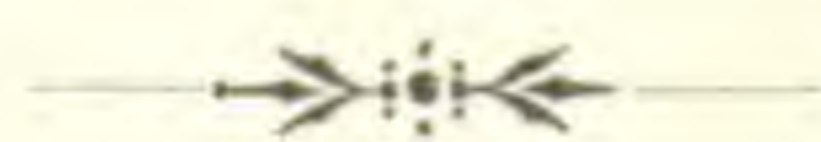


5-  
X9

QK1  
H38  
1893  
V. 32

# HEDWIGIA.



Organ

für

Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptogamische Literatur.

1893.



Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau

in Berlin.

Zweiunddreissigster Band.

Heft 1—6.

Mit 10 lithographischen Tafeln und 1 Porträt.

Mo. Bot. Garden,

1895.

Dresden,

Verlag und Druck von C. Heinrich.

1893.

# Inhaltsverzeichnis des XXXII. Bandes.

## I. Originalabhandlungen.

	Seite
Baur, W. <i>Ulota macrospora</i> Baur et Warnst. n. sp. . . . .	259
Bresadola, J. <i>Fungi aliquot saxonici novi lecti a cl. W. Krieger</i>	32
— <i>Mycetes australiensis novi, et emendanda ad floram mycologicam Australiae</i> . . . . .	118
Dietel, P. Drei neue Uredineen aus Californien . . . . .	29
— <i>Sphaerophragmium Dalbergiae</i> n. sp. . . . .	30
Fischer, E. Beiträge zur Kenntniss exotischer Pilze. (Mit Tafel V) . . . . .	50
Hellmann, V. Professor Dr. Karl Prantl. Ein Nachruf . . . . .	45
Hennings, P. Einige neue und interessante Pilze aus dem Königl. Botanischen Museum in Berlin. (Mit Tafel VII)	61
— <i>Taphrina Gilgii</i> P. Henn. et Lindau n. sp., ein neuer parasitischer Pilz der Mark. (Mit Figur) . . . . .	156
— <i>Fungi Warburgiani</i> . (Mit Tafel VIII) . . . . .	216
Karsten, P. A. <i>Fragmenta mycologica XL, XLI</i> <sup>1)</sup> . . . . .	59. 119
Kützing, Friedrich Traugott. Ein Nachruf . . . . .	329
Lindau, G. Nachruf auf Felix von Thümen . . . . .	247
Magnus, P. Einige Worte zu P. A. Saccardo's Kritik der von O. Kuntze in seiner <i>Revisio generum plantarum</i> vorgenommenen Aenderungen in der Benennung der Pilze . . . . .	64
— G. Passerini. Nachruf . . . . .	154
Müller, J. <i>Lichenes exotici II</i> . . . . .	120
Nordstedt, O. Die Behandlung einiger Süßwasseralgen, besonders der Desmidiaceen, in O. Kuntze's <i>Revisio generum plantarum</i> . . . . .	147
Philippi, F. Die Pilze Chiles, soweit dieselben als Nahrungsmittel gebraucht werden . . . . .	115
Richter, P. <i>Chaetomorpha Henningsii</i> P. Richt. n. sp. . . . .	70
— Neue Algen der <i>Phykotheke universalis</i> . Fasc. X u. XI. (Mit Figuren) . . . . .	71
— Beobachtungen an <i>Chaetomorpha Henningsii</i> P. Richt. . . . .	310
Röll, J. Nordamerikanische Laubmoose, Torfmoose u. Lebermoose. (Mit Tafel IX u. X) . . . . .	181. 260. 330
Saccardo, P. A. <i>Mycetes aliquot australienses IV</i> . (Mit Taf. VI)	56
Schmidle, W. Ueber die individuelle Variabilität einer <i>Cosmarienspecies</i> . (Mit Figur) . . . . .	109

<sup>1)</sup> Fälschlich steht im Text LI statt XLI.

	Seite
Stephani, F. Hepaticarum species novae I—IV. 17. 137. 204.	315
Thesleff, A. Bulgaria globosa Schmiedel . . . . .	215
Tranzschel, W. Culturversuche mit <i>Caeoma interstitiale</i> Schlecht. . . . .	257
Warnstorff, C. Beiträge zur Kenntniss exotischer Sphagna. (Mit Tafel I—IV) . . . . .	1
Zopf, W. Die Weissfärbung von <i>Thamnotia vermicularis</i> , bedingt durch eine neue krystallisirende Flechtensäure (Thamnolsäure) . . . . .	66

## II. Vermischtes.

	Seite
Prantl, K. Todesanzeige . . . . .	1

## III. Sammlungen.

	Seite
Allescher, A. u. Schnabl, J. N. Fungi Bavarici exsiccati. 3 cent. . . . .	245
Cavara, F. Fungi Longobardae Pug. III . . . . .	424
Ellis, North American Fungi. 2 ser. XXIX cent. . . . .	177
Hauck et Richter. Phykotheke universalis. Fasc. X u. XI . . . . .	99
Hennings, P. Phykotheke marchica. Fasc. I. . . . .	104
Herpell, G. Sammlung präparirter Hutpilze. 6. Lief. . . . .	38
Krieger, K. W. Fungi saxonici exsiccati, Fasc. 17 . . . . .	99
Roumeguère, C. XIV. centurie d'Algues d'eaux douces et submarines de France . . . . .	103
— Fungi exsiccati praecipue Gallici LXIV. cent. . . . .	246
Sydow, Uredineen Fasc. XV u. XVI . . . . .	178

## IV. Autoren, deren Schriften angeführt oder be- sprochen sind.

	Seite		Seite
Acloque, A. . . . .	92	Barton, G. S. . . . .	79. 404
Agardh, J. G. . . . .	79	Batters E. A. . . . .	229. 232
Allen, T. F. . . . .	162	Bauer, E. . . . .	95
Allescher, A. . . . .	409	Bäumler, J. A. . . . .	233
Amann, J. . . . .	95. 174. 420	Bay, J. Chr. . . . .	418
Arnell, H. W. . . . .	174. 420	Becker, M. A. . . . .	168
Arnold, F. . . . .	92. 171. 417	Beddome, R. H. . . . .	423
Arnould, L. . . . .	163. 168	Behrens, J. . . . .	171
Atkinson, G. F. . . . .	241. 409	Benson, R. G. de . . . . .	421
Baccarini, P. . . . .	94	Berlese, A. N. 91. 170. 172. . . . .	412
Baker, J. G. . . . .	422	Bertrand, G. . . . .	233
Balsamo, F. . . . .	79, 159	Bescherelle, E. . . . .	174. 243
Barber, F. . . . .	176	Best, G. N. . . . .	174
Barbey, W. . . . .	33	Beyerinck, M. W. . . . .	159
Barla, J. K. . . . .	89	Blytt, A. . . . .	403. 423
Barnes, Ch. . . . .	95	Boberski, W. . . . .	171
Baroni, F. . . . .	34. 36. 171	Bogue, E. E. . . . .	417

	Seite		Seite
Böhland, H.	168	Druery, C. P.	244
Bohlin, K.	79	Dubois R.	158
Bolot, R.	406	Dufour, J.	242
Bolzoni, P.	38	Eaton D. C.	33. 176
Bornet, E.	79	Eckfeldt, J. W.	33
Borzi, A.	162	Eisen, G.	406
Bottini, A.	95	Elion, H.	242. 419
Boudier, K.	89. 163. 168. 238	Ellis, J. B.	234. 235. 409
Boulay, N.	421	Engler-Prantl	232
Bourquelot E.	85. 89. 164. 168. 233	Errera L.	418
Bresgen, H.	88	Evans, A. W.	33. 421
Brick, C.	413	Everhart, B. M.	234. 409
Bridgman, L. B.	231	Fairman, Ch. E.	415
Britton, E. G.	174	Farlow, W. G.	77. 159
Britzelmayr, M.	168. 238	Farneti, R.	175
Brizi, N.	174. 421	Fautrey, F.	94
Buddeberg	95	Fayod, V.	164
Buffham, T. H.	229	Ferry, R.	86. 89. 91. 242
Büsgen, M.	86	Fiek, E.	244
Calkins, W. W.	92	Fiori A.	175
Campbell, D. H.	176. 423	Fischer, E.	416
Cardot, J.	95. 174. 422	Fischer, M.	172
Castracane, F.	82	Flahault, Ch.	81
Čavara F.	94. 172. 424	Flechtner, J.	37
Čelakovský, L.	78. 228	Fleischer, M.	175
Chodat, R.	161	Formánek, E.	244
Christ, H.	176	Forsyth Major, J. C.	33
Clark, J. A.	37	Foslie, M.	85. 408
Clerbois, P.	421	Frank, B.	172
Cockerill, T. D. A.	409	Franzé, B.	83. 85. 231
Conradi, P. E.	243	Fritsch, K.	36
Cooke, M. C.	233. 234. 419	Gahéry	90
Coppen, J. A.	241	Gaillard, A.	91. 170
Cormack, B. G.	176	Galloway, B. T.	94. 416
Correns, C.	81. 82. 85	Gammie, G.	244
Corti, B.	82	Geisenheyner, L.	423
Costantin, J.	86. 164. 172. 241. 415	Gérard E.	86
Crato, E.	85. 162	Gerling	406
Culmann, P.	243	Giard, A.	94. 242
Cunningham, K. M.	82	Gibson, H. R. J.	230
Cypers, V. v.	231	Giesenhagen, K.	97. 408
Dammer, U.	89	Gilthay, H.	419
Dangeard, P. A.	238. 412. 415	Gjurašin, S.	170
Dearness, J.	235	Głowacki, J.	76
Debat	175. 421	Göbel, K.	96. 175
Debray, F.	405	Godfrin, J.	164
Deckenbach, C.	230	Goll	37
Deichmann Branth, J. S.	418	Gomont, M.	34. 228
Delacroix, G.	89. 240. 241. 242	Gran, H. M.	230. 405. 408
Delogne, C. H.	415. 421	Griffiths, A. B.	158
Del Torre, F.	81	Grilli, C.	92
Destrée, C.	240	Grönlund, Chr.	172
De Toni, G. B.	405	Groves, H.	408
Dietel, P.	409	Groves, J.	408
Dixon, H. N.	175	Guillemot, J.	164
Druce, G. Cl.	423	Gutwinski, R.	81

	Seite		Seite
Hagen, J.	243	Lagerheim, G. de	77. 82. 83.
Halácsy, E. v.	97		85. 89. 90. 166. 236
Halsted, B. D.	409. 419	Leclerc du Sablon	95
Hanáček, C.	244	Le Covec	169
Hansen, E. Chr.	94	Lederer, M.	418
Hansgirg, A.	78. 83. 158. 405	Leiberg, J. B.	175
Hansteen, B.	408	Le Jolis, A.	175. 421
Haračić, A.	244	Lemaire, A.	82
Hariot, P.	81. 98. 157. 158. 168	Lemmermann, E.	159
Hartig, R.	91. 94. 419	Leudet, R.	404
Harz, C. O.	412	Levy-Morenos, D.	78
Haughton, C.	231	Lietz, A.	409
Hazslinszky, F.	91. 238	Limpricht, K.	243
Heeg, M.	243	Lindau, G.	169
Heim, F.	164. 166. 168. 172. 242	Lindström, A. A.	98
Heinz, A.	98	Lister, A.	228
Heller, A. A.	98. 171	Lopriore, G.	95
Hennings, F.	423	Loeske, L.	96
Hennings, P.	77. 90. 164. 165. 403	Ludwig, F.	36. 91. 235. 403
Heydrich, F.	81. 233	Lürssen	98. 423
Hieronymus, G.	158. 173	Lustig, A.	159
Hiltner, L.	94	Lütkemüller, J.	81. 82. 231. 232
Holmes, E. M.	162	Macchiati, L.	35. 159
Höveler, W.	34	Mach, P.	405
Howe, M. A.	228	Magnus, P.	86. 90. 167. 170.
Huber, J.	36. 406		238. 240. 409. 417
Hue, A. M.	37. 92. 171	Malinesco, O.	161
Humphrey, J. E.	165. 166. 173	Mansion, A.	421
Jaczewski, A. de	168. 173. 235. 238	Marchal, E.	89. 242
Janczewski, E. de	94	Marquard, E. T.	96
Janssens, Fr. A.	173	Marshall, E. S.	403
Jatta, A.	37. 92. 171. 241. 418	Martelli, U.	90
Jeanpert, E.	243. 421	Massalongo, C.	413
Jelliffe, Sm. E.	405	Massee, G.	87. 165. 236. 238.
Jenman, G. S.	98		239. 240. 241. 242
Jensen, C.	421	Matruchot, L.	415
Johnson, L. N.	406	Mattirolo, O.	91. 157. 170
Johnson, T.	98	Mc Millan, C.	169. 423
Johow, F.	176	Mer, E.	242
Jongkindt-Coninck, A. M. C.	98	Micheletti, L.	92. 171
Jørgensen, E.	403	Mills, Fr. Wm.	406
Juel, O.	90	Minks, A.	92
Kahle, C.	168	Möbius, M.	160
Kalmuss, F.	177	Molisch, H.	403
Kaufmann, F.	169	Moll, J. W.	161. 231
Kernstock, E.	37. 418	Möller, A.	87. 418
Kindberg, N. C.	96. 175. 421	Möller, H.	95. 419
King, Th.	86	Moore, D. B.	85
Kirchner, O.	88. 168	Morgan, A. P.	228. 239. 404
Klebahn, H.	35. 36. 90. 168.	Morgenthaler, J.	167
	406. 416	Mori, A.	165
Klebs, G.	158	Morin, F.	422
Klinggräff, H. v.	96	Morroï, U.	81
Kosmahl, A.	94	Müller, C.	98
Krause	85	Müller, J.	93. 171. 241
Krasser, F.	94	Müller, K.	243. 422

	Seite		Seite
Nadson, G. . . . .	78	Roumeguère, C. . . . .	88
Naumann, A. . . . .	245	Roy, J. . . . .	82. 161
Nawaschin, S. . . . .	168	Ruge, G. . . . .	422
Neebe . . . . .	174	Rumm, C. . . . .	167. 412
Neubner, E. . . . .	93	Russell, H. L. . . . .	159
Nicotra, L. . . . .	177. 245	Saccardo, P. A. . . . .	166. 237
Noack, F. . . . .	404	Sadebeck, R. . . . .	414
Okamura, K. . 81. 160. 230.	233	Sappin-Trouffy . 238.	415. 417
Olivier, E. . . . .	90	Sarauw, G. F. L. . . . .	419
Oltmanns, F. . . . .	405	Saunders, J. . . . .	37. 78
Osterwald, K. . . . .	96	Sauvageau, C. . . . 36.	160. 420
Östrup, E. . . . .	161	Schenck, H. . . . .	228
Oudemans, C. A. J. A. . . .	236	Scherffel, A. . . . .	34
Pacher, D. . . . .	423	Schewiakoff, W. . . . .	78
Palla, E. . . . .	404	Schiffner, V. . . . .	97. 244
Pantocsek, J. . . . .	161	Schmidle, W. . . . .	83. 160
Paoletti, G. . . . .	170	Schmidt, A. . . . .	406
Paris . . . . .	97	Schmitz, F. . . . .	162. 163
Parish, S. B. . . . .	423	Schnabl, J. N. . . . .	410
Patouillard, N. 90. 91. 166.		Schneider, G. . . . .	98
	169. 236	Schottländer, B. . . . .	158. 228
Pearson, W. H. . . . .	97. 422	Schrenk, H. . . . .	409
Peglion, V. . . . .	167. 169. 174	Schröder, B. . . . .	231
Penzig, O. . . . .	177	Schröter, J. . . . .	237. 413
Pernhoffer, G. v. . . . .	423	Schube, Th. . . . .	244
Pero, P. . . . .	160. 231. 406	Schuler, J. . . . .	418
Perrand, J. . . . .	420	Schütt, F. . . . .	77
Philibert, H. . . . .	97. 243	Schwalb, K. . . . .	91
Phillips, W. . . . .	170	Schwarz, A. . . . .	95
Piccione, A. . . . .	160	Scully, R. W. . . . .	98
Pichi, P. . . . .	89	Selby, A. D. . . . .	415
Pierce, N. B. . . . .	419	Simonkai. . . . .	37
Piffard, B. . . . .	81	Sommier, S. . . . .	38. 158
Pim, Gr. . . . .	423	Soppitt, K. T. . . . .	417
Pirotta, R. . . . .	98. 242. 417	Starbäck, K. . . . .	91
Pitzorno, M. . . . .	413	Stefani, C. de . . . . .	33
Plowright, C. B. . . . .	239. 417	Stenzel . . . . .	245
Poirault, G. . . . .	177. 233	Stizenberger, E. . . . .	93
Pokrowsky, A. . . . .	97	Stockmayer, S. . . . .	231
Potonié, H. . . . .	37. 423	Stölting, A. . . . .	403
Pound, R. . . . .	418	Stümcke, M. . . . .	403. 410
Prillieux, E. . . . 240. 242.	414	Sturgis, W. C. . . . .	228
Quélet, L. . . . .	90	Swan, A. P. . . . .	159
Rauff . . . . .	160	Sydow, P. . . . .	169
Kaunkiaer, C. . . . .	412	Tanfiljeff, G. . . . .	175
Rehm . . . . .	36. 240	Tavel, F. v. . . . .	88. 169
Rehsteiner, H. . . . .	90	Terry, W. A. . . . .	82
Reinbold, Th. . . . 81. 230.	232	Thaxter, R. . . . 79. 170.	410. 415
Renauld, F. . . . .	422	Thomas, B. W. . . . .	232
Richards, H. M. . . . .	169	Thomas, F. . . . .	89. 239
Richter, P. . . . .	162	Thomson, W. . . . .	417
Rietz, R. . . . .	177	Tieghem, Ph. van . . . . .	170
Rolland, L. . . . .	169	Tracy, S. M. . . . .	417
Rose, J. N. . . . .	33	Trail, J. W. H. . . . .	92
Rossetti, C. . . . .	34. 175	Tranzschel, W. . . . .	239
Rostrup, E. . . . .	410	Tubeuf, K. v. 88. 89. 91.	237. 410

	Seite		Seite	
Underwood, L. M.	98. 177.	422	West, W.	81. 161
Unna		174	Wettstein, R. v.	78
Velenovský, J.		98	White, Th. G.	422
Viala, P.		36	Wichmann, H.	420
Vinassa, P. E.		85	Wildeman, E. de	162. 167. 407. 410
Vogolino, P.	89. 91.	167	Will, H.	420
Vuillemin, P.		170	Wille, N.	88
Waddell, C. H.		175	Winterstein, E.	410
Wakker, J. H.		88	Wolle, F.	161
Warnstorf, C.	78. 98		Wurtz, R.	404
Wegerstorfer, M.		97	Zabolotny, D.	159
Wehmer, C.	237. 238.	420	Zopf W.	407. 411. 412
Weiss, J. G.		161	Zukal, H.	78. 411

## V. Verzeichniss der in diesem Bande angeführten Kryptogamen.

(Aus der Literatur sind nur die neuen Arten voll angeführt, alle übrigen nur der Gattung nach; die neuen Gattungen, Arten etc. sind durch gesperrten Druck hervorgehoben.)

	Seite		Seite
Acanthophiobolus	170	Aecidium Litseae Pat.	166
Acanthopeltis	162	— Ludwigiae Ell. et Ev.	235
Acanthophora	100	— Ocimi P. Henn.	165
Achlya	65. 167	— Oleae P. Henn.	217
— americana Humphr.	167	— rhytismoideum B. et Br.	
— papillosa Humphr.	167	var. Mabae P. Henn.	165
Achlys	65	— Rosae abyssinicae P.	
Achromatium oxaliferum Schewiak.	79	Henn.	164
Acolium buelliaceum Müll. Arg.	121	— Solani unguiculati P.	
— parasema Müll. Arg.	121	Henn.	165
— subocellatum Müll. Arg.	121	— Wittmackianum P.	
Acremoniella occulta Cavara	172	Henn.	165
Acrostalagmus niveus De-lacr.	241	Aegagropila	314
Acrothecium	424	Agaricus 38. 90. 117. 177. 239.	245
Actinonema	246	— campestris	116. 117
— Psoraleae Ell. et Ev.	235	Aglaospora	91
— Rosae (Lib.) Fr.	61	Aitonia extensa St.	17
Adiantum	33	Alaria	100
— duale Jenm.	98	Albugo	66
Aecidium 90. 177. 179. 416.	417	Alectoria	93
— Cissi Wint. var. physaroides P. Henn.	165	Aleurodiscus croceus Pat.	166
— Conyzae P. Henn.	165	Alsia	188. 190
— Dietelianum P. Henn.	165	— abietina Sull.	300
— Englerianum P. Henn.		— californica Sull.	300
et Lindau	164. 169	Alternaria	174
— Gentianae Jacz.	235	Amblyodon	243
		Amblystegium 184. 185. 186.	
		189. 193. 194	
		— adnatum (Hedw.)	352
		— compactum (K. Müll.)	352
		— hygrophilum (Sch.)	351
		— irriguum (Hook. et Wils.)	352

	Seite		Seite
Amblystegium Juratzkanum		Aneura aequitexta St.	137
(Sch.) . . . . .	351	— alba Col. . . . .	137
— Kochii (B. S.) . . . . .	353	— albo-marginata St. 18.	137
— orthocladon (Pal.) . . . . .	352	— alcicornis Tayl. . . . .	137
— riparium (L.) . . . . .	353	— algoides Tayl. . . . .	137
var. longifolium Sch. . . . .	353	— alterniloba Tayl. . . . .	137
— Schlotthaueri Ren. et		— amazonica Spruce . . . . .	137
Card. . . . .	352	— andina Spruce . . . . .	137
— serpens (L.) . . . . .	351	— australis Lehm. . . . .	26. 137
— Sprucei B. S. . . . .	351	— bipinnata (Sw.) . . . . .	137
— varium (Hedw.) . . . . .	352	— bipinnatifida Col. . . . .	137
Amphinema sordescens Karst.	61	— bogotensis G. . . . .	137
Amphisphaeria . . . . .	424	— brasiliensis Angstr. . . . .	137
Amphoridium . . . . .	190	— caespitans St. . . . .	137
— lapponicum Sch. . . . .	277	— calva Schiffn. . . . .	137
var. compactum . . . . .	277	— cataractarum Spruce . . . . .	137
— Mougeotii Sch. . . . .	277	— cervicornis Spruce . . . . .	137
Anabaena . . . . .	100 158	— ciliolata Spruce . . . . .	137
— sphaerica Born. f. java-		— cochleata (H. et T.) . . . . .	137
nica Möb. . . . .	160	— Colensoi St. . . . .	137
Anastrophyllum adulterinum		— comosa St. . . . .	137
(G.) St. . . . .	140	— compacta St. . . . .	19. 137
— anacamptum (Tayl.) St. . . . .	140	— coronopus (de Not.) St. 19	137
— assimile (Mitten) St. . . . .	140	— crispa (Schiffn.) . . . . .	137
— calocystum (Spruce) St. . . . .	140	— dentata St. . . . .	137
— ciliatum St. . . . .	139 140	— digitiloba Spruce . . . . .	137
— conforme (L. et G.) St. . . . .	140	— elata St. . . . .	19. 137
— contractum (R. N. et Bl.) St. . . . .	140	— emarginata St. . . . .	20. 137
— crebrifolium (Tayl. et		— eriocaula (Hook.) . . . . .	26. 137
Hook.) St. . . . .	140	— erosa St. . . . .	137
— decurvifolium (Sull.) St. . . . .	140	— fastigiata L. et L. . . . .	137
— Donianum (Hook.) St. . . . .	140	— Fendleri St. . . . .	20. 137
— Esenbeckii (Mont.) St. . . . .	140	— fucoides (Sw.) . . . . .	137
— hamatum (G. et H.) St. . . . .	140	— fuegiensis Mass. . . . .	137
— imbricatum (Wils.) St. . . . .	140	— fuscescens St. . . . .	21. 137
— incumbens (L. et L.) St. . . . .	140	— fusco-virens Lindb. . . . .	137
— involutifolium (Mont.) St. . . . .	140	— Glaziovii Spruce . . . . .	137
— Lechleri (G. et H.) St. . . . .	140	— Graeffei St. . . . .	21. 137
— leucocephalum (Tayl.) St. . . . .	140	— granulata St. . . . .	21. 137
— leucostomum (Tayl.) St. . . . .	140	— grossidens St. . . . .	23. 137
— monodon (Tayl.) St. . . . .	140	— humilis G. . . . .	137
— nigrescens (Mitten) St. . . . .	140	— hymenophytoides Spruce	137
— piligerum (R. N. et Bl.) St. . . . .	140	— inconspicua St. . . . .	23. 137
— puniceum (Nees) St. . . . .	140	— incurvata Lindb. . . . .	137
— recurvifolium (Nees) St. . . . .	140	— Karstenii St. . . . .	23. 137
— Reichardtii (G.) St. . . . .	140	— latifrons Lindb. . . . .	137
— revolutum St. . . . .	139. 140	— latissima Spr. . . . .	137
— schismoides (Mont.) St. . . . .	140	— Lechleri St. . . . .	26
— schizopleurum (Spr.) St. . . . .	140	— lepidomitra Spruce . . . . .	138
— subcomplicatum (L. et L.)		— leptophylla Spruce . . . . .	133
St. . . . .	140	— limbata St. . . . .	138
Andreaea nivalis Hook. . . . .	196	— longispica St. . . . .	138
— petrophila Ehrh. . . . .	195	— major Lindb. . . . .	138
Anellaria separata (L.) Karst. . . . .	56	— macrostachya Spruce . . . . .	138
Aneura . . . . .	228. 421	— marginata Col. . . . .	138
— aberrans St. . . . .	18. 137	— micropinna St. . . . .	24. 138



	Seite		Seite
<i>Aneura minima</i> Carr. et Pears.	138	<i>Anthoceros aneuraefor-</i>	
— <i>multifida</i> (L.) . . . . .	138	<i>mis</i> St. . . . .	141
— <i>nitida</i> Col. . . . .	138	— <i>Brotheri</i> St. . . . .	141
— <i>nobilis</i> St. . . . . 24.	138	— <i>carnosus</i> St. . . . .	141
— <i>nudiflora</i> St. . . . .	138	— <i>Dussii</i> St. . . . .	142
— <i>oppositiflora</i> St. . . . .	138	— <i>Helmsii</i> St. . . . .	142
— <i>pallida</i> Spruce . . . . .	138	— <i>incurvus</i> St. . . . .	143
— <i>palmata</i> (Hedw.) . . . . .	138	— <i>planus</i> St. . . . .	144
— <i>papillata</i> G. . . . .	138	— <i>Stahlii</i> St. . . . .	144
— <i>papulosa</i> St. . . . . 25.	138	— <i>stomatifer</i> Aust. . . . .	401
— <i>pectinata</i> Spruce . . . . .	138	— <i>tenuissimus</i> St. . . . .	145
— — <i>Austin</i> . . . . .	138	<i>Anthostoma</i> . . . . .	245
— <i>perpusilla</i> Col. . . . .	138	<i>Anthostomella mammoi-</i>	
— <i>pinguis</i> (L.) . . . . .	138	<i>des</i> Ell. et Ev. . . . .	234
— <i>plumaeformis</i> Spruce . . . . .	138	<i>Anthracothecium cocci-</i>	
— <i>plumosa</i> Mitt. . . . .	138	<i>neum</i> Müll. Arg. . . . .	136
— <i>Poeppigii</i> (L. et L.) . . . . .	138	<i>Antithamnion</i> . . . . .	102
— <i>polymorpha</i> Col. . . . .	138	— <i>pteroton</i> (Schousb.) Born.	80
— <i>prehensilis</i> (Tayl.) . . . . . 26.	138	<i>Antitrichia</i> . . . . . 186. 187. 190	
— <i>ramosissima</i> St. . . . .	138	— <i>californica</i> Sull. . . . .	300
— <i>Regnellii</i> Angstr. . . . .	138	— <i>curtipendula</i> Brid. . . . .	300
— <i>reticulata</i> St. . . . . 28.	138	<i>var. gigantea</i> Sull . . . . .	300
— <i>saccatiflora</i> St. . . . .	138	<i>Antitrichium</i> . . . . .	190
— <i>samoana</i> St. . . . . 25.	138	<i>Aphanizomenon</i> . . . . .	108
— <i>Savatieri</i> St. . . . . 26.	138	<i>Aphanocapsa Richteriana</i>	
— <i>Schwaneckeii</i> St. . . . .	138	<i>Hieron.</i> . . . . .	100
— <i>sinuata</i> Dicks. . . . .	138	<i>Aphanochaete</i> A. Br. . . . .	406
— <i>Spegazzinii</i> Mass. . . . .	138	<i>globosa</i> (Nordst.) Wille . . . . .	83
— <i>spinulifera</i> Mass. . . . .	138	<i>Aphanomyces</i> . . . . .	107
— <i>squarrosa</i> St. . . . . 26.	138	<i>Aphanothece conferta</i>	
— <i>Stephanii</i> Bescher. . . . .	243	<i>P. Richt.</i> . . . . . 71. 100	
— <i>stipatiflora</i> St. . . . . 27.	138	— <i>Richteriana</i> Hieron. . . . .	72
— <i>stolonifera</i> St. . . . .	138	<i>Apiocystis Brauniana</i> Naeg. . . . .	82
— <i>striolata</i> St. . . . .	138	<i>Aplanes</i> . . . . .	167
— <i>subsimplex</i> St. . . . . 27.	138	<i>Apodachlya</i> . . . . .	167
— <i>tamariscina</i> St. . . . . 27.	138	— <i>completa</i> Humphr. . . . .	167
— <i>tenuicula</i> Spruce . . . . .	138	<i>Arachnopeziza</i> . . . . .	36
— <i>tenuis</i> St. . . . . 28.	138	<i>Aristothamnion Tysoni</i>	
— <i>trichomanoides</i> Spruce . . . . .	138	<i>Bart.</i> . . . . .	404
— <i>umbrosa</i> Schiffn. . . . .	138	<i>Arthonia amboinensis</i>	
— <i>virgata</i> G. . . . .	138	<i>Müll. Arg.</i> . . . . .	171
— <i>vitiensis</i> St. . . . . 28.	138	<i>Arthothelium puniceum</i>	
— <i>Wallisii</i> St. . . . . 28.	138	<i>Müll. Arg.</i> . . . . .	133
— <i>Zollingeri</i> St. . . . .	138	<i>Arthrodia</i> . . . . .	147
<i>Ankistrodesmus</i> . . . . .	151	<i>Arthrospira</i> . . . . .	229
— <i>fusiformis</i> Cda. . . . .	151	<i>Ascobolus</i> . . . . .	91
<i>Annularia sansibarensis</i>		— <i>asininus</i> Cke. et Mass. . . . .	233
<i>P. Henn.</i> . . . . .	165	<i>Ascocalathium</i> Eid. . . . .	413
<i>Anomodon</i> . . . . . 186. 188. 194. 195		<i>Ascochyta</i> . . . . .	246
— <i>attenuatus</i> (Hedw.) . . . . .	302	— <i>Atropae</i> Bres. . . . .	32
<i>var. brevifolius</i> Ren. et		— <i>Rhei</i> Ell. et Ev. . . . .	235
<i>Card.</i> . . . . .	302	<i>Ascocorticium</i> Bref. et Tav. . . . .	413
— <i>obtusifolius</i> B. et Sch. . . . .	303	<i>Ascocyclus</i> . . . . .	100
— <i>rostratus</i> (Hedw.) . . . . .	302	<i>Ascomyces deformans</i> . . . . .	154
<i>Anthelia julacea</i> (Lightf.)		<i>Ascophanus aeruginas-</i>	
<i>Dam.</i> . . . . .	400	<i>cens</i> Karst. . . . .	60

	Seite		Seite
Ascophyllum . . . . .	102	Batarrea . . . . .	90
Ascospora prunicola Pass. . . . .	154	Bazzania albicans St. . . . .	204
Aseroë . . . . .	416	— Beecheyana St. . . . .	204
Aspergillus . . . . .	177. 237	— Beschernellei St. . . . .	204
— brunneus Delacr. . . . .	241	— crassitexta St. . . . .	205
— Rehmii Zuk. . . . .	411	— Cunninghamii St. . . . .	205
— terricola Marchal . . . . .	242	— decrescens (L. et L.) var. dentistipula Kiaer et Pears. . . . .	422
Asperococcus . . . . .	100. 102	— filum St. . . . .	206
Aspidium . . . . .	98. 176	— fusca St. . . . .	207
Asplenium 33. 98. 176. 177. 245. . . . .	423	— inaequitexta St. . . . .	208
Asterella Rehmii P. Henn. . . . .	165	— Kernii St. . . . .	208
— Schweinfurthii P. H. . . . .	165	— lacerata St. . . . .	209
Asterina . . . . .	170	— latifolia St. . . . .	209
— crustosa Berk. et Cke. . . . .	234	— Macgregorii St. . . . .	210
— graminicola Ell. et Ev. . . . .	234	— natunensis St. . . . .	210
— Leemingii Ell. et Ev. . . . .	234	— obliquata Mitten . . . . .	211
— Tacsoniae Pat. . . . .	237	— parvitexta St. . . . .	211
Asterinula Dearnessi Ell. et Ev. . . . .	235	— Pearsoni St. . . . .	212
Asteroma Saxifragae Ell. et Ev. . . . .	235	— renistipula St. . . . .	212
Astomum . . . . .	189	— Seychellarum G. . . . .	213
Astrostroma andinum Pat. . . . .	166	— Spruceana St. . . . .	213
Atrichum . . . . .	186. 188	— triangularis (Schleich.) Gray . . . . .	319
Aulacomnium 184. 186. 188. 189. 190. 192. 194. . . . .	243	— verticalis St. . . . .	214
— androgynum (L.) Spruce . . . . .	295	— Vitiensis Mitten . . . . .	214
— heterostichum (B. P.) Br. eur. . . . .	295	Bazzanius Gray . . . . .	420
— palustre (L.) Schwaegr. . . . .	295	Beggiatoa . . . . .	228
Auricularia Auricula Judae (L.) Schröt. . . . .	217	Belonidium tympanoides Ell. et Ev. . . . .	234
var. mauritiensis P. Henn. . . . .	165	Belonioscypha . . . . .	36. 240
— delicata (Fr.) P. Henn. . . . .	217	Belonium . . . . .	36
— Emini P. Henn. . . . .	165	— graminis (Desm.) Sacc. . . . .	60
Azolla . . . . .	423	— myriadeum Cke. et Mass. . . . .	233
Bacillus . . . . .	404	Biatorina cohabitans Jatta . . . . .	241
Balantiopsis chilensis St. . . . .	145	Blepharostoma corrugata St. . . . .	315
Bangia . . . . .	100	Blepharozia ciliaris (L.) Dum. . . . .	399
Barbula . . . . .	33. 186. 190. 192. 194	Blitrydium Sabalidis Ell. et Ev. . . . .	234
— convoluta Hedw. . . . .	261	Bolbocoleon . . . . .	102
— cylindrica (Tayl.) Schimp. . . . .	262	Boletus . . . . .	38. 91. 117. 168
— Dieckii Broth. . . . .	262	Bombardiastrum andi- num Pat. . . . .	237
— elata Dur. et Mont. . . . .	261	Bornetella . . . . .	160
— fallax Hedw. . . . .	262	Borzia . . . . .	229
— rigidula (Hedw.) Schimp. . . . .	262	Bostrychia crassula Heydr. . . . .	81
— rubella (Hoffm.) Mitt. . . . .	261	Botrychium . . . . .	34. 245
— subcylindrica Broth. . . . .	262	Botrydium . . . . .	105. 403
— ticinensis Kindb. . . . .	175	Botryodiplodia acerina Ell. et Ev. . . . .	235
— unguiculata (Huds.) Hedw. . . . .	261	Botryosphaeria . . . . .	424
Bartramia . . . . .	186. 188. 190. 243	— Berengeriana Ces. et de Not. . . . .	155
— crispa Sw. . . . .	295		
var. pomiformis (L.) Lindb. . . . .	295		
— ithyphylla Brid. . . . .	295		
— Menziesii Turn. . . . .	296		

	Seite		Seite
Botryotrichum Lachnella		Bryum dongolense Brizi	421
Sacc.	58	— Duvalii Voit	291
Botrytis . . . 177. 241. 242.	424	— Muehlenbeckii Br. eur.	291
— affinis Ell. et Ev.	235	— nanocapillare K. Müll.	421
— Epichloës Ell. et Dearn.	235	— pallens Sw.	291
— pannosa Ell. et Ev.	235	— pallescens Schleich.	292
— viridans Pat.	237	— pendulum (Hornsch.) Sch.	292
Bovista . . . . .	91	— pseudotriquetrum (Hdw.)	
Brachelyma . . . . .	96	Schwaegr.	290
Brachythecium 185. 186. 187.		var. gracilescens Sch.	291
	189—195	— purpurascens (Brown) Br.	
— acuminatum (Pal.)	339	var. scagensis Jens.	421
— albicans (Neck.)	339	— Roellii Philib.	292
var. occidentale Ren.		— roseum Schreb.	290
et Card.	339	— splendidifolium K. Müll.	421
— asperrimum (Mitt.)	342	— subrotundum Brid.	291
— Bolanderi (Lesqu.)	341	— turbinatum (Hedw.)	
— collinum (Schl.)	341	Schwaegr	291
— declivum (Mitt.)	343	Buellia efflorescens Müll.	
— erythrorhizon (K. Müll.)	341	Arg.	129
— idahense Ren. et Card.	340	— flavella Müll. Arg.	130
— laetum (Brid.)	338	— olivacea Müll. Arg.	241
var. fallax Ren. et Card.	338	— porulosa Müll. Arg.	130
var. pseudo-acumina-		Bulgaria globosa Schmiedel	215
tum Ren. et Card.	338	Byssonectria miliaria Pat.	237
var. Roellii Ren. et Card.	338	Caeoma . . . . . 169. 179.	240
— Mildeanum Sch.	340	— interstitiale Schlecht.	257
— Novae Angliae (Sull. et		— Rhoëis P. Henn.	165
Lesqu.)	342	Calathiscus . . . . .	416
— pseudo-Starkii Ren.		Callithamnion tingitanum	
et Card.	344	Schousb.	80
— reflexum (Stark)	343	Callopusia flavum Müll.	
var. pacificum Ren. et		Arg.	241
Card.	343	— zambesicum Müll. Arg.	241
— rivulare (Br)	342	Calocera . . . . .	411
— Roellii Ren. et Card.	344	Calothrix . . . . . 102. 103.	107
— rutabulum (L.)	343	Calycium . . . . .	93
— salebrosum (Hoffm.)	340	Calycularia radiculosa	
— Starkii (Brid.)	343	(Sande) St.	146
— velutium (L.)	342	Camarosporium . . . . .	177
— Villardi Ren. et Card.	343	— graminicolum Ell et	
Braunia . . . . . 188 190		Ev.	235
— californica Lesqu.	268	— Mali Ell et Ev.	235
Breutelia . . . . .	244	Camptothecium 187. 189. 190.	
Brogniartella . . . . .	163		192. 193
Broomeia . . . . .	55	— aëneum (Mitt.)	336
Bryum 95. 183. 184. 186. 188.		— arenarium (Lesqu.)	337
	194 243	— aureum (Lag.)	236
— affine (Bruch) Lindb.	292	— dolosum Ren. et Card.	336
— argenteum L.	291	— lutescens (Huds.)	335
— Atwateriae K. Müll.	291	var. occidentale Ren	
— bimum Schreb.	292	et Card.	335
— caespiticium L.	291	— megaptilum Sull.	337
— capillare L.	290	— nitens (Schreb.)	337
— cirrhatum (Hornsch.)		— Nuttallii (Wils.)	337
Lindb.	292	Campylopus . . . . .	175

	Seite		Seite
Cantharellus . . . . .	38	Cercospora Gerardiae Ell.	
Capnodiastrum Cestri Pat.	237	et Dearn. . . . .	235
Capnodium Coffeae Pat. .	237	— Melastomatis Pat. . .	237
— ramosum Cke. . . . .	234	— Nesaeae Fll. et. Ev. .	235
— Walteri Sacc. . . . .	58	— Nicotianae Ell. et Ev.	235
Carlia . . . . .	64. 240	— Pontederiae Ell. et	
— Bidwellii (Ell.) P. Magn.	65	Dearn. . . . .	235
— Oxalidis . . . . .	64	— Weigeliae Ell. et Ev.	235
Carpoblepharis minima		Cercosporella Magnusiana	
Bart. . . . .	404	All. . . . .	410
Carrodorus . . . . .	153	— Mimosae Pat . . . . .	237
Caryospora . . . . .	424	— Primulae All . . . . .	409
Castraltia . . . . .	163	Cerebella Spartinae Ell.	
Catharinea . . . . .	194	et Ev. . . . .	235
— angustata Brid. . . . .	296	Ceterach . . . . .	33. 98
— undulata (L.) W. M. . .	296	Chaetocarpus abietinus Karst.	120
Catinula saligna Ell. et		Chaetomium . . . . .	99
Ev. . . . .	235	— glabrescens Ell. et Ev.	234
Catoscopium . . . . .	243	Chaetomorpha . . . . .	81. 100
Caulerpa . . . . .	102	— Henningsii P. Richt.	
Cellulosporium . . . . .	65		70. 105. 310
Cenangella violacea Ell.		Chaetophora . . . . .	104. 406
et Ev. . . . .	234	Chaetosphaeridium Kleb. .	406
Cenangium leoninum Cke.		— Pringsheimii Kleb. .	35. 83
et Mass. . . . .	234	Champia . . . . .	85
Cephalozia albula (Mitt.) St.	318	— coerulescens Crouan .	108
— bicuspidata (L.) Dum .	399	Chantransia . . . . .	100. 104
— borneensis (de Not.) St.	318	Chara . . . . .	85. 403
— connivens (Dicks.) Dum.	399	Characium . . . . .	100
— diacantha (Mont.) St. .	318	Cheilanthes . . . . .	33
— macrostipa St. . . . .	315	Cheiromyces comatus Ell.	
— minutissima Kiaer et		et Ev. . . . .	235
Pears. . . . .	422	Chiloscyphus anomodus Mont.	327
— multicuspidata (Tayl.) St.	318	— argutus Nees var. spat-	
— pachyrhiza (Nees) St. .	318	thulifolius St. . . . .	319
— pulchella Jens. . . . .	421	— armatistipulus St. . .	319
— rubriflora Jens. . . . .	421	— australis Tayl. . . . .	327
Cephaloziella filum (Nees)		— Banksianus G. . . . .	327
St. . . . .	318	— bidentatus St. . . . .	320
— hebridensis St. . . . .	316	— ciliatus St. . . . .	320
— Jackii St. . . . .	317	— coalitus . . . . .	319
— planifolia St. . . . .	317	— commutatus St. . . . .	321
— rhizantha (Mont.) St. .	318	— contortuplicatus (Mont.)	
— squarrosula (Tayl.) St. .	318	St. . . . .	321
— subtilis (L. et G.) St. .	318	— cuneistipulus St. . . .	322
— tenuissima (L. et G.) St.	318	— Dargonius G. . . . .	327
— verrucosa St. . . . .	318	— decipiens G. . . . .	322
Ceracea Lagerheimii Pat.	166	var. ciliatus St. . . . .	322
Ceramium . . . . .	102. 409	— dubius G. . . . .	319
Ceratodon . . . . .	183. 184. 186	— grandifolius Tayl. . . .	327
— purpureus (L.) Brid. . .	203	— hebridensis St. . . . .	323
Cercospora . . . . .	172. 419. 424	— hexagonus Nees . . . . .	327
— Cassiae P. Henn. . . . .	165	— Kirkii St. . . . .	323
— Crotonis Ell. et Ev. . .	235	— loangensis St. . . . .	324
— ditissima Ell. et Ev. . .	235	— longifolius (Carr. et P.) St.	324
— Euphorbiae Pat. . . . .	237	— mancus Mont. . . . .	327

	Seite		Seite
Chiloscyphus Massalon-		Clasterisporium . . . . .	177
goanus St. . . . .	325	Clatherisporium pulchrum	
— oblongifolius Mitt. . . . .	319	Ell. et Ev. . . . .	235
— obtusus St. . . . .	325	Clathroporina desquamans	
— pallide-virens Tayl. . . . .	327	Müll. Arg. . . . .	135
— polyanthus (L.) Cda . . . . .	400	Clathrus cibarius (Tul.) E.	
— regularis St. . . . .	325	Fisch. . . . .	222
— renistipulus St. . . . .	326	— intermedius E. Fisch.	416
— striatellus Massal. . . . .	327	Claudopus Englerianus P.	
— stygius Nees . . . . .	327	Henn. . . . .	165
— thomeensis St. . . . .	326	Clavaria . . . . .	117
Chiodecton endoleucum		— Braunii P. Henn. . . . .	165
Müll. Arg. . . . .	133	— laeta Berk. et Br. . . . .	218
Chlamydomonas astro-		— madagascariensis P.	
sperma Lagh. . . . .	77	Henn. . . . .	165
— communis Perty . . . . .	148	Claviceps . . . . .	99
— glacialis Lagh . . . . .	77	Cleistotheca papyro-	
— Kleinii Schmidle . . . . .	83	phila Zuk. . . . .	411
— sanguinea Lagh. . . . .	77	Climacium . . . . .	187 194
Chlorochytrium . . . . .	100	— americanum Brid. . . . .	304
Chlorosplenium . . . . .	240	var. Kindbergii Ren. et	
— canadense Ell. et Ev. . . . .	234	Card. . . . .	304
— salvicolor Ell. et Ev. . . . .	234	— dendroides Web. et M . . . . .	304
Chlorotylum . . . . .	102	Clitocybe . . . . .	89. 164
Choiromyces . . . . .	91. 170	Closterium . . . . .	100. 102. 147. 231
Chondrioderma . . . . .	246	— angustatum var. subrec-	
Chorda . . . . .	229	tum Schmidle . . . . .	161
Chromosporium fusarioi-		Clypeolum circinans Pat.	237
des Karst. . . . .	61	Clypeosphaeria minor Ell.	
Chroococcus . . . . .	100. 102. 108	et Ev. . . . .	234
Chroolepus . . . . .	241	— ulmicola Ell. et Ev. . . . .	234
Chryso-myxa . . . . .	179. 239	Coccochloris . . . . .	108
— Cassandrae Gobi . . . . .	240	Coccophacidium salicinum	
Ciboria . . . . .	240. 414	Ell. et Ev. . . . .	234
Citromyces glaber Weh-		Codiolum . . . . .	100. 101. 102
mer . . . . .	237. 420	Codium . . . . .	100
— Pfefferianus Weh-		Coelastrum pulchrum	
mer . . . . .	237. 420	Schmidle . . . . .	160
Cinclidium . . . . .	243	Conjugata . . . . .	153. 154
Cladonia macilenta Hoffm.		Coleochaete . . . . .	35. 104
var. flabellulata		Collema . . . . .	241
Müll. Arg . . . . .	122	Colletotrichum . . . . .	177
— rangiferina . . . . .	68	Collybia . . . . .	91. 424
Cladophora . . . . .	102. 105. 229	— cayennensis Mont. . . . .	119
— Beneckeii Möb . . . . .	160	Comatricha Sommerfeltii	
— clavata Möb. . . . .	160	Blytt . . . . .	404
— Echinus (Biat.) Kütz. var.		Conferva . . . . .	100. 105
ungulata Heydr. . . . .	81	— foetida Dillw. . . . .	153
— elegans Möb. . . . .	160	Coniophora . . . . .	177
fluviatilis Möb. . . . .	160	Coniothyrium . . . . .	92
— fracta . . . . .	314	Conochaete cymosa Kleb.	406
— striata Schmidle . . . . .	160	— polytricha (Nordst.)	
Cladosporium 94. 172. 177. 242	419	Kleb. . . . .	406
Cladotrix . . . . .	228	Conostomum . . . . .	244
Claopodium . . . . .	189. 190. 194	Coprinus umbrinus Cke.	
— crispifolium (Hook.) . . . . .	308	et Mass. . . . .	236

	Seite		Seite
Cora . . . . .	418	Crinipellis Eggersii Pat. . . . .	166
Cordyceps . . . . .	177	— Myrti Pat. . . . .	166
Cortinarius . . . . . 38.	411	Cronartium Capparidis	
Corticium . . . . .	177	Mass. . . . .	239
— amorphum (Pers.) Fr. . . . .	217	Cryptangium . . . . .	95
— bombycinum (Somm.) . . . . .	120	Cryptomela Allescheri	
— Chusqueae Pat. . . . .	166	Schnabl . . . . .	410
— glaucescens Fr. . . . .	120	Cryptosporium . . . . .	172
— granulatum (Bon.) . . . . .	120	Cucurbitaria . . . . . 177. 245.	424
— pellucidum Pat. . . . .	166	Curreya Rehmii (Schnabl)	410
— plumbeum Fr. . . . .	120	Cyanocephalum muro-	
Coryneum cornicolum Ell.		rum Zuk. . . . .	412
et Ev. . . . .	235	Cyathia . . . . .	65
Cosmarium . . . . . 100.	106	Cyathicula . . . . . 36.	240
— ansatum Ktz. . . . .	150	Cyathodes . . . . .	65
— Botrytis Menegh. v. emar-		Cyathus . . . . .	65
ginatum Hansg. . . . .	152	— Montagnei Tul . . . . .	223
— Braunii var. lobatum		— striatus (Huds.) Hoffm . . . . .	223
Schmidle . . . . .	161	Cylindrocarpum microscopi-	
— Demangeonii Bréb. . . . .	152	cus Crouan . . . . .	108
— difficile Lütkem. . . . .	82	Cylindrocystis . . . . .	148
— fenestratum Cda . . . . .	151	— Brébissonii . . . . . 148.	149
— insigne Schmidle . . . . .	161	Cylindrosporium caryi-	
— intermedium f. minus		genum Ell. et Ev. . . . .	235
Schmidle . . . . .	161	— Chrysanthemi Ell. et	
— lobulatum Schmidle . . . . .	161	Dearn. . . . .	235
— Meneghinii var. grana-		— longisporum Ell. et	
toides Schmidle . . . . .	161	Dearn. . . . .	235
— Moerlianium Lütkem. . . . .	82	— Phaceliae Ell. et Ev. . . . .	235
— Naegelianum var. crenu-		Cylindrothecium . . . . . 188.	194
latum Schmidle . . . . .	161	— cladorrhizans (Hedw.) . . . . .	303
— nitidulum var. subun-		— seductrix (Hedw.) . . . . .	304
dulatum Schmidle . . . . .	161	Cynodontium . . . . .	190
— phaseolus Bréb. . . . .	115	— polycarpum (Ehrh)	
— polonicum Rac. . . . .	114	Schimp. . . . .	196
— punctulatum Bréb. . . . . 109.	114	Cyphella parasitica B. et Br. . . . .	57
— reniforme var. retusum		Cystopus . . . . . 66 167.	238
Schmidle . . . . .	161	Cytispora . . . . .	424
— scenedesmus var. inter-		— annulata Ell. et Ev. . . . .	235
medium Gutw. f.		— carnea Ell. et Ev. . . . .	235
glabrum Schmidle . . . . .	161	— Pruni Ell. et Dearn. . . . .	235
— subbroomei Schmidle . . . . .	161	Cytosporium . . . . .	65
— subcrenatum var. Nord-		Cyttaria . . . . .	117
stedtii Schmidle . . . . .	161	Dactylaria parasitiens	
— subcucumis Schmidle . . . . .	161	Cav. . . . .	424
— subpachydermum		Dactylococcus . . . . .	162
Schmidle . . . . .	161	Daedalea . . . . .	117
— subpunctulatum Nordst. . . . .	114	Daldinia concentrica (Bolt.)	
— substriatum var. minus		Ces. et de Not. . . . .	225
Schmidle . . . . .	161	— Warburgii P. Henn. . . . .	225
— umbilicatum Lütkem. . . . .	82	Dasya . . . . .	163
— Wittrockii var. elonga-		Dasygloea . . . . .	35
tum Schmidle . . . . .	161	Dasyscypha labiata (Desm.)	
Crenothrix . . . . .	403	Sacc. . . . .	60
Crepidotus quitensis Pat. . . . .	166	— Warburgiana P. Henn. . . . .	226
Cribraria . . . . .	177	Dematophora . . . . .	91

	Seite		Seite
Dendryphium sphaerioides		Dicranum Bonjeani var.	
Ell. et Ev. . . . .	235	Schlotthaueri Barn.	200
Dermatea . . . . .	177. 245	— falcatum Hedw. . . . .	198
— Chionanthi Ell. et Ev.	234	— flagellare Hedw. . . . .	202
— fuisispora Ell. et Ev.	234	— fulvellum (Dicks.) Sch.	198
— umbrina Cke. et Mass.	234	— fuscescens Turn. . . . .	202
Dermatelia caryigena Ell.		var. falcifolium Braith.	202
et Ev. . . . .	234	— hyperboreaum (Gunn)	
— Fraxini Ell. et Ev. . . .	234	Sm. . . . .	198
— Hamamelidis Ell. et		— Mühlenbeckii Br. et Sch.	202
Ev. . . . .	234	— palustre . . . . .	199
— montanensis Ell. et Ev.	234	— strictum Schleich. . . . .	202
Desmatodon . . . . .	193	— scoparium (L.) Hedw. 199.	201
— cernuus (Br.) Limpr. . . .	261	var. crispulum de Not. . . .	201
Desmazierella . . . . .	424	var. curvulum Brid. . . . .	201
Desmidium . . . . .	106	var. orthophyllum Brid. . . .	201
Diaporthe . . . . .	177. 245. 424	var. paludosum Schimp. . . .	201
— albicarnis Ell. et Ev. . . .	234	var. recurvatum (Schultz)	
— aliena Ell. et Ev. . . . .	234	Brid. . . . .	201
— calosphaeroides Ell.		— Starckii W. et M. . . . .	198
et Ev. . . . .	234	— undulatum . . . . .	201
— Pruni Ell. et Ev. . . . .	234	Dictyographa arabica	
— spicata Ell. et Ev. . . . .	234	Müll. Arg. . . . .	171
— ulmicola Ell. et Ev. . . . .	234	Dictyolus castaneus Pat.	166
Diatrype bukobensis P.		Dictyonema . . . . .	418
Henn. . . . .	165	Dictyophora . . . . .	416
Diatrypella pulcherrima		— phalloidea Desv. . . . .	222
Ell. et Ev. . . . .	234	Dictyosphaerium . . . . .	407
Dichelyma . . . . .	96. 185. 190. 193	Dictyosiphon . . . . .	102
— uncinatum Mitt. . . . .	299	Dictyuchus . . . . .	167
var. cylindrocarpum		— carpophorus Zopf . . . . .	412
(Aust.) Card. . . . .	299	Didymaria . . . . .	178
Dichodontium pellucidum		— Kriegeriana Bres. . . . .	33
(L.) Schimp. . . . .	197	Didymium . . . . .	424
var. flavescens (Dicks.)		Didymosporium stromati-	
Husn. . . . .	197	cum Pat. . . . .	237
Dichothrix . . . . .	102	Didymotrichia . . . . .	170
Dicksonia . . . . .	176	Dimerosporium Acokan-	
Dicoleon Nordstedtii		therae P. Henn. . . . .	165
Kleb . . . . .	406	— Autranii P. Henn. . . . .	165
Dicranella . . . . .	37. 186. 192	— Barnadeziae Pat. . . . .	237
— heteromalla (L.) Sch. . . .	198	— ilicinum Cke. . . . .	234
— rubra (Huds.) . . . . .	198	— secedens Sacc . . . . .	57
— rufescens (Dicks.) Schimp.	197	— spectabile Pat. . . . .	237
— Schreberi (Sw.) Schimp.	197	Dimorphococcus lunatus	
var. lenta (Wils.) Limpr.	197	A. Br. . . . .	109
— secunda (Sw.) Lindb. . . .	198	Diplocystis . . . . .	56
Dicranochaete reniformis		Diplodia . . . . .	92
Hieron. . . . .	82	— Buddleiae Pat. . . . .	237
Dicranoweisia cirrhata (L.)		— Caraganae Schnabl. . . . .	410
Lindb. . . . .	196	— Coluteae Schnabl . . . . .	410
Dicranum . . . . .	185—195	— viscidicola P. Henn. . . . .	165
— Bergeri Bland. . . . .	198	Diplodina Ligustri Delacr.	241
— Bonjeani de Not . . . . .	198. 201	Diplonaevia melaleuca	
var. alatum Barn. . . . .	200	Ell. et Ev. . . . .	234
var. Roelli Barn. . . . .	200	Diplonema . . . . .	61. 102

	Seite		Seite
Diplophyllum taxifolium (Wahl.) Dum. . . . .	400	Equisetum 33. 34. 98. 158. 176. 177.	423
Diplothea . . . . .	92	Erinella andina Pat. . . . .	236
Dipodascus albidus Lagh. . . . .	89	Eriopeziza . . . . .	36
Discina pululahuana Pat. . . . .	236	Erpodium grossirete Müll. . . . .	243
Disphinctium globosum var. subviride Schmidle . . . . .	161	— Menyhartii Müll. . . . .	243
— quadratum var. Willei Schmidle . . . . .	161	Erysiphe . . . . . 99. 178	424
Ditiola . . . . .	411	Euastrum ansatum Ehrenb. 150.	151
Ditrichum flexicaule Horn. . . . .	203	— bilobum Lütkem. . . . .	82
— homomallum (Hedw.) Hpe. . . . .	203	— Didelta Ralfs . . . . .	151
— inclinatum Br. et Sch. . . . .	203	— humerosum var. mam- mosum Schmidle . . . . .	161
— pallidum (Schreb.) Hpe. . . . .	203	— insigne var. elegans Schmidle . . . . .	161
— tortile (Schrad.) Hpe. . . . .	203	— oblongum (Grev.) Ralfs . . . . .	150
Ditypella . . . . .	424	— Pecten Ehrenb. . . . .	150
Dothidea aloicola P. Henn. . . . .	165	— Rota Ehrenb. . . . .	150
Dothidella pulvinula Pat. . . . .	237	Eurhynchium 184. 186. 187. 190. 192.	193
Dothiorella . . . . . 155. 246	424	— calophyllum Sull. . . . .	348
— Fraxini Ell. et Ev. . . . .	235	— oreganum Sull. . . . .	349
Draparnaldia . . . . .	406	— praelongum (L.) . . . . .	348
Durvillea . . . . .	102	— Stokesii (Turn.) . . . . .	349
Echinella . . . . .	152	— strigosum (Hoffm.) . . . . .	348
— oblonga Grev. . . . .	150	var. Barnesi Ren. et Card. . . . .	348
Ectocarpus . . . . .	100	var. diversifolium Lindb. . . . .	348
— elachistiformis Heydr . . . . .	81	var. fallax Ren. et Card. . . . .	348
— Reinboldii Rke. . . . .	230	Eurotium . . . . .	237
— Sandrianus Zan. f. im- plexus Gran . . . . .	405	Eustichia . . . . .	194
— tomentosoides Parl. var. norvegicus Gran . . . . .	408	— norwegica (Brid.) Müll. . . . .	203
Elachista fracta Gran . . . . .	405	Euthora . . . . .	100
Elodium . . . . . 189. 194	360	Eutypa . . . . . 99. 170.	424
— paludosum Sull. . . . .	360	Eutypella Amorphae Ell. et Ev. . . . .	234
Empusa . . . . .	89	— Coryli Ell. et Ev. . . . .	234
Encalypta . . . . .	189	Evernia prunastri . . . . .	68
— ciliata Hedw . . . . .	288	Excipula canadensis Ell. et Ev. . . . .	235
— rhabdophora Schwgr. . . . .	287	Excipulina Hicksiana Ell. et Ev. . . . .	235
— vulgaris Hedw. . . . .	287	Exidia alveolata Pat. . . . .	166
Endoconidium fragrans Delacr. . . . .	241	Exoascus . . . . .	414
— luteolum Delacr . . . . .	241	— communis Sadeb. . . . .	414
— Megnini Heim. . . . .	242	— Rostrupianus Sadeb. . . . .	414
Endoxyla . . . . .	178	Exobasidium . . . . .	237
— austriaca Bäuml. . . . .	233	— graminicolum Bres. . . . .	32
Enteromorpha . . . . . 100. 102	59	Fabreola . . . . .	65
Entoloma praecox Karst. . . . .	99	Fabronia trichophylla K. Müll. . . . .	421
Entomophthora . . . . .	99	Favus . . . . . 174.	241
— Nebriae Raunk. . . . .	412	Fegatella conica Raddi . . . . .	398
Entyloma . . . . .	245	Fenestella . . . . .	99
Ephemerum . . . . . 188. 243	170. 223	— ulmicola Ell. et Ev. . . . .	234
Epichloë Warburgiana P. Magn. . . . .	170. 223	Fissidens 175. 186. 190. 194.	421
Epicoccum levisporum Pat. . . . .	237	— adiantoides (L.) Hedw. . . . .	203



	Seite		Seite
<i>Fissidens grandifrons</i> Brid.	203	<i>Gibbera</i>	237
— <i>limbatus</i> Sulliv.	202	<i>Gibberella moricola</i> de Not.	155
— <i>rufulus</i> Br. et Sch.	202	<i>Giffordia</i>	232
— <i>subbasilaris</i> Hedw.	203	— <i>Padinae</i> Buffh.	229
<i>Flahaultia appendicu-</i>		<i>Gigartina</i>	100
<i>lata</i> (Schousb.) Born.	80	<i>Globulina Ingae</i> Pat.	237
<i>Fomesamboinensis</i> (Lam.) Fr.	219	<i>Gloiocephala epiphylla</i>	
— <i>australis</i> Fr.	219	Mass.	238
— <i>Emini</i> P. Henn.	165	<i>Gloeocystis</i>	100. 162
— <i>lucidus</i> Fr.	219	<i>Gloeosporium</i>	99. 178. 246
— <i>praetervisus</i> (Pat.) Sacc.	219	— <i>americanum</i> Ell. et Ev.	235
— <i>rimosus</i> Berk.	219	— <i>Beckianum</i> Baüml.	233
— <i>senex</i> Nees et Mont.	219	— <i>Boromani</i> Ell. et Dearn.	235
— <i>zelandicus</i> Cke.	57	— <i>Caryae</i> Ell. et Ev.	235
<i>Fontinalis</i> 95 96. 185. 186. 190—194		— <i>Davisii</i> Ell. et Ev.	235
— <i>antipyretica</i> L.	298	— <i>oblongisporum</i> Ell. et	
var. <i>gigantea</i> Sull.	298	Dearn.	235
var. <i>rigens</i> Ren et Card.	298	— <i>ribicolum</i> Ell. et Ev.	235
— <i>Cavaraeana</i> Farn.	175	— <i>Saururi</i> Ell. et Dearn.	235
— <i>Howellii</i> Ren. et Card.	298	<i>Gloeotheca</i>	100. 108
— <i>hypnoides</i> Hartm.	299	<i>Gloeotrichia</i>	107
var. <i>ramosa</i> Farn.	175	<i>Glyphis subtriosa</i> Leight.	133
— <i>Kindbergii</i> Ren. et Card.	298	<i>Godronia</i>	245
— <i>mollis</i> K. Müll.	298	<i>Goniophlebium Prainii</i>	
— <i>neomexicana</i> Sull. et		Beddome	423
Lesqu.	298	<i>Gorgoniceps</i>	36
var. <i>columbica</i> Card.	298	<i>Gracilaria</i>	100
— <i>tenella</i> Card.	299	<i>Graphina pyelodes</i> Wils.	133
<i>Friesula platensis</i> Speg.	169	<i>Graphis Baileyana</i> Müll	
<i>Frullania nisquallensis</i> Sull.	400	Arg.	132
<i>Funaria</i>	183. 186	— <i>emersa</i> Müll. Arg.	132
— <i>hygrometrica</i> (L.) Sibth.	288	— <i>exserta</i> Nyl.	133
<i>Fusarium</i>	410	<i>Grimmia</i> 184 186. 188. 189.	
— <i>callosporium</i> Pat.	237	190. 192. 193. 194	
— <i>lagenarium</i>	154	— <i>anodon</i> Br.	264
— <i>stromaticum</i> Delacr.	241	— <i>apocarpa</i> Hedw.	264
— <i>Urticacearum</i> Cda.	155	var. <i>conferta</i> Fk.	264
<i>Fusicladium obducens</i> Pat.	237	— <i>aquatica</i> K. Müll.	264
<i>Fusidium</i>	246	— <i>funalis</i> Schwaegr.	264
<i>Fusoma Veratri</i> All.	409	— <i>leucophaea</i> Grev.	265
<i>Galaxaura</i>	100. 102	— <i>ovata</i> W. et M.	265
<i>Geaster</i>	90. 91. 417	— <i>pulvinata</i> Hedw.	264
— <i>fimbriatus</i>	52. 53. 222	— <i>torquata</i> Hornsch.	265
— <i>fornicatus</i>	51. 55	— <i>trichophylla</i> Grev.	264
— <i>hygrometricus</i> Pers.	222	<i>Guembelia</i>	191
— <i>marchicus</i> P. Henn.	90	— <i>cinclidodonteae</i> K.	
— <i>mirabilis</i>	53	Müll.	266
— <i>stipitatus</i> Solms	50	— <i>crassinervia</i> K. Müll.	265
<i>Gelidium melanoideum</i>		— <i>Erythraeae</i> K. Müll.	421
Schousb.	80	— <i>montana</i> Br. et Sch.	265
<i>Geminispora Mimosae</i>		— <i>tenella</i> K. Müll.	265
Pat.	237	<i>Guepinia fissa</i> Berk. var	
<i>Genea Pazschkei</i> Bres.	118	<i>abyssinica</i> P. Henn.	164
<i>Gibbelina</i>	172	<i>Guignardia</i>	64
<i>Gibellinia cerealis</i> Pass.	155	— <i>Bidwellii</i>	65
		<i>Gyges</i>	148

	Seite		Seite
Gyges bipartitus . . . . .	148. 149	Humaria Saccardoi Cav.	424
Gymnogramme . . . . .	228	Hyaloderma lateritium	
Gymnosporangium . 36. 91.	245	Pat. et Lagh. . . . .	237
Gyromitras . . . . .	170	Hydnangium Soderströmii	
Gyrophila . . . . .	169	Lagh. . . . .	166
Gyroweisia linearifolia		Hydnum . . . . . 91. 178.	424
Kindb. . . . .	175	— Melastomae Pat. . . . .	166
Hainesia borealis Ell. et Ev	235	Hydroclathrus . . . . .	100
Halobysus moniliformis . . . . .	412	Hydrocoleum . . . . .	35
Halurus . . . . .	100	— Hieronymi P. Richt. 72.	102
Hapalosiphon . . . . .	106	Hydrodictyon . . . . .	106
Haplospora . . . . . 229.	230	Hydropogon . . . . .	95
Hedwigia . . . . .	186	Hydrurus . . . . .	153
— ciliata Ehrh. . . . .	268	Hylocomium 184. 186. 187. 190.	192
Heleriella . . . . .	149	— loreum (L.) . . . . .	360
— fenestratum O. Ktze. . . . .	151	— robustum (Hook.) . . . . .	360
Helminthosporium cymbi-		— splendens (Hedw.) . . . . .	360
spermum Pat. . . . .	237	— triquetrum (L.) . . . . .	360
— Sesseae Pat. . . . .	237	var. californicum Ren. et	
— turcicum Pass. . . . .	155	Card. . . . .	360
Helotium . . . . .	240	Hymenobolus . . . . .	78
— lacteum Ell. et Ev. . . . .	234	Hymenogaster. . . . . 90.	416
— Sommierianum P.		— cerebellum Cav. . . . .	424
Magn. . . . .	158	Hymenostylium . . . . .	194
Hemileia vastatrix Berk.		— curvirostre (Ehrh.) Lindb.	196
et Br. . . . .	216	Hypnum 33. 184—187. 189—195	
Hendersonia . . . . .	92	— aduncum Hedw. . . . .	354. 367
— alternifolia Ell. et Ev.	235	var. filiforme Ren. et	
— castaneicola Delacr. . . . .	241	Card. . . . .	355
— macrosperma Cav. . . . .	424	var. gracilescens Sch. . . . .	355
— Staphyleae Ell. et Ev.	235	var. Kneiffii Sch. . . . .	355
— Tragacanthae Delacr. . . . .	242	var. laxum Sch. . . . .	355
Herposteiron . . . . .	406	var. pseudostramineum	
Herpotricha incisa Ell. et Ev.	234	(K. Müll) . . . . .	355
Heterocarpella . . . . .	152	var. pungens H. Müll. . . . .	355
Heterochaete albida Pat. . . . .	166	var. Sendtneri (Sch.) . . . . .	355
— kneiffiopsis Pat. . . . .	166	var. tenue (Sch.) . . . . .	355
— livida Pat. . . . .	166	— Bergenense (Aust.) . . . . .	353
— livido-fusca Pat. . . . .	166	— chrysophyllum Brid. . . . .	353
— minuta Pat. . . . .	166	— circinale Hook. . . . .	356
— ochracea Pat. . . . .	166	— cordifolium Hedw. . . . .	360
— tonkiniana Pat. . . . .	166	— cupressiforme var.	
Heterocladium . . . . .	190	pseudo-imponens	
— aberrans Ren. et Card. . . . .	307	Farn. . . . .	175
— dimorphum (Brid.) . . . . .	307	— cuspidatum L. . . . .	360
— heteropterum (Spr.) . . . . .	307	var. submersum Farn. . . . .	175
— vancouveriense (Kindb.)	307	— Dieckii Ren. et Card. . . . .	359
Heterosporium . . . . .	242	— flicinum L. . . . .	356
— Beckii Bäuml. . . . .	233	— fluitans L. . . . . 355.	367
Hexagonia albida Berk. . . . .	221	var. capillifolium Warnst.	356
Holopedium . . . . .	83	— giganteum Sch. . . . .	360
Homalothecium . . . . . 187.	189	— Haldanianum Grev. . . . .	359
— nevadense (Lesqu.) . . . . .	334	var. Roellii Ren. et Card.	359
var. subulatum Ren. et		— Heufleri Jur. . . . .	358
Card. . . . .	334	var. Villardi Ren. et	
Hormidium . . . . .	105	Card. . . . .	358

	Seite		Seite
Hypnum hispidulum Brid.	353	Jungermannia ventricosa	
— imponens Hedw.	358	Dicks	400
— molle Dicks.	359	Kalmusia Breidleri Bäuml.	233
— ochraceum Turn.	360	Karschia	424
var. flaccidum Milde	360	Kirchneriella lunata	
— Patientiae Lindb.	358	Schmidle	160
var. demissum Sch.	358	Kneiffia tenuis Pat.	166
— plumifer (Mitt.)	357	Lachnea	424
— polygamum Sch.	353	— cervicolor Ell. et Ev.	234
var. fallaciosum (Jur.)	354	Lachnidium	94
var. longinerve Ren.		Lachnocladium furcellatum	
et Card.	353	(Fr.) Lev.	218
— pratense Koch	359	— Schweinfurthianum	
— Schreberi Willd.	360	P. Henn.	165
— stellatum Schreb.	353	— spec.	218
— symmetricum Ren. et Card.	354	— Warburgii P. Henn.	218
— uncinatum Hedw.	354	Lactarius	38
Hypocopra	424	Laestadia	64. 240
— ochracea Pat.	237	— Ilicis Jacz.	173. 235
— vittata Pat.	237	Lagenidium	167
Hypocrella Gardeniae		— Syncytiorum Kleb.	35
P. Henn.	223	Laminaria	102. 103
Hypoderma Aceris P. Henn.		— Schinzii Foslie	85
et Lindau	223	Lamproderma	178
Hypomyces Stuhlmanni		Lasiosphaeria	424
P. Henn.	165	— trichopus Ell. et Ev.	234
Hypoxylon atro-purpureum		Lastrea	244
Fr.	57	Laudatea	418
Hysterangium	90. 416. 424	Laurencia coerulescens	
Inocybe debilipes Karst.	120	Crouan	108
— gomphodes Kalchbr.	119	Lecandra	241
— lacera Fr.	119	Lecanora fabacea Müll. Arg.	124
— pseudoscabella Britz.	120	— Sanctae Helenae Müll.	
— scabella Pat.	120	Arg.	124
Irpex flavus Kl.	218	— subimmersa Müll. Arg.	124
Isaria	242	Lecidea crassilabra Müll.	
— acaricida Pat.	237	Arg.	127
— arborea Pat.	166	— Dacrydii Müll. Arg.	127
— pistillariiformis Pat.	237	— Kurziana Müll. Arg.	127
— tenuis Heim	172	— Luehmanniana Müll.	
Isariopsis ceratella Pat.	237	Arg.	128
Isoëtes	98	— Owaniana Müll. Arg.	127
Isothecium	33. 187. 190	Lecythium aerugineum	
— Brewerianum (Lesqu.)	347	Zuk.	411
— myosuroides (L.)	346	Lejeunia	175. 421
var. Cardoti (Kindb.)	346	Lembosia	170
var. spiculiferum (Mitt.)	346	Lentinus crinitus (L.) Fr.	221
var. stoloniferum K. Müll.	346	— fusco-purpureus Kalchbr.	119
Ithyphallus	416	— hyracinus Kalchbr.	119
— Lauterbachii P. Henn.	416	— laeviceps Kalchbr.	119
Jungermannia attenuata		— Sajor-Caju Fr.	221
Lindenb.	400	— strigosus Fr.	119. 221
— Glaziovii St.	243	— Tuber-regium Fr.	221
— lycopodioides Wallr.	400	— ursinus Fr.	119
— Taylori Hook.	400	Lenzites repanda (Mont.) Fr.	221
— tersa Nees	400	f. hydnoidea P. Henn.	221

	Seite		Seite
Lepiota . . . . .	90. 238	Madotheca rivularis Nees . . . . .	401
— Callambra Lagh. . . . .	166	Magnusiella flava (Farl.)	
— Schweinfurthii P. . . . .		Sadeb. . . . .	414
Henn. . . . .	164	— Githaginis (Rostr.) Sadeb. . . . .	414
— Stuhlmanni P. Henn. . . . .	165	— lutescens (Rostr.) Sadeb. . . . .	414
Leptobryum . . . . .	184. 186	— Potentillae (Farl.) Sadeb. . . . .	414
— pyriforme (L.) Wils. . . . .	288	— Umbelliferarum (Rostr.)	
Leptomitrus . . . . .	167. 228	Sadeb. . . . .	414
Leptonema . . . . .	230	Magnusina . . . . .	65
Leptosphaeria . . . . .	178. 246	Marasmius . . . . .	91
— lasioderma Ell. et Ev. . . . .	234	— gilvus Pat. . . . .	166
— Lilii Ell. et. Ev. . . . .	234. 235	— isabellinus Pat. . . . .	166
— Solani Ell. et Ev. . . . .	234	— pilopus Kalchbr. . . . .	119
Leptothrix . . . . .	403	— Schweinfurthianus	
Leptothyrium . . . . .	178	P. Henn. . . . .	165
Leptotrichum . . . . .	184. 186. 194	— Stuhlmanni P. Henn. . . . .	165
Leskea . . . . .	186	Marchantia . . . . .	183. 193
— polycarpa Ehrh. . . . .	301	— oregonensis St. . . . .	399
var. paludosa Sch. . . . .	301	— polymorpha L. . . . .	398
Leucobryum . . . . .	184. 186	Marchesinus Gray . . . . .	420
— glaucum (L.) Schimp. . . . .	202	Marsonia . . . . .	178. 246
Leucodon . . . . .	187	— Actaeae Bres. . . . .	33
— abyssinicum Brizi . . . . .	421	— populina Schnabl . . . . .	410
Leucolepis acanthoneura		— rhabdospora Ell. et Ev. . . . .	235
(Schw.) Lindb. . . . .	295	— Rosae Trail . . . . .	61
Leucolepsis . . . . .	188	— salicicola Bres. . . . .	32
Liochlaena lanceolata		Marsupella emarginata	
(Hook.) Nees. . . . .	400	(Ehrh.) Dum. . . . .	400
Lophidium . . . . .	424	— ustulata Spruce . . . . .	400
Lophiosphaeria fluviatilis		Martensia . . . . .	233
Ell. et Ev. . . . .	234	Martinellius Gray . . . . .	421
— gloniospora Ell. et Ev. . . . .	234	Massaria . . . . .	99
— hysterioides Ell. et Ev. . . . .	234	Massariovalsa caudata Ell.	
Lophocladia . . . . .	163	et Ev. . . . .	234
Lophocolea bidentata (L.)		Massospora . . . . .	94
Dum. . . . .	400	Mastigobryum Nees . . . . .	420
— heterophylla (Schrad.)		Mastogloia . . . . .	102
Dum. . . . .	400	Meesea . . . . .	243
— muricata (L. et L.) var.		— trichoides (L.) Spruce. . . . .	295
major Pears. . . . .	422	Melampsora . . . . .	169. 179. 424
Lopholejeunia lepidos-		Melanconis . . . . .	178. 424
cypha Kiaer et Pears. . . . .	422	Melanconium . . . . .	178. 424
Lophothalia . . . . .	163	Melanopsamma corticola	
Lycoperdon . . . . .	91	Ell. et Ev. . . . .	234
— Bovista L. . . . .	222	Meliola . . . . .	91
— geminatum Batsch. . . . .	222	— polytricha Kalchbr. et	
— pyriforme . . . . .	50	Cke. var. abyssinica	
Lycopodium . . . . .	403	P. Henn. . . . .	165
Lyngbya . . . . .	229	Meridion . . . . .	108
Lysurus . . . . .	416	Merismopedium . . . . .	162
Macrobasis . . . . .	92	— geminatum Lagh. . . . .	74
Macrosporium . . . . .	178. 242	Merulius . . . . .	89
— florigenum Ell. et Dearn. . . . .	235	Mesocarpus . . . . .	105
Madotheca . . . . .	174. 193	Metasphaeria fuscata Ell.	
— navicularis (L. et L.) . . . . .	401	et Ev. . . . .	234
— plathyphylla (L.) Dum. . . . .	400	— Maximiliani Ell. et Ev. . . . .	234

	Seite		Seite
<i>Metasphaeria microecia</i>		<i>Mytilidion</i>	178
Ell. et Ev.	234	<i>Myxosporium</i>	246
— <i>sphenispora</i> Ell. et Ev.	234	— <i>incarnatum</i> var. <i>Coro-</i>	
<i>Metzgeria angusta</i> St.	243	<i>nillae</i> Delacr.	242
— <i>conjugata</i> Lindb.	399	— <i>padinum</i> All.	409
<i>Metzgeriopsis</i>	244	<i>Naegelia</i>	36
<i>Micrasterias</i>	102. 149. 151	<i>Naegeliella flagellifera</i>	
— <i>crux Melitensis</i> var. <i>or-</i>		Correns	85
<i>nata</i> Schmidle	161	<i>Naemacyclus culmigenus</i>	
— <i>falcata</i> Cda.	151	Ell. et Ev.	234
<i>Microcoleus</i>	35. 241	<i>Naevia</i>	99
<i>Microcrocis</i> P. Richt.	83. 162	<i>Nanomitrium</i>	243
— <i>Dieteli</i> P. Richt.	74. 102	<i>Napicladium Thalictri</i>	
<i>Micropeltis amazonicum</i>		Bäuml.	233
Cke. et Mass.	234	<i>Nardia crenulata</i> (Sm.) Gray	400
<i>Micropera Fraxini</i> Ell. et		<i>Nardius</i> Gray	421
Ev.	235	<i>Naucoria Büttneri</i> P. Henn.	165
<i>Microspora</i>	102	— <i>nasuta</i>	119
— <i>amoena</i> var. <i>crassa</i>		<i>Neckera</i> 187. 188. 190. 193.	243
Schmidle	160	— <i>Besserivar. costata</i> Farn.	175
— <i>Bossei</i> P. Richt.	72	— <i>Douglasii</i> Hook.	300
<i>Microthamnion</i>	163	— <i>Menziesii</i> Hook.	299
<i>Microthyrium</i>	99	var. <i>limnobioides</i> Ren.	
— <i>crustaceum</i> Pat.	237	et Card	299
<i>Sprucei</i> Cke. et Mass.	234	<i>Nectria</i>	245. 411. 413. 424
<i>Mischococcus confervicolus</i>		— <i>nipigonensis</i> Ell. et Ev.	234
var. <i>ramosus</i>		— <i>rhizophila</i> Delacr.	242
Schmidle	160	<i>Nemacola</i>	241
<i>Mnium</i> 186. 188—190. 192. 194.	243	<i>Nemoderma tingitana</i>	
— <i>affine</i> Bland.	294	Schousb.	79
— <i>cuspidatum</i> Hedw.	293	<i>Nephrodium</i>	33
— <i>insigne</i> Mitt.	294	<i>Nephrolepis</i>	176
— <i>lucidum</i> (Britt)	293	<i>Neuropteris</i>	37
— <i>medium</i> Br. eur.	293	— <i>Zeilleri</i> Poton	37
— <i>punctatum</i> L.	294	<i>Niptera Lithospermi</i> Ell.	
— <i>serratum</i> Schrad.	294	et Ev.	234
— <i>spinulosum</i> Br. eur.	294	<i>Nitophyllum</i>	102
— <i>venustum</i> Mitt.	293	— <i>ciliatum</i> (Schousb.) Born	80
<i>Mollisia</i>	99. 424	— <i>dentatum</i> Born.	80
— <i>nipteroides</i> Ell. et Ev.	234	<i>Nordstedtia Borzi</i>	406
— <i>rubicola</i> Pat.	236	<i>Nostoc</i>	102. 107. 158
— <i>Trametis</i> Ell. et Ev.	234	<i>Notholaena</i>	176. 423
<i>Monilia</i>	173. 240	<i>Nuclearia</i>	412
<i>Montagnella acerina</i> Ell.		<i>Nummularia lateritia</i> Ell.	
et Ev.	234	et Ev.	234
— <i>clavata</i> Pat.	237	<i>Ocellularia endomelaena</i>	
<i>Mougeotia nummuloides re-</i>		Müll. Arg.	131
<i>curva</i> Hars. var. <i>sco-</i>		— <i>phlyctidioides</i> Müll.	
<i>tica</i> West.	161	Arg.	130
<i>Murrayella</i>	163	<i>Ochrolechia</i>	170
<i>Mutinus bononiensis</i>		<i>Odontia lilacina</i> Bres.	118
E. Fisch.	222. 416	<i>Odontotrema</i>	241
<i>Mycogone</i>	94	<i>Oedocladium</i>	153
<i>Mylius</i> Gray	421	<i>Oedogonium</i>	35. 105. 152
<i>Myrinia</i>	193	— <i>Itzigsohnii</i> de By. var.	
— <i>Dieckii</i> Ren. et Card.	302	<i>minus</i> West	161

	Seite		Seite
Oedogonium Klebahnii		Orthotrichum Schimperii . . .	272
Lemmerm. . . . .	159	— Schlotthaueri Vent.	271. 273. 280
Oidium . . . . .	154. 178	— speciosum Nees 270. 277	285
Oligotrichum . . . . .	187. 192	var. Roellii Vent 277.	285
— aligerum Mitt. . . . .	297	— stenocarpum Vent. 271.	273. 278
Omphalia alutacea Cke. et		— strictum Vent. . . . .	274. 286
Mass. . . . .	236	— urnigerum Myr. . . . .	285
— lapidescens (Horan.)		— Winteri Schimp. . . . .	272. 275
Schröt. . . . .	222	Oscillaria . . . . .	100. 101
— Martensii P. Henn. . . . .	63	— microscopica Heydr. . . . .	81
Oncophorus virens (Sw.)		Oscillatoria . . . . .	229
Brid. . . . .	197	Otthia ostryagena Ell.	
Oocystis . . . . .	100	et Ev. . . . .	234
— apiculata West. . . . .	161	Ovularia . . . . .	410
Oospora vinosella Sacc. . . . .	58	— Holci lanati Cav. . . . .	424
Opegrapha humilis Müll.		Pallavicinius Gray . . . . .	421
Arg. . . . .	171	Palmatopteris . . . . .	37
— Menyhartii Müll. Arg. . . . .	241	Palmella . . . . .	162
— platygraphoides Müll.		Paludella . . . . .	243
Arg. . . . .	132	Parathelium decumbens	
— trilocularis Müll. Arg. . . . .	171	Müll. Arg. . . . .	134
Ophiocladium Hordei		— megalosporum Müll. Arg. . . . .	134
Cavara . . . . .	172	Parmeliella coerulescens	
Ophiocytium . . . . .	106	Müll. Arg. . . . .	122
Ophionectria rubicola Pat. . . . .	237	Parmelia . . . . .	241
Orbilina . . . . .	178. 424	— diffracta Müll. Arg. . . . .	123
— Caulophylli Ell. et Ev. . . . .	234	— Toowoombensis	
Orthotrichum . . . 186—195. . . . .	243	Müll. Arg. . . . .	93
— affine Sch. . . . .	275 285	— zambesica Müll. Arg. . . . .	241
— Atexanum Sch. . . . .	284	Parodiella Schimperii P.	
— caasicum Vent. . . . .	269	Henn. . . . .	165
— columbicum . . . . .	276	Patellaria alboflavicans	
— euryphyllum Vent. 268. . . . .	281	Müll. Arg. . . . .	128
— glabrum (Ren. et Card.)		— magellanica Müll. Arg. . . . .	129
Vent. . . . .	276. 285	— Maingayana Müll. Arg. . . . .	129
— Hallii Sull. et Lesqu. . . . .	284	— subcarnea Müll. Arg. . . . .	128
— Killiasii K. Müll. . . . .	277	Pediastrum . . . . .	161. 407
— laevigatum Zett. . . . .	270. 285	— montanum (Wille) Boldt . . . . .	406
— leiocarpum Br. et Sch . . . . .	286	Pelvetia . . . . .	408
— Lyallii . . . . .	273. 274	Penicillium . . . . .	237 419
— nudum . . . . .	273	Penicillus . . . . .	102
— obtusifolium Drum. . . . .	275. 287	Peniophora . . . . .	424
var. leucodon Vent. . . . .	275	Penium . . . . .	231
— ohioense Sull. et Lesqu. . . . .	284	— Mooreanum var. cou-	
— pallens Bruch var. parvum		strictum Schmidle . . . . .	160
Hedw. . . . .	284	Perichaena plasmodio-	
— papillosum Hpe. . . . .	274. 275. 286	carpa Blytt . . . . .	404
— praemorsum Vent. . . . .	269. 282	Peridermium . . . . .	36
— productipes . . . . .	276	Peronospora 83. 88. 99. . . . .	178. 412
— pulchellum Sm. . . . .	272. 276. 277	— Cytisi P. Magn. . . . .	410
var. leucodon Vent. . . . .	285	— Schleideniana de By. . . . .	61
— rhabdophorum Vent.		— stigmaticola Raunk. . . . .	412
270. . . . .	283	Pertusaria Clementiana	
— rivulare Turn. . . . .	284	Müll. Arg. . . . .	125
— Roellii Vent. . . . .	271. 273. 279		
— rupestre Schleich. . . . .	273. 284		

	Seite		Seite
<i>Pertusaria crassilabra</i>		<i>Phormidium</i>	100—103. 229
Müll. Arg.	126	<i>Phragmicorna</i> Dum.	420
— <i>laevigata</i> Müll. Arg.	125	<i>Phragmidium</i>	36. 99. 178
— <i>mamillana</i> Müll. Arg.	241	— <i>Rubi</i> (Pers.)	257
— <i>sulphurata</i> Müll. Arg.	125	<i>Phragmonema</i>	104
— <i>undulata</i> Müll. Arg.	126	<i>Phyllachora</i>	178. 424
— <i>variolosa</i> Müll. Arg.	126	— <i>abyssinica</i> P. Henn.	165
<i>Pestalozzia</i>	246	— <i>crotonicola</i> Pat.	237
<i>Peyssonnelia</i>	100	— <i>Pittospori</i> P. Henn.	165
<i>Pezicula</i>	178	— <i>pululahuensis</i> Pat.	237
<i>Peziza</i>	91. 92. 170. 226	— <i>Symploci</i> Pat.	166
— <i>Braunii</i> P. Henn.	165	<i>Phyllobium</i>	83
— <i>Büttneri</i> P. Henn.	165	<i>Phyllophora</i>	102
<i>Pezizella</i>	36	<i>Phyllosticta</i>	178. 245. 246
<i>Phaeococcus</i>	162	— <i>apatela</i> All.	410
<i>Phaeocyphella Chusqueae</i>		— <i>astericola</i> Ell. et Ev.	235
Pat.	166	— <i>Chamaebuxi</i> All.	409
— <i>euphorbiaecola</i> Pat.	166	— <i>Chrysanthemi</i> Ell. et	
— <i>farinosa</i> Pat.	166	Dearn	235
<i>Phaeocystis</i>	85	— <i>Clematidis</i> Ell. et Dearn	235
<i>Phaeographina quassiaeicola</i>		— <i>Dircae</i> Ell. et Dearn.	235
Müll. Arg.	133	— <i>Lilii</i> Ell. et Dearn.	235
<i>Phaeopezia olivacea</i> Pat.	236	— <i>maculans</i> Ell. et Ev.	235
<i>Phaeothamnion</i>	162	— <i>Mimusopsidis</i> P. Henn.	165
<i>Phaeotrema ericotum</i>		— <i>perforans</i> Ell. et Ev.	235
(Wils) Müll. Arg.	130	— <i>punctata</i> Ell. et Dearn.	235
<i>Phaeocladia prostrata</i>		— <i>tenerrima</i> Ell. et Ev.	235
Gran	405	— <i>Viburni</i> Ell. et Dearn.	235
<i>Phallogaster</i>	170	<i>Physarum</i>	178
<i>Phascum</i>	186. 189. 421	— <i>lepidodermoides</i> Blytt	414
<i>Phellorina squamosa</i> Kalch-		— <i>rubropunctatum</i> Pat.	166
brenner et Mac. Ow var.		<i>Physcomitrium</i>	186. 194
<i>mongolica</i> P. Henn.	164	— <i>pyriforme</i> (L.) Brid.	288
<i>Phialea</i>	36. 240	<i>Physisporus calceus</i> (Fr.)	
— <i>Dearnessii</i> Ell. et Ev.	234	Karst.	120
— <i>eburnea</i> (Desm.) Sacc.	60	<i>Physoderma</i>	245
<i>Philonotis</i> 186. 188. 190. 194.	244	<i>Phytophthora</i>	410
— <i>caespitosa</i> Wils.	296	<i>Pikea</i>	102
— <i>fontana</i> (L.) Brid.	296	<i>Pilocratera Hindsii</i> (Berk.)	
— <i>Macounii</i> Lesqu.	296	P. Henn.	225
— <i>Mühlenbergii</i> Brid.	296	— <i>tricholoma</i> (Mont.) P.	
— <i>seriata</i> Mitt.	296	Henn.	226
<i>Phleospora</i>	178	<i>Pilularia</i>	176
<i>Phlyctella Wilsoni</i> Müll.		<i>Pirocoleum</i>	35
Arg.	126	<i>Placodium conerescens</i>	
<i>Phlyctospora maculata</i> Pat.	91	Müll. Arg.	171
<i>Pholiota Engleriana</i> P.		— <i>perexiguum</i> Müll. Arg.	241
Henn.	165	<i>Placosphaeria Teucrisii</i> All.	410
<i>Phoma</i> 92. 172. 178. 242. 246.	424	<i>Placothelium staurothe-</i>	
— <i>Caulophylli</i> Ell. et Ev.	235	<i>lioides</i> Müll. Arg.	241
— <i>cicinoides</i> Fautr.	94	<i>Plagiochila asplenoides</i> (L.)	
— <i>fictilis</i> Delacr.	241	Nees et Mont.	400
— <i>Gnaphalii</i> Pat.	237	<i>Plagiopus</i>	244
— <i>Napobrassicae</i> Rostr.	410	<i>Plagiothecium</i> 186. 189. 192.	193
— <i>rhizophila</i> Delacr.	241	— <i>denticulatum</i> (L.)	350
— <i>subcircinata</i> Ell. et Ev.	235	var. <i>majus</i> Boul.	350

	Seite		Seite
Plagiothecium denticulatum		Pohlia gracilis (Schleich.)	
var. microcarpum Ren.		Lindb. . . . .	289
et Card. . . . .	350	— longibracteata Broth.	289
— elegans (Hook) . . . . .	350	— longicollis (Sw.) Lindb. . . . .	290
— nitidulum (Wahl.) . . . . .	350	— Ludwigii (Sch.) . . . . .	289
— piliferum (Sw.) . . . . .	350	— nutans (Schreb.) Lindb. . . . .	289
— silesiacum (Selig.) . . . . .	350	Polypodium . . . . .	98. 176
— silvaticum (L.) . . . . .	351	Polyporus . . . . .	99. 169. 237. 411
var. Sullivantiae (Sch.) . . . . .	351	— arcularius (Batsch) Fr. . . . .	219
— undulatum (L.) . . . . .	351	— Auberianus Mont. . . . .	219
Plasmodiophora . . . . .	36. 410	— Baccharidis Pat. . . . .	166
Plasmopara . . . . .	88. 99. 167. 245	— Euphorbiae Pat. . . . .	166
Platoma incrassata Schousb.	80	— gualeaeensis Pat. . . . .	166
Platyglea carnea Pat. . . . .	166	— Mylittae Sacc. . . . .	56
— Cissi Pat. . . . .	166	— raduloides P. Henn. . . . .	165
— succinea Pat. . . . .	166	— subpulverulentus Berk. et C. . . . .	119
Platygyrium . . . . .	194	— sulphureus (Bull.) Fr. . . . .	219
— repens (Brid.) . . . . .	303	— vibecinus Fr. . . . .	219
Plectonema . . . . .	229	Polysporella Zopf . . . . .	412
Pleospora carpinicola Ell.		Polyblastia caesiella Müll.	
et Ev. . . . .	234	Arg. . . . .	135
— decipiens Ell. et Ev. . . . .	234	— nudata Müll. Arg. . . . .	135
Pleuridium . . . . .	186. 189	Polycystis . . . . .	108
— alternifolium (Kaulf.)		Polysiphonia . . . . .	100. 102
Rabh. . . . .	196	— pulvinata Ktz. f. parvula	
— subulatum var. ano-		Heydr. . . . .	81
malum Kindb. . . . .	175	Polystichum . . . . .	34. 176
Pleurocladia . . . . .	104	Polystictus affinis Nees . . . . .	220
Pleurococcus . . . . .	162	f. minor P. Henn. . . . .	220
— nimbatus de Wildem. . . . .	162	— elongatus Berk. . . . .	220
Pleurosigma . . . . .	100	— flabelliformis Kl . . . . .	220
Pleurostichidium . . . . .	233	— Flabellum Mont. . . . .	57
Pleurotrema Burchellii		— gallo-pavonis Berk. et Br. . . . .	220
Müll. Arg. . . . .	135	— Kurzianus Cke. . . . .	220
Pleurotus . . . . .	164	— luteus Bl. et Nees . . . . .	220
— abbreviatus Kalchbr. . . . .	119	var. bukobensis	
— albo-niger Pat. . . . .	166	P. Henn. . . . .	165
— follicolus Pat. et Lagh. . . . .	166	— membranaceus (Sw.) Berk. . . . .	220
— luteo-aurantius Kalchbr. . . . .	119	— mutabilis Berk. et C. . . . .	220
Pocillum . . . . .	36. 240	— obstinatus Cke. . . . .	220
Podaxon mossamedensis		— occidentalis (Kl.) Sacc. . . . .	219
Welw. et Curr. var.		— Persoonii Fr. . . . .	219
Emini P. Henn. . . . .	165	— sanguineus (L.) Mey. . . . .	220
— pistillaris (L.) Fr. var.		— versatilis Berk. . . . .	220
africanus P. Henn. . . . .	164	— versicolor (L.) Sacc. . . . .	220
Podosphaera . . . . .	413	— xanthopus Fr. . . . .	221
Podospora . . . . .	99	Polystigma . . . . .	411
Pogonatum alpinum L. . . . .	297	Polytrichadelphus . . . . .	192
Pogotrichum . . . . .	100. 230	— Lyallii Mitt. . . . .	297
Pohlia . . . . .	184. 190. 191	Polytrichum . . . . .	186. 194
— albicans (Wahlenb.) Lindb. . . . .	288	— attenuatum Menz. . . . .	297
— annotina (L.) Lindb. . . . .	289	— commune L . . . . .	297
— carnea (L.) Lindb. . . . .	289	— juniperinum Willd. . . . .	297
— commutata (Schimp.) Ldb. . . . .	289	— ohioense Ren. et Card. . . . .	197
— cruda (L.) Lindb. . . . .	290	— piliferum Schreb. . . . .	297
— cucullata Schwgr. . . . .	290	— strictum (Banks) . . . . .	297



	Seite		Seite
Pompholyx . . . . .	238	Puccinia Delphinii Diet.	
Porella . . . . .	174	et Holw. . . . .	29
— Roellii Steph. . . . .	401	— distichlydis Ell. et Ev.	234
Poria . . . . .	178	— Douglasii Ell. et Ev.	234
Poronia Ehrenbergii P.		— eritraeensis Pазschke	164
Henn. . . . .	165	— Euphorbiae P. Henn.	164
Porothelium cinereum Pat.	166	— Guettiereziae Ell. et Ev.	235
— tenue Pat. . . . .	166	— Holwayi Diet. . . . .	29
Porphyrosiphon . . . . .	35	— ludibunda Ell. et Ev.	235
Pottia . . . . .	189	— Lygodosmiaae Ell. et Ev.	235
Prasiola . . . . .	105. 229	— Metanarthecii Pat. . . . .	57
Prolifera . . . . .	152	— Peckiana Howe 257. 258. 259	
Propolidium fusco-cine-		— Polemonii Diet. et	
reum Ell. et Ev. . . . .	234	Holw. . . . .	409
Protocephalozia . . . . .	175	— rufescens Diet. et	
Protococcus . . . . .	162	Holw. . . . .	409
Protomyces . . . . .	99. 167	— rugulosa Tranzschel . . . . .	239
Psathyra ombrophila		— rupestris O. Juel . . . . .	90
Karst. . . . .	119	— Schottmülleri P.	
— squamosa Karst. . . . .	59	Henn. . . . .	61
Pseudohelotium . . . . .	178	— Thwaitesii Berk. . . . .	217
— farinaceum Cke. et		— tuberculans Ell. et Ev.	235
Mass. . . . .	233	— Vaginatae O. Juel . . . . .	90
Pseudoleskea . . . . .	192. 193	— virgata Ell. et Ev. . . . .	235
— atrovirens (Dicks.) . . . . .	304	— xylariiformis P.	
var. brachyclada Br. et Sch.	304	Henn. . . . .	62
var. filamentosa Boulay	304	Pylaiella . . . . .	102. 162. 229
— Penzigii Brizi . . . . .	421	Pylaisia . . . . .	187. 188. 189. 194
— rigescens (Wils) Lindb.	304	— intricata (Hedw.) . . . . .	303
— stenophylla Ren. et		— subdenticulata Sch . . . . .	303
Card . . . . .	306	Pyrenopsis australiensis	
Pseudomeliola andina Pat.	237	Müll. Arg. . . . .	120
Pseudoneura fucoides . . . . .	22	— robusta Müll. Arg. . . . .	241
— fuegiensis . . . . .	22	Pyrenula bicuspidata Müll.	
Pseudopeziza divergens		Arg . . . . .	136
(Desm.) Sacc. . . . .	60	— Cocos Müll. Arg. . . . .	136
Pseudospora . . . . .	412	Quaternaria . . . . .	99
Pseudovalsa . . . . .	245	Racomitrium 184. 186. 187.	
Pterigynandrium filiforme		. . . . .	190. 191
Hdw. . . . .	300	Radula complanata (L) Dum.	400
var. heteropterum Sch.	300	Radulum . . . . .	99
Pteris . . . . .	177	Ramularia . . . . .	178. 246. 424
Pteropsiella . . . . .	175	— ampelophaga Pers. . . . .	155
Pterula Bresadoleana P.		— Atropae Bres. . . . .	33
Henn. . . . .	165	— Cirsii All. . . . .	409
Ptychomitrium . . . . .	187	— Epilobii All. . . . .	409
— Gardneri Lesqu. . . . .	277	— lethalis Ell. et Ev. . . . .	235
Puccinia 36. 99. 154. 169. 170.		— Melampyri Ell. et	
178. 179. 239. 240. 416. 417		Dearn. . . . .	235
— Aschersoniana P. Henn.	164	Raphidonema nivale	
— Burchardiae Sacc. . . . .	57	Lagh. . . . .	77
— Burchardiae Ludw. . . . .	235	Raphidostegium . . . . .	192. 193
— californica Diet. et		— Roellii Ren. et Card. . . . .	349
Holw. . . . .	409	Ravenelia . . . . .	178
— columbiensis Ell. et Ev.	235	Receptaculites . . . . .	160
— Cymopteri Diet. et Holw.	409	Rhabdospora . . . . .	246

	Seite		Seite
Rhacomitrium aciculare		Scapania irrigua (Nees) Dum.	399
Brid.	267	— nemorosa (L.) Dum.	399
— canescens Brid.	267	Scenedesmus . . . 161. 162.	407
var. ericoides Br. et		— acutus . . . . .	83
Sch.	267	— obtusus . . . . .	83
— heterostichum Brid.	267	Schistocheilapauciserrata	
— lanuginosum Brid.	268	Kiaer et Pears.	422
— patens Hueb.	267	Schistostegia . . . . .	421
— speciosum K. Müll.	266	Schizonella . . . . .	245
Rhaphidium . 102. 103. 151.	162	Schizonema Dillwynii Ag.	153
Rhizoctonia . . . . .	410	Schizophyllum alneum (L.)	
— violacea . . . . .	155	Schröt.	221
Rhizophlyctis Tolypotri-		Schizothrix . . . . .	34
chis Zuk . . . . .	412	Schottmüllera . . . . .	162
Rhizopogon . . . . .	90	Schröteria arabica P. Henn.	165
Rhodobryum . . . . .	188. 243	Scleroderma Geaster Fr var.	
Rhodochorton Parkeri		socotranum P. Henn.	164. 165
Gibs. . . . .	230	— verrucosum (Bull.) Pers.	223
Rhodochytrium . . . . .	83	— vulgare Horn. . . . .	223
Rhodomela brachygonia		Scleroderris . . . . .	245
Crouan . . . . .	108	— majuscula Cke et Mass.	234
Rhodophyllis . . . . .	102	Scleropodium . . . . .	187
Rhopalomyces . . . . .	89	— caespitosum (Wils.) . . .	346
Rhopoglyphus Zeae Pat.	237	— illecebrum (Schw.) . . .	345
Rhynchostegium . . . . .	194	— obtusifolium (Hook.) . . .	345
— geophilum Aust. . . . .	350	Sclerotinia . . . . . 410. 413.	414
— rusciforme (Weis) . . . . .	350	Sclerotium erysiphoides	
— serrulatum (Hedw.) . . . . .	350	Karst. . . . .	120
Riccardius Gray . . . . .	421	Scolecotrichum . . . . .	410
Riccia fluitans L. . . . .	398	— Boudieri Jacz. . . . .	238
Ricciocarpus natans Cda . . . . .	398	Scolopendrium . . . . .	98. 244
Riella . . . . .	175	Scouleria . . . . . 188. 192—194	
Rinodina australiensis		— aquatica Hook. . . . .	264
Müll. Arg. . . . .	123	var. catilliformis K.	
Rosellinia . . . . .	91	Müll. . . . .	264
— canzacotoana Pat. . . . .	237	Scytonema . . . . .	106
— megaloezia Ell. et Ev.	234	Sebacina glauca Pat. . . . .	166
Rozites gongylophora		— hirneoloides Pat. . . . .	166
Möller . . . . .	88	Seirospora . . . . .	103
Russula . . . . . 91. 169.	424	Selaginella . . . . .	98
Rutstroemia . . . . .	340	Selenotila nivalis Lagh.	77
Saccharomyces . . . . . 94.	419	Septogloeum . . . . . 94.	246
— Aquifolii Grönl. . . . .	172	Septomyxa padina All. . . . .	409
— Ilicis Grönl. . . . .	172	Septonema Henningsii	
Saccobolus . . . . .	99	Bres. . . . .	165
Saprolegnia . . . . . 166. 167		Septoria 99. 154. 172. 178	
— Treleaseana Humphr.	167	246. 419. 424	
Sarcographa actinota Wils.	133	— acuriana P. Henn. . . . .	165
— subtriosa Müll. Arg . . . . .	133	— Agropyri Ell. et Ev. . . . .	235
Sarcoscypha tenuispora		— apatela All . . . . .	410
Cke. et Mass. . . . .	240	— aurea Ell. et Ev. . . . .	235
Sarcosoma javanicum		— carpigena Ell et Ev. . . . .	235
Rehm . . . . .	226	— Crotonis Bres. . . . .	165
Sargassum . . . . .	408	— Gaillardiae Ell. et Ev. . . . .	235
Scapania Dum. . . . .	421	— glabra Ell et Ev. . . . .	235
— Bolanderi Aust. . . . .	399		

	Seite		Seite
Septoria Lagerheimii Pat.	237	Sphagnum Garberi Lesq. et	
— Laserpitii Cav.	424	James var. squarru-	
— Lepachidis Ell. et Ev.	235	losum Warnst.	15
— Lunariae Ell. et Dearn	235	var. subsquarrosum	
— Magnusiana All.	410	Warnst.	15
— Mitellae Ell. et Ev.	235	— Girgensohnii Russ.	15.
— Negundinis Ell. et Ev.	235	364. 367. 337	
— Pseudo-Quina Pat.	237	var. teretiusculum	
— purpureocincta Ell.		Warnst.	15
et Ev.	235	— glaucum Kling.	369. 396
— versicolor Pat.	237	— labradorensis Warnst.	10
Simblum	416	— laricinum Spr.	391
Siphonocladus exiguus Möb.	160	— laxifolium	369
Sirobasidium	90	— Lindbergii Schpr.	11
Sirogonium	102. 105	— macrocephalum Warnst.	
Sirosiphon	106	7. 369	
Skepperia	169	— mendocinum Sulliv. et Lesq.	12
— andina Pat.	169	var. gracilescens	
— platensis (Speg.) Pat.	169	Warnst.	14
Solenia	424	— var. robustum Warnst.	13
Sordaria	412	— medium Limpr.	396
Spermothamnion capitatum		— molle Sulliv.	10
(Schousb.) Born	80	— obesum Wils.	370 388
— Schmitzianum Bart.	404	— orlandense Warnst.	16
Sphaerangium	188	— papillosum Lindb.	398
Sphaerella Dircae Ell. et Ev.	234	— plumulosum Röhl	376
— Lycei Ell. et Ev.	234	— pseudo-rufescens	
— oryzopsis Ell. et Ev.	234	Warnst.	6
— plantaginicola Pat.	237	— recurvum Pal.	369. 388
— Solani Ell. et Ev.	234	— Russowii Röhl	364. 367.
Sphaeria	92	370. 386	
Sphaeronema Negundinis		— Schimperii Röhl	369
Ell. et Ev.	235	— Schliephackeanum Röhl.	369
Sphaerophragmium Dal-		— serrulatum Warnst.	1
bergiae Diet.	30	— squarrosum Pers.	391
Sphaeropsis	99	— subsecundum Nees	367.
— Viburni Ell. et Dearn.	235	363. 391	
— vitigena Ell. et Ev.	235	— teres Angst.	389
Sphagnum <sup>1)</sup> 186. 189. 193. 194. 195		— turgidum	367. 368. 369. 370
— acutifolium Ehrh.	367. 369. 377	— Warnstorffii	369 370
— albicans Warnst.	3	— Wilsoni Röhl	371
— Ångstroemii Hartm.	16	Spirogyra	105. 106. 153 161
— Arbogasti Card.	8	Spirotaenia	232
— Bessoni Warnst.	4	Spirulina	100. 229
— Cardoti Warnst.	5	Sporidesmium Amygdalea-	
— contortum Schltz.	367. 368.	rum Pass	155
369. 394		Spyridia	102
— crassicladum Warnst.	370	Stagonospora sclerotioi-	
— cymbifolium Hedw.	398	des Ell. et Ev.	235
— Dusenii C. Jensen	14	— stricta Ell. et Ev.	235
— fimbriatum Wils.	387	Staurastrum	100
— floridanum Card.	12	— hystrix var. paucispi-	
— fuscum Kling.	375	nosum Schmidle	161
		— Nigrae Silvae Schmidle	161
		— orbiculare Ralfs.	109
		Stegia	424

<sup>1)</sup> Die Formen und Varietäten von Sphagnum sind nicht einzeln aufgeführt.

	Seite		Seite
Stemonitis . . . . .	178	Tetrasporidium javanicum Möb. . . . .	160
Stemphylium alboatrum Karst. . . . .	60	Thalloidima Spruceanum Müll. Arg . . . . .	123
Stenogramme . . . . .	98	Thamnium . . . . . 187 189. 192	
Stereum abietinum (Pers.) Fr. . . . .	120	— Bigelowii Sull. . . . .	350
— avellanum Fr. . . . .	120	— neckeroides (Hook.) . . . . .	350
— bellum (Kze.) Sacc. var. togoëense P. Henn. . . . .	165	Thamnotia vermicularis (Sw.) . . . . .	66
— lobatum Fr. . . . .	218	Thecaria quassiaeicola Fée . . . . .	133
Sticta Shirleyana Müll. Arg. . . . .	122	Thelebolus Tode . . . . .	413
Stictis helicotricha Ell. et Ev. . . . .	234	Thelephora caperata Berk. et Mont . . . . .	218
— Myrti Pat. . . . .	236	Thelia . . . . . 188. 194	
— schizoxyloides Ell. et Ev. . . . .	234	— asprella Sull . . . . .	300
Stigeoclonium . . . . .	406	var. Lescurii (Sull.) . . . . .	300
Stigmina Liriodendri Ell. et Ev. . . . .	235	Thelocarpon Tyl. . . . .	412
Stilbum . . . . .	99	Thelotrema cupulare Müll. Arg . . . . .	131
— Capsici Pat. . . . .	237	— inturgescens Müll. Arg. . . . .	131
— javanicum P. Henn. . . . .	227	Thelypteris . . . . .	34
Streblonema minutula Heydr. . . . .	81	Thessarhiza . . . . .	152
Strigula elegans Müll. Arg. var. perennis Müll. Arg. . . . .	134	Thessartonia . . . . .	152
Stropharia Caput-Medusae Fr. . . . .	59	Thorea . . . . . 85. 104	
— Stuhlmanni P. Henn. . . . .	165	Thraustotheca Humphr. . . . .	167
Struckia K. Müll. . . . .	422	Thuidium . . . . . 186. 189. 194	
Stypocaulon scoparium Ktz. f. compactum Heydr. . . . .	81	— Blandowii (Web. et M.) . . . . .	308
Symploca . . . . .	229	— delicatalum Lindb. . . . .	308
Taphrina . . . . . 99. 413. 414		— elodioides Ren. et Card. . . . .	308
— Cerasi (Fuck.) Sadeb . . . . .	156	— gracile B. et Sch. . . . .	308
— Gilgii P. Henn. et Lindau . . . . .	156	— intermedium Philib. . . . .	97
— Johansonii Sadeb. . . . .	415	— minutulum (Hedw.) . . . . .	308
— minor Sadeb . . . . .	156	— recognitum (Hedw.) . . . . .	308
Taphrinopsis Giesenh. . . . .	415	Thyridium americanum Ell. et Ev. . . . .	234
Teichospora aspera Ell. et Ev. . . . .	234	— Syringae Ell. et Ev. . . . .	234
— gregaria Ell. et Ev. . . . .	234	Thyrsopteris . . . . .	176
— nautica Ell. et Ev. . . . .	234	Tilletia . . . . .	168
— variabilis Ell. et Ev. . . . .	234	— Trabuti Jacz. . . . .	168
Teichosporella montana Ell. et Ev. . . . .	234	Tilopteris . . . . .	230
Terfezia . . . . .	158	Timmia . . . . .	96
Tetmemorus . . . . .	106	— austriaca Hedw. . . . .	296
Tetraphis . . . . .	186	— bavarica Hessel. . . . .	296
— pellucida Hedw. . . . .	288	Timmiella . . . . . 190 191	
Tetraplodon mnioides (Sw.) Br. eur. . . . .	288	— vancouveriensis Broth. . . . .	260
Tetraspora . . . . .	106	Tomasellia nigrescens Müll. Arg . . . . .	135
— fuscescens A. Br . . . . .	85	Tomentella obducens Karst. . . . .	61
— Girandyi Derb. et Sol. . . . .	85	— ochraceo-viridis Pat. . . . .	166
— Poncheti Har. . . . .	85	Torrubiella rubra Pat. et Lagh. . . . .	237
		Tortella caespitosa (Schwaegr.) Limpr. . . . .	263
		Tortula . . . . .	192
		— laevipila (Brid.) Schwaegr. . . . .	263
		— montana (Nees) Lindb. . . . .	263

	Seite		Seite
<i>Tortula mutica</i> Lindb. . . . .	263	<i>Ulota Bruchii</i> . . . . .	272
— <i>princeps</i> de Not. . . . .	263	— <i>crispa</i> Brid. . . . .	277
— <i>ruralis</i> (L.) Ehrh. . . . .	263	— <i>Drummondii</i> . . . . .	271
var. <i>ruraliformis</i> (Besch.)	263	— <i>glabra</i> . . . . .	276
— <i>subulata</i> (L.) Hedw. . . . .	264	— <i>Hutchinsiae</i> Sch. . . . .	273. 277
— <i>Velenovskyi</i> Schiffn. . . . .	97	— <i>Ludwigii</i> . . . . .	271
<i>Torula</i> . . . . .	178	— <i>macrospora</i> Baur et	
— <i>Novae Carlsbergiae</i>		Warnst. . . . .	259
Grönl. . . . .	172	— <i>megalospora</i> Vent. 269.	277
<i>Trametes</i> . . . . .	245	— <i>Rehmanni</i> Juratz . . . . .	259
— <i>hydroides</i> (Sw.) Fr. . . . .	221	<i>Ulothrix</i> . . . . .	100. 102. 105
— <i>Mülleri</i> Berk. . . . .	221	— <i>laeta</i> Thur. . . . .	79
<i>Tremella inconspicua</i> Pat. . . . .	166	<i>Ulva foetida</i> Vauch. . . . .	153
— <i>Pululahuana</i> Pat. . . . .	166	— <i>Schousboei</i> Born. . . . .	79
— <i>togoënsis</i> P. Henn. . . . .	165	<i>Uredinopsis</i> P. Magn. . . . .	167
<i>Tremotylium nitidulum</i>		<i>Uredo</i> . . . . .	66. 89. 99. 168. 178
Müll. Arg. . . . .	132	— <i>Arbuti</i> Diet. et Holw. . . . .	409
<i>Trentepohlia</i> . . . . .	104	— <i>Derris</i> P. Henn. . . . .	217
<i>Trichia</i> . . . . .	34	— <i>Fici</i> Cast. var. <i>abyssi-</i>	
— <i>Kalbreyeri</i> Masee . . . . .	59	nica P. Henn. . . . .	165
— <i>persimilis</i> Karst. var. <i>ver-</i>		— <i>Goodyerae</i> Tranzschel . . . . .	240
nalis Blytt . . . . .	404	— <i>Schweinfurthii</i> P.	
<i>Trichocarpus ambiguus</i>		Henn. . . . .	165
Karst. . . . .	120	— <i>Zygophylli</i> P. Henn. . . . .	165
<i>Trichodesmium</i> . . . . .	229	— <i>Zygophylli</i> Jacz. . . . .	168
<i>Trichodon cylindricus</i>		<i>Uromyces</i> 36. 99. 178. 179.	
(Hedw.) Sch. . . . .	203	239. 417. 424	
<i>Tricholoma</i> . . . . .	169	— <i>Astragali</i> (Opiz) Sacc. var.	
<i>Trichopeziza carinata</i> Cke.		<i>abyssinica</i> P. Henn. . . . .	165
et Mass. . . . .	240	— <i>aureus</i> Diet. et Holw. . . . .	30
<i>Trichophila Neniae</i> Lagh. . . . .	83	— <i>Barbeyanus</i> P. Henn. . . . .	164
— <i>Welckeri</i> Web. v. Boss . . . . .	83	— <i>Cluytiae</i> Kalchbr. et Cke.	
<i>Trichoseptoria Alpei</i>		var. <i>eritraeensis</i> P.	
Cavara . . . . .	94	Henn. . . . .	164
<i>Trichosphaeria subcalva</i>		— <i>Commelinae</i> Cke. var.	
Ell. et Ev. . . . .	234	<i>abyssinicus</i> P. Henn. . . . .	164
<i>Trichospora onusta</i> Karst. . . . .	60	— <i>Cyathulae</i> P. Henn. . . . .	164
<i>Triphragmium</i> . . . . .	239	— <i>Cyperi</i> P. Henn. . . . .	164
<i>Trochiscia nivalis</i> Lagh. . . . .	77	— <i>Gürkeanus</i> P. Henn. . . . .	164
— <i>paucispinosa</i> West . . . . .	161	— <i>juncinus</i> Thüm. var.	
<i>Trucchiaea</i> . . . . .	424	<i>aegyptiacus</i> P. Henn. . . . .	164
<i>Tubaria Embolus</i> (Fr.) Sacc.		— <i>Lasiocorydis</i> P. Henn. . . . .	164
var. <i>madagascari-</i>		— <i>Macounianus</i> Ell. et Ev. . . . .	235
ensis P. Henn. . . . .	165	— <i>Melothriae</i> P. Henn. . . . .	164
<i>Tuber</i> . . . . .	424	— <i>Pazschkeanus</i> P. Henn. . . . .	164
<i>Tubercularia</i> . . . . .	246	— <i>Phalaridis</i> Jacz. . . . .	168
— <i>radicicola</i> Delacr. . . . .	241	— <i>Sporoboli</i> Ell. et Ev. . . . .	235
— <i>Schweinfurthii</i> Bres. . . . .	165	— <i>Suaedae</i> Jacz. . . . .	168
<i>Tubercinia</i> . . . . .	99	— <i>Tepperianus</i> Sacc. . . . .	216
<i>Tylophorum triloculare</i>		<i>Uronema confervicolum</i>	
Müll. Arg. . . . .	122	Lagh. var. <i>javanicum</i>	
<i>Tylostoma</i> . . . . .	90	cum Möb . . . . .	160
— <i>Barbeyanum</i> P. Henn.	164 165	<i>Uropyxis</i> . . . . .	179
<i>Ulocodium</i> . . . . .	241	<i>Urospora</i> . . . . .	65. 102
<i>Ulota</i> . . . . .	192	<i>Urosporium</i> . . . . .	65
		<i>Ursinella</i> . . . . .	152

	Seite		Seite
Ursinella ansatum O. Ktze.	150	Wardia . . . . .	96
— Botrytis O. Ktze. . . . .	152	Webera . . . . . 183. 184. 186.	192
Ustilago . . . . . 88. 99.	413	Weisia . . . . .	184
— catenata Ludw. . . . .	235	— tyrrhena Fleischer . . . . .	175
— comburens Ludw. . . . .	235	— viridula (L.) Hedw. . . . .	196
— Fischeri Pass. . . . .	155	Wilsonaea . . . . .	163
— Holwayi Diet. . . . .	409	Winteria Zahlbruckneri	
— Kolleri Wille . . . . .	88	Bäuml. . . . .	233
— Schumanniana P. Henn. . . . .	165	Wrightiella . . . . .	163
— Spinificis Ludw. . . . .	235	Xanthidium . . . . . 100.	231
— Stuhlmanni P. Henn. . . . .	165	— antilopaeum var. leve	
— Tricholaenae P. Henn. . . . .	165	Schmidle . . . . .	161
Valonia . . . . .	102	Xylaria . . . . .	178
Valsa . . . . . 178. 237.	245	— carpophila (Pers.) Fr. . . . .	224
Valsaria . . . . .	424	— Lingua (Lev.) Sacc. . . . .	224
— staphylina Ell. et Ev. . . . .	234	— luzonensis P. Henn. . . . .	225
Vaucheria . . . . .	105	— novo-guineensis Rehm . . . . .	224
Vermicularia ochrochaeta		— obtusissima (Berk.) Sacc.	
Ell. et Ev. . . . .	235	var. togoënsis P.	
— Podophylli Ell. et Dearn. . . . .	235	Henn. . . . .	165
— Vanillae Delacr. . . . .	241	— polymorpha (Pers.) Grev. . . . .	224
Verrucaria megalospora		— Warburgii P. Henn. . . . .	224
Krempelh . . . . .	134	Zignoella . . . . .	424
Verticicladium . . . . .	178	— nysoaegena Ell. et Ev. . . . .	234
Volutella Bartholomaei		Zonaria parvula Gren. var.	
Ell. et Ev. . . . .	235	duplex Heydr. . . . .	81
Volvox . . . . .	102	Zygonium . . . . .	105
Wallrothiella parvula Ell.			
et Ev. . . . .	234		





Begründet 1852 durch Dr. Rabenhorst



als

»Notizblatt für kryptogamische Studien.«

# HEDWIGIA.

Organ

für

## Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Dr. K. Prantl in Breslau.

Band XXXII.

1893.

Heft 1.

**Inhalt:** Todes-Anzeige von Prof. Dr. K. Prantl. — C. Warnstorf, Beiträge zur Kenntniss exotischer Sphagna. — F. Stephani, Hepaticarum species novae. Pars I. — P. Dietel, Drei neue Uredineen aus Californien. — P. Dietel, Sphaerophragmium Dalbergiae n. sp. — Bresadola, Fungi aliquot saxonicus novi lecti a cl. W. Krieger. — Literatur. — Sammlungen.

Hierzu Tafel I bis IV.

Dresden.

Druck und Verlag von C. Heinrich.

Erscheint in zweimonatlichen Heften.

Abonnement für den Jahrgang mit 8 Mark

durch alle Buchhandlungen.



# HEDWIGIA.



Organ für Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt von Prof. Dr. K. Prantl.

1893.

Januar u. Februar.

Heft 1.

## Todes - Anzeige.

Unseren Abonnenten und Lesern haben wir die Trauernachricht mitzutheilen, dass am 24. Februar 1893, Nachmittags 1<sup>1</sup>/<sub>4</sub> Uhr, zu Breslau

**Dr. Karl Prantl,**

Professor der Botanik an der Universität und Director des botanischen Gartens,

nach kurzem Krankenlager verschieden ist.

Derselbe redigirte seit Ende des Jahres 1887 unsere Zeitschrift, deren Leitung er in hingebendster Weise besorgte. Nachrichten über sein Leben, sein wissenschaftliches Streben und Wirken wird das nächste Heft der „Hedwigia“ bringen.

C. Heinrich's Verlag in Dresden.

## Beiträge zur Kenntniss exotischer Sphagna.

Von C. Warnstorf.

(Taf. I—IV.)

### A. Neue Arten.

1. *Sphagnum serrulatum* Warnst. (Taf. I. F. 1 a—1 g).

Pflanze robust, dunkelgrün (ob immer?), im Wasser schwimmend, habituell einem sehr kräftigen *Sph. cuspidatum* var. *plumosum* noch am ähnlichsten.

Rinde des Stengels von dem weitzelligen Holzkörper fast gar nicht abgesetzt und deshalb scheinbar fehlend.



Stengelblätter gross, gleichschenkelig-dreieckig, 1,37—1,50 mm lang und am Grunde durchschnittlich 1,14 mm breit, an der schmal zulaufenden Spitze gestutzt oder abgerundet und gezähnt, im unteren und mittleren Theile aus beiderlei Zellen gewebt, die Hyalinzellen aber eng und schlauchförmig und ohne alle Fasern und Poren, Blattspitze meist nur mit Chlorophyllzellen; Zellen gegen die Seitenränder hin allmählich enger und in einen nicht abgesetzten, bis zum Blattgrunde gleichbreiten Saum übergehend.

Astbüschel meist 4ästig, aus 2 stärkeren, langen, zugespitzten, locker beblätterten und 2 wenig schwächeren, abstehenden Aestchen gebildet. Blätter der ersteren sehr gross, lang-schmal-lanzettlich, 5—5,14 mm lang und über dem Grunde 1—1,14 mm breit, in eine schmal-gestutzte, grob-gezähnte Spitze auslaufend, an den Seitenrändern bis unter die Mitte herab (besonders oben) fast dornig-gezähnt, nicht umgerollt, trocken schwach wellig-verbogen und etwas glänzend; Hyalinzellen fehlen, nur mit dünnwandigen, reich mit Chlorophyllkörnern erfüllten, im Querschnitt trapezischen oder fast quadratischen grünen Zellen, dieselben lang und schmal, gegen die Seitenränder sich nach und nach verengend und hier in einen nicht abgesetzten Saum übergehend; selbstverständlich ohne alle Fasern und Poren.

Vaterland: Tasmania, „Zeehan Railwaysay 4 $\frac{1}{2}$  miles from Strahan, West Coast“, am 9. Febr. 1891 leg. Weymouth. no. 622. (Hrb. Brotherus).

Eine ausgezeichnete Art aus der Cuspidatumgruppe, welche sich von allen mir bis jetzt bekannten Species schon dadurch unterscheidet, dass in den Astblättern nur Chlorophyllzellen vorkommen und darum jede Spur von Fasern und Poren fehlt. Bei ausschliesslich im Wasser lebenden Formen von *Sph. cuspidatum* kommt es ja häufig genug vor, dass die Hyalinzellen gegen die grünen Zellen zurücktreten; allein dass sie gänzlich fehlen können, wie bei *Sph. serrulatum*, dürfte eine neue biologische Erscheinung bei den *Sphagna* sein. Durch die Serratur der Astblätter erinnert diese Art an *Sph. trinitense* C. Müll., welche aber nach ihrem sonstigen anatomischen Baue in den Formenkreis des überaus vielgestaltigen *Sph. cuspidatum* gehört. Eigenthümlich ist auch, dass sowohl bei den Stengel- als auch Astblättern ein vom übrigen Zellgewebe abgesetzter Saum fehlt.

2. *Sphagnum albicans* Warnst. (Taf. I, F. 2a—2f).

Pflanze ziemlich kräftig, ganz bleich (ob immer?), einem etwas robusten *Sph. cuspidatum* var. *submersum* habituell noch am ähnlichsten.

Rinde des Stengels 2—3schichtig, von den z. Th. nur wenig engeren Zellen des bleichen Holzkörpers nicht überall am Stengelumfang gleich deutlich abgesetzt.

Stengelblätter gross bis sehr gross, gleichschenkelig-dreieckig, an der fast kappenförmigen, zart gezähnelten Spitze leicht einreissend, rings bis zum Grunde gleich breit und schmal gesäumt, etwa 1,60 mm lang und am Grunde 1,28 mm breit; an anscheinend noch nicht vollkommen entwickelten Exemplaren erscheinen die Stengelblätter aus verschmälerter Basis breitlanzettlich, sind bis 2,28 mm lang und etwa 1 mm breit und zeigen z. Th. umgerollte Seitenränder; Hyalinzellen häufig (besonders in der unteren Blatthälfte) durch je 1 Querwand getheilt, bis zum Blattgrunde sehr reichfaserig; Porenbildung in den grösseren Stengelblättern ähnlich wie in den Astblättern; die kleineren sehr armporig, nur mit vereinzelt Löchern in den Zellwinkeln.

Astbüschel meist 4ästig, 2 stärkere, dicht und rund beblätterte, lang zugespitzte Aestchen abstehend und bogig abwärts gerichtet, die übrigen, etwas schwächeren, dem Stengel angedrückt. Astblätter gross, durchschnittlich 2,28 mm lang und 0,85—0,86 mm breit, lanzettlich, rings schmal gesäumt, an der schmal gestutzten Spitze gezähnt und hier an den Rändern umgerollt; trocken nicht oder sehr wenig wellig und ohne Glanz. Hyalinzellen sehr reichfaserig, auf der Blattinnenfläche in der oberen Hälfte mit sehr kleinen, starkberingten, nach dem Grunde zu etwas grösseren Poren in fast allen Zellecken, aussen fast nur mit schwachringigen Pseudoporen besonders da, wo 3 Zellecken zusammenstossen.

Chlorophyllzellen im Querschnitt breit-trapezisch, mit der längeren parallelen Seite am Aussenrande gelegen, mit rings gleichdünnen Wänden, von den beiderseits meist stark convexen Hyalinzellen auf keiner Blattseite eingeschlossen.

Vaterland: Ostafrika: Bukoba, am 18. Nov. 1890 leg. Stuhlmann. no. 1062 (Hrb. Brotherus).

Unterscheidet sich von *Sph. cuspidatum* durch viel grössere, rings gleichbreit gesäumte Stengelblätter, schmal gesäumte Astblätter und durch die auf der Innenfläche der

letzteren im apicalen Theile auftretenden sehr kleinen, starkberingten Poren; *Sph. pseudo-cuspidatum* von Madagascar besitzt 1—2schichtige, vom Holzkörper deutlich abgesetzte Stengelrinde, kleinere Stengel- und Astblätter und im Querschnitt meist 3eckige, innen gewöhnlich gut von den Hyalinzellen eingeschlossene Chlorophyllzellen. Mit *S. recurvum* hat es die undeutlich vom Holzkörper abgesetzte Stengelrinde und die schmal gesäumten Astblätter gemein, entfernt sich aber von diesem durch die grossen, reichfaserigen, rings gleichbreit gesäumten Stengelblätter, sowie durch die auf der Innenseite der Astblätter im oberen Theile auftretenden sehr kleinen, starkberingten Poren.

3. *Sphagnum Bessoni* Warnst. (Taf. I. F. 3a—3f).

Pflanze einem bleichen *Sph. recurvum* im Habitus ganz ähnlich.

Rinde des Stengels meist 2schichtig, z. Th. deutlich vom gelblichen Holzkörper abgesetzt.

Stengelblätter gleichschenkelig-dreieckig, viel grösser als bei *Sph. recurvum*, 1,28—1,30 mm lang und durchschnittlich am Grunde 0,90 mm breit, an der kappenförmig zusammengezogenen Spitze schmal hyalin-gesäumt und gewöhnlich schwach zahnig-gefranst, beim Ausbreiten meist einreissend; Saum verhältnissmässig schmal und nach der Blattbasis nicht oder sehr wenig verbreitert. Hyalinzellen häufig durch eine schräg verlaufende Wand getheilt und in der oberen Blatthälfte, bisweilen auch bis zum Grunde mit zahlreichen Fasern; auf der Innenfläche des Blattes mit grossen runden Löchern in der Wandmitte, aussen mit vereinzelt Eckporen besonders gegen die Spitze hin.

Astbüschel 4—5ästig; 2—3 stärkere Aestchen abstehend, die übrigen hängend. Astblätter etwa 1,80—1,83 mm lang und bis 0,65 mm breit, lanzettlich, an der schmal gestutzten Spitze gezähnt und hier an den Rändern umgerollt, Saum rings sehr schmal; trocken schwach wellig verbogen, glanzlos. Hyalinzellen reichfaserig, auf der Blattinnenseite mit zahlreichen runden, unberingten Löchern, aussen fast nur mit Spitzenlöchern, die Porenbildung deshalb ganz ähnlich wie bei *Sph. recurvum*.

Chlorophyllzellen im Querschnitt dreieckig, auf der Blattaussenseite zwischen die Hyalinzellen geschoben und hier freiliegend, innen von den stark vorgewölbten Hyalinzellen gut eingeschlossen.

Vaterland: Madagascar, zwischen Vinanintelo und Ikongo leg. Dr. Besson (Hrb. Cardot).

Ist von *Sph. recurvum* durch die grösseren, reichfaserigen, rings fast gleichbreit gesäumten Stengelblätter sicher specifisch verschieden.

4. *Sphagnum Cardoti* Warnst. (Taf. I. F. 4a, 4b u. Taf. II. 4c—4g).

Habituell einem schwächlichen *Sph. cuspidatum* ganz ähnlich.

Rinde des Stengels meist 2schichtig und deutlich vom Holzkörper abgesetzt, ihre Zellen dickwandig und weiter als die sehr verdickten Holzzellen.

Stengelblätter gross, 1,43—1,57 mm lang und am Grunde 0,70—0,72 mm breit, gleichschenkelig-dreieckig bis fast kurz-lanzettlich, rings meist mit schmalen, seltener etwas breiterem bis zur Blattbasis gleichbreitem Saume, an der Spitze kappenförmig zusammengezogen und hier an den Seitenrändern mehr oder weniger umgerollt. Hyalinzellen häufig durch eine schräg verlaufende Wand getheilt, gewöhnlich bis zum Blattgrunde reichfaserig, auf der Innenfläche in der oberen Blatthälfte mit ziemlich grossen runden Löchern in den Zellecken, aussen fast porenlos und nur hier und da in der apicalen Blatthälfte mit kleinen Spitzenlöchern.

Astbüschel meist 4ästig; 2 stärkere Aestchen abstehend, die übrigen schwächeren hängend. Astblätter durchschnittlich 2,08 mm lang und über dem Grunde 0,77 mm breit, lanzettlich, an der schmal gestutzten Spitze gezähnt und hier an den Rändern umgerollt; Seitenränder rings schmal gesäumt, trocken nicht wellig verbogen, glanzlos. Hyalinzellen mit zahlreichen Faserbändern ausgesteift, auf der Innenfläche des Blattes mit vielen mittelgrossen, z. Th. beringten Poren besonders da, wo mehrere Zellecken zusammenstossen, ausserdem häufig noch mit viel kleineren, starkberingten Löchern; auf der Aussenfläche besonders in der oberen Blattpartie mit Spitzenlöchern und im übrigen Blatttheile mit Poren vorzüglich an zusammenstossenden Zellecken, vereinzelt auch in den Seitenecken.

Chlorophyllzellen im Querschnitt gleichschenkelig-dreieckig, auf der Aussenseite zwischen die Hyalinzellen geschoben und hier freiliegend, innen von den stark vorgewölbten Hyalinzellen gut eingeschlossen.

Vaterland: „Madagascar, circa Fianarantsoa, Betsileo“  
leg. Dr. Besson (Hrb. Cardot).

Mit *Sph. pseudo-cuspidatum* Warnst. zu vergleichen;  
von diesem besonders durch die Porenbildung in den Ast-  
blättern verschieden.

5. *Sphagnum pseudo-rufescens* Warnst.

(Taf. II. F. 5a—5l).

Pflanze von einem sehr dichtästigen, in den Köpfen roth-  
bräunlichen *Sph. rufescens* habituell nicht zu unterscheiden.

Rinde des schwachen Stengels ein-, an ver-  
schiedenen Stellen des Umfanges auch zweischichtig; Zellen  
weit, im Querschnitt fast quadratisch und sehr dünn-  
wandig; Holzkörper gelblich oder röthlich.

Stengelblätter sehr gross, zungenförmig, durch-  
schnittlich 2,20 mm lang und an der Basis etwa 1 mm breit,  
an der abgerundet-gestutzten Spitze klein gezähnt, an den  
oberen Seitenrändern mehr oder weniger (oft nur an einer  
Seite) umgerollt, mit schmalem, rings gleichbreitem  
Saume. Hyalinzellen innen fast porenlos, aussen dagegen  
mit zahlreichen, kleinen, in Reihen an den Commissuren  
stehenden beringten Löchern; sehr reichfaserig, Faser-  
bildung über dem Blattgrunde meist unterbrochen,  
Basiszellen aber wieder fibrös.

Astbüschel sehr dicht gedrängt, 4—5ästig, 2 oder 3  
stärkere Aeste abstehend, die übrigen viel schwächeren  
hängend. Astblätter gross, eiförmig bis ei-lanzett-  
lich, 1,83—3,14 mm lang und über dem Grunde 1—1,32 mm  
breit, an der gestutzten Spitze grob gezähnt, an den durch  
3—4 Reihen enger Zellen gesäumten Seitenrändern weit  
herab umgerollt, trocken dicht dachziegelig gelagert, seltener  
schwach einseitwendig, glanzlos. Hyalinzellen eng und  
lang, mit zahlreichen Faserbändern, auf der Blattinnen-  
fläche fast ohne alle Poren, auf der Aussenfläche  
dagegen überaus reich mit kleinen, runden, be-  
ringten Löchern in Reihen an den Commissuren,  
welche nach dem Blattgrunde zu beträchtlich grösser werden;  
überhaupt die Porenbildung ganz ähnlich wie bei *Sph.*  
*subsecundum*.

Chlorophyllzellen im Querschnitt tonnenförmig, cen-  
trirt, mit den beiderseits verdickten Aussenwänden freiliegend;  
Hyalinzellen auf beiden Blattseiten fast gleich convex.

Vaterland: Tasmania, Mt. Wellington, im Febr. 1888  
leg. Weymouth, no. 972—977 (Hrb. Brotherus).

Durch die Porenbildung in den Astblättern schliesst sich diese Art eng an *Sph. subsecundum* an, während die grossen, fast bis zum Grunde reich fibrösen, rings schmal gesäumten Stengelblätter an *Sph. rufescens* und *Sph. obesum* erinnern.

6. *Sphagnum macrocephalum* Warnst. (Taf. II.  
F. 6a—6g).

Pflanze überaus robust, bläulich-grün oder in den Köpfen schwach gebräunt, die oberen kurzen Aeste zu einem dicken, kugeligen Kopfe vereinigt; habituell einem kräftigen *Sph. cymbifolium* Var. *glaucescens* noch am ähnlichsten.

Rinde des dicken Stengels 3—4schichtig, Zellen weit, faserlos, aber die der peripherischen Lage oben mit einer grossen Oeffnung; Holzkörper dunkelroth, mit sehr engen, dickwandigen Zellen.

Stengelblätter gross, durchschnittlich 1,28 mm lang und an der Basis 1,14 mm breit, zungenförmig; Hyalinzellen gegen die Seitenränder und nach der Spitze zu durch schräg verlaufende Querwände getheilt und in einen (besonders an der Spitze) breiten, hyalinen Saum übergehend, welcher aber an der letzteren meist z. Th. resorbirt erscheint; ganz faserlos, aber mit grossen, runden Poren in fast allen Zellecken.

Astbüschel gewöhnlich 5ästig; 2 starke Aeste abstehend, die übrigen viel schwächer und kürzer und dem Stengelangedrückt; Rinde beiderlei Aeste einschichtig, nur hin und wieder eine Zelle durch eine Längswand getheilt. Blätter der stärkeren Aeste gross, bis 2,14 mm lang und unterhalb der Mitte ungefähr 1 mm breit, aus verschmälertem Grunde nach der Mitte verbreitert und dann allmählich in eine breit-gestutzte und gezähnte, kappenförmige Spitze auslaufend, dicht dachziegelig gelagert oder die obere Hälfte aufrecht- bis fast sparrig-abstehend, trocken matt glänzend, Seitenränder durch 3—4 Reihen enger Zellen gesäumt und kaum gezähnt. Hyalinzellen mit zahlreichen Faserbändern und Membranfältchen; in der oberen Blatthälfte innen mit mittelgrossen Poren besonders da, wo mehrere Zellecken zusammenstossen, in der Nähe der Ränder einzeln und klein, im unteren Blatttheile porenlos; aussen in der apicalen Hälfte sehr zahlreich in Reihen an den Commissuren, schwach beringt, rundlich bis halbrundlich, mittelgross bis klein, im unteren Theile nur mit kleinen Eckporen. Blätter der hängenden Aestchen sehr dicht

gelagert, lanzettlich, gegen die Spitze mit hyalinem Saume, Zellnetz viel laxer, Hyalinzellen beiderseits mit zahlreichen, viel grösseren, zartberingten Poren.

Chlorophyllzellen im Querschnitt elliptisch, centrirt, mit ziemlich grossem, ovalem Lumen auf der Blattinnenfläche von den eine Strecke mit einander verwachsenen, beiderseits wenig vorgewölbten Hyalinzellen gut eingeschlossen, aussen meist mit schmaler, stark verdickter Aussenwand freiliegend; die der Blätter hängender Zweige dreieckig-oval, mehr dem Aussenrande genähert und hier freiliegend, innen von den stark vorgewölbten Hyalinzellen gut eingeschlossen.

Vaterland: Tasmania, „Lake Bellinger Track, Zeehan railway, West-Coast“, am 7. Febr. 1891 leg. Weymouth, no. 623 und 624 (Hrb. Brotherus).

Ist nur mit *Sph. guatemalense* Warnst. und *Sph. antarcticum* Mitt. zu vergleichen, welche beide ähnliche, ziemlich grosse, zungenförmige Stengelblätter besitzen.

Von der ersteren verschieden durch 1schichtige Ast- rinde, durch die auf der Blattinnenseite in der Nähe der Seitenränder nur vereinzelt vorkommenden kleinen Poren und endlich durch die auf der Aussenfläche im oberen Theile zahlreich in Reihen an den Commissuren auftretenden Löcher. *Sph. antarcticum* unterscheidet sich sofort durch die meist bis gegen den Grund fibrösen, reichporigen Stengelblätter, durch überaus schmal gesäumte, deutlicher gezähnte Astblätter und durch die Porenbildung auf der Innenfläche der letzteren; hier liegen in der Nähe der Seitenränder ebenso wie bei *Sph. guatemalense* zahlreiche Löcher, während sie bei *Sph. macrocephalum* dort nur vereinzelt und sparsam auftreten und viel kleiner sind. — Gehört zur Rigidumgruppe.

7. *Sphagnum Arbogasti* Card. in litt. (1892).  
(Taf. III. F. 7a—7e.)

Habituell einem grossblättrigen *Sph. cymbifolium* sehr ähnlich.

Rinde des Stengels 2—3 schichtig, Zellen weit und dünnwandig, mit zarten Spiralfasern; Aussenzellen oben meist nur mit einer grossen Oeffnung, seltener noch mit einer Pore im mittleren Theile der Zellwand.

Holzkörper röthlich-braun.

Stengelblätter zungenförmig, etwa 1,90 mm lang und 1,14 mm breit, nur an den oberen Rändern durch septirte Zellen schmal hyalin-gesäumt, an der Spitze kappenförmig

und an den Seitenrändern mehr oder weniger umgerollt. Hyalinzellen bis oder fast bis zum Blattgrunde reichfaserig und aussen mit ausserordentlich zahlreichen, gegen die Spitze und Basis in grosse Membranlücken übergehenden Löchern.

Aeste meist zu 4 in Büscheln, davon gewöhnlich nur 1 stärkeres Aestchen abstehend und die übrigen 3 viel schwächeren dem Stengel angedrückt. Rinde der ersteren wenig- und schwach-, die der letzteren reichfaserig. Astblätter gross, durchschnittlich 2,40—2,50 mm lang und 1,85—2 mm breit, breit-oval, an der breit-abgerundeten Spitze kappenförmig und die z. Th. umgerollten, kaum gesäumten Seitenränder weitläufig gezähnelte, trocken locker dachziegelig gelagert. Hyalinzellen weit, rhomboidisch, reichfaserig, Fasern vielfach gegabelt, auf der Blattinnenfläche und unmittelbar in der Nähe der Seitenränder mit grossen, runden, wahren Poren, welche sich meist mit Löchern auf der Aussenseite decken, im Uebrigen in der apicalen Blatthälfte mit kleineren, schwachberingten, mehr oder weniger in kurzen Reihen an den Commissuren stehenden Pseudoporen; auf der Aussenfläche in der Spitze mit ziemlich grossen Membranlücken, im übrigen Theile des Blattes, vorzüglich da, wo 3 Zellecken zusammenstossen, mit zu 3 gestellten wahren oder Pseudoporen, gegen die Basis mit einzelnen sehr grossen, runden Löchern.

Chlorophyllzellen im Querschnitt schmal spindelförmig, ganz ähnlich wie bei *Sph. Balfourianum*, mit der sehr verdickten schmalen Aussenwand auf der Blattinnenfläche freiliegend; aussen von den stark vorgewölbten hyalinen Zellen eingeschlossen; Lumen centrirt; Innenwände, soweit sie mit den Hyalinzellen verwachsen, ohne Verdickungserscheinungen und deshalb glatt.

Vaterland: Madagascar, „circa Fianarantsoa, Betuleo“ leg. Dr. Besson; Insel St. Marie in der Nähe von Madagascar, Anckafiafé leg. Arbogast (Hrb. Cardot).

Gehört zur *Cymbifolium*gruppe in die nächste Verwandtschaft von *Sph. Balfourianum* Warnst.; letztere Art weicht besonders durch den schwarz-purpurnen Holzcyliner ab; Astblattquerschnitt, sowie die Porenbildung in den Astblättern stimmen bei beiden in Rede stehenden Arten vollkommen überein und es wäre deshalb möglich, dass *Sph. Arbogasti* nur zu dem Formenkreise des *Sph. Balfourianum* zu rechnen sei. Allein bei dem dürftigen mir vorliegenden Material lässt sich diese Frage mit Sicherheit nicht entscheiden.



## B. Bemerkungen zu bereits bekannten Arten.

1. *Sphagnum labradorensis* Warnst. Hedw. 1892, Heft 4, p. 174—175. (Taf. III. F. 8a—8r; F. 9a—9h.) — Die erste Probe dieser Art erhielt ich unter no. 119a durch Prof. Macoun in Ottawa (Canada). Aus der unvollkommenen Etikettirung des betreffenden Convoluts musste ich annehmen, dass das Material von Waghorne in Labrador gesammelt worden sei. Nachträglich ersehe ich aber aus „Catalogue of Canadian Plants, Part VI. Musci“, von Macoun und Kindberg p. 253, dass ich mich geirrt und die Pflanze aus Newfoundland stammt. Es müsste demnach wohl der Name geändert werden. Allein da das Moos sicher auch in Labrador vorkommt, so mag der Name bestehen bleiben, wenn auch das, was er ursprünglich andeuten sollte, der Wirklichkeit nicht entspricht.

Da ich von Dr. Evans in New-Haven schöne und auch Fruchtexemplare, welche derselbe in New-Jersey bei Atsion im August v. J. sammelte, und neuerdings auch von Waghorne mehr Material aus Newfoundland erhalten habe, so war ich in der Lage, diese Art genau zu studiren. Hierbei hat sich herausgestellt, dass sie zu *Sph. molle* Sulliv. in innigster Beziehung steht.

Die Stengelblätter haben auf den ersten Blick mit denjenigen des *Sph. molle* gar keine Aehnlichkeit; sind sie an den oberen Seitenrändern umgerollt, so erscheinen sie spitzdreieckig; ist das nicht der Fall, so sind sie mehr oder weniger oval bis zungenförmig; dabei sind sie verhältnissmässig klein, noch kleiner als die länglich-eiförmigen Astblätter. Die Hyalinzellen sind in der Regel faserlos, nur selten findet man gegen die Spitze des Blattes zarte Andeutungen von Fasern; dazu kommt, dass sich der schmale Randsaum meist gegen den Blattgrund deutlich verbreitert. Die Astblätter weichen von gewöhnlichem *Sph. molle* nur durch geringere Grösse und durch ihre Form ab, stimmen aber sonst im anatomischen Baue ganz mit dieser Art überein. Ebenso übereinstimmend ist der gelbliche Holzkörper und die Bildung der Rinde des Stengels. Die Fruchtblätter sind gross, ei-lanzettlich, mit weit vorgezogener, schmal gestutzter und ausgerandeter Spitze; in der unteren Hälfte nur mit Chlorophyllzellen, in der oberen mit beiderlei Zellen, letztere gegen die Seitenränder hin allmählich enger und hier einen nicht deutlich abgesetzten schmalen, gegen die Spitze breiteren Saum bildend; Chlorophyllzellen vollkommen poren- und faserlos. — Wie aus

dem Mitgetheilten ersichtlich, zeigen also auch die Fruchtastblätter mit *Sph. molle* überraschende Aehnlichkeit. Als Unterschied zwischen *Sph. labradorensis* und *Sph. molle* bleiben demnach thatsächlich nur die kleineren und anders geformten Stengelblätter des ersteren übrig. Nun aber habe ich Proben von unzweifelhaftem *Sph. molle* untersucht, welche Dr. Evans in New-Jersey ebenfalls bei Athsion sammelte, wo ich an einem normal entwickelten Stengel neben Blättern, welche den Astblättern nach Bau und Form mehr oder weniger ähnlich waren, auch solche fand, welche sich in Grösse und Gestalt sehr denen von *Sph. labradorensis* näherten. Ich bin deshalb geneigt, das Letztere nur als eine Subspecies von *Sph. molle* Sulliv. zu betrachten.

2. *Sphagnum Lindbergii* Schpr. var. *microphyllum* f. *brachy-dasyclada* Warnst. (Taf. III. F. 10a, 10b u. Taf. IV. F. 10c—10f.)

Pflanze nach Aussehen und Färbung einem dicht- und kurzästigen *Sph. fuscum* sehr ähnlich. Stengelblätter klein, fast quadratisch-zungenförmig, durchschnittlich 0,72 mm lang und breit, nach oben nicht oder sehr wenig verbreitert, Hyalinzellen an der breit-abgerundeten Spitze bis etwa zur Mitte des Blattes beiderseits resorbirt und dadurch das Blatt am oberen Theile zerrissen-gefranst. Astbüschel sehr gedrängt; stärkere Aestchen dünn und kurz, in verschiedener Richtung vom Stengel abstehend; ihre Blätter sehr klein, lanzettlich, etwa 0,86 mm lang und 0,43 mm breit, dicht dachziegelig gelagert und 5reihig; auf der Innenfläche in der oberen Hälfte mit zahlreichen runden, unberingten Löchern, ähnlich wie bei *Sph. recurvum*; aussen in der apicalen Hälfte mit oberen Eckporen, ausserdem aber mit kleineren, beringten Löchern in Reihen an den Commissuren.

Vaterland: Nord-Amerika, St. George Island am 10. August 1891 leg. Dr. C. Hart Merriam (United States National Herb. New-York; Herb. Brothrus).

Eine ausgezeichnete Form, welche man dem Habitus nach eher für eine schön gebräunte Form von *Sph. fuscum* als von *Sph. Lindbergii* halten könnte. Allein schon die Stengelblätter ergeben die Zugehörigkeit zu letzterer Art. Auffallend sind die auf der Aussenseite der Astblätter in der oberen Partie sehr zahlreich in Reihen an den Commissuren auftretenden kleinen, beringten Poren, wie ich sie bisher an den stärkeren Formen dieser Art noch nicht sah.

3. *Sph. floridanum* Cardot. (Taf. IV. F. 12b u. 12c.)

Diese Art wurde im Mai v. J. von J. C. Sands bei Palatka (Florida) sehr zahlreich mit alten Früchten gesammelt, und da Herr Prof. Dr. Eaton in New-Haven (Connecticut) die Güte hatte, mir davon eine grosse Anzahl Exemplare zu übersenden, so konnte ich die von dieser Art bisher unbekanntes Fruchtabblätter untersuchen. Dieselben stimmen im Allgemeinen mit den Blättern steriler Zweige überein. Sie sind ausserordentlich gross, breit-lanzettlich, an der Spitze ausgerandet und klein-gekerbt und messen in der Länge durchschnittlich 4,9—5,4 mm und in der Breite etwa 1,62 mm; der aus 4—5 Reihen engerer Zellen gebildete Saum ist rings gleichbreit und besonders in der unteren Blatthälfte undeutlich vom übrigen Zellgewebe abgesetzt; letzteres besteht überall aus beiderlei Zellen; die hyalinen sind lang und schmal, vollkommen faserlos und zeigen gegen die Spitze auf der Blattinnenfläche vereinzelt grössere Eckporen; letztere treten auf der Aussenseite sehr unregelmässig fast auf der ganzen Blattfläche auf; die kleinen, für die Astblätter steriler Aeste so charakteristischen Löcher in der Mitte der Zellwände fehlen beinahe gänzlich, nur hin und wieder treten einzelne oder mehrere derselben hier auf. — Leider waren sämtliche Kapseln leer und so kann ich über die Sporen nichts sagen. Vergeblich war auch mein Bemühen, unter dem erhaltenen Material die ♂ Pflanze aufzufinden, deren ♂ Tragblätter gleichfalls noch unbekannt sind.

4. *Sphagnum mendocinum* Sull. et Lesq. in Sull. Icon. Musc. Suppl. 1874. p. 12. tab. 3. — Synonym: *Sph. auriculatum* Lesq. in Mem. Californ. Acad. Sc. I. part. I. p. 4 (1867). — Sammlungen: Sull. et Lesq. Musc. Amer. Exsicc. no. 23; Macoun, Canadian Musci no. 9. (Taf. IV. F. 11a—11g.)

Pflanze ganz oder nur in den Köpfen gebräunt, habituell einem *Sph. recurvum* oder *Sph. riparium* gleichend.

Rinde des kräftigen Stengels meist 2—3schichtig, seltener stellenweis am Umfang nur 1schichtig; Zellen mittelweit und vom gelblichen bis bräunlichen Holzkörper deutlich abgesetzt.

Stengelblätter ziemlich gross, dreieckig-zungenförmig bis zungenförmig, 1,26 mm lang und an der Basis etwa 1,06 mm breit, an der abgerundeten Spitze meist klein gezähnt, seltener etwas ausgefranst, Saum breit, entweder bis zum Blattgrunde gleichbreit oder hier etwas verbreitert. Hyalinzellen in der oberen Blatthälfte fibrös

und auf der Innenfläche mit zahlreichen mittelgrossen, runden, in Reihen dicht neben einander an den Commissuren liegenden ringlosen Löchern; letztere in der basalen Hälfte vereinzelt in der Mitte der Zellwand, ganz am Grunde nur in den oberen Zellecken; aussen gegen die Spitze mit sehr kleinen, meist mehr oder weniger beringten Poren in Reihen an den Commissuren.

Astbüschel 3—4 ästig; an kräftigen Wasserformen alle Aeste fast von gleicher Stärke und abstehend, an schwächeren Sumpfformen 2 stärkere Aestchen abstehend und die übrigen etwas schwächeren dem Stengel angedrückt.

Astblätter gross bis sehr gross, 3,30—4,80 mm lang und 1—1,14 mm breit, breit-lanzettlich, an der schmal gestutzten Spitze gezähnt, an den Seitenrändern durch 4 bis 5 Reihen enger Zellen gesäumt, nicht gezähnt, weit herab umgerollt, dicht oder locker gelagert, allseitig abstehend, oder z. Th. fast einseitwendig, in den Schopfstäben mitunter sparrig; trocken nicht oder wenig undulirt.

Hyalinzellen eng und lang, mit zahlreichen Faserbändern, nicht durch Querwände getheilt, auf der Blattinnenseite in der oberen Hälfte mit kleinen ringlosen Löchern dicht an den Commissuren, welche sich z. Th. mit Aussenporen decken; aussen auf der ganzen Blattfläche mit zahlreichen oben sehr kleinen, nach unten etwas grösseren, meist ringlosen Poren in Reihen dicht an den Commissuren zu beiden Seiten der Chlorophyllzellen, nie in der Wandmitte wie meist bei *Sph. Dusenii*.

Chlorophyllzellen im Querschnitt dreieckig bis trapezisch, auf der Blattaussenseite zwischen die Hyalinzellen geschoben und hier freiliegend, innen meist gut eingeschlossen.

Vaterland: Californien: Sierra Nevada, 11000' „near King's River“ leg. W. H. Brewer (Herb. Renauld); Sümpfe „near Mendocino City“ leg. 1864—1870 H. N. Bolander (Hrb. Dep. of Agricult. Washington); Nordwest-Amerika leg. Douglas (Hrb. Mitten); Canada, „peat bogs and cedar swamps, Ontario“ leg. Prof. Macoun (Can. Musc. no. 9 sub *S. intermedium* Hoffm.).

Var. *robustum* Warnst. — Pflanze sehr kräftig, von der Stärke eines *Sph. riparium*. Abstehende Aeste lang und nach der Spitze verdünnt, wenig stärker als die schwächeren, nicht dem Stengel angedrückten Aestchen. Blätter der ersteren sehr gross, bis 5 mm lang und 1,20 mm breit,

trocken nicht oder wenig (meist nur in den Schopfstäben deutlich) wellig verbogen. — Californien leg. Bolander.

Var. *gracilescens* Warnst. — Pflanze etwa so stark wie *Sph. recurvum* var. *amblyphyllum* oder var. *mucronatum*. Abstehende Aeste kürzer, bedeutend stärker als die dem Stengel angedrückten schwächeren. Blätter der ersteren viel kleiner, etwa 3 mm lang und bis 1 mm breit, trocken deutlich undulirt und die der Schopfstäbe in der Regel sparrig zurückgekrümmt. — Californien leg. Bolander; Canada leg. Macoun.

In „Beiträge zur Kenntniss exotischer Sphagna“ (Hedwigia 1890) habe ich bereits darauf hingewiesen, dass diese schöne, charakterische Art keineswegs, wie ich in „Die Cuspidatumgruppe der europ. Sphagna“ (Verh. d. bot. Ver. d. Prov. Brandenb. 1889) behauptet, mit *Sph. Dusenii* C. Jens. identisch, sondern von dieser Art besonders durch die Porenbildung in den Stengel- und Astblättern ganz verschieden sei. In Hedwigia Jahrg. 1890, p. 237—238 wolle man hierüber das Weitere nachlesen. Der Verbreitungsbezirk dieser Art scheint, wenn überhaupt die wenigen bis jetzt bekannt gewordenen Standortsangaben einen Schluss zulassen, zwischen dem 40. und 50.<sup>o</sup> nördl. Breite in den Nordstaaten der Union von Californien bis Canada zu liegen.

5. *Sphagnum Dusenii* C. Jensen in litt. (1888) var. *parvifolium* Warnst. f. *tenuis*, sf. *subfalcata* W. in Warnstorf, Europ. Torfm. Ser. III. no. 281.

Pflanzen zart, in gedrängten Rasen, z. Th. im Wasser. — Stengelblätter klein, etwa 0,54—0,60 mm lang und am Grunde ebenso breit, dreieckig-zungenförmig, faserlos oder gegen die meist abgerundete und schwach ausgefaserte Spitze etwas fibrös. Astblätter ebenfalls klein, durchschnittlich 1,14—1,37 mm lang und 0,54 mm breit, meist fast sichelförmig-einseitswendig, schmal gesäumt; Aussenporen zahlreich, gegen die Spitze oft in grosse Membranlücken übergehend.

Nord-Amerika: New-Hampshire, Mt. Lafayette 4200 engl. F. hoch im Sept. 1890 leg. Edw. Faxon.

Macoun, Canadian Musci no. 8 (*Sph. cuspidatum* Ehrh. var. *biforme* Braithw. „Peat bogs, Articosti“) ist *Sph. Dusenii* C. Jensen und nicht, wie in Catalogue of Canadian Plants, Part. VI. p. 6 steht, *Sph. mendocinum*. Zu *Sph. Dusenii* gehört auch eine Probe aus dem Herb. of Columbia College in New-York, welche ich durch Prof. Britton unter no. 53 als *Sph. cuspidatum* var. *Peckii* Austin „Sand Lake, New-York, Nov. 1869 leg. Austin“ erhielt. *Sph. Dusenii*

wurde im Jahre 1884 von Wainio auch in West-Sibirien gesammelt, so dass das Vorkommen dieser Art auf der nördlichen Hemisphaere wahrscheinlich ein circumpolares ist.

6. *Sphagnum Girgensohnii* Russ. var. *sphaerocephalum* Warnst. — In dichtgedrängten, etwa 10 cm hohen Rasen. Stengelblätter klein, zungenförmig, wenig länger als breit; Aeste im Schopf zu einem grossen, dichten, fast kugelförmigen Kopfe vereinigt, deren Blätter auffallend gross sind und z. Th. sparrig abstehen.

Nord-Amerika: Maine, Mt. Desert Island 1892 leg. Rand. var. *teretiusculum* Warnst. — In überaus dichten, 5—7 cm hohen Rasen; Pflanzen sehr gracil; Stengelblätter sehr klein, zungenförmig, etwa  $1\frac{1}{2}$  Mal so lang wie breit. Astblätter ebenfalls klein, dicht anliegend und die kurzen Aeste vollkommen drehrund beblättert.

Mit voriger Form an demselben Standorte von Rand gesammelt.

7. *Sphagnum Garberi* Lesq. et James. var. *squarrosulum* Warnst. — Rasen bleich oder bläulichgrün, niedrig oder auch bis 20 cm hoch und dann der gleichnamigen Varietät von *Sph. compactum* habituell ganz ähnlich; Astblätter sämtlich mit der oberen Hälfte sparrig zurückgebogen.

Nord-Amerika: Florida leg. 1878 Dr. Garber, 1883 leg. Knight, 1891 leg. Prof. Underwood; New Jersey bei Atsion leg. 1892 Dr. Evans in prachtvollen Rasen.

f. *sphaerocephala* Warnst. — Ueberaus robust; Aeste im Schopf zu einem grossen kugelförmigen Kopfe vereinigt.

Maine, Mt. Desert Island leg. 1891 Rand. Hierzu gehört auch ein Exemplar, welches Dr. Evans bei Atsion sammelte.

Var. *subsquarrosulum* Warnst. — Sämtliche Astblätter nur bogig aufrecht-abstehend, nicht oder nur hin und wieder sparrig.

Maine, Mt. Desert Island leg. Faxon et Rand; Labrador und Neufundland leg. 1890 und 1891 Waghorne.

Anscheinend variirt die Richtung der Astblätter bei dieser Art ebenso wie bei *Sph. compactum* und es werden sich gewiss bei sehr compacten, dichtrasigen Formen auch solche finden, deren Astblätter dachziegelig gelagert sind wie bei *Sph. compactum* var. *imbricatum*. — Diese schöne Art scheint, soweit die bis jetzt bekannt gewordenen Stand-

orte einen Schluss gestatten, nur an der Ostküste Nord-Amerikas von Florida bis Labrador resp. Newfoundland vorzukommen.

8. *Sphagnum orlandense* Warnst. — Diese Art, bisher nur aus Florida bekannt, wurde am 18. Aug. 1892 auch in New-Jersey bei Quaker Bridge von Dr. Evans gesammelt.

9. *Sphagnum Ångstsoemii* Hartm. — Diese Art galt bisher für eine nur in Nord-Europa heimische Species. Prof. Russow indessen sandte mir eine Probe, welche Augustinowicz in den Jahren 1875—1876 in Sibirien (Kolyma) sammelte; es ist eine f. dasy-anoclada Russ. und wird im Herb. des bot. Gartens in Petersburg aufbewahrt.

Neuruppin, im Februar 1893.

### Figurenerklärung.

#### Taf. I.

Vergößerung, wenn nichts Anderes bemerkt,  $\frac{35}{2}$ .

Fig. 1a, 1b. Astblätter; 1c, 1d, 1e. Stengelblätter von *Sph. serrulatum*.

Fig. 1f, 1g. Astblattquerschnitte von *Sph. serrulatum*.  $\frac{600}{1}$ .

Fig. 2a, 2b. 2 Stengelblätter; 2c, 2d. 2 Astblätter von *Sph. albicans*.

Fig. 2e, 2f. Astblattquerschnitte von *Sph. albicans*.  $\frac{600}{1}$ .

Fig. 3a, 3b, 3c, 3f. Stengelblätter; 3d, 3e. Astblätter von *Sph. Bessoni*.

Fig. 4a, 4b. Stengelblätter von *Sph. Cardoti*.

#### Taf. II.

Fig. 4c. Stengelblatt; 4d, 4e. Astblätter von *Sph. Cardoti*.

Fig. 4f, 4g. Astblattquerschnitte von *Sph. Cardoti*.  $\frac{600}{1}$ .

Fig. 5a, 5b, 5g, 5h, 5k. Astblätter; 5d, 5e, 5f, 5i, 5l. Stengelblätter von *Sph. pseudo-rufescens*.

Fig. 5c. Astblattquerschnitt von *Sph. pseudo-rufescens*.

Fig. 6a, 6c. Astblätter; 6b, 6d, 6e. Stengelblätter von *Sph. macrocephalum*.

Fig. 6g. Querschnitt durch ein Astblatt absteher, 6f. ein solcher durch ein Astblatt hängender Zweige von *Sph. macrocephalum*.  $\frac{600}{1}$ .

#### Taf. III.

Fig. 7a, 7d. Astblätter; 7b, 7c, 7e. Stengelblätter von *Sph. Arbogasti*.

Fig. 8a, 8b, 8c, 8d, 8e, 8f, 8g, 8h, 8i, 8k, 8l, 8m, 8n, 9a, 9b, 9c, 9d, 9e. Stengelblatttypen; 8o, 8p, 8q, 8r. Astblätter von *Sph. labradorensis*.

Fig. 9f, 9g, 9h. Fruchtblätter von *Sph. labradorensis*.

Fig. 10a, 10b. Astblätter von *Sph. Lindbergii* var. *microphyllum*.  $\frac{35}{1}$ .

Taf. IV.

- Fig. 10c. Astblatt von *Sph. Lindbergii* var. *microphyllum*.  $\frac{85}{1}$ .  
Fig. 10d, 10e, 10f. Stengelblätter von *Sph. Lindbergii* var. *microphyllum*.  $\frac{35}{1}$ .  
Fig. 11a, 11b, 11f. Stengelblätter; 11c, 11d. Astblätter von *Sph. mendocinum*.  
Fig. 11e. Einige Zellen aus der oberen Hälfte eines Astblattes von *Sph. mendocinum* mit den kleinen charakteristischen, in Reihen an den Commissuren stehenden Poren von der Blattaussenseite gesehen.  $\frac{600}{1}$ .  
Fig. 11g. Astblattquerschnitt von *Sph. mendocinum*.  $\frac{600}{1}$ .  
Fig. 12b, 12c. Fruchtabblätter von *Sph. floridanum*.  $\frac{35}{3}$ .

## Hepaticarum species novae.

### Pars. I.

Von F. Stephani.

Im Laufe der letzten zwanzig Jahre, während welcher ich mich ausschliesslich mit den exotischen Lebermoosen beschäftigt habe, ist mir ein überreiches Material zugeflossen, so umfassend, dass ich nicht im Stande gewesen bin, die neuen Arten regelmässig zu publiciren; ich musste mich darauf beschränken, die grösseren Collectionen, zu deren Publication ich mich verpflichtet hatte, zu beschreiben.

Der Rest vereinzelter Pflanzen, welcher auf diese Weise zurückblieb, soll nun hier in einer längeren Reihe von Artikeln folgen; wie gross dieses Material ist (welches ich wie bisher in alphabetischer Reihenfolge gebe), mag daraus geschlossen werden, dass ich in dem vorliegenden ersten Theile allein 25 neue Arten der Gattung *Aneura* aufzuführen habe.

Wir haben damit jetzt etwa 100 Species dieser Gattung, während in der Synopsis Hep. ca. 15 beschrieben sind, ein Umstand, der hauptsächlich darauf zurückzuführen ist, dass die alten Autoren sehr viele der exotischen Arten mit unseren europäischen identificirten.

Ich habe dabei das Material keineswegs erschöpft und wer sich der dankbaren Aufgabe unterziehen wollte, die besseren Universitäts- und Privatherbarien zu prüfen, wird sicher noch manche neue und interessante Species darin finden.

*Aitonia extensa* St. n. sp.

Dioica, gregarie crescens. Frons 3—4 cm longa, in plagas latas expansa, simplex vel furcata, late linearis, supra subplana, glauco-viridis, subtus leniter convexa, squamis atropurpureis dense obtecta. Squamae oblique lunatae, 3 appendiculis longissimis hyalinis lanceolatis armatae.



Stratum hypoporum humile, cavernis parvis erectis formatum, parietibus valde chlorophylliferis. Pori parvi, sparsi, simplices, i. e. lamina interna secunda porifera nulla. Flores ♀ in medio frondis (steriles). Capitulum juvenile sessile, parvum, basi pistillis magnis erectis, paleis rube-scentibus lanceolatis comatis circumdatis.

Hab. Australia occident. leg. Helms. Camp. 10. Elder Exploring Expedition, in solo granitico humido. comm. Baron Ferd. v. Müller.

Bene distincta squamulis posticis magnis, tricuspидatis, fere ut in *Grimaldia barbifrondi* longe prominentibus.

*Aneura aberrans* St. n. sp.

Monoica, elata, dense profundeque caespitosa, flavicans, *Dicranis consociata*. Frons 6 cm longa, supra basin repetito furcata, furcis longis erectis inter muscos remote et paucipinnatis (etiolatis) extra muscos tripinnatis ambitu lanceolatis; pinnae breves, contiguae, oblongae, pinnulae et laciniae ultimae breves, omnes aequilatae trunco duplo tamen angustiores, anguste alatae, alae ubique interruptae, erosae, cellulis deciduus propaguliferae, trunco primario ala denudato.

Cellulae corticales alte lamellatae, lamellae transversae, subparallelae, persaepe confluentes, hyalinae, incrassatae, ad marginem frondis prominentes unde margo grosse papillatus.

Rami masculi brevissimi, ovati, crassi, recurvi, semper uno latere innovati, dein in axilla pinnulae haud facile detecti margine paucilobulati, incurvi.

Alveoli 2, maximi, seriatim dispositi i. e. in ramulo non transverse geminati ut in omnibus congeneribus. Calyptra magna, clavata, valde tuberculata, apice mamilla angusta recta fere rostrata.

Truncus primarius biconvexus, 12 cellulas crassus, cellulae centrales corticalibus haud majores; pinnae pinnulaeque sensim teneriores lateque alatae.

Hab. Nova Granada. leg. Wallis (ex herb. Dr. Karl Müller, Halensis).

*Aneura albo-marginata* St. n. sp.

Dioica, flavescens, caespitans, major. Frons 5—6 cm longa, ambitu plus minus circularis, ex angusta basi irregulariter multiramosa; rami primarii ad 2 cm lati, varie lobati, ramosi lateque expansi, plani vel undulati, medio 5 cellulas crassi, versus marginem leniter attenuati, ipso margine cellulis hyalinis maximis, uniseriatis oblongo-rectangularibus circumdati; reliquae cellulae, centrales et corticales, aequimagnae, illis multiplo minores.

Ramulus femineus magnus decurvus, ex angusta basi cordatus, marginibus erectis, breviter fimbriatis; pistilla haud occulta, nuda.

Hab. Amboina leg. Dr. G. Karsten. Inter Aneuras haec est pulcherrima species cognita, margine hyalino macro-texto omnino aliena ramisque femineis magnis cordatis lobuliformibus optime distincta.

*Aneura compacta* St. n. sp.

Dioica, rufo-fusca, tenax, densissime caespitosa. Frons e caudice repente erecta 2 cm longa, supra basin furcata, furcis aequilongis longius pinnatis, pinnulae inferiores saepe longiores, descendentes, radicanes, reliquae erectae, confertae, valde intricatae; omnes partes frondis fere aequilatae, alte biconvexae marginibus obtusis, aequitextae, cellulis corticalibus valde incrassatis, alis nullis.

Ramuli ♂ in pinnulis superioribus laterales, oblongi, recurvuli, margine papulosi alveolis 5—6 jugis.

Hab. Caput bonae spei. leg. Jelinek in expeditione Novarae. (Herb. Vindobon.)

Distinctissima species, colore et rigiditate facile cognoscenda.

*Aneura coronopus*. De Not. ms.

Sterilis; arcte repens, rufescens. Frons 3—4 cm longa, irregulariter divaricatim ramosa; rami late lineares margine dentati i. e. apices ramulorum in margine rami primarii nondum evolorum alveolo tam profunde emarginato immersi sunt, ut ramuli apex bidentatus appareat; his ramulis dense consecutivis margo grosse obtuseque dentatus est. Frons ceterum plana, 2 cell. — medio tres cell. crassa; cellulae centrales corticalibus multo majores, frons itaque limitibus perlucentibus reticulata.

Hab. Borneo. leg. Beccari.

Diese ruhenden Vegetationspunkte sind zwar bei *Aneura* etwas ganz Gewöhnliches, sie geben hier aber der Pflanze durch die sehr tiefe muldenförmige Einbuchtung des Vegetationspunktes einen sehr in die Augen fallenden fremdartigen Habitus.

*Aneura elata* St. n. sp.

Dioica, fusco-olivacea, spectabilis, procumbens vel erecta, laxe caespitans.

Frons 10—12 cm longa, ambitu linearis, regulariter bi-tri pinnata; rami principales in trunco primario remoti strictissimi, ob pinnulas inferiores majores ambitu triangulati, pinnulae acuminatae acutae parallelae, strictae, hic illic lacinula laterali auctae, planta itaque habitu valde rigido firmoque.

Truncus primarius robustus, alte biconvexus anguste (una serie cellularum) alatus, rami ramulique sensim angustiores minusque convexi, late alati.

Ramuli feminei in caule primario, margine ciliis brevibus incurvis armati.

Hab. Java. leg. Prof. Stahl.

Distinctissima species, habitu trigido spinoso primo visu distinguenda.

*Aneura emarginata* St. n. sp.

Monoica, minor, fusco-olivacea, laxe caespitans. Frons erecta, 3—4 cm longa, ambitu late linearis, valde gracilis ob ramificationem regularem ramulisque angustis; pinnae remotae, oppositae, breves, pinnulis simplicibus approximatis aequilongis instructae. Rami ramulique oblique patentes, aequilati, anguste lineares, apice profunde lunatim emarginati, irregulariterque denticulati; Truncus primarius subteres, exalatus, ramuli principales plano-biconvexi costatae, pinnulae ultimae fere ecostatae, tenuissimae.

Flores feminei ad basin ramorum superiorum in ramulis parvis ovatis margine erecto pauciciliatis. Calyptra pro planta magna clavata, crassa, tuberculata. Ramuli masculi ad basin ramorum femineis approximati, haud raro geminati, recurvi, sub trunco occulti, margine ciliolati, alveolis 4—8 jugis.

Hab. Brasilia. Caraça leg. Wainio.

Cum plantis parvis *Aneurae* fucoidis facile commutanda; bene distincta inflorescentia monoica, parvitate frondis et ejus emarginatura apicali.

Dieser Ausschnitt ist enger, wo die Frons noch wächst, weiter in denjenigen Aesten, die ihr Wachsthum abgeschlossen haben, ein spezifisches Merkmal, das bisher bei keiner *Aneura* beobachtet wurde.

*Aneura Fendleri* St. n. sp.

Monoica, parva, dense stratificata, pallide-virens. Frons 3 cm longa, inferne remote pinnata, pinnulis adscendentibus, unilateralibus, altero latere in flagella radicans mutatis, superne in flabellam bipinnatam dilatata, rami ramulique 1 cm longi, lineares, simplices, adulti apice acuti. Truncus primarius ramis haud latior nec diversus, planus, 3 cellulas crassus, cellulis centralibus multo majoribus costa distincta nulla.

Ramulus femineus brevissimus decurvus, margine cellulis inflatis vel lobulis brevibus incurvis armatus; calyptra cylindrica, crassa, versus apicem cellulis clavatis hirta, mamilla apicalis haud distincta.

Ramulus masculus linearis, strictus, margine erecto crenulatus, alveolis 6—7 jugis.

Hab. Trinidad leg. Fendler (ex Herb. Mitten comm. Davis) Guadeloupe leg. Marie (ex Herb. Bescherelle).

Proxima *Aneura leptophyllae* Spruce. quae differt statura multo minore et frondis margine crenulato.

*Aneura fuscescens* St. n. sp.

Dioica, dense depresso-caespitosa, fuscescens, minor; caulis 3—4 cm longus, tenuis, irregulariter pluripinnatus, pinnulis filiformibus longis simplicibus vel furcatis; frons primaria in sectione plano-biconvexa, 4 cellulas crassa, cellulae centrales biseriatae multo majores pinnulae duplo angustiores cauli aequicrassae; costa nusquam distincta.

Ramuli feminei in trunco primario laterales, decurvi oblongi, marginibus erectis, irregulariter inciso-lobulatis, dentatis vel hic illic ciliatis; pistilla perfecte denudata, ciliis vel lamellis interjectis haud obiecta. Androecia ignota. In rupibus irroratis.

Hab. Samoa (Powell) Herb. Kew.

Cum *Aneura nudiflora* St. comparanda.

*Aneura Graeffei* St. n. sp.

Monoica, minor, depresso-caespitosa, fuscescens, novellis viridibus. Frons primaria stolonifera, arcte repens, angusta, 6 cellulas crassa, alte biconvexa multiramosa, ramis remotis procumbentibus palmatifidis, segmenta pro more tres, tenuia (3 cellulas crassa) lanceolata, acuta, margine repanda, plana, trunco triplo latiora.

Cellulae frondis centrales corticalibus multo majores unistratosae, alae nullae.

Ramuli feminei parvi, in trunco primario laterales, margine ciliis laxe cellulosis lanatim intricatis dense villosi. Calyptra anguste clavata, crassa, laevis, apice maxime celluloso-mamillata.

Ramulus masculus femineo approximatus, parvus, alveolis trijugis, margine pauciciliosus.

Hab. Viti-Levu. leg. Graeffe No. 1629 (ex Herb. Jack.) in cortice.

*Aneura palmatae* similis, quae differt lobis erectis, obtusis, linearibus, statura multo minore etc. etc.

*Aneura granulata* St. n. sp.

Dioica, mediocris, fuscescens, caespitosa. Frons 3—4 cm longa, late linearis, irregulariter pauciloba, i. e. ramulis brevibus latiusculis instructa, marginibus elevatis valde canaliculata, ubique 4 cellulas crassa (centrales multo majores), superficie antica et postica cellululis hyalinis

inaequilongis vel lamellis pluricellularibus parvis conicis aspera; cellularum apices valde incrassati. Ramuli ♂ parvi, oblongi, stricti, marginibus asperis parum erectis, alveolis 4 jugis. Reliqua desunt.

Hab. Fretum magellanicum.

Quoad structuram epidermidis *Aneurae spinuliferae* Mass. similis, frondis configuratione certe diversa.

Dr. Schiffner hat diese letztgenannte von Massalongo aufgestellte Art zum Typus einer neuen Gattung erhoben, lediglich wegen der mit weichstacheligen Auswüchsen bedeckten Epidermis der Pflanze; die Fortpflanzungsorgane schildert er selbst (Forschungsreise S. M. S. Gazelle IV. Theil pag. 41) als von denen der Gattung *Aneura* nicht verschieden.

Abgesehen davon, dass man jede Gattung der Lebermoose nach ihren Reproductionsorganen ebenso gut wie nach den vegetativen Merkmalen darzustellen im Stande sein muss, bilden die hier hervorgehobenen Anhängsel der Epidermis (reine Trichombilde) gar kein der neuen Gattung eigenthümliches Kennzeichen; denn es giebt eine ganze Menge *Aneura*-Arten, deren Epidermis mit den verschiedenst geformten, in dieselbe Kategorie fallenden Anhängseln bekleidet ist; es fällt damit also der einzige Grund, der zur Schaffung des Genus Anlass gegeben hat und ich wüsste nicht, warum der Name Massalongos geändert werden müsste.

Wir sehen ja dasselbe in der ehemaligen Gattung *Pseudoneura*. — *P. fucoides* und *P. fuegiensis* werden von Schiffner selbst zu einer Gattung gezogen, obwohl die eine Art eine glatte Frons hat, die andere eine frons appendiculis hirta. Uebrigens ist diese von Gottsche früher aufgestellte Gattung, die Spruce wie ich zu *Aneura* gezogen, lediglich begründet auf dem verdickten medianen Theil der jüngeren Aeste; mit zunehmendem Alter verwischt sich dieser Unterschied meist völlig; die dünnhäutigen Flügel verdicken sich allmählich durch radiäre Zelltheilung bis zu einem oft stielrunden Querschnitt der alten Haupttriebe. Dieses lange andauernde Dickenwachsthum der *Aneura*-Arten ist eine auffallende Erscheinung unter den Lebermoosen. Ich habe im Journal of the Linnean Society 1892. Vol. 29 p. 264 auf diese Verhältnisse ausführlicher Bezug genommen.

Dass diese mediane Verdickung der Frons und das langdauernde Dickenwachsthum grade bei den grösseren, als *Pseudoneura* ausgeschiedenen Arten vorkommt, erklärt sich von selbst durch eben diese Grösse, welche eine gewisse Biegungsfestigkeit verlangt. Den phanerogamen Pflanzen gegenüber wird dieser Zweck von den einfach ge-

bauten Lebermoosen auf ähnlichem, jedoch einfacherem Wege erreicht; es ist nicht einzusehen, wesshalb bei völlig gleichen Reproductionsorganen diese grossen Arten eine eigene Gattung bilden sollten.

*Aneura grossidens* St. n. sp.

Dioica, spectabilis, rubro-fusca, laxe caespitans flaccida. Frons 10—12 cm longa, ambitu oblongo-linearis, laxe bipinnata, ob ramos et ramulos angustos et regulares gracilis; truncus primarius haud alatus, niger, fere teres; pinnae principales alatae suboppositae, remotae, subrecte patentae, 10—15 mm longae, circumscriptione triangulares, pinnulis lanceolatis alatis dissitis margineque grosse dentatis instructae; dentes irregulares; acuti vel obtusi, porrecti et patentae.

Rami ramulique ala tenui, 3—7 cellulas lata instructi; costa ubique distincta, in pinnulis ultimis tenuis, in adultis magis robusta.

Ramuli masculi in trunco primario solitarii, substricti, parvi, margine recto subintegro, alveolis 6 jugis.

Hab. Guadeloupe. leg. l'Herminier (ex Herb. Bescherelle).

Adhuc cum *A. fucoidi* commutata, quae est multo magis robusta, densius pinnulata, ramulis masculis magnis, semicirculariter incurvis instructa. In *Aneura virgata* ex eadem insula frons ubique ad costam reducta est.

*Aneura inconspicua* St. n. sp.

Monoica, exigua, tenerrima, dense caespitosa. Frons 1 mm longa, e caudice repente erecta, pauciramosa, ramis erectis basi stoloniferis; stolones descendentes, radicantes, in matrice repentes, dein in plantam novam abeuntes. Frons 5—6 cellulas lata, 2 cellulas crassa, fere hyalina ecostata; ramuli masculi maximi, persaepe plantae longitudinem superantes, erecti, alveolis 8—12 jugis, margine cellulis incurvulis magnis papulosis crenati.

Ramuli feminei ad basin ramulorum, magni, recurvi, margine dense laciniati, laciniis 2 cell. latis, 5 cell. longis, erecto-conniventibus.

Hab. Kamerun. Jungner No. 5 ex Herb. Brotherus in ligno putrido decorticato late expansa. Dusén No. 841.

Ab omnibus congeneribus distinguenda exiguitate atque tenuitate frondis.

*Aneura Karstenii* St. n. sp.

Dioica, flavescens, in ligno decorticato arctissime repens ibidemque in plagas latas expansa.

Frons 6—8 cm longa, plana, 1 cm lata, ubique 8 cellulas crassa, margine cellulis prominulis quasi crenata, ceterum

integerrima, cuticula cellularum dense papillosa; varie ramosa, omnibus ramis aequilatis et aequicrassis, contigui vel sese irrepentis, substratum perfecte obvelantes.

Flores feminei in ramulo brevi plano radicantes, ambitu obcuneato, apice late truncato, incrassato ibidemque maxime piloso, pilis longis simplicibus strictis; pistilla pilis ubique circumdata, ab iis occulta. Calyptra magna crassa, pilis sparsis longiusculis hirta. Sporae et elateres nondum evoluti. Ramuli ♂ parvi pro more palmatim divisi, laciniarum et cavitatum margines papulosi vel breviter pilosi. Antheridia 4—6.

Hab. Amboina leg. Dr. G. Karsten.

Cum *Aneura latissima* Spruce comparanda.

*Aneura micropinna* St. n. sp.

Dioica, fusco-brunnea, fere nigra, elata, robusta. Frons 5—6 cm longa, procumbens; truncus primarius et pinnae principales  $1\frac{1}{2}$ —2 mm latae, compressae, ubique aequicrassae, marginibus haud attenuatis, rotundatis; Cellulae centrales 4—5 seriatae, corticalibus multo majores, frons in adpectu itaque reticulatim nervosa, alis nullis; pinnae remote pinnulatae, pinnulis oppositis dense et tenuissime multipartitis instructae; frons perfecte plana, apice haud incurva, ab omnibus congeneribus facile distinguenda latitudine trunci et extrema laciniarum tenuitate.

Rami masculi ad basin pinnularum laterales, e basi angusta quasi stipitata, subito ampliati, late oblongi, plano-patuli, margine ala pellucida plano-expansa crenulataque circumdata; antheridiis 5—6 jugis.

Hab. Nova Zelandia. Great Omaha. leg. Prof. Kirk. 370.

In herbariis saepe cum *A. prehensili* commutata, quae toto coelo diversa; vide adnotationem ad *Aneuram* Sava-tieri mihi.

*Aneura nobilis* St. n. sp.

Dioica, majuscula, gracilis, pallide virens. Frons e caudice repente erecta vel adscendens, 3 cm longa; truncus primarius tenuis, rubro-ater, plano-biconvexus pinnatus, pinnis oppositis valde remotis, e basi angusta fere stipitata ambitu obcuneatis, dense pinnulatis, pinnulae oblique patentis, contiguae simplices, lineares, angustae, late costatae, ala unistratosa 6—7 cellulas lata, integra; Ramulus femineus in trunco primario parvus, margine paniciliatus, calyptra parva, crassa, clavata, tuberculosa. Androecia ignota.

Pinnae remotae, quasi folium pinnatim laciniatum simulantenes tenerae et Hymenophyllis simillimae.

Hab. Borneo leg. Beccari ex Herb. De Notaris; communicavit amiciss. Bescherelle, sub nomine *Aneura pinnataeformis* De Not. ms. nomen similitudinis causa mutatum.

*Aneura papulosa* St. n. sp.

Monoica, fusco-rufa, apicibus viridibus, gregarie crescens, minor. Frons in ligno decorticato arcte repens, ramulis terminalibus erectis vel adscendentibus; in statu juvenili pallide virens, truncus primarius 5 cellulas crassus, 0,5 mm latus, marginibus elevatis canaliculatus, ramulis parvis subrecte patentibus remotiusculis regulariter pinnatus, pinnulae juniores 3 laciniis palmatifidis formatae, parvae, adultiores breviter pinnatae; cellulae corticales ubique alte papulosae; planta adulta maxime diversa; truncus primarius 4 mm latus, fusco-rufus, tenax, laevis, ramulis similibus, sed valde elongatis longe lateque repentibus, ad instar Ricciarum stellatim expansis, pinnulis parvis adscendentibus palmatifidis ornatis; frons in progressu evolutionis itaque magis magisque pinnata, trunco primario adulto 4 mm, pinnulis ultimis 0,17 mm latis; alae nullae.

Ramulus masculus pro planta magnus, alveolis 15 jugis, valde decurvus, canaliculatus margine lobato-papulosus; ramuli feminei brevissimi, margine pauciciliati, calyptra fere cylindrica, apice mamilla magna papulosa coronata, ceterum tuberculata, basi 8 cellulas crassa. Sporae 0,017 mm flavescens minute asperae; Elateres magnae purpurascens robusti, fibra spirali anguste torta, interdum ramosi.

Nova Zelandia, inter *Polyotum* legit Helms. Planta configurationis frondis causa curiosissima, ob ramulos ♀ valde numerosos, semper fecundatos, calyptris densissime oblecta fereque obvelata.

*Aneura Samoana* St. n. sp.

Dioica, pusilla, dense depresso caespitosa, tenera, reticulata, viridis; frons ab initio ramosa, in flabellam fere circularem, planam, arcte repentem multifidam dilatata. Rami principales latiusculi, plani, medio 3 cellulas crassi, margine cellulis uniseriatis hyalinis circumdati; cellulae centrales corticalibus multo majores, valde chlorophylliferae; pinnae vel rami secundarii multo angustiores, alternantes, 2 cellulas crassae, tertia cellula singula maxima in centro frondis (sectione transversali). Ramuli ♀ ad basin pinnularum, parvi, margine varie breviterque lacinulati; calyptra crassa, magna, cylindrica, versus apicem cellulis maximis inflatis, ipso apice aggregatis ornata.

Hab. Insula Samoa-Ovalu leg. Graeffe. 1864. Herb. Jack.



*Aneura multifidae* valde similis, sed multo minus crassa cellisque centralibus magnis perlucentibus superficie itaque quasi reticulata, facile distinguenda.

*Aneura Savatieri* St. n. sp.

Sterilis; dense caespitosa, flavicans. Frons 3—4 cm longa, plana, ambitu lanceolata; truncus primarius pinnulis parum latior, usque ad basin late alatus, in sectione alte biconvexus lateribusque longe acuminatis; pinnae remotae haud appositae sed geminatim approximatae, breves, aequilongae, late alatae, pinnulis similibus brevioribus obsitae; frons itaque maxime regularis, ceterum epidermide papulosa. Cellulae centrales haud majores, corticales depresso-imbricatulae i. e. apex cellulae papulosae supra cellulam proximam parum protractus; margo ubique hyalino subcrenulato.

Reliqua desunt.

Hab. Fretum magellanicum leg. Savatier. No. 205. comm. Bescherelle sub nomine *A. prehensilis*.

Distinctissima species, *A. prehensili* vix similis; distinguenda colore, exiguitate, ramorum apice haud incurvo, praecipue ala in trunco primario ubique distincta.

*Aneura prehensilis* (ex insula N. Zelandia) multo robustior est, epidermide plano-cellulosa, ramulis masculis oblongis, strictis.

*Aneura eriocaula* (ex eadem insula) trunco ciliis densissime hirto ramulisque ♂ maxime revolutis, ad discum quasi commutatis, gaudet.

Descriptiones in Syn. Hepat. maxime confusae sunt.

Ich habe, ehe ich die grossen Sammlungen Colensos zur Bestimmung aus Kew erhielt, diese zwei letzteren Arten nicht klar zu unterscheiden vermocht und früher selbst wahrscheinlich zu Irrthümern Anlass gegeben; meine ehemalige *Aneura Lechleri* St. in litt. gehört zu *A. eriocaula*. Eine Pflanze aus dem Herb. Bescherelle, *A. australis* G. ms. leg. Raoul No. 60 ex Insula N. Zelandia ist identisch mit *A. prehensilis*.

*Aneura squarrosa* St. n. sp.

Dioica, elata, laxe caespitans, fusco-olivacea vel rufula, tenax. Frons 6—7 cm longa, erecta, ambitu linearis vel oblongus; truncus primarius subniger, in sectione ellipticus, 10 cellulas crassus, cellulis aequimagnis parvis formatus, haud alatus.

Pinnae remotae, subrecte patentis, inferae breves paucipinnulatae, superae laxe bipinnatae, pinnulis et laciniis ultimis recte patulis, anguste linearibus, late alatis (ala 4—5 cell. lata), hamatim decurvis; ramificatio dein laxissima,

squarroso - divaricata, ob ramulos crassos patulos et rigidos arbori defoliatae simillimus. Reliquae desunt.

Hab. Nova Granada leg. Wallis (ex herb. Dr. Karl Müller, Halensis).

Proxima *A. cervicorni* Spr. quae differt pinnulis fere exalatis cellulisque centralibus multo majoribus quam corticales.

*Aneura stipatiflora* St. n. sp.

Dioica, majuscula, dense caespitosa, robusta, fere tenax, fusco-brunnea, in sicco subnigra. Frons 3—4 cm longa, e caudice repente erecta vel procumbens, vage multiramosa, pro more in ramulos longiores remotos divaricatos expansa; ramuli regulariter bipinnati, pinnulis remotiusculis acutis inaequilongis, persaepe flagellatim attenuatis simplicibus vel pinnulatis.

Truncus primarius plano-biconvexus, basi angustior, versus medium ampliatus, pinnae vix magis angustae, omnes sine costa distincta margine crasso obtuso haud alato.

Flores ♀ in ramulo longiore quasi stipato, apice laciniis longiusculis hamatim incurvis ornato.

Hab. Martinique leg. P. Duss ex Herb. Urban.

In nulla alia *Aneura* ramulus feminens tam longus inventa est.

*Aneura subsimplex* St. n. sp.

Dioica, minor, dense depresso-caespitosa, pallide virens. Frons 1—1½ cm longa, ecostata; truncus primarius decumbens uno latere stolonifera i. e. ramos angustos, teretes, pallidos radicelliferos emittens, altero latere ramis cum illis alternantibus, erectis, simplicibus longis angustisque instructa; ramuli masculi numerosi, versus basin ramorum orti, breves, margine papulosi, simplices vel ramosi, saepe furcati, valde recurvi, antheridiis 10—12 jugis.

Frons ubique plano-biconvexa, tres cellulas crassa; cellulae magnae, aequales, corticales haud minores.

Hab. Cuba leg. Wright.

Configuratione frondis ejusque textura laxa ubique aequali optime distincta.

Nomen Gottschei (*Aneura brevifolia* G. ms.) haud rite publicata, cum planta minime quadrat.

*Aneura tamariscina* St. n. sp.

Dioica, mediocris, flavo-virens, procumbens vel erecta. Frons 4—5 cm longa, ambitu oblongo-linearis regulariter bipinnata, ubique alata, pinnae subconfertae, breves, aequilongae, pinnulis brevibus oblique patentibus obsitae; ramuli trunco primario aequilati et aequicrassi, in sectione transversa leniter biconvexi, medio 5 cellulas crassi, marginem

versus sensim attenuati, ipso margine unistratosi; papuloso-crenulati cellulae centrales corticalibus multo majores, frons in adpectu dein reticulata. Cuticula minute aspera. Ramuli feminei in trunco primario, margine pilis brevibus incurvis armati.

Hab. Java leg. Prof. Stahl.

*Aneurae emarginatae* St. similis.

*Aneura tenuis* St. n. sp.

Sterilis. Viridis, tenuis gracilisque, procumbens. Frons 4—5 cm longa, ambitu anguste oblonga, laxe bipinnata; pinnae pinnulaeque breves, remotae, oblique patentis, filiformes, fere teretes, haud alatae, nisi in pinnulis ultimis alte biconvexis, ab alis 5 cellulas latis marginatis.

Hab. Java leg. Prof. Stahl.

Distinctissima species, *Lepidoziis microphyllis* simillima, cum *A. compacta* St. et *A. virgata* G. comparanda.

*Aneura vitiensis* St. n. sp.

Dioica, pallide-virens, dense depresso-caespitosa. Frons 2—3 cm longa, ramulis fasciculatim radicanibus arctique repentibus, valde pellucida, irregulariter multiramosa, ramulis remotis vel fasciculatim aggregatis, linearibus vel apice dilatatis, truncus primarius e basi angusta pro more latissimus in multas lacinias excurrens, planus, ubique 3—4 cellulas crassus nisi ad marginem unistratosum; cellulae centrales corticalibus multo majores, frons itaque pulchre reticulata; alae nusquam distinctae.

Ramuli feminei brevissimi, margine cellulis clavatis armati; calyptra parva, laevis, clavato-pyriformis, basi 6 cellulas crassa superne tenuis, ipso apice cellulis magnis hyalinis clavatis aggregatis coronata.

Hab. Viti-Ovalu leg. Graeffe No. 658. Herb. Jack.

Cum *Aneura reticulata*, cui simillima, comparanda; ab hac distinguenda frondis configuratione irregulari, parvitate, ramulo femineo parvo, haud alato etc.

*Aneura Wallisii* St. n. sp.

Dioica. Rufescens, elata, inter alias Hepaticas erecta; frons 5—6 cm longa, ambitu lanceolata; truncus primarius plano-biconvexus, 8 cellulas crassus, ala 6 cellulas lata marginatus; pinnae pinnulaeque remotiusculae, subrecte patentis, breves late alatae, trunco duplo angustiores.

Ramuli feminei in trunco primario laterales, ramosi, tres lacinias apice pistilliferas constantes, margine, praesertim apice pilis hyalinis incurvis dense velati, utraque latere innovati vel melius laciniis sterilibus e stipite communi ortis, supra inflorescentiam curvatis obtecti.

Nova Granada leg. Wallis (ex herb. Dr. Karl Müller, Halensis).

Distincta ala usque ad basin plantae decurrente, praeprimis etiam ramulis femineis semper ramosis innovationibusque tectis.

(Fortsetzung folgt.)

## Drei neue Uredineen aus Californien.

Von P. Dietel.

*Puccinia Holwayi* Diet. Sporenlager länglich, mehrere Millimeter gross, dunkelbraun, auf beiden Seiten der Blattfläche hervorbrechend, nackt und oft noch von den abgesprengten Fetzen der Epidermis umgeben. Sporen breit-oval, in der Mitte etwas eingeschnürt, beiderseits abgerundet mit gleichmässig dicker, warziger Membran von gelbbrauner Farbe. Die Warzen der oberen Sporenzelle sind kräftiger als diejenigen der unteren. Der hinfällige Stiel ist kürzer als die Spore. Länge der Sporen 29—40  $\mu$ , Breite 22—29  $\mu$ . Es sind nur Teleutosporen vorhanden.

Auf Blättern von *Allium spec.* Kings River Cañon, California. Juli 1892 leg. E. W. D. Holway.

Von allen ihr ähnlichen Puccinien auf Liliaceen ist diese Art schon durch die geringe Grösse der Sporen leicht zu unterscheiden.

*Puccinia Delphinii* Diet. et Holw. Sporenlager auf der Unterseite, nur bei reichlichem Auftreten in geringer Zahl auch auf der Oberseite der Blätter hervorbrechend, sowie an den Blattstielen lange Schwielen und bisweilen Krümmungen verursachend. Die einzelnen Sporenlager sind klein, fliessen aber stets zu grossen pulverigen Lagern von dunkel kastanienbrauner Farbe zusammen, die oft einen grossen Theil der Blattfläche bedecken. Teleutosporen breit elliptisch, beiderseits abgerundet, in der Mitte sehr wenig eingeschnürt, hell kaffeebraun mit dünner, mit unregelmässigen niedrigen Warzen besetzter Membran. Stiel kurz und sehr hinfällig. Länge der Sporen 25—33  $\mu$ , Breite 17—24  $\mu$ . Einzellige Teleutosporen kommen vereinzelt vor, andere Sporenformen wurden nicht beobachtet.

Auf *Delphinium spec.* Kings River Cañon, California. Juli 1892 leg. E. W. D. Holway.

In Wasser sind die Warzen nicht sichtbar. In der Art des Auftretens gleicht diese *Puccinia* dem *Uromyces Ficariae*. Von allen bisher beschriebenen Arten scheint ihr *Puccinia*

Martianoffiana Thüm. aus Sibirien am nächsten zu stehen, jedoch passt einerseits die auf letztere Art bezügliche Angabe „sporis . . . . impellucidis“ nicht auf unsere Art, da der Inhalt der Sporen deutlich durch die Membran hindurch erkennbar ist, andererseits auch nicht die Angabe: „vertice truncato“. (v. Thümen, Beitr. zur Pilzflora Sibiriens I p. 138.) *Puccinia Blyttiana* Lagerh. (Mykologiska Bidrag VIII) ist, der Beschreibung nach, durch die Gestalt wie durch die Beschaffenheit der Sporenmembran von *Pucc. Delphinii* verschieden. Noch mehr weichen die anderen auf Ranunculaceen vorkommenden Arten ab.

*Uromyces aureus* Diet. et Holw. Aecidien und Teleutosporenlager brechen gesellig auf beiden Seiten der Blattfläche hervor. Theils verursachen sie nur eine geringe gelbliche Verfärbung, theils sind sie von einem rothbraunen, dunkelgrün gerandeten Hofe umgeben. Die Aecidien stehen in sehr unregelmässigen Gruppen, oft bilden sie längliche, vielfach unterbrochene Ringe. Die Peridien sind niedrig und haben einen unregelmässig zerschlitzten Rand. Die Aecidiosporen sind in Grösse und Gestalt sehr verschieden, meist länglich oval oder eiförmig, häufig durch Druck unregelmässig polyedrisch. Sie sind 29—48  $\mu$  lang und 24—37  $\mu$  breit und haben eine farblose, dicht feinwarzige Membran. Die Teleutosporenlager treten innerhalb der und zwischen den von den Aecidien gebildeten Gruppen auf. Sie fliessen zu unregelmässigen Gruppen zusammen und bleiben lange von der grau schimmernden Epidermis bedeckt. Die Teleutosporen sind meist eiförmig bis kugelig, oft etwas unregelmässig, ihre Membran ist glatt, überall gleichmässig dick und von intensiver goldigbrauner Färbung. Die Länge der Sporen beträgt 29—40  $\mu$ , die Breite 22—32  $\mu$ . Der Stiel ist von mässiger Festigkeit und etwa so lang oder etwas länger als die Spore.

Auf *Allium validum*. Kings River Cañon, 12. Juli 1892 leg. E. W. D. Holway.

## **Sphaerophragmium Dalbergiae n. sp.**

Von P. Dietel.

Eine neue Art der bis jetzt monotypischen Gattung *Sphaerophragmium* Magn. erhielt ich durch die Freundlichkeit des Herrn G. Masee aus dem Königlichen Herbarium zu Kew. Dieselbe ist auf *Dalbergia armata* zu Inanda (Natal) gesammelt worden und mag nachfolgend als *Sphaerophragmium Dalbergiae* beschrieben werden.

Das vorliegende Teleutosporenmaterial ist recht spärlich. Die Fiederblättchen der Nährpflanze tragen fast nur Uredolager, nur auf einem einzigen älteren Blättchen wurde ein Teleutosporenlager gefunden, das kaum mehr als ein halbes Dutzend Sporen enthielt. Die folgende Beschreibung wird daher, soweit sie sich auf die Teleutosporen bezieht, der Ergänzung bedürftig sein.

Die Uredolager stehen auf der Unterseite der Blättchen einzeln auf gelblich verfärbten Flecken. Sie sind sehr klein, messen noch nicht 0,2 mm im Durchmesser. Sie sind mit der Basis in das lockere Schwammparenchym der dünnen Blätter eingesenkt und anfangs von der Epidermis überwölbt. Später wird diese in der Mitte durchbrochen und umgibt dann als ringförmiger Wulst die Lager. Die Uredosporen sind eiförmig oder birnförmig, von blasser bräunlich-gelber Farbe und haben eine dünne, mit kurzen, ziemlich entfernt stehenden Stacheln besetzte Membran, in der sich zwei Keimporen befinden. Die Länge der Sporen beträgt 23—33  $\mu$ , seltener darüber, die Breite 13—20  $\mu$ . Rings um diese Sporen stehen zahlreiche Paraphysen von blassgelblicher Farbe, die nach oben zu nicht verdickt, etwa 9  $\mu$  breit und in der Mitte quergeteilt sind.

Die Teleutosporenlager scheinen auch keine bedeutendere Grösse als die Uredolager zu erreichen. Die in ihnen gebildeten Sporen sind 4- bis 8-zellig. Wenn nur vier Zellen vorhanden sind, liegen dieselben in einer Ebene und der Umriss der Spore erscheint quadratisch mit abgerundeten Ecken. In der Ebene der vier Sporen ist der Durchmesser grösser als senkrecht zu derselben. Die Oberfläche der Sporen ist mit einzelnen kegelförmigen Auswüchsen der Membran besetzt. Nur einzelne derselben erreichen eine beträchtlichere Länge und besonders diese sind an ihrer Spitze in ein winziges Sternchen mit zurückgebogenen Schenkeln zertheilt. Die Färbung der Membran ist dunkelbraun. Die Länge der gemessenen Sporen betrug 36—43  $\mu$ , die Breite 32—43  $\mu$ . Der Stiel ist etwa so lang wie die Spore.

Man wird aus dieser Beschreibung die grosse Aehnlichkeit erkennen, welche unser Pilz mit dem indischen Sphaerophragmium Acaciae (Cke.) Magn. hat. Es wird daher nicht überflüssig sein, die Unterschiede beider, soweit sie sich aus der Magnus'schen Beschreibung und den derselben beigegebenen Abbildungen (Berichte der Deutschen Botan. Gesellschaft 1891 p. 120—123) erkennen lassen, hervorzuheben. In der Uredogeneration lässt namentlich die Gestalt der Paraphysen einen deutlichen Unterschied erkennen.

Dieselben sind bei Sph. Acaciae nach oben keulenförmig verdickt und auch nicht quergetheilt wie bei unserer Art. An den Teleutosporen fällt besonders die dichte Häufung der ziemlich langen Membrananhängsel von Sph. Acaciae in's Auge. Bei Sph. Dalbergiae ist ihre Anzahl geringer und nur einzelne von ihnen erreichen die gleiche Länge wie jene. Endlich scheint auch die Länge der Stiele bei der indischen Art eine grössere zu sein als bei der afrikanischen.

## Fungi aliquot saxonici novi lecti a cl. W. Krieger.

### II.

Auctore J. Bresadola.

*Exobasidium graminicolum* Bres. in Krieger, Fungi Saxonici n<sup>o</sup>. 664.

Late effusum, indeterminatum, matrici arcte adnatum, tenue, subceraceum, niveum, demum luride lutescens; basidiis dense stipatis, superficiei foliorum innatis, tereti-clavulatis, bisporis, raro 1 vel 3-sporis,  $50-60 = 4-6 \mu$  sterigmatibus longiusculis praeditis; sporis chlorino-hyalinis, guttulatis, elongatis,  $10-12 = 4 \mu$ , mox promycelium et conidiola germinantibus.

Hab. in foliis vivis Graminearum (*Arrhenatherum*, *Bromus*) totam paginam superiorem investiens, „Königstein“ Saxoniae.

Obs. Ab *Exobasidiis* typicis differt receptaculo folium haud deformante, et basidiis generatim bisporis.

*Ascochyta Atropae* Bres. n. sp.

Maculis amphigenis, pallidis, fusco-marginatis; peritheciis lentiformibus, epiphyllis, subspuriis, late pertusis,  $70-80 \mu$  diam; sporulis hyalinis, ex elongato-obovatis subcylindratis, 1-septatis, ad septum demum subconstrictis,  $8-12 = 4 \mu$

Hab. in foliis *Atropae Belladonnae*, „Nossen“ Saxoniae.

Obs. Sporulae tantum bene evolutae 1-septatae evadunt; quare in prima evolutione fungus hoc pro *Phyllosticta* sp. facile haberi potest.

*Marsonia salicicola* Bres. n. sp.

Maculis epiphyllis, indeterminatis, rufescentibus; acervulis punctiformibus, albis; conidiis clavato-piriformibus, hyalinis, infra medium 1-septatis,  $15-17 = 6-8 \mu$ .

Hab. in foliis *Salicis capreae* „Königstein“ Saxoniae (L. Krieger n<sup>o</sup>. 32).

*Marsonia Acteae* Bres. n. sp.

Acervulis amphigenis, non maculicolis, dense gregariis, 140—160  $\mu$  diam.; conidiis subcylindratis, guttulatis, 1-septatis, 20—26 = 6  $\mu$ , ad septum subconstrictis.

Hab. in foliis exsiccatis *Acteae spicatae* „Nossen“ Saxoniae.

*Didymaria Kriegeriana* Bres. n. sp.

Maculis amphigenis, latis, irregularibus, saepe totum folium occupantibus, ochraceis; caespitulis hypophyllis, albis, minutis; hyphis subfasciculatis, laxe septatis, 75—80 = 3—4  $\mu$ ; conidiis oblongo-obovatis, 1-septatis, 20—24 = 7—8  $\mu$ , hyalinis.

Hab. in foliis *Lychnidis diurnae* „Polenzthal“ Saxoniae (n<sup>o</sup>. 27).

Obs. Species haec multa cum *Ramularia lychnicola* Cooke videtur habere communia, at hyphis et conidiis bene diversa.

*Ramularia Atropae* Bres. n. sp.

Maculis amphigenis, subcircularibus, subochraceis, fusco-marginatis; hyphis caespitulosis, cylindricis, denticulatis, 30—35 = 4  $\mu$ ; conidiis oblongis, dein subcylindratis, continuis, demum 1-septatis, 10—18 = 3—4<sup>1</sup>/<sub>2</sub>  $\mu$ .

Hab. in foliis *Atropae Belladonnae* prope „Nossen“ Saxoniae.

---

## Literatur.\*)

### I. Allgemeines und Vermischtes.

1. **C. de Stefani, C. J. Forsyth Major et W. Barbey.** Samos; étude géologique, paléontologique et botanique. Lausanne 1891. 99 S. 13 Taf.

Enthält in der vollständigen Aufzählung der Flora auch die Farne, nämlich *Ceterach officinarum* Willd., *Cheilanthes Szovitsii* F. et M.; *Pteris aquilina* L., *Adiantum Capillus Veneris* L., *Asplenium Trichomanes* L., *A. Adiantum nigrum* L., *Nephrodium rigidum* (Sw.)  $\beta$  australe Ten., sowie *Equisetum Telmateia* Ehrh., und 3 Moose, nämlich *Isoetecium sericeum* Spruce, *Hypnum* sp. u. *Barbula muralis* Timm.

2. **J. N. Rose, D. C. Eaton, J. W. Eckfeldt and A. W. Evans.** List of plants collected by the U. S. S. Albatross in 1887—91 along the western coast of America. (Contr. from the U. S. National Herbarium I. N. V. p. 135—142.)

---

\*) Enthält die literarischen Aufzeichnungen, welche sich noch im Nachlass von Prof. Prantl vorgefunden haben.



Enthält einige Farne von Cocos Island, ein Lebermoos von den Galapagos-Inseln, Farne von Südpatagonien. Moose von Feuerland und Patagonien, Lebermoose von Südpatagonien. Flechten von Südpatagonien. (N. A.)

3. **C. Rossetti** ed **F. Baroni**. Frammenti Epatico-lichenografici. (Bull. d. Soc. bot. Ital. 1892. p. 372—378.)  
Lebermoose und Flechten Italiens.

4. **W. Höveler**. Ueber die Verwerthung des Humus bei der Ernährung der chlorophyllführenden Pflanzen. (Pringsh. Jahrb. 24. p. 283—316. Taf. VI.)

Von den Moosen führt Verf. an, dass die Rhizinen die Zellen des modernden Holzes durchwachsen. Die Wurzelhaare von *Botrychium*, *Polystichum*, *Thelypteris*, *Equisetum hiemale* und *E. silvaticum* sind unverpilzt.

## II. Myxomyceten.

5. **Scherffel**. (Ung. naturw. Ges. Budapest in Oest. bot. Zeitschr. 42. p. 362.)

Bespricht *Trichia*.

## III. Schizophyten.

6. **M. Gomont**. Monographie des Oscillariées (*Nostocacées homocystées*). (Ann. d. sc. nat. 7. Sér. T. XV. p. 263—368. Pl. VI—XIV.)

Nach einer allgemeinen Schilderung der biologischen Verhältnisse, des Baues dieser Pflanzen und technischen Bemerkungen folgt das System. In das gesammte System der Schizophyceen fügen sich die hier behandelten Formen in folgender Weise ein:

Ordo: Schizophyceae; Subordo II. Myxophyceae, Familia I. Hormogoneae; Subfamilia II. Homocysteeae. Diese letzteren zerfallen in zwei Tribus, wovon hier nur die erste behandelt wird.

1. Vaginarieae. Trichomata, Porphyrosiphone excepto, in filis bene evolutis dua vel plura intra vaginam inclusa; vaginae in speciebus pluribus luteofuscae, rubrae vel coeruleae.

2. Lyngbyeae. Trichomata intra vaginam solitaria; vaginae rarissime luteofuscae, nunquam rubrae nec coeruleae.

### Generum Vaginariearum conspectus.

I. Trichomata intra vaginam haud numerosissima, plus minusve laxe aggregata; vaginae in speciebus pluribus coloratae.

1. *Schizothrix* vaginae firmae, lamellosae, hyalinae vel coloratae; trichomata intra vaginam plura; articuli nunquam brevissimis apex trichomatis haud capitatus.

2. Porphyrosiphon. Vaginae firmae, lamellosae, purpureae aut persicinae; trichomata intra vaginam solitaria; apex trichomatis haud capitatus.

3. Hydrocoleum. Vaginae plus minusve mucosae, aetate protracta interdum diffluentes, semper hyalinae; trichomata intra vaginam plura; articuli nunquam longiores quam latiores, in speciebus nonnullis brevissimi; apex trichomatis capitatus.

4. Dasygloea. Vaginae amplissimae, diffluentes, hyalinae vel luteofuscae; trichomata intra vaginam paucissima, valde remota; articuli saepe longiores quam latiores; apex trichomatis haud capitatus.

IV. Trichomata in filis bene evolutis intra vaginam permulta, arcte congesta, vaginae semper hyalinae, haud lamellosae.

5. Pirocoleum. Fila caespitosa, subdichotome ramosa; vaginae firmae aut vix diffluentes.

6. Microcoleus. Fila repentia, vage ramosa aut simplicia, vaginae plus minusve mucosae, saepe diffluentes. (N. A.)

#### IV. Algen.

7. **H. Klebahn.** Studien über Zygoten II. Die Befruchtung von *Oedogonium Boscii*. (Pringsh. Jahrb. 24. p. 235–267. Taf. III.)

Zunächst schildert Verf. die Kerntheilung, ferner die zur Bildung von Oogonien führende Zelltheilung, die Bildung der Antheridien, sowie die vegetativen und sexuellen Zellkerne. Eingehend wird der Befruchtungsvorgang besprochen, sowie das Vorkommen von Richtungskörperchen erörtert, welche im gewöhnlichen Sinne bei *Oedogonium* sicher nicht gebildet werden; dagegen ist der Gedanke nicht unbedingt zurückzuweisen, dass die Stützzellen ein physiologisches Aequivalent derselben sind. Endlich wird noch ein in diesem *Oedogonium* schmarotzendes *Lagenidium Syncytiorum* n. sp. beschrieben. (N. A.)

8. **L. Macchiati.** Seconda comunicazione sulla coltura delle diatomee. (Bull. d. Soc. bot. It. 1892. p. 329–337.)

9. **H. Klebahn.** *Chaetosphaeridium Pringsheimi*, novum genus et nova species algarum chlorophycearum aquae dulcis. (Pringsh. Jahrb. 24. p. 268–282. Taf. IV.)

Eine schon von Brebisson und Pringsheim gesehene kleine Alge, welche gesellig mit *Coleochaete* wächst, wurde genauer studirt und erwies sich als verschieden von *Coleochaete*; ihre Stellung im System ist noch unsicher. (Die geschlechtliche Fortpflanzung ist unbekannt; vorläufig wird sie bei den Chaetophoraceen untergebracht.)

10. **J. Huber.** Observations sur la valeur morphologique et histologique des poils et des soies dans les Chaetophorées. (Journ. de Bot. VI. p. 321—341.)

### V. Pilze.

11. **K. Fritsch.** Nomenclatorische Bemerkungen. (Oest. bot. Zeitschr. 42. p. 333—336.)

Verf. weist darauf hin, dass die ungenau bekannte Saprolegniaceengattung Nægelia Reinsch diesen Namen wegen Nægelia Rabh. 1844 nicht behalten kann. — (Ref. hatte in dem Nekrolog auf Nægeli [Hedwigia 1892 p. 1 ff.] diese Nægelia übersehen und bei dem allgemein üblichen Namen „Nægelia“ Lindb. nicht an Nægeli gedacht.)

12. **F. Ludwig.** Ueber neue australische Rostkrankheiten. (Zeitschr. f. Pflanzenkrankh. II. p. 130—134.) (N. A.)

13. **H. Klebahn.** Zur Kenntniss der Schmarotzer-Pilze Bremens und Nordwestdeutschlands. Zweiter Beitrag. (Naturw. Ver. Bremen. XII. p. 361—376.)

Ausführlichere Bemerkungen finden sich für *Uromyces Rumicis*, *Puccinia Scirpi*, *P. perplexans* f. *Arrhenatheri*, *Phragmidium Rubi*  $\beta$  *corticicola* n. f., *Gymnosporangium confusum*, *Peridermium Pini*.

14. **L. Rabenhorst's** Kryptogamen-Flora von Deutschland, Oesterreich und der Schweiz. I. Bd. 3. Abth. Pilze. 38. Lief. Discomycetes (Pezizaceae) von Dr. H. Rehm. Leipzig 1892.

Enthält den Schluss von *Pezizella*, *Belonium*, *Gorgoniceps*, *Eriopeziza*, *Arachnopeziza*. Die Unterabtheilung *Cyathoideae* wird eingetheilt in *Pseudohelotieae* (*Phialea*, *Cyathicula*, *Belonioscypha*, *Pocillum*) und *Ciborieae*. Die Gattung *Phialea* wird noch begonnen.

15. **P. Viala** et **C. Sauvageau.** La Brunissure et la maladie de Californie. (Journ. de Bot. VI. p. 355—363.)

Von diesen beiden Krankheiten des Weinstocks wird die erstere veranlasst durch *Plasmodiophora Vitis*, die letztere durch *P. californica*.

### VI. Flechten.

16. **E. Baroni.** Lichenes pedemontani a cl. Prof. Arcangeli in Monte Cinisio et Monte Rosa annis 1876 sc. 1880 lecti. (Bull. d. Soc. bot. Ital. 1879. p. 370—372.)

17. **E. Kernstock.** Lichenologische Beiträge. (Verh. d. Zool. bot. Ges. Wien. 42. p. 319—349.)  
IV. Monte Gazza in Südtirol. V. Indicarien; Nachträge zu II Bozen, III Lenesien.
18. **Goll.** Flechten um Schramberg. (Mitt. des bad. bot. Vereins 1879. p. 427—430.)
19. **Hue.** Lichens de Canisy (Manche) et des environs. (Journ. de Bot. VI. p. 341—347.)
20. **A. Jatta.** La *Peltigera rufescens* Hoffm. var. *innovans* Fw. (Bull. d. Soc. bot. Ital. 1877. p. 378—380.)

### VII. Moose.

21. **Simonkai.** (Ung. naturw. Ges. Budapest, in Oest. bot. Zeitschr. 42. p. 362.)  
Legt *Dicranella Marisensis* Simk. vor.
22. **J. Saunders.** South Wiltshire Mosses. (Journ. of Bot. XXX. p. 297—298.)

### VIII. Farne.

23. **Potonié.** Die den Wasserspalten physiologisch entsprechenden Organe bei fossilen und recenten Farnarten. (Sitzb. naturf. Freunde 1892. p. 117—124.)  
Die vermisste „gebührende Beachtung“ der in Rede stehenden Organe hätte der Verf. bei Mettenius Fil. Horti Lips. p. 8—10 in recht ausführlicher Weise finden können.
24. **H. Potonié.** Das grösste carbonische Pflanzenfossil des Europäischen Continents. (Naturw. Wochenschr. VII. p. 337—343. 8 Fig.)
25. **H. Potonié.** Ueber einige Carbonfarne III. (Jahrb. d. preuss. geol. Landesanstalt 1891. 36 S. Taf I—IV.)  
*Palmatopteris furcata* (Brougn.) Pot. nebst Charakteristik der Gattung *Palmatopteris* n. gen.; *Neuropteris gigantea* Sternb. und *N. Zeilleri* Pot. n. sp.
26. **J. A. Clark.** Systematic and alphabetic index of new species of North American Phanerogams and Pteridophytes, published in 1891. (Contr. from the N. S. National Herbarium I. N. V. p. 151—188.)  
Eine sehr dankenswerthe Zusammenstellung.
27. **J. Flechtner.** Ueber neue und seltene Gefässkryptogamen nebst Bemerkungen über diese Klasse im Allgemeinen IV. (Gartenflora 1892. p. 542—545.)  
Bespricht insbesondere die Cultur.

28. **S. Sommier.** Seconda gita a Capalbio. (Bull. d. Soc. bot. Ital. 1892. p. 348—350.)

Isoetes velata und J. Hystrix var. subinermis Dur.

29. **P. Bolzoni.** Contributo alle flora dell' Elba. (Bull. d. Soc. bot. Ital. 1892. p. 356 - 361.)

### Sammlungen.

**G. Herpell.** Sammlung präparirter Hutpilze von G. Herpell, 6. Lieferung. Selbstverlag von G. Herpell in St. Goar. 10 Mark.

Diese Lieferung erschien im Mai 1892 und enthält folgende 20 Species unter Nr. 116 bis 135 auf 15 Tafeln mit 150 bis 160 Präparaten:

116.	Agaricus	(Amanita)	excelsus Fr.
117.	"	(Lepiota)	amianthinus Scop.
118.	"	(Armillaria)	bulbiger Alb. & Schwein.
119.	"	(Tricholoma)	impolitus Lasch.
120.	"	"	arcuatus Bull.
121.	"	(Clitocybe)	nebularis Batsch.
122.	"	"	flaccidus Sowerb.
123.	"	"	dealbatus Sowerb.
124.	"	(Mycena)	galericulatus Scop.
125.	"	(Pholiota)	marginatus Batsch.
126.	"	(Inocybe)	rimosus Bull.
127.	"	"	Tricholoma Alb. & Schw.
128.	"	(Psilocybe)	semilanceatus Fr.
129.	"	(Flammula)	carbonarius Fr.
130.	Cortinarius		anomalus Fr.
131.	"		sanguineus Fr.
132.	Lactarius		thejogalus Bull.
133.	Cantharellus		infundibuliformis Fr.
134.	Boletus		versipellis Fr.
135.	"		scaber Fr.

Auf den meisten Tafeln befinden sich neben den Präparaten von dem ausgebildeten Pilze auch solche von dessen Entwicklungsstufen und, soweit es möglich war, auch von einigen Varietäten und Formen, so dass so viel als möglich ein Bild von dem Formenkreise des Pilzes zur Ansicht gebracht wird.

Die Präparate sind, wie in den vorhergehenden Lieferungen, nach meiner Methode hergestellt. Dieselbe habe ich unter dem Titel „Das Präpariren und Einlegen der Hutpilze für das Herbarium“ veröffentlicht (2. Ausgabe mit Nachtrag, in Commission bei R. Friedländer & Sohn in Berlin. 2 Mark).

Ich wende diese Methode zur Herstellung der Sammlungen von fleischigen Hutpilzen seit 1875 an. Es steht mir also, was den Werth und die Haltbarkeit dieser Pilzpräparate betrifft, eine Erfahrung von 18 Jahren zur Seite, worüber ich einige Mittheilungen hier folgen lasse in der Voraussetzung, dass es für die Pilzkundigen von Interesse sein wird.

Meine Mittheilungen gründen sich auf meine Beobachtungen in meinem Privatherbarium, da ich dieses in dem angegebenen Zeitraume stets unter Augen hatte. Selbstverständlich beziehen sich dieselben auch nur auf diejenigen Pilze, von welchen ich Präparate hergestellt habe.

Sämmtliche Pilzpräparate meines Herbariums haben sich insofern gut gehalten, indem nicht ein einziges etwa durch Fäulniss etc. verdorben ist. Es ist allerdings erforderlich, dass die Präparate in einem trockenen Raume aufbewahrt werden. In feuchten Lokalitäten kann Schimmel auf denselben auftreten, was auch bei Sammlungen von Moosen und von phanerogamischen Gewächsen vorkommt. Mitunter zeigen sich an den jüngeren Präparaten Ausschwitzungen, die ich auf Seite 33 meiner Schrift beschrieben habe. Dieselben lassen sich leicht durch Abwaschen mittelst eines feuchten Schwämmchens ohne Nachtheil des Präparats beseitigen.

Bei der Herstellung von Pilzpräparaten ist es von wesentlicher Bedeutung, die natürlichen Farben der Pilze zu erhalten. Von den meisten Pilzen ist dieses bei sorgfältiger Präparation zu erreichen, jedoch ist die Haltbarkeit der Farben in den Präparaten je nach der Eigenthümlichkeit des präparirten Pilzes von sehr verschiedener Dauer. Es giebt Pilzpräparate, welche ihre Farbe sehr lange behalten, andere verändern sich nach kürzerer oder längerer Zeit: sie blassen ab, sie werden dunkler, oder verändern sich in solcher Weise, dass von dem ursprünglichen Farbenton nichts mehr zu erkennen ist.

Oft zeigen die Arten einer Gattung oder einer Gruppe in dieser Beziehung gleiches oder ähnliches Verhalten. So behalten die Arten von *Russula*, einer Gattung, bei welcher die Farben des lebenden Pilzes so leicht veränderlich sind, in den Präparaten ihre Farben, wie es scheint, für alle Zeiten. Ich habe 18 *Russula*-Arten präparirt und alle haben die Farbe des Hutes bis jetzt fast unverändert behalten. *Russula rubra* Fr. hat nach 18 Jahren noch seine schöne intensiv zinnoberrothe Farbe.

Fast ebenso gut halten sich die Präparate der *Lactarius*-Arten mit Ausnahme der in allen Theilen weissen *Lactarius pargamenus* Fr., *piperatus* Fr. und *vellereus* Fr., deren Präparate mit der Zeit gelblich werden. *Lactarius mitissimus* Fr. und *lilacinus* Fr. blassen etwas ab.

Ein allmähliches Verblässen der Farbe findet bei den Arten von *Hygrocybe* statt. Die blutrothen, menningrothen und scharlachrothen Hüte von *Hygrocybe punicea* Fr., *miniata* Fr. und *coccinea* Fr. behalten bei dem Präpariren ihre Farbe recht gut, verblässen aber nach und nach im Laufe der Jahre, so dass die ursprünglich lebhaft rothen Farben in ein schmutziges Gelb übergehen.

Auch bei dem allgemein bekannten Fliegenpilz, *Amanita muscaria* L., verblasst die rothe Farbe des Hutes, jedoch nicht so schnell und nicht in dem Maasse, wie bei *Hygrocybe*. Der Hut wird nach einigen Jahren blassorangefarbig. Dieselbe Farbe findet man an abgängigen Exemplaren des vegetirenden Pilzes. Es scheint demnach, dass die Veränderung des Farbstoffs, die sich in dem lebenden Pilze in wenigen Tagen vollzieht, in den Präparaten des Herbariums mehrere Jahre gebraucht.

Beständig sind meistens die sogenannten Mischfarben, wie die verschiedenen Nüancen von Grau und Braun. Ich habe von einer grossen Anzahl von Pilzen mit solchen Farben von folgenden Gattungen recht haltbare Präparate hergestellt: *Amanita*, *Lepiota*, *Armillaria*, *Tricholoma*, *Clitocybe*, *Collybia*, *Mycena*, *Omphalia*, *Pleurotus*, *Volvaria*, *Pluteus*, *Entoloma*, *Clitopilus*, *Nolanea*, *Eccilia*, *Pholiota*, *Inocybe*, *Hebeloma*, *Flammula*, *Naucoria*, *Galera*, *Tubaria*, *Stropharia*, *Hypholoma*, *Gomphidius*, *Paxillus*, *Cantharellus*, *Marasmius*, *Lentinus*.

Am schwierigsten ist die weisse Farbe zu erhalten. Bei vielen Pilzen ist nur der Stiel, die Lamellen und das Fleisch oder eins von diesen Theilen weiss, während der Hut eine andere Farbe hat. In den Präparaten ist die weisse Farbe dieser Theile selten rein zu erhalten. Nach einiger Zeit nehmen sie den Stich eines gräulichen oder bräunlichen Farbentons an.

Von den Pilzen, die in allen Theilen weiss sind, habe ich an meinen Präparaten folgende Beobachtungen gemacht: *Tricholoma Columbetta* Fr. und *album* Schaeff. aus den Jahren 1878 und 1880 sind bräunlich geworden und an den Präparaten ist nicht mehr zu erkennen, dass sie aus ganz weissen Pilzen hergestellt sind. *Clitocybe cerussata* Fr., *phyllophila* Fr., *pityophila* Fr., *candicans* Pers., *dealbata* Sow. sind etwas grau geworden. Man kann jedoch noch immer etwas von der ursprünglich weissen Farbe der Pilze wahrnehmen. *Volvaria bombycina* Schaeff., *Entoloma sericellum* Fr., *Limacium eburneum* Bull., *Cossus* Sowerb., *Camarophyllus virgineus* Jacq., *niveus* Scop. sind mehr oder weniger vergilbt.

Die gelben und orangefarbenen Pilze zeigen bei der Präparation ein sehr verschiedenes Verhalten. Es behalten beinahe vollständig ihre ursprünglich gelbe Farbe: *Mycena citrinella*

Pers.; *Pholiota caperata* Pers., *adiposa* Batsch.; *Flammula flavida* Schaeff.; *Stropharia melasperma* Bull., *squamosa* Fr., *stercoraria* Fr. und gelbe *Russula*-Arten. Die gelbe Farbe verändert sich schon gleich bei dem Präpariren, meistens aber erst später an den fertigen Präparaten, und geht nach und nach in verschiedene Nüancen von Braun oder Gelbbraun über bei folgenden Pilzen: *Tricholoma equestre* Fr., *sulphureum* Bull.; *Flammula sapinea* Fr.; *Bolbitius Boltonii* Pers.; *Phlegmacium percome* Fr., *fulgens* Alb. & Sch., *fulmineus* Fr. Von *Pluteus leoninus* Schaeff. und von *Limacium hypothejum* werden die gelben Hüte mit der Zeit blasser. *Hypholoma fasciculare* Huds. und *capnoides* Fr. behalten Jahre lang ihre schöne gelbe Farbe, wenn die Präparate von jungen, frischen, nicht feuchten Exemplaren hergestellt sind. Bei Verwendung von feuchtem Material werden die Präparate schon während der Arbeit missfarbig.

Die blaue Farbe der Pilze ist in den Präparaten entweder nur wenig oder fast gar nicht haltbar. Dieselbe kommt am häufigsten bei der *Cortinarius*-Gruppe vor. Der in allen Theilen dunkelblaue Pilz, *Inoloma violaceum* Fr., verliert schon während dem Präpariren zum grossen Theil seine schöne Farbe. Nach einiger Zeit ist dieselbe verschwunden. Präparate meines Herbariums von 1882 und 1884 sind jetzt dunkelbraun, hin und wieder mit einem Stich in die Lilafarbe. Die hellblaue Farbe von *Inoloma albo-violaceum* L. verblasst etwas bei dem Auftrocknen des Präparats, verändert sich dann aber später nicht weiter. Ebenso verhält sich *Inoloma traganum* Fr. Die blaue Farbe geht ganz verloren oder es bleiben nur Spuren davon zurück in den Präparaten von *Phlegmacium glaucopus* Schaeff., *caerulescens* Fr., *cumatile* Fr., *Myxacium Salor* Fr. Von anderen blauen Pilzen sind noch zu erwähnen: *Entoloma griseocyaneum* Fr., *Leptonia lampropus* Fr., ferner die dunkelblau- und lilafarbigen Varietäten von *Clitocybe laccata* Scop., die lilafarbige Varietät von *Tricholoma personatum* Fr. und die braunvioletten *Tricholoma nudum* Bull. und *sordidum* Fr. Die Präparate von allen diesen Pilzen verlieren mit der Zeit ihre blaue Farbe mehr oder weniger.

Die zahlreichen Arten der *Cortinarius*-Gruppe verhalten sich bei dem Präpariren sehr mannigfaltig. Es behalten sehr gut ihre schöne blut- resp. zinnoberrothe Farbe: *Dermocybe sangiunea* Wulf und *cinnabarina* Fr. Gute Präparate mit Erhaltung der eigenthümlichen Farben lassen sich ferner von *Phlegmacium claricolor* Fr., *turmale* Fr., *infractum* Fr., *anfractum* Fr., *Myxacium collinitum* Fr., *mucifluum* Fr., *elatus* Fr., *Inoloma argentatum* Pers., *pholideum* Fr., *arenatum* Pers., *Dermocybe anomala* Fr., *anthracina* Fr., *Telamonia bivela* Fr.,



*armillata* Fr., *limonia* Fr., *hinnulea* Fr., *brunnea* Pers., *Hydrocybe armeniaca* Schaeff., *saniosa* Fr. herstellen. Dahingegen giebt es wieder viele Arten von dieser Gruppe, deren Präparate sich mehr oder weniger, manchmal bis zur Unkenntlichkeit, verändern.

Grüne Pilze giebt es nur wenige. Unter diesen verändert sich die eigenthümlich graugrüne Farbe von *Clitocybe odora* Bull. mit der Zeit so sehr, dass an der Farbe der ältern Präparate der Pilz nicht mehr zu erkennen ist; während *Stropharia aeruginosa* Curt; *Lactarius blennius* Fr.; *Russula virescens* Schaeff. und *furcata* Pers. ihre grüne oder grünliche Farbe behalten.

Die rauchgrauen, schwärzlichen und umbrafarbigen Pilze eignen sich meistens recht gut für Präparate, da ihre eigenthümliche Farbe grösstentheils erhalten bleibt. Z. B. *Clitocybe cyathiformis* Bull., *Collybia rancida* Fr., *Entoloma porphyrophaeum* Fr., *Tricholoma portentosum* Fr.

Von den Champignon-Arten habe ich *Psalliota arvensis* Schaeff., *campestris* L., *sylvatica* Schaeff., *haemorrhoidaria* Kalchbr., *cretacea* Fr. präparirt. Hiervon geben die mit braunen, röthlichen oder schwärzlichen Schuppen bekleideten Formen die besten Präparate. Die weissen Varietäten werden gewöhnlich gelblich oder sie nehmen auch einen grauen Farbenton an.

Von den *Coprinus*-Arten lassen sich nur von jungen Exemplaren, bei welchen die Sporen noch nicht zur Reife gelangt sind, Präparate, die dem lebenden Pilze sehr ähnlich sind, herstellen. Dieselben halten sich recht gut. Vollständig entwickelte Individuen zerfliessen im vegetirenden Zustande sehr bald zu einer tintenähnlichen Flüssigkeit und liefern Präparate von schwärzlichem Ansehen.

Die *Boletus*-Arten eignen sich sehr gut für Präparate, besonders nach der Seite 22 meiner Schrift angegebenen Methode, nach welcher der Hut ohne Anwendung der Presse präparirt wird. Die Farben sind mit Ausnahme des gelben *Boletus elegans* Schum. fast durchgängig beständig.

Einige Pilze nehmen bei dem Präpariren oder auch in den fertigen Präparaten nach einiger Zeit in allen Theilen (Hut, Stiel und Lamellen) eine ganz gleiche Farbe an, während an dem vegetirenden Pilze die einzelnen Theile verschiedenfarbig sind. So werden *Russula nigricans* Bull. und *Hygrocybe conica* Scop. bei dem Pressen beinahe vollständig schwarz. Von *Phlegmacium elegantius* Fr. wird das ganze Präparat nach einiger Zeit röthlich, wogegen am lebenden Pilze der Hut rothgelb, der Stiel gelblich und die Lamellen dottergelb sind.

Während die Farben der Hutpilze in den Präparaten so mannigfachen Veränderungen unterworfen sind, behalten die Pilzsporen in den Sporenpräparaten ihre Farbe beinahe unverändert. Nur bei weissen Sporen kommt es vor, dass deren Präparate mit der Zeit gelblich werden. Z. B. von *Lepiota procera* Scop., *excoriata* Schaeff., *Armillaria mellea* Fl. Dan. Auch verändern sich mitunter etwas die rosafarbenen oder röthlichen Sporen von einigen Arten aus der Gruppe *Hyporodii*. Z. B. von *Clitopilus Prunulus* Scop. Im Uebrigen sind die Sporenpräparate in ihren Farben beständig und sind stets vortreffliche Beigaben zu den Pilzpräparaten.

Wenn es auch nicht möglich ist, von allen Pilzen Präparate herzustellen, welche genau die natürlichen Farben der lebenden Pilze besitzen, so bieten die Pilzpräparate nach meiner Methode im Allgemeinen bei dem Bestimmen und Erkennen der so zahlreichen und unter sich ähnlichen Hutpilze bedeutende Vortheile. Es ist daher Denjenigen, welche sich mit dem Studium dieser Pilze beschäftigen, die Anlage solcher Pilzherbarien angelegentlichst zu empfehlen.

G. Herpell.

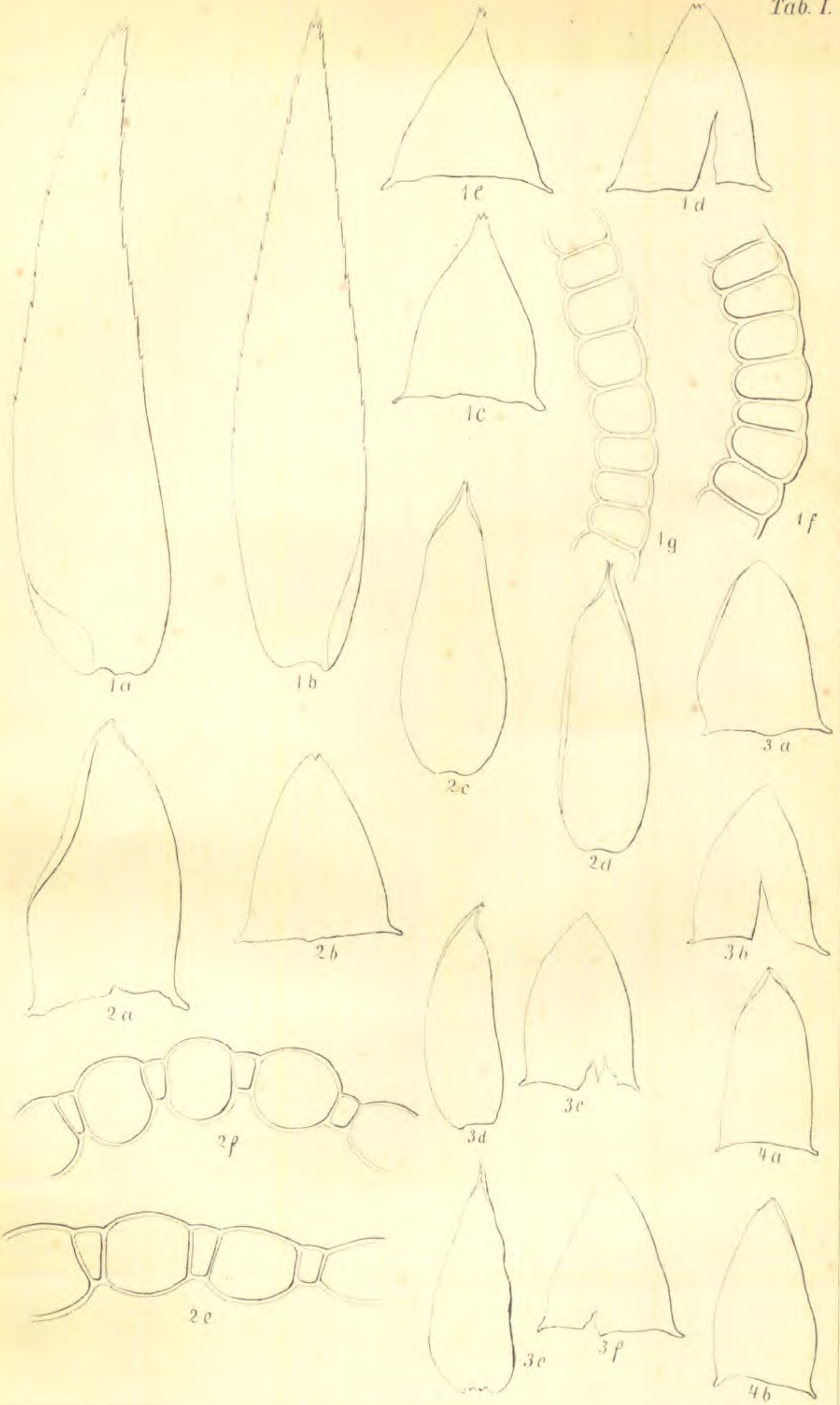
---

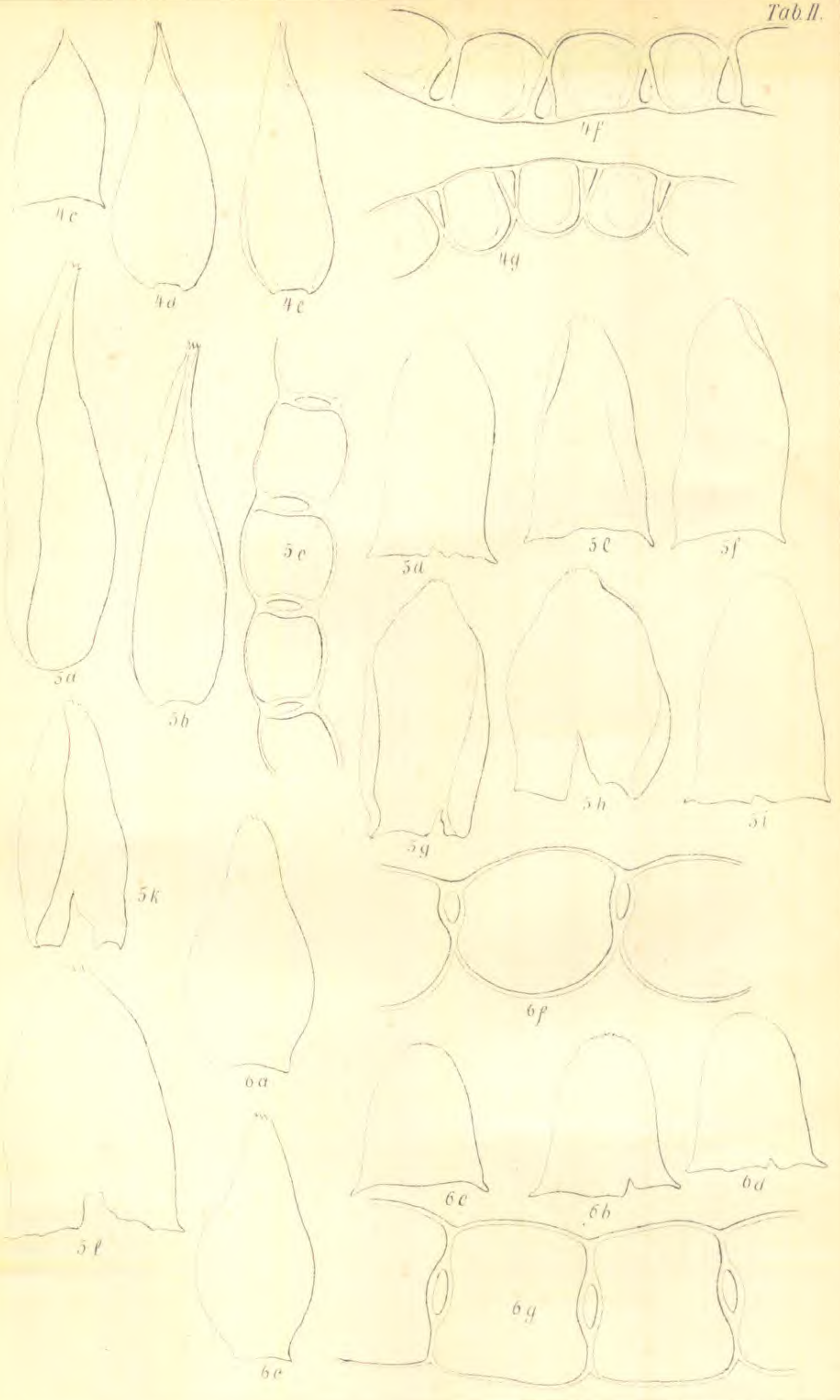
## An die Leser und Freunde der „Hedwigia“.

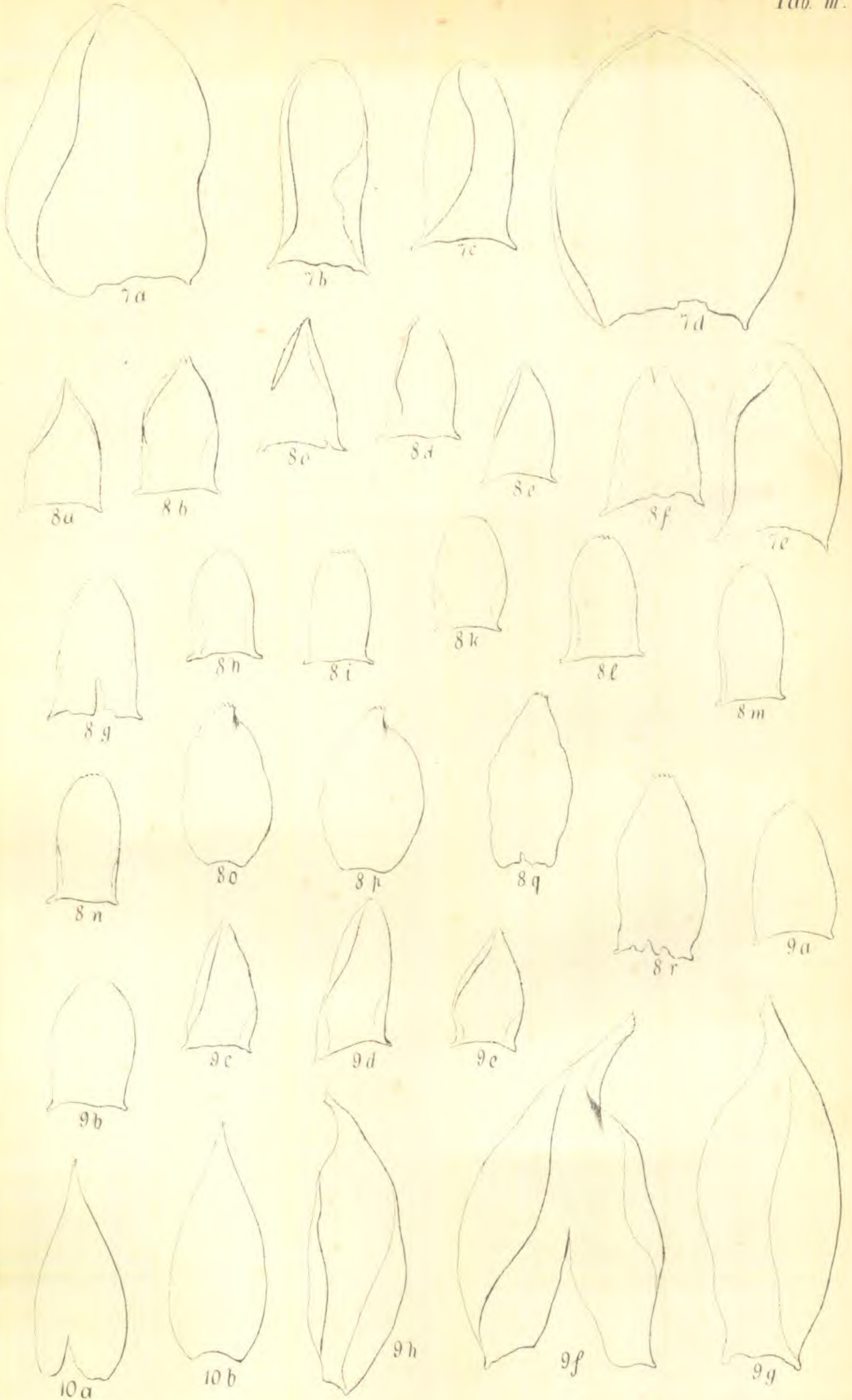
Im Anschluss an die am Kopfe unseres heutigen Heftes befindliche Mittheilung über das Hinscheiden des bisherigen Redacteurs der „Hedwigia“ theilen wir mit, dass diese Zeitschrift in Zukunft von Prof. **Georg Hieronymus** unter Mitwirkung von **Paul Hennings** und Dr. **G. Lindau** in Berlin redigirt und treu dem von Prantl seiner Zeit entwickelten Programme weiter geführt werden wird.

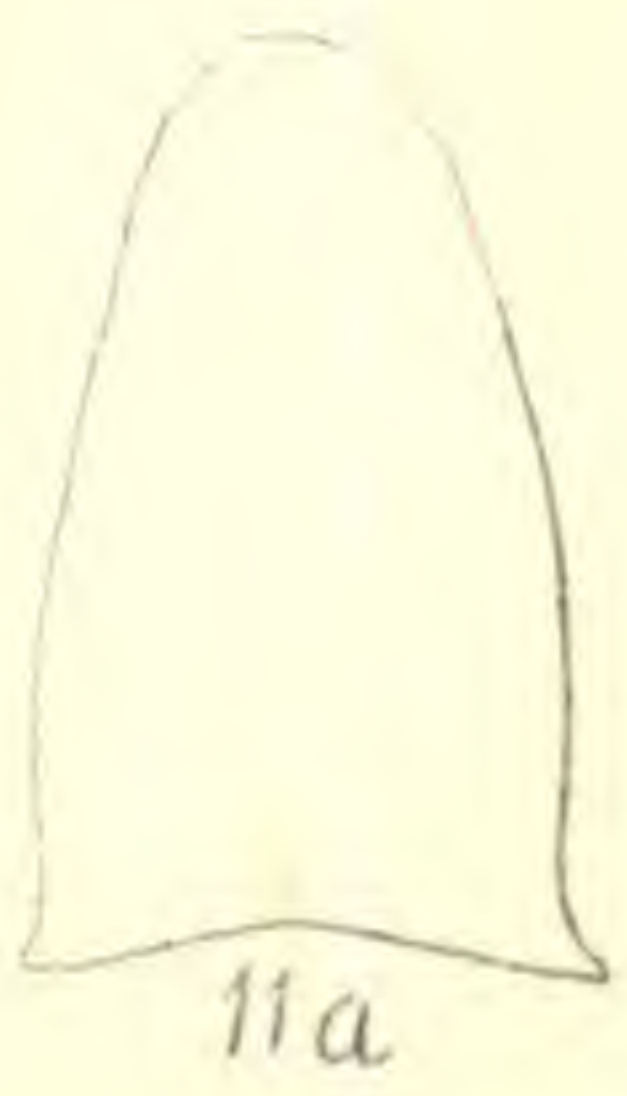
Beiträge, sowie redactionelle Anfragen sind mit der Aufschrift „Für die Redaction der Hedwigia“ an Prof. **Hieronymus**, Berlin W., Kgl. botanisches Museum, Grunewaldstrasse 6—7, zu richten.

C. Heinrich's Verlag.









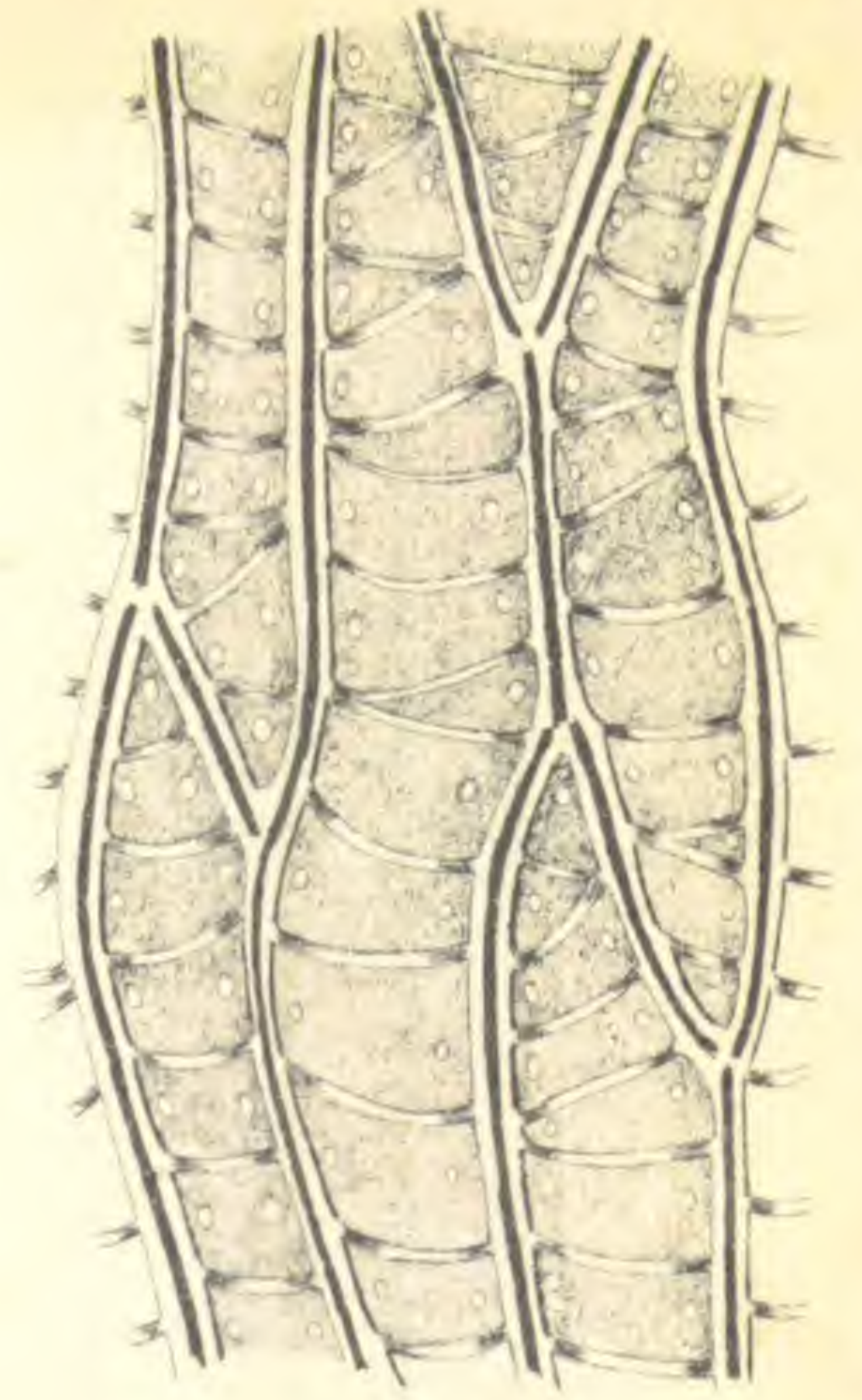
11a



11d



11c



11e



11g



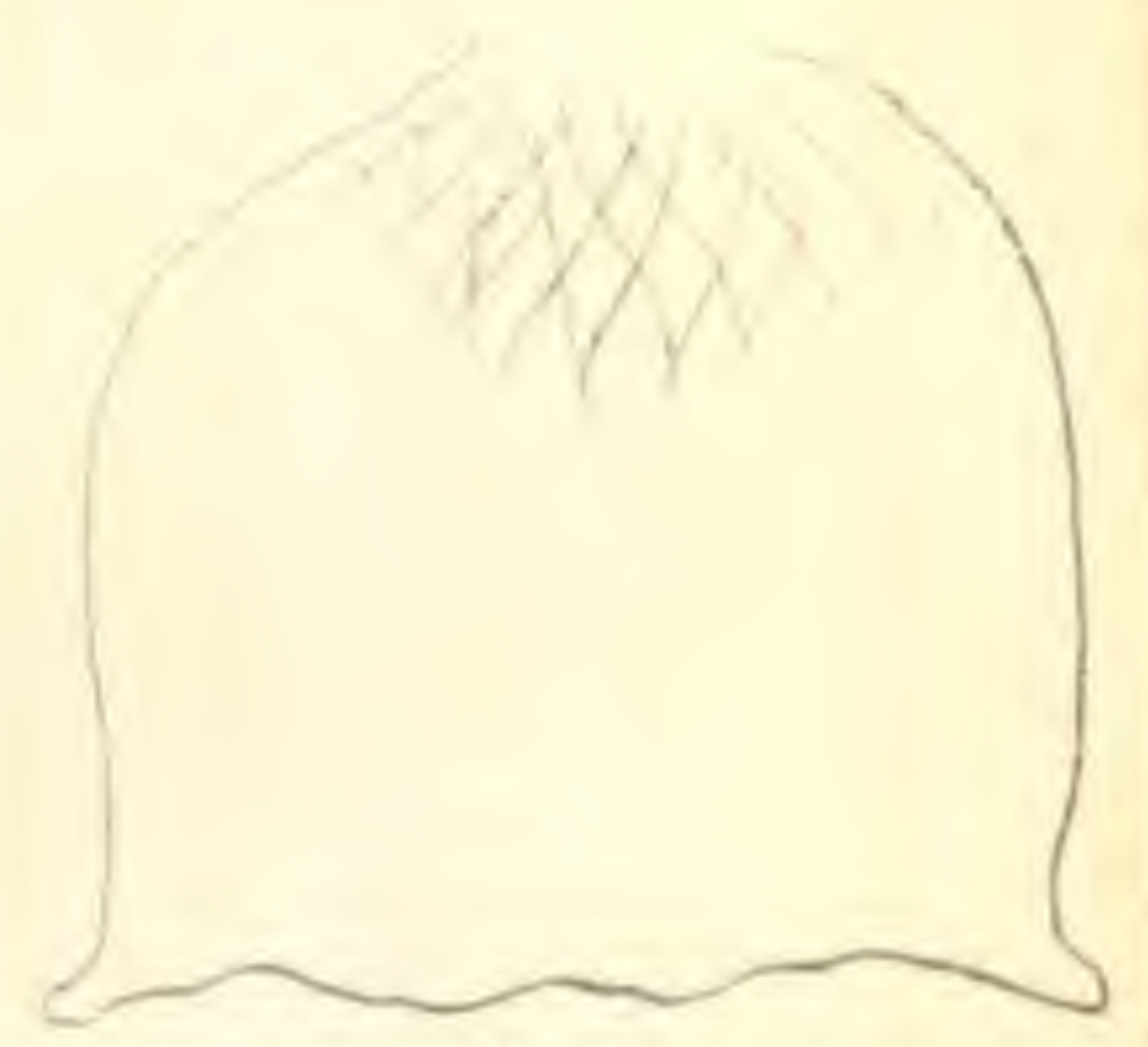
11f



11b



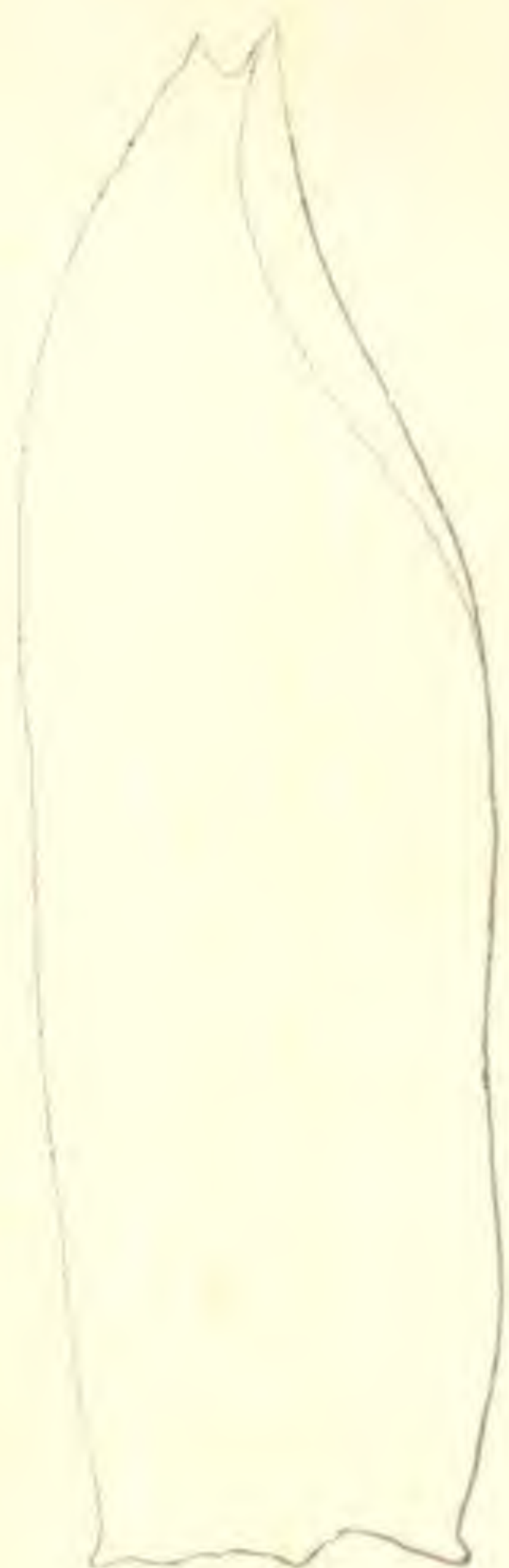
10d



10f



12b



12c



10e



10c



Begründet 1852 durch Dr. Rabenhorst



als

»Notizblatt für kryptogamische Studien.«

# HEDWIGIA.

Organ

für

## Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau

in Berlin.

Band XXXII.

1893.

Heft 2.

**Inhalt:** Nekrolog von Prof. Dr. Prantl. — Ed. Fischer, Beiträge zur Kenntniss exotischer Pilze. — P. A. Saccardo, Mycetes aliquot australienses. — P. A. Karsten, Fragmenta mycologica XL. — P. Hennings, Einige neue und interessante Pilze aus dem Kgl. botan. Museum in Berlin. — P. Magnus, Einige Worte zu P. A. Saccardo's Kritik der von O. Kuntze in seiner Revisio generum plantarum vorgenommenen Aenderungen in der Benennung der Pilze. — W. Zopf, Die Weissfärbung von *Thamnoia vermicularis*, bedingt durch eine neue krystallisirende Flechtensäure (Thamnolsäure). — Paul Richter, *Chaetomorpha Henningsii* P. Richter sp. n. — Paul Richter, Neue Algen der *Plykotheka universalis*, Fasc. X u. XI. — Literatur. — Sammlungen.

Hierzu Tafel V bis VII und 1 Porträt.

Dresden.

Druck und Verlag von C. Heinrich.

Erscheint in zweimonatlichen Heften.

Abonnement für den Jahrgang mit 8 Mark

durch alle Buchhandlungen.



# An die Leser und Mitarbeiter der „Hedwigia“.

Zusendungen und Anfragen redactioneller Art werden unter der Adresse:

Prof. Dr. **G. Hieronymus**,  
**Berlin, Botanisches Museum, Grunewaldstrasse 6/7,**  
mit der Aufschrift

„Für die Redaction der Hedwigia“

erbeten.

Um eine möglichst vollständige Aufzählung der kryptogamischen Literatur und kurze Inhaltsangabe der wichtigeren Arbeiten zu ermöglichen, werden die Verfasser, sowie die Herausgeber der wissenschaftlichen Zeitschriften höflichst im eigenen Interesse ersucht, die Redaction durch Zusendung der Arbeiten oder Angabe der Titel baldmöglichst nach dem Erscheinen zu benachrichtigen; desgleichen sind kurz gehaltene Selbstreferate über den wichtigsten Inhalt sehr erwünscht.

In Rücksicht auf den Gesamtumfang der Zeitschrift sollen die einzelnen Abhandlungen die Länge von 2 Bogen im Allgemeinen nicht überschreiten, desgleichen die einer Abhandlung beizugebenden Tafeln nicht mehr als zwei betragen. Die Originalzeichnungen für die Tafeln sind im Format  $19,5 \times 12$  cm mit möglicher Ausnutzung des Raumes und in guter Ausführung zu liefern, auch sind die Manuscripte nur auf einer Seite zu beschreiben.

Die Autoren erhalten auf Wunsch 25 Sonderabzüge kostenlos, doch werden solche in beliebiger Anzahl zum Selbstkostenpreis geliefert.

**C. Heinrich's Verlag.**





*Prof. Dr. Karl Prantl,  
geb. 10. September 1849, gest. 24. Februar 1893.*

# HEDWIGIA.



Organ für Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau

in Berlin.

---

---

1893.

März u. April.

Heft 2.

---

---

## Professor Dr. Karl Prantl.

Ein Nachruf.

(Mit Porträt.)

Am 24. Februar verstarb in Folge eines Lungenleidens der Redakteur dieser Zeitschrift, **Professor Dr. K. Prantl**, Direktor des königl. botan. Gartens zu Breslau.

Karl Prantl wurde zu München am 10. September 1849 als Sohn des Professors der Philosophie K. von Prantl geboren. Er besuchte daselbst das Maximiliansgymnasium und die Universität, promovirte im Mai 1870 auf Grund einer preisgekrönten Arbeit, „Das Inulin“, und wurde unmittelbar darauf Assistent am dortigen pflanzenphysiologischen Institut, in welchem er schon vorher unter Naegeli's Leitung gearbeitet hatte. Im Herbst 1871 verliess er München, um sich im Würzburger pflanzenphysiologischen Institut unter Sachs weiter auszubilden, übernahm auch dort die Assistentenstelle und habilitirte sich 1873 als Privatdocent an der Universität zu Würzburg. Im Herbst 1876 wurde er an die königl. bayerische Forstlehranstalt zu Aschaffenburg als Docent der Forst-Botanik berufen. Nach 13jähriger Wirksamkeit an dieser Anstalt wurde er Oktober 1889 als Nachfolger Engler's zum Direktor des botanischen Gartens und ord. Professor der Botanik an der Universität Breslau ernannt.

Nachdem Prantl in der ersten Zeit seiner wissenschaftlichen Thätigkeit einige physiologische Arbeiten ver-

öffentlich hatte, begann er sich eingehend mit dem Studium der Gefässkryptogamen zu beschäftigen. Die Resultate dieser Studien waren eine Reihe von mehr oder minder umfangreichen morphologischen, vergleichend anatomischen, entwicklungsgeschichtlichen und systematischen Abhandlungen. Das Interesse für diese Pflanzenklasse war bei Prantl mit den Jahren so gross geworden, dass er schliesslich als seine vornehmste Aufgabe betrachtete, ein den modernen Anforderungen entsprechendes System der Gefässkryptogamen auf entwicklungsgeschichtlicher und vergleichend anatomischer Grundlage zu schaffen. Im vorigen Jahre begann er dieses sein neues System zu veröffentlichen und die von den bisherigen Systemen abweichende Gruppierung und Eintheilung der Familien eingehend zu begründen. Der weitere Ausbau des Systems sowie die monographische Bearbeitung der einzelnen Gattungen, für welche Prantl bereits umfangreiche Vorarbeiten erledigt hatte, wurden durch seinen unerwartet frühen Tod unterbrochen.

Ogleich Prantl auf dem Gebiete der niederen Kryptogamen keine bedeutende Arbeit producirt hat, besass er doch eine so hervorragende Kenntniss derselben, dass er befähigt war, die Redaktion dieser Zeitschrift sowie des I. Theiles (Kryptogamen) von „Engler-Prantl, Die natürl. Pflanzenfamilie“ zu führen.

Für letztgenanntes Werk bearbeitete er auch eine Anzahl von Phanerogamen-Familien. Das Studium einiger dieser Familien ergab wichtige neue morphologische und systematische Resultate, die in „Engler's botan. Jahrbüchern“ ausführlicher niedergelegt sind. Eine eingehende Begründung seines neuen Cruciferen-Systems sollte in diesem Jahre erscheinen.

Ganz besonders hervorragend war Prantl als Lehrer. Durch seinen klaren und anregenden Vortrag, durch seine liebenswürdige Bereitwilligkeit, mit der er Jedem sein Wissen zur Verfügung stellte, gewann er sich die Herzen aller seiner Schüler. Sein Lehrbuch der Botanik erschien in 8 Auflagen und mehreren Uebersetzungen.

Mit grossem Eifer betrieb Prantl die Erforschung der Flora Süddeutschlands. Die Neubearbeitung von Seubert's Excursionsflora für das Grossherzogthum Baden, sowie die Herausgabe einer Excursionsflora für Bayern sind die wichtigsten Resultate dieser Forschungen.

In der botanischen Nomenklatur ist Prantl's Name durch die von Mez aufgestellte Bromeliaceengattung „Prantleia“ (Flora Brasiliensis) verewigt.

V. Hellmann.

### Liste der Schriften Prantl's.

1. 1870. **Das Inulin. Ein Beitrag zur Pflanzenphysiologie.** (Gekr. Preisschrift. Inaug.-Diss.)
2. 1873. **Ueber den Einfluss des Lichtes auf das Wachstum der Blätter.** (Arb. des bot. Inst. zu Würzburg.)
3. » **Untersuchungen über die Regeneration des Vegetationspunktes an Angiospermenwurzeln.** (Hab. Schr.) Würzburg.
4. 1874. **Vorläufige Mittheilung über die Verwandtschaftsverhältnisse der Farne.** (Sitzber. der med.-phys. Ges. Würzburg.)
5. » **Notizen zur Flora Südbayerns aus der Flora von Partenkirchen.** (Ber. des bot. Ver. zu Landshut.)
6. » **Lehrbuch der Botanik.** Leipzig.
7. 1875. **Untersuchungen zur Morphologie der Gefäßkryptogamen. Heft I. Die Hymenophyllaceen, die niedrigste Entwicklungsreihe der Farne.** Leipzig.
8. » **Bemerkungen über die Verwandtschaftsverhältnisse der Gefäßkryptogamen und den Ursprung der Phanerogamen.** (Verhandl. d. phys.-med. Ges. Würzburg.)
9. » **Morphologische Studien I. Die Verzweigung des Stammes bei einigen Farnen.** (Flora.)
10. 1876. **Morphol. Stud. II. Was ist unter Cambiform zu verstehen.** (Flora.)
11. » **Ueber die Sporangienentwicklung einiger Farne.** (Tagebl. d. 49. Naturforschervers. zu Hamburg.)
12. 1877. **Hysterium Pinastri Schrad., als Ursache der Schüttekrankheit der Kiefer.** (Flora.)
13. 1878. **Ueber die Anordnung der Zellen in flächenförmigen Prothallien der Farne.** (Flora.)

14. 1878. Ueber das Vorkommen der *Cuscuta Gronowii* Willd. im Mainthale. (Flora.)
15. 1879. Zur Entwicklungsgeschichte der Prothallien von *Salvinia natans*. (Bot. Ztg.)
16. » Ueber den Einfluss des Lichtes auf die Bilateralität der Farnprothallien. (Bot. Ztg.)
17. » Geschlechtervertheilung an Prothallien. (Tagebl. der 52. Naturforschervers. zu Baden-Baden.)
18. » Die Mechanik des Ringes an Farnsporangien. (l. c.)
19. » Verzeichniss der im botanischen Garten der kgl. Forstlehranstalt zu Aschaffenburg cultivirten Pflanzen. Aschaffenburg.
20. 1880. Seubert's Excursionsflora für das Grossherzogthum Baden. 3. Aufl. Stuttgart.
21. » P. u. Fürst. Der Einfluss des Winters 1879/80 auf unsere forstliche Pflanzenwelt. (Forstwissenschaftl. Centralbl.)
22. » Weitere Beobachtungen über die Kieferschütte und die auf Coniferen schmarotzenden Pilze aus der Gattung *Hysterium*. (l. c.)
23. 1881. Beobachtungen über die Ernährung der Farnprothallien und die Vertheilung der Sexualorgane. (Bot. Ztg.)
24. » Verzeichniss der von v. Fridau auf Schmarda's Reise 1853 in Ceylon gesammelten Farne. (Verhandl. zool.-bot. Ges. Wien.)
25. » Vorläufige Mittheilung über die Morphologie, Anatomie und Systematik der Schizaeaceen. (Engl. Jahrb.)
26. » Untersuchungen zur Morphologie der Gefässkryptogamen. Heft II. Die Schizaeaceen, morphologisch und systematisch bearbeitet. Leipzig.
27. 1882. Ein neuer *Epilobium*bastard aus Tyrol. (Deutsch. Bot. Monatschr.)
28. » Die Farngattungen *Cryptogramme* und *Pellaea*. (Engl. Jahrb.)
29. 1883. Studien über Wachsthum, Verzweigung und Nervatur der Laubblätter, insbesondere der Dicotylen. (Ber. d. D. Bot. Ges.)!

30. 1883. **Adiantopsis alata** Prantl. (Gartenflora.)
31. » **Helminthostachys zeylanica** und ihre Beziehungen zu **Ophioglossum** und **Botrychium**. (Ber. d. D. Bot. Ges.)
32. » **Systematische Uebersicht der Ophioglosseen**. (Ber. d. D. Bot. Ges.)
33. 1884. **Beiträge zur Systematik der Ophioglosseen**. (Jahrb. des kgl. bot. G. zu Berlin.)
34. » **Excursionsflora für das Königreich Baiern**. Stuttgart.
35. » **Referat über Göbel's vergleichende Entwicklungsgeschichte**. (Engl. Jahrb.)
36. 1886. **Die Mechanik des Ringes am Farnsporangium**. (Ber. d. D. Bot. Ges.)
37. » **Plan des botanischen Gartens der kgl. Forstlehranstalt Aschaffenburg**.
38. 1887. **Beiträge zur Kenntniss der Cupuliferen**. (Engl. Jahrb.)
39. » **Beiträge zur Morphologie und Systematik der Ranunculaceen**. (Engl. Jahrb.)
- 40, 41. 1887. **Betulaceae, Fagaceae**. (Engl.-Pr. Nat. Pflanzenfam.)
- 42—50. 1888. **Anonaceae, Berberidaceae, Calycanthaceae, Lardizabalaceae, Magnoliaceae, Menispermaceae, Myristicaceae, Ranunculaceae, Trochodendraceae**. (Engl.-Pr. Nat. Pflanzenfam.)
51. 1888. **Beiträge zur Flora von Aschaffenburg**. (Mittheil. d. naturw. Ver. zu Aschaffenburg.)
52. 1889. **Die Assimilation freien Stickstoffs und der Parasitismus von Nostoc**. (Hedwigia.)
53. » P. u. Kündig. **Papaveraceae**. (Engl -Pr. Nat. Pflanzenfam.)
54. 1890. **Filices von Südgeorgien** in „Die internationale Polarforschung 1882/83“. Berlin.
55. 1891. **Cruciferae**. (Engl.-Pr. Nat. Pflanzenfam.)
56. 1892. **Das System der Farne**. (Arb. aus dem bot. Inst. zu Breslau.)

Mo. Bot. Garden,  
1895.

## Beiträge zur Kenntniss exotischer Pilze.

Von Ed. Fischer.

(Vergl. Hedwigia 1891 S. 61.)

### III. Geaster stipitatus Solms.

(Hierzu Taf. V.)

Unter den interessanten Pilzen, die Herr Professor Graf zu Solms-Laubach im Winter 1883/84 in Java sammelte,<sup>1)</sup> befand sich auch ein Geaster, der in mehrfacher Richtung bemerkenswerth ist und daher im Folgenden kurz besprochen werden soll. Herrn Prof. Graf zu Solms-Laubach, der mir gütigst das Material zur Untersuchung überliess, spreche ich hier meinen besten Dank aus.

Der Pilz wurde gesammelt im Urwalde bei Tjibodas, der an den Gehängen des Vulkans Gédé gelegenen Dependenz des botanischen Gartens von Buitenzorg. Es lagen mir von demselben einige noch geschlossene und zwei geöffnete, fertig ausgebildete Exemplare vor. Sein auffallendster Character besteht darin, dass die Fruchtkörper gestielt sind, wesshalb ihm Prof. Solms den Namen Geaster stipitatus beigelegt hat, der auch beibehalten werden soll.

Aeusserlich betrachtet haben die noch geschlossenen Fruchtkörper grosse Aehnlichkeit mit einem gestielten Lycoperdon, z. B. L. pyriforme (s. Fig. 1 und 2). Ihre Höhe beläuft sich auf  $3\frac{1}{2}$ — $5\frac{1}{2}$  cm. Der Stiel hat an seiner dünnsten Stelle etwa 7—9 mm Durchmesser und erweitert sich nach oben allmählich zu einem länglich-runden, am Scheitel meist papillenförmig vorgezogenen Theile von 2 bis  $2\frac{1}{2}$  cm Durchmesser. Die Oberfläche ist gelblich-braun, glatt und nur in der Nähe des Scheitels waren Reste eines runzligen Ueberzuges sichtbar. — Es stehen diese Frucht-

<sup>1)</sup> Siehe:

Solms-Laubach: Penicilliopsis clavariaeformis, ein neuer Javanischer Ascomycet. Annales du Jardin botanique de Buitenzorg. Vol. VI 1886 p. 53—72.

Derselbe: Ustilago Treubii n. sp. Ebendasselbst Vol. VI p. 79—92.

Ed. Fischer: Zur Entwicklungsgeschichte der Fruchtkörper einiger Phalloideen. Ebendasselbst Vol. VI 1886 p. 4—51.

Derselbe: Hypocrea Solmsii n. sp. Ebendasselbst Vol. VI 1886 p. 129—143.

Derselbe: Lycogalopsis Solmsii, ein neuer Gastromycet. Berichte der deutschen botanischen Gesellschaft. Jahrg. 1886, Band IV p. 192—197.

H. Rehsteiner: Beiträge zur Entwicklungsgeschichte der Fruchtkörper einiger Gastromyceten. Botanische Zeitung 1892, p. 870—872.

körper bald einzeln, bald auch zu kleinen Gruppen vereinigt, geradeso, wie man es bei *Lycoperdon* häufig trifft. Das Mycelium bildet, soweit sich dies noch feststellen lässt, einen dünnen Ueberzug an der Oberfläche oder in den obersten Schichten des Substrates.

Längsschnitte (Fig. 3) lassen sofort erkennen, dass wir es mit einem *Geaster* zu thun haben, der folgende Gliederung zeigt: Der Stiel besteht aus gleichförmigem Geflecht, das keine Kammerung erkennen lässt. Die Gleba (a) nimmt blos den oberen kopfförmigen Theil des Fruchtkörpers ein und lässt eine axile Columella (c) von circa  $1\frac{1}{2}$  cm Höhe und 2—4 mm Durchmesser erkennen, um welche sich die Glebakammern radial strahlig anordnen. Die Gleba wird umschlossen von der in diesem Stadium sehr dünnen inneren Peridie (ip). Diese setzt sich nach unten direct in das Geflecht des Stieles fort. Am Scheitel ist sie papillenförmig vorgezogen; beim Uebergang in diese Papille erfährt sie unter gleichzeitiger Lockerung ihres Geflechtes eine rasche Zunahme ihres Durchmessers, der dann allerdings gegen die Spitze hin wieder abnimmt. Es ist so die spätere Mündung vorgebildet, in ganz analoger Weise wie bei anderen *Geaster*-Arten, z. B. *G. fornicatus*. Die von dieser Papille umschlossene kegelförmige Scheitelpartie der Gleba besteht aus sterilem, sehr lockerem Hyphengeflecht. Auf die innere Peridie folgt nach aussen eine ca.  $1\frac{1}{2}$  mm dicke pseudoparenchymatische Schicht (Ps), welche am Scheitel, der Vorwölbung der inneren Peridie entsprechend, ebenfalls etwas papillenförmig vorgewölbt ist. Sie reicht nach unten etwas über die Gleba hinaus in das sterile Geflecht des Stieles hinein. Aussen ist sie bedeckt von einer stellenweise sehr dünnen oberflächlichen Geflechtsschicht (R), welche die directe Fortsetzung des sterilen Stielgeflechtes bildet.

Betreffs des Baues der einzelnen besprochenen Theile sind nur wenige Bemerkungen zu machen: Gleba und Pseudoparenchymatische Schicht zeigen nichts Bemerkenswerthes. Das Geflecht, aus dem der Stiel aufgebaut ist, besteht aus zweierlei wirr verflochtenen Elementen: dünnwandige Hyphen von grösserem Durchmesser und stärker lichtbrechende von geringerem Durchmesser. Beide finden wir auch in der Columella, doch dürften hier die derbwandigen mehr zurücktreten. Es setzen sich die letzteren von der Columella aus dann auch in die Gleba fort, hier die jungen Capillitiumfasern darstellend. Die derbwandigen Hyphen des Stieles setzen sich ferner auch in sehr dichter Verflechtung und unter völligem Zurücktreten der dünnwandigen Hyphen in die



innere Peridie fort; auch an der Aussenseite der Pseudoparenchymsschicht bilden sie eine dichter verflochtene Zone. Diese letztere entspricht der Faserschicht anderer Geasterarten, ist aber nach aussen bei weitem weniger scharf abgegrenzt als dort und ihre Hyphen sind viel weniger dicht verflochten und zudem mit dünnwandigen untermischt; gegen den Scheitel hin keilt sie sich fast völlig aus, indem die derbwandigen Hyphen mehr und mehr zurücktreten; an der Spitze des Fruchtkörpers nimmt die äusserste Hüllschicht pseudoparenchymatische Beschaffenheit an und geht in die Pseudoparenchymsschicht direct über.

Das Mycel besteht aus dünnen, derbwandigen Hyphen, im Allgemeinen von geringerem Durchmesser als die entsprechenden Hyphen des Stieles, mit denselben sind spärlich auch dünnwandige Elemente untermischt.

Bei der Reife der Fruchtkörper tritt — wie bei den anderen Geastern — ein sternförmiges Aufreissen der Pseudoparenchymsschicht und der äussersten Hüllschicht ein, wodurch die innere Peridie frei zu liegen kommt. Die Lappen waren in den zur Untersuchung vorliegenden Exemplaren meist beschädigt (Fig. 5); bei intacten Exemplaren bleiben sie wahrscheinlich ziemlich aufgerichtet (s. Fig. 4, welche einen reconstruirten Fruchtkörper darstellt); sie sind nicht tief eingeschnitten, so dass die untere Partie der kopfförmigen Erweiterung des Fruchtkörpers schüsselförmig die innere Peridie umschliesst. — Nach der Beschaffenheit der Mündung der inneren Peridie würde man den Pilz zu den „flaccidi“ im Sinne Hazslinsky's<sup>2)</sup> zu stellen haben: die Mündung ist nämlich wimperig-faserig und steht nicht auf einer flachen Scheibe, wie das bei den „coronati“ der Fall ist, doch ist sie immerhin gegen die umgebende Fläche der Peridie vielleicht etwas deutlicher abgegrenzt, als bei *G. fimbriatus*. Die Sporen sind feinwarzig, braun, kugelig und haben einen Durchmesser von ca. 5  $\mu$ . — Der Durchmesser der Capillitiumfasern beträgt bis zu 5—7  $\mu$ ; es sind dieselben meist unverzweigt, ziemlich gleichmässig dick, gegen die Enden hin allmählich dünner werdend oder plötzlich abgerundet endigend. Sie sind dickwandig, braun, zuweilen aber kommt es vor, dass Strecken mit gebräunter Membran mit farblosen abwechseln.

Schliesslich sei noch erwähnt, dass an der Basis eines der beschriebenen Fruchtkörper sich noch ein ganz junger

---

<sup>2)</sup> Hazslinsky. Bemerkungen zu den deutschen und ungarischen Geaster-Arten. *Abh. des Bot. Vereins der Provinz Brandenburg* XXIV. p. 135—137.

befand, der in seinem Innern blos die ersten Anfänge der Differenzirung, aber noch keine Glebakammern zeigte; derselbe hatte die Gestalt eines annähernd cylindrischen, oben gerundeten Körpers, ganz ähnlich gestaltet, wie junge Lycoperdon von derselben Grösse. Es beweist dies, dass die Fruchtkörper des *Geaster stipitatus* ihre Entwicklung schon von sehr frühen Stadien an über dem Boden durchmachen.

Vergleichen wir jetzt unseren *Geaster* mit den anderen bis jetzt beschriebenen Arten der Gattung, so stimmt er, wie bereits erwähnt wurde, in vielen Punkten mit denselben überein: die Columella, die in den jungen Stadien radialkammerige Gleba, das Verhalten der inneren Peridie, das Vorhandensein einer Pseudoparenchymsschicht,<sup>3)</sup> das lappige Aufreissen der Peridie sind alles Eigenschaften, die *G. stipitatus* mit den meisten anderen Arten gemein hat; die Form der Mündung seiner inneren Peridie stimmt, wie erwähnt, am besten mit derjenigen der „*flaccidi*“, welche z. B. durch unseren einheimischen *G. fimbriatus* repräsentirt werden. In einigen wesentlichen Punkten weicht aber unser Pilz von den anderen *Geaster*-Arten ab: vor Allem ist hier zu erwähnen, dass die Entwicklung seiner Fruchtkörper sich über dem Boden abspielt: Bekanntlich durchzieht das Mycel unserer einheimischen Formen spinnwebeartig den Humusboden und an bestimmten Stellen entstehen dann unterirdisch durch dichtere Verflechtung der Hyphen die Fruchtkörper; dieselben bleiben unter dem Boden bis zu dem Momente, in welchem das sternförmige Aufreissen der äusseren Peridie erfolgt. Ganz anders in unserem Falle: das Mycel breitet sich hier, wenigstens theilweise, als hautförmiger Ueberzug auf dem Boden oder in dessen obersten Schichten aus. Die Fruchtkörper entstehen wahrscheinlich als höckerförmige Vorwölbungen desselben, die sich mehr und mehr über dem Substrate erheben. Der auffälligste Unterschied zwischen *G. stipitatus* und den übrigen *Geaster*en liegt dann ferner in den gestielten Fruchtkörpern und drittens sehen wir bei demselben die aussen an die Pseudoparenchymsschicht grenzende Faserschicht viel schwächer entwickelt.

Ganz allein steht aber unser Pilz nicht. Im Jahre 1855 hat Montagne<sup>4)</sup> unter dem Namen *G. mirabilis* aus Guyana

<sup>3)</sup> Die Formen mit lederiger, derber äusserer Peridie ohne Pseudoparenchymsschicht, wie z. B. *G. hygrometricus* trennen wir nach dem Vorgange Morgans (North American Fungi. Gasteromycetes. Journal of the Cincinnati Society of natural history. Vol. XI, XII.) als besondere Gattung *Astraeus* ab.

<sup>4)</sup> Annales des sciences naturelles 4 Série. Botanique. T. III. p. 139—140, Tab. 6.

eine Form beschrieben, die den Uebergang zwischen *G. stipitatus* und den anderen Geastern vermittelt. Durch die Freundlichkeit des Herrn P. Hariot war ich in der Lage, die Originalexemplare desselben zu untersuchen. Auch hier findet die Entwicklung der Fruchtkörper über dem Boden statt, es erheben sich dieselben von einem auf der Oberfläche des Substrates ausgebreiteten, fast lederigen Mycel. Dagegen sind die Fruchtkörper kleiner als bei *G. stipitatus* und vor Allem ungestielt. Im Uebrigen findet man auch hier eine gut entwickelte Columella, eine Pseudoparenchymsschicht, die allerdings in den trockenen Exemplaren ganz collabirt und nur als schmale Linie sichtbar ist, daher sie auch Montagne übersehen hat; durch Erwärmen von Schnitten in Milchsäure gelingt es aber, sie wieder vollkommen deutlich zu machen. Die äussere Hüllschicht stellt die direkte Fortsetzung des Mycels dar und besteht wie dieses hauptsächlich aus derbwandigen Fasern, die an der Grenze gegen das Pseudoparenchym sich dichter verflechten, wodurch eine ziemlich deutliche Faserschicht zur Ausbildung kommt.

*Geaster stipitatus* Solms und *G. mirabilis* Mont. stellen somit innerhalb der Gattung *Geaster* einen besonderen Typus dar, welcher besonders dadurch characterisirt ist, dass hier das Mycel nicht unterirdisch oder doch nicht vollständig unterirdisch wächst, und dass, im Zusammenhang damit, auch die Fruchtkörper ihre Entwicklung über dem Boden durchmachen. Es ist dabei bemerkenswerth, dass trotz dieser Verschiedenheit in der Entwicklung die beiden Typen der Gattung in Bezug auf Bau und Gliederung doch sehr grosse Uebereinstimmung zeigen; die Gliederung der *Geaster*frucht ist somit unabhängig davon, ob sie sich unterirdisch oder über dem Boden entwickelt; die charakteristischen morphologischen Verhältnisse von *Geaster* lassen sich also nicht wohl als Anpassungsverhältnisse an unterirdische Lebensweise deuten.

Es wurde im Obigen mehrmals auf die habituelle Aehnlichkeit zwischen *Geaster stipitatus* und *Lycoperdon* hingewiesen. Wir müssen daher noch kurz die Frage erörtern, ob wirklich eine nähere Beziehung zwischen denselben besteht, ob allenfalls *G. stipitatus* einen Uebergang zwischen *Lycoperdon* und *Geaster* vermittelt. Abgesehen von der über dem Boden stattfindenden Entwicklung der Fruchtkörper ist es hauptsächlich der Umstand, dass letztere gestielt sind, welcher diesen Vergleich nahe legt. Es handelt sich also hauptsächlich darum, zu untersuchen, ob der Stiel von *Geaster stipitatus* wirklich

demjenigen der gestielten Lycoperdon gleichwerthig ist. Bekanntlich ist letzterer seiner Hauptmasse nach aufzufassen als eine sterile Partie der Gleba: er besteht ebenso wie die fertile Gleba aus einem gekammerten Geflecht, dessen Hohlräume von sterilen Basidien umgeben werden, auch ist er von derselben pseudoparenchymatischen Hülle umschlossen, wie die fertile Gleba. Ganz anders in unserem Falle: der Stiel von *Geaster stipitatus* ist nicht gekammert. Seitdem H. Rehsteiner<sup>5)</sup> gezeigt hat, dass bei *G. fornicatus* die Columella in der Jugend gekammert ist und nichts Anderes darstellt, als eine Glebapartie, deren Kammern frühzeitig wieder verschwinden, könnte man allerdings ein Gleiches auch für den Stiel von *G. stipitatus* annehmen; allein es kommt dazu noch der weitere Unterschied gegenüber *Lycoperdon*, dass hier die Pseudoparenchymschicht unten am kopfigen Obertheil des Fruchtkörpers aufhört und sich hier verengt, wodurch der Stiel von dem glebaführenden Theile ziemlich deutlich abgegrenzt wird; wenn wir endlich Fig. 3 betrachten, so sehen wir, dass der Stiel seine directe Fortsetzung in der Aussenhülle R. findet. Man kann also das Stielgeflecht des *G. stipitatus* nicht als sterile Glebapartie ansehen. Es ist daher nicht anzunehmen, dass *G. stipitatus* *Lycoperdon* näher stehe, als die übrigen *Geaster*-Arten. — Für den Stiel ergibt sich aber eine andere Deutung als viel wahrscheinlicher: wir können denselben auffassen als eine Art von Emergenz des Myceliums, oder, wenn der Ausdruck hier zulässig ist, als ein Stroma, das nur einen Fruchtkörper trägt. Dadurch käme dann unser *Geaster* mehr in die Nähe der merkwürdigen Gattung *Broomeia*<sup>6)</sup> zu stehen, bei welcher bekanntlich die Fruchtkörper, freilich in grosser Zahl, einem rundlichen oder mitunter stielförmig verlängerten<sup>7)</sup> Stroma eingesenkt sind. Diese Fruchtkörper besitzen eine innere Peridie, welche vollständig mit derjenigen von *Geaster* übereinstimmt. In jüngeren Stadien wird dieselbe nach Murray's<sup>7)</sup> Schilderung umschlossen von einer Aussenhülle, die mit dem Stroma in directer Continuität steht, späterhin aber zerstört wird. Diese Aussenhülle würde somit der Aussenhülle unseres Pilzes vergleichbar sein; hingegen scheint bei *Broomeia* die Pseudoparenchymschicht zu fehlen. — Man könnte aber auch die Sache so auffassen, dass man die ganze Mycelhaut

---

<sup>5)</sup> H. Rehsteiner l. c. p. 851—852.

<sup>6)</sup> Berkeley in London Journal of Botany 1844, Vol. III, p. 193.

<sup>7)</sup> G. Murray: On the outer Peridium of *Broomeia*. Journal of the Linnean Society. Bot. Vol. XX. p. 311—313, Tab. XXIX.

von *G. stipitatus* und *G. mirabilis* als Stroma betrachtet, auf welchem bei letzterem Pilz die Fruchtkörper direct, bei ersterem dagegen auf stielförmigen Emergenzen aufsitzen. Auf diese Weise würde die Analogie mit *Broomeia* und der nahe verwandten Gattung *Diplocystis*,<sup>8)</sup> bei der die Fruchtkörper auf dem Stroma mehr isolirt stehen, noch grösser. Nähere Untersuchung der beiden letztgenannten Pilze, namentlich in jüngeren Entwicklungszuständen, wäre indess dringend wünschbar.

Bern, im Februar 1893.

### Erklärung der Figuren.

Tafel: V.

*Geaster stipitatus* Solms.

- Fig. 1 und Fig. 2. Gruppen noch geschlossener Fruchtkörper in natürlicher Grösse.  
M häutiges Mycel.
- Fig. 3. Längsschnitt durch einen noch geschlossenen Fruchtkörper. Nat. Grösse.  
R Aussenhülle; Ps Pseudoparenchymsschicht; ip innere Peridie; a Gleba; c Columella.
- Fig. 4. Reconstruirter geöffneter Fruchtkörper. Nat. Grösse.
- Fig. 5. Geöffneter Fruchtkörper nach der Natur: Lappen des äusseren Peridiums zerbrochen, innere Peridie sichtbar.

## *Mycetes aliquot australienses*

auctore P. A. Saccardo.

Series quarta.<sup>1)</sup>

Enumerantur species nonnullae fungorum australiensium ex plurimis ab ill. F. von Mueller anno praeterito missis, partim novae, partim cl. Cookei synopsi (*Handbook of Australian Fungi*, London 1892) addendae. Hymenomyceae, praeter *Polyporus Mylittae* et *Cyphellam* determinavit cl. et rev. Abbas J. Bresadola tridentinus.

### Hymenomyceae.

1. *Anellaria separata* (L.) Karst. — *Syll. fung.* V p. 1125.

2. *Polyporus Mylittae* Sacc. sp. nova. — Spongioso-subereus, flexilis, totus albus v. albidus, plano-convexus, glaber, leviusculus, 16 cm diam., margine eximie sinuato, acuto, involuto; contextu albo, centro 1,5 cm cr.; stipite

<sup>8)</sup> Berkeley and Curtis. *Fungi Cubenses*. *Journal of Linnean Society. Bot.* Vol. X. 1869, p. 344.

<sup>1)</sup> Cfr. Hedw. 1890, Heft 3.

subcentrali tenui (incompleto viso); tubulis mediocribus, angulosis, ore integro, 0,5—0,7 mm diam., 6—10 mm longis, aequalibus, ex albo cremeis; sporis globulosis, vix apiculatis, 4,5—5  $\mu$  diam., hyalinis.

Hab. ad Mylittam australem ex qua propriam originem ducit, Western Port Victoria (Prof. W. B. Spencer). — Contextus Polypori et Mylittae sat similis e filamentis tortuosis hinc inde globoso-inflatis constans, aequae albus et subereo-mollis; hinc probabilitas maxima Mylittam esse formam sclerotioideam Polypori, quae ad hunc se refert ut *Ceromyces* ad Polyporum biennem. In Mylittae oculis observavi sporas (?) globosas, leves, hyalinas, eximie nucleatas, 14—15  $\mu$  diam. Polyporus proteiporus Cooke (Syll. fung. VI, p. 79) certe affinis est, sed satis recadere videtur quia terricola, porisque maxime irregularibus (proteis), pallide umbrinis etc.

3. *Fomes zelandicus* Cooke. — Syll. fung. VI, p. 181.

4. *Polystictus Flabellum* Mont. — Syll. fung. VI, p. 233.

5. *Cyphella parasitica* B. et Br. — Syll. fung. VI, p. 685.

Hab. parasitica in *Gibberidea* plagia ad ramos *Cassiniae*, Victoria (French). — Sporae oblique ovatae, 12—14 = 7—8, paullo majores quam in typo.

#### Hypodermeae.

6. *Puccinia Metanarthecii* Pat. — Syll. VII, p. 429. — \**P. Burchardiae* Sacc. Differt a typo soris amphigenis sat crebris, uredosporis praesentibus, sed raris, globulosis, levibus, 24  $\mu$  diam., dilute isabellinis, breve stipitatis; teleutosporis typi.

Hab. in foliis languidis *Burchardiae umbellatae*, Port Phillip Victoria. (Tab. 6, fig. 3.)

#### Pyrenomyceteae.

7. *Hypoxylon atro-purpureum* Fr. — Syll. fung. I, p. 375.

Hab. ad ligna. — Sporidia quam in typo paullo longiora, nempe 14 = 6 (nec 10—12 = 5—6).

8. *Dimerosporium secedens* Sacc. sp. nova. — Late effusum, pelliculosum, atro-piceum, facile secedens, capnodioides; peritheciis dense gregariis, globosis, astomis, distincte laxe parenchymaticis, glabris, atro-nitidulis, 100  $\mu$  diam., hyphis filiformibus intertextis, irregulariter denticulato-ramulosis, subcontinuis, connexis, ramulis hypharum hinc inde crasse vesiculoso-inflatis; ascis obovatis, brevissime stipitatis, 45 = 25—28, octosporis, aparaphysatis; sporidiis subtristichis ovato-oblongis, constricto-1-septatis, olivaceo-fuligineis, guttulatis, 20—22 = 6—7.

Hab. in foliis subcoriaceis adhuc vivis plantae arboreae cujusdam Stewart River, Queensland (S. Johnson). — A Dim. Solani Speg. differt quia late et inaequaliter effusum, secedens etc. (Tab. 6, fig. 2.)

9. *Capnodium Walteri* Sacc. sp. nov. — Nigrum, late effusum, pelliculoso-secedens, foedans, superficie inaequale; hyphis repentibus, ramosis, fuliginosis, 6—7  $\mu$  cr., cuboideo-articulatis, intertextis, ramis subinde adscendentibus brevibus, simplicibus v. furcatis apice conidia fusoidea, saepe curva, utrinque acuta, 10—12-septata, haud constricta, 70—80 = 6—8, fuliginea gerentibus; peritheciis ascophoris et spermogonicis immixtis, polymorphis phialiformibus v. obclavatis, saepe inaequilateris, in collum plus minus attenuatis; ascis clavato-obovatis, subsessilibus, apice rotundatis crasseque tunicatis, 60 = 30, octosporis; sporidiis 2—3-stichis, fusoideo-clavatis, apice obtusatis, 3-septatis haud v. vix medio constrictis, 20—22 = 6—8, fuliginosis; spermogonii sporulis oblongis, 5 = 2, hyalinis, biguttatis.

Hab. in ramis et foliis vivis Bursariae spinosae, Upper Yarra (Walter). — Notis conidiorum (fere Helminthosporii) et sporidiorum fusiformium, haud muralium, a speciebus congeneribus differt. Forte congruit cum forma floridana *Capn. pelliculosi* a cl. Ellis descripta (Pyr. North. Am. p. 51) sed conidia triposporioidea in nostro omnino nulla. (Tab. 6, fig. 1.)

### Hyphomyceteae.

10. *Botryotrichum* (*Peziotrichum*) *Lachnella* Sacc. sp. nov. — Hinc inde gregarium, umbrino-fuscum; caespitulis ex hyphis dense circulariter fasciculatis compositis, *Pezizulam hirtam* (ex. gr. *Lachnellam barbata* revocantibus) 1 mm diam., subinde confluentibus; hyphis sterilibus erectis, rigidulis, septulatis, 0,7 mm longis, 3—4  $\mu$  cr., apicem versus pallidioribus, acutiusculis, basi ramos fertiles, flexuosos, inaequaliter ramulosos pallidiores gerentibus; conidiis sphaericis, levibus, subhyalinis, intus granulosis, 12  $\mu$  d., ad ramulos acro-pleurogenis, subinde stipitulatis.

Hab. in ramis et spinis nondum emortuis Bursariae spinosae, Victoria (Müller). — Stirps singularis, verisimiliter novi generis (*Peziotrichum* dicendi), ob setas rigidas in circulum dispositas et ob vitam subparasiticam a typo valde recedens.

11. *Oospora vinosella* Sacc. — Syll. fung. IV p. 20. — In stromate udo *Daldinia* concentricae, Victoria.

### Myxomyceteae.

12. *Trichia Kalbreyeri* Masseur Monogr. Myxom. p. 191, Rev. Trich. p. 344 f. 8. — In fragmentis putrescentibus plantarum in Monte Zeehan (Fitzgerald). A typo vix differt colore intensius flavo.

### Explicatio Tabulae VI.

1. *Capnodium Walteri* Sacc. — a. Perithecia, Spermogonia et conidia — b. ascus — c. sporidia — d. sporulae — e. conidia.
2. *Dimerosporium secedens* Sacc. — a. Folium cum fungillo — b. perithecia in subiculo — c. perithecium magis auctum — d. hypha — e. ascus — f. sporidia.
3. *Puccinia Metanarthecii* Pat. \**P. Burchardiae* Sacc. — a. Folium cum fungillo — b. teleutosporae — c. uredospora.
4. *Botryotrichum* (*Peziotrichum*) *Lachnella* Sacc. — a. Ramus cum fungillo — b. caespitulus — c. hyphae fertiles et steriles — d. hypha fertilis — e. conidia.

### Fragmenta mycologica XL.

Auctore P. A. Karsten.

*Entoloma praecox* n. sp. — Pileus submembranaeus, fragilis, conico-convexus, demum expansus subindeque undulato-lobatus, vulgo umbonatus, glaber, udus pellucide striatulus, fuliginosus, exsiccando expallens et sericeo-nitens, 3—6 cm latus. Stipes fistulosus, aequalis, compressus, glaber, striatus, pallescens, inferne pallide fuliginosus, fragilis, 3—6 cm altus, usque ad 6 mm crassus, Lamellae postice attenuatae, subliberae, ventricosae, confertae, sordidae, dein incarnatae. Sporae sphaeroideae vel subsphaeroideae, leviter angulatae, diam. 7—10 mm. — Locis arenosis juxta vias in silvis mixtis cis Mustiala m. Majo.

*Stropharia Caput-Medusae* Fr. var. *alba* Karst. Symb. ad Myc. Fenn. IX, p. 47. Sacc. Syll. V, p. 1024 species est propria.

*Psathyra squamosa* Karst. (*Ps. pennata* Fr. var. *squamosa* Karst. Symb. ad Myc. Fenn. VI, p. 19 [1879]. Sacc. Syll. V, p. 1072). — Pileus carnosulus, campanulatus, dein hemisphaericus, tandem expansus, obtusus, laevis (vix pellucide striatulus), fulvescens, mox fusco-spadiceus, dein fuscescente lividus, siccitate ochraceo-alutaceus vel alutaceus, primitus squamis superficialibus, facillime secedentibus squarrosis vel plumosis albis dense vestitus, mox glabratus, 2—4 cm latus. Stipes fistulosus, aequalis, flexuosus, super-



ficie undulatus, apice farinaceus, squamis squarrosis, albis totus obtectus, dein glaber, albidus, argenteo-nitens, usque ad 7 cm altus, 2—5 mm crassus. Lamellae adnatae vel adfixae, confertae, ventricosae, pallidae, mox cinerascentes vel lividae, demum fuscae, oblongatae, 3—4 mm latae. Sporae ellipsoideae, utrinque obtusae, fuscae (sub lente fuliginosae), eguttulatae, 6—10 = 3—5 mmm. — Ad terram inter ramenta lignea in silva Syrjä prope Mustiala. — Admodum fragilis. Valde caespitosa. Annulus floccoso-contextus saepe adest. Ab affinibus *Ps. gossypina* (Bull.) et *Ps. pennata* Fr. colore sporisque minoribus dignoscenda.

*Trichospora onusta* Karst. (*Hedwigia* 1890, p. 147 et *Chaetoporus tenuis* Karst. l. c. (*Mucronoporus tenuis* Sacc. Syll. Suppl. I, p. 188 [nomen]) in Sacc. Syll. omisi.

*Ascophanus aeruginascens* n. sp. — Apothecia sessilia, sparsa, initio subobconoidea, disco convexo vel plano-depresso, submarginata, glabra, virescente pallida 0,5—1 mm lata. Asci cylindraceo-clavati, brevissime pedicellati, 100—200 = 12—16 mmm. Sporae 8 : nae, distichae, ellipsoideae, hyalinae, 12—16 = 8 mmm. — Supra fimum equinum in regione Vasaënsi, Sandviken, m. Aug. 1867.

*Dasyscypha labiata* (Desm.) Sacc. Syll. VIII, p. 442 ascis cylindraceo-clavatis, 50—55 = 6 mmm sporisque fusosideo-elongatis, continuis, rectis vel curvulis, 9—14 = 2—2,5 mmm instructa (secundum specimina in Desm. Exs. no. 1535 distributa).

*Belonium graminis* (Desm.) Sacc. ascis 38—50 = 5—6 mmm sporisque elongatis, rectis, 7—10 = 2 mmm est praeditum (sec. spec. in Desm. Exs. sub no. 1066 distributa, in Tritico sylvatico lecta).

*Phialea eburnea* (Desm.) Sacc. sporas habet continuas, fusosideo-elongatas, eguttulatas, 4—6 = 0,5 mmm (sec. spec. in Desm. Exs. distributa).

*Pseudopeziza divergens* (Desm.) Sacc. Syll. VIII, p. 724 sporis gaudet ellipsoideis, 8—10 = 4 mmm (sec. spec. orig.).

*Stemphylium alboatrum* n. sp. — Caespites effusi, bombycini, albi, dein olivascentes, demum intus conidiis secedentibus pulverulenti atrique, usque ad 3 cm lati. Hyphae repentes ramosissimae, longissimae, flexuosae, articulatae, torulosae, hyalinae vel hyalino-melleae (sub lente), 3—8 mmm crassae, ramulis conidiiferis crebrius articulatis, obscurioribus. Conidia in ramulis acrogena, forma varia, nunc sphaeroidea,

nunc ellipsoidea vel oblongata, 1—5-septata, loculo uno alterove septulo longitudinali, vel (in statu juvenili) cruciatim septata, asperula, ad septa leviter constricta, subimpellucida (sub lente), 12—36 = 8—20 mmm vel 8—22 mmm. diam. — In caulibus, foliis tuberibusque Solani tuberosi (f. goldene Mehlkugel) in spiritu vini asservatis in Mustiala m. Oct. et Nov.

*Chromosporium fusarioides* n. sp. — Conidia in acervulos superficiales, ceraceos, compactos, pulvinatos, confluentes, minutos, roseos, exsiccando aurantios conglomerata, sphaeroidea, laevia, eguttulata, hyalina (sub lente), 3—5 mmm diam. — In tuberibus Solani tuberosi (f. goldene Mehlkugel) in spiritu vini conservatis in Mustiala.

*Peronosporam Schleidenianam* DeB. in Fennia m. Oct. 1892 primus legit nob. E. Hisinger.

*Actinonema Rosae* (Lib.) Fr. (= *Marsonia Rosae* Trail. Sacc. Syll. Suppl. p. 477) fructificans Helsingforsiae ab Onni Karsten m. Oct. 1892 lectum.

*Diplonema* Karst. Finl. Basidsw. p. 430, genere homonymo inter Algas antiquiore exstante, in *Amphinema* est mutandum. — *Tomentella obducens* Karst. identica est cum *Amphin. sordescens* Karst.

## Einige neue und interessante Pilze aus dem Königl. Botanischen Museum in Berlin.

Von P. Hennings.

1. *Puccinia Schottmülleri* P. Henn. n. sp.

Taf. VII. Fig. 1.

Unter den wenigen Pilzen, welche auf der in den Jahren 1860—62 ausgeführten preussischen wissenschaftlichen Expedition nach Ost-Asien gesammelt und nebst den bedeutenden Sammlungen von Algen, Moosen, Lebermoosen u. s. w. dem Königl. Botanischen Museum zugegangen sind, fand sich eine bisher unbeschriebene, sehr interessante Uredinee.

Dieselbe wurde von dem leider so früh verstorbenen Otto Schottmüller, welcher die Expedition als Botaniker begleitete, bei Nagasaki in Japan auf Bambusa-Halmen gesammelt. Diese Art ist von allen bisher bekannten Arten der Gattung *Puccinia* äusserlich sehr abweichend. Das lederartig-krustige, gelbbraunliche Lager, welches rissig und etwas zerklüftet erscheint, überzieht die etwa 1 cm dicken Bambushalme auf ca. 10 cm Länge. Dasselbe sieht äusserlich einem *Corticium* oder *Stereum*, z. B. *St. rugosum*, sehr

ähnlich. Es ist  $\frac{1}{2}$  bis 1 mm dick, fest und hart und hebt sich am Rande meist frei, nach unten eingerollt und etwas verdickt, vom Substrat ab. Angefeuchtet quillt es gallertig auf, im völlig reifen Zustande zertfällt es in ein rothbraunes Sporenpulver. Nach dem Verstäuben der Sporen machen sich dunkelbraune Streifungen, die Stellen, an denen die Sori aus dem Stengel hervorgebrochen sind, an letzterem bemerkbar.

Wegen der im feuchten Zustande gallertigen Beschaffenheit des Lagers sollte man geneigt sein, diese Art zu der Gattung *Gymnosporangium*, mit der dieselbe auch andere Eigenthümlichkeiten gemeinsam hat, zu stellen, aber das Vorkommen von Uredosporen, die mit den Teleutosporen in demselben Sori auftreten, sowie die Form des letzteren, weist die Art in die Gattung *Puccinia*.

Die Teleutospore ist mit einem verhältnissmässig sehr langen, fadenförmigen, etwas geschlängelten und gallertig aufquellenden, hyalinen Stiel, welcher eine Länge bis 350  $\mu$  erreicht, versehen.

Ich lasse die Diagnose der interessanten Art hier folgen: Soris compactis, coriaceo-crustaceis, firmis, elevatis, rimosis, corticiformibus,  $\frac{1}{2}$ —1 mm crassis, confluentibus usque ad 10 cm longis, ad marginem liberis fere revolutis, subincrassatis, flavis vel alutaceis; uredosporis ovoideis rarius ellipsoideis vel subglobosis, dense aculeato-verrucosis, flavis 18—25  $\times$  16—21  $\mu$ ; teleutosporis ellipsoideis, subglobosis vel ovoideis, apicibus rotundatis vel depressis, hyalino-subflavescentibus, levibus, medio vix constrictis 24—35  $\times$  21—28  $\mu$ , episporio levi 2  $\mu$  crasso, pedicello filiformi, flexuoso, hyalino, usque 350  $\mu$  longo, 2—2 $\frac{1}{2}$   $\mu$  crasso.

Habitat Japonia prope Nagasaki ad culmos vivos *Bambusae* sp. Otto Schottmüller leg. April 1861.

## 2. *Puccinia xylariiformis* P. Henn. n. sp.

Tafel VII. Fig. 2.

Diese eigenthümliche Art, welche auf einer leider unbestimmbaren *Scrophulariacee* hexenbesenartige Verbildungen der Triebe erzeugt, wurde von Meyen in Chili im Gebirge um 5000' gesammelt. Die dicht gedrängt hervorbrechenden Sori bedecken sowohl die Stengel sowie die Blätter der ungemain stark verästelten Triebe ringsherum und fliessen zu einer oft gleichförmigen Masse zusammen. Diese Gebilde gewinnen dadurch ganz das Ansehen einer *Xylaria* in Form und Färbung, sie sehen z. B. manchen Formen der *Xylaria arbuscula* Sacc. oft täuschend ähnlich. Bereits von Klotzsch wurde dieser Pilz als *Puccinia* bezeichnet, jedoch nicht be-

nannt und findet sich meines Wissens diese Art nirgends beschrieben.

Die Beschreibung derselben lautet: Soris amphigenis vel cauliculis, pulvinatis dense gregariis et confluentibus, folia et caules deformantibus, xylariiformibus, epidermide rupta cinctis, atris; teleutosporis plerumque oblongis vel clavatis, rarius oblique ovatis vel subglobosis, medio septatis, vix constrictis, levibus, apice rotundato-obtusis, flavofuscis vel fusco-brunneis,  $28-48 \times 20-32 \mu$ ; episporio 4—6  $\mu$  crasso, levi, pedicello gracili vel flexuso, hyalino vel minute fuscidulo usque ad 30  $\mu$  longo.

Habitat Chile Prov. S. Fernando in montibus, alt. 5000 p. in foliis caulibusque Scrophularinearum sp. Meyen leg.

### 3. *Omphalia Martensii* P. Henn. n. sp.

Tab. VII. Fig. 3.

Herr Professor Dr. E. v. Martens, welcher als Zoologe die preussische Expedition nach Ost-Asien im Jahre 1860—62 begleitet hatte, beobachtete während seines Aufenthaltes an der Westseite Borneos bei Bengkajang, im Flussgebiete des Sambas, im März 1863 einen eigenthümlichen Hutpilz, der sich durch sein phosphorescirendes Leuchten im Dunkeln bemerkbar machte. Diese Eigenschaft hat der Pilz mit zahlreichen tropischen und einheimischen Agaricineen gemeinsam. Unter letzteren dürfte wohl *Pleurotus olearius* DC. in Süd-Europa sowie bei uns *Collybia cirrhata* (Pers.) und *C. tuberosa* (Bull.) in dieser Beziehung am bekanntesten sein. Von tropischen Agaricineen sind mehrere Arten aus der Gattung *Pleurotus*, so *Pl. illuminans* Müll. et Berk., *Pl. Lampas* Berk., *Pl. nidiformis* Berk., *candescens* Müll. et Berk., *Pl. phosphorus* Berk., sämmtlich in Australien, ferner *Pl. noctilucens* Lev. von Manilla, *Pl. Prometheus* Berk. von Hongkong zu erwähnen. Leuchtende Pilze scheinen in den Tropenländern ziemlich verbreitet zu sein und wird sich zweifellos noch manche Art finden, welche diese Eigenschaft besitzt. So erzählte mir Herr Ludw. Kärnbach, welcher mehrere Jahre auf Neu-Guinea verweilte, dass er in der Umgebung von Finschhafen häufiger im Dunkeln phosphorescirende Pilze beobachtet hätte. Oft wäre der Boden, besonders in feuchteren Gebüsch, wie von Glühlämpchen erhellt gewesen. Herr Kärnbach glaubte in diesem Pilz eine *Marasmius*-Art zu erkennen. Die Hüte der vorliegenden *Omphalia Martensii* sitzen einzeln oder zu mehreren einer Wurzel auf und brechen aus den knollig verdickten Stellen dieser hervor.

Ich lasse die Beschreibung dieser Art hier folgen: Pileo membranaceo, campanulato, centro umbilicato, radiatim striato, isabellino, 5—9 mm diametro; stipite gracili, fistuloso, levi et glabro, flavescenti, basi subfusco, 2—2 1/2 cm longo, 1/2—1 mm crasso; lamellis subtriangularibus, latis, subdistantibus, pallidis, decurrentibus; sporis non visis.

Habitat; Borneo occid. prope Bengkajang ad radices.

E. v. Martens leg. Martio 1863.

Die beigegebenen Figuren wurden von Herrn Dr. Lindau freundlichst gezeichnet, dem ich hierdurch meinen Dank sage.

## **Einige Worte zu P. A. Saccardo's Kritik der von O. Kuntze in seiner Revisio generum plantarum vorgenommenen Aenderungen in der Benennung der Pilze.**

Von P. Magnus.

In seiner Sylloge Fungorum omnium hucusque cognitorum Vol. X (Suppl. universale Pars II) unterwirft P. A. Saccardo S. VII—IX die von O. Kuntze in dem in der Ueberschrift genannten Werke vorgenommenen Namensänderungen der Pilze einer Kritik und gelangt zu dem Schlusse, dass nur 9 von den von O. Kuntze vorgenommenen Umänderungen der Namen der Pilzgattungen beizubehalten seien, weil die bisherigen Namen dieser Pilzgattungen mit älteren Namen von Phanerogamengattungen übereinstimmen. Aus diesem selben Grunde muss nun auch die von Auerswald 1869 begründete Pilzgattung *Laestadia* ihren Namen wechseln, da Kunth bereits eine noch heute anerkannte Compositengattung so benannt hatte, die C. F. Lessing schon 1832 in seiner Synopsis generum Compositarum aufzählt. Zwar meint Saccardo, dass die Compositengattung *Lestadia* heisse, weil sie so in De Candolle Prodrum V pg. 374 geschrieben ist und daneben die Pilzgattung *Laestadia* bestehen könne. Aber Kunth hatte sie *Laestadia* genannt und nur durch eine Flüchtigkeit wurde *Lestadia* im Prodrum gedruckt. O. Kuntze hat dafür den Namen *Carlia* gewählt, weil eine heute zu dieser Gattung gestellte Art von Rabenhorst als *Carlia Oxalidis* beschrieben worden war. Diesen Namen *Carlia* muss daher die Gattung beibehalten. Viala und Ravaz haben im Bulletin de la Société mycologique de France, Tome VIII 1892 S. 63 auch ebenso auseinander gesetzt, dass der Name der Pilzgattung *Laestadia* umgeändert werden muss und haben sie *Guignardia* genannt

und demgemäss den Pilz des Black-Rot als *Guignardia Bidwellii* bezeichnet. Da aber O. Kuntze's *Revisio generum plantarum* schon 1881 erschienen ist, so hat der Name *Carlia*, den O. Kuntze l. c. S. 846 der Auerswald'schen Pilzgattung *Laestadia* gegeben hat, die Priorität und ist der Pilz des Black-Rot als *Carlia Bidwellii* (Ell.) P. Magn. zu bezeichnen.

Ich habe die Vorschläge zur Ergänzung der *Lois de la nomenclature* mit berathen und unterschrieben, von denen der dritte lautet „Aehnlich klingende Gattungsnamen sind beizubehalten, auch wenn sie sich nur in der Endung unterscheiden.“ Dieser Ueberzeugung gab ich schon vorher in Gesprächen mit O. Kuntze Ausdruck. Es muss demnach *Achlya* Nees neben *Achlys* DC. bestehen bleiben; es kann *Cyathus* Hall. 1768, den O. Kuntze in den älteren schon 1742 (also vor 1753) von Haller gegebenen Namen *Cyathodes* umgeändert hat, recht wohl neben *Cyathea* bestehen bleiben, und ich selbst konnte als Anfänger die Namen der Farn- und Pilzgattung leicht auseinander halten und ebenso leicht vermögen dies die Zuhörer meiner Vorlesungen über Cryptogamienkunde. Ob der schon 1742 von Haller gegebene Name *Cyathoides* Hall. (in *Cyathodes* verbessert von O. Kuntze) oder der 1768 von Haller gegebene Name *Cyathus* oder etwa *Cyathia* P. Br. 1756 zu gelten habe, darüber will ich hier ohne genauere historische Studien kein Urtheil abgeben. Aus dem angeführten Grunde muss auch neben der 1836 von Fingerhut aufgestellten Gattung *Urosporium* die 1864 von Areschoug aufgestellte Algengattung *Urospora* ihren Namen behalten und kann nicht den ihr von O. Kuntze mir zu Ehren gegebenen Namen *Magnusina* führen. Wenn hingegen *Urospora* Aresch. wirklich eine gute selbstständige Algengattung ist, wie sie J. B. de Toni in seinem *Conspectus generum Chlorophycearum hucusque cognitorum* (*Notarisia* Anno III S. 447) als solche anerkennt, so kann die von H. Fabre 1880 aufgestellte Sphaeriaceen-Gattung *Urospora* diesen Namen nicht behalten und muss nun den Namen *Fabreola* führen, den ihr O. Kuntze sehr passend gegeben hat.

Ebenso muss ich O. Kuntze Recht geben, dass er solche Aenderungen, wie Saccardo an dem Namen *Cellulosporium* Peck. vornahm, den er aus linguistischen Gründen in *Cytopsporium* umänderte, nicht anerkennt und den ursprünglichen Gattungsnamen *Cellulosporium* Peck. wieder herstellt. Ich bin eigentlich gegen jede Correctur eines einmal gegebenen Namens, da der Name für mich eben nur ein Name ist, und ebensowenig, wie wir die Orthographie eines Eigennamens ändern dürfen, ob er z. B. Schmid oder Schmied oder Schmidt oder Schmiedt etc. geschrieben wird, ebensowenig

sollten wir aus orthographischen oder grammatikalischen oder linguistischen Gründen den vom Autor ursprünglich gegebenen Namen abändern und nur ganz offenbare Druckfehler verbessern dürfen, wie sie sich z. B. unzweideutig feststellen lassen, wenn derselbe neu gegebene Name mehrere Male in der betreffenden Publication gedruckt wurde.

Den mir persönlich am meisten nahe gehenden Fall, der diese geringen Ueberlegungen und das Entstehen dieser Zeilen veranlasst hat, bildete das Aufgeben des Leveillé'schen Namens *Cystopus*, und dessen Ersatz durch *Albugo* (Pers.). Würde es sich bloss um die 1801 von Persoon in seiner *Synopsis methodica Fungorum* S. 223 aufgestellte  *Sectio Albugo* der Gattung *Uredo* handeln, so könnte man den Namen *Albugo* jetzt zurückweisen, da sie nur durch „*Pulvere albo*“ unter der unnatürlich erfassten Gattung *Uredo* characterisirt ist, wozu noch viele andere Arten gehören könnten. Da sie aber S. F. Gray 1821 in „*A natural arrangement of British plants*“ Vol. I p. 540 als eigene Gattung aufgestellt hat, und sie, wie W. F. Swingle im *Journal of Mycology* Vol. VII S. 109 mit Recht hervorhebt, als weisse *Caeomidee* mit kugeligen einzelligen sitzenden Sporen kenntlich characterisirt hat, so muss die Gattung fortan den Namen *Albugo* (Pers. §) S. F. Gray führen, wie ihn auch O. Kuntze wieder hergestellt hat.

Diese Beispiele mögen genügen, um zu zeigen, dass wir auch bei den Pilzen jeden Fall einzeln prüfen müssen, wie es Briquet und Fritsch bei *Phanerogamen-Familien* gethan haben.

## **Die Weissfärbung von *Thamnolia vermicularis*, bedingt durch eine neue krystallisirende Flechtensäure (*Thamnolsäure*).**

Von W. Zopf (Halle).

Am Kegel der Schneekoppe im Riesengebirge wächst eine alpine, in ihrem Habitus den *Cladonien* nahe stehende *Erdflechte*, *Thamnolia vermicularis* (Sw.), deren Rasen sich durch kalkweisse oder grauweisse Färbung auszeichnen. Bei trockenem Wetter tritt das Weiss in so ausgesprochener Form hervor, dass es auch dem Laien auffällt.

Meines Wissens hat noch Niemand die Ursache dieser Erscheinung ermittelt. Ich nahm daher Gelegenheit, das von mir an obiger Lokalität reichlich gesammelte Material daraufhin zu prüfen, ob man es hier mit einer *Structurfarbe*

oder mit einem Ausscheidungsproduct zu thun habe. Es hat sich hierbei gezeigt, dass die weisse Farbe bedingt ist durch einen bisher unbekanntem farblosen Körper von Säurenatur, der von dem Thallusgewebe in relativ grosser Menge ausgeschieden wird.

Zu seiner Gewinnung scheint sich folgendes Verfahren am besten zu eignen: Man zieht die zuvor von anhängenden Moos-, Cladonien- und Erdresten befreiten Flechtenmassen etwa eine halbe Stunde mit sehr verdünnter Natronlauge aus, filtrirt das grün gefärbte Extract und fügt Salzsäure im Ueberschuss zu. Es fällt hierbei ein massiger flockiger Niederschlag, der auf dem Filter schmutzig weisslich erscheint. Man wäscht ihn zur Entfernung der überschüssigen Salzsäure so lange mit destillirtem Wasser, bis Lakmuspapier nicht mehr geröthet wird. Hierauf nimmt man ihn mit kochendem Methylalcohol auf, filtrirt und lässt die Lösung etwa 24 Stunden in einem offenen Gefässe stehen. Hierbei scheidet sich eine kreideweisse feinmehlige krystallinische Substanz aus, während der darüber stehende Methylalcohol einen fremden grünlichen Stoff in Lösung hält, den man durch Abgiessen der Flüssigkeit und Nachspülen mit Methylalcohol entfernt. Hierauf krystallisirt man wiederholt aus Methylalcohol oder Alcohol und Eisessig um<sup>1)</sup>. Man erhält auf diese Weise eine rein weisse Masse von Krystallen, die zwar mikroskopisch klein, aber sehr schön ausgebildet sind. Dieselben stellen, aus Eisessig erhalten, kurze monokline Prismen dar, aus Methylalcohol erhalten, zeigen sie Blättchenform. Sie schmelzen bei 202—204° C. zu einer rothbraunen harzartigen Masse. Bereits bei etwa 200° C. beginnt die Substanz zu sintern und sich gleichzeitig in's Bräunliche zu verfärben.

In Amyl-, Aethyl- und Methylalcohol lösen sich die Krystalle wenig reichlich, in Aether und Chloroform schwer, in Wasser, Benzol, Ligroin und Petroläther sind sie unlöslich; auch Eisessig löst wenig.

Von conc. Schwefelsäure wird die Krystallmasse gelb gefärbt und darauf mit grünlicher Farbe gelöst.

<sup>1)</sup> Ich konnte die Reinigung auch in der Weise bewerkstelligen, dass ich die rohe grauweisse Masse mit dem Faltenfilter, auf dem sie sich befand, in den Trichter setzte, diesen unten mit einem kleinen Kork verschloss und nun so viel Alcohol aufgoss, dass derselbe den unteren Theil des Trichters füllte. Das vom Alcohol gelöste Harz stieg dabei in dem Filter in die Höhe und sammelte sich am Rande desselben als brauner Rand an. Wenn man dieses Verfahren wiederholt und das Ganze tagelang stehen lässt, so zieht sich schliesslich alles Harz nach dem Filterrande hinauf und die Anfangs schmutzig weisse Masse wird rein grauweiss.



Nach Wasserzusatz fällt der Körper farblos und anscheinend unverändert wieder aus. In starker Salpeter- sowie in conc. Salzsäure tritt keine Lösung und auch keine Verfärbung ein. Kali- und Natronlauge sowie Ammoniak lösen sehr leicht und zwar mit grünlicher Farbe, kohlen-saure Alkalien weniger leicht mit derselben Farbe. Aus allen diesen Lösungen wird der Körper durch Salzsäure sofort in weissen Flocken gefällt; er stellt demnach eine Säure dar.

Von Barytwasser sowie Chlorkalklösung wird er weder gelöst noch irgendwie gefärbt.

Erwärmt man die grüne Lösung in Kali- oder Natron-lauge längere Zeit auf dem Wasserbade, so bleibt sie zunächst grün, fügt man dann aber ein paar Tropfen Chloroform hinzu und erwärmt abermals kürzere oder längere Zeit, so färbt sie sich rothgelb und zeigt grüne Fluores-cenz, ein Zeichen, dass durch den Eingriff jener Alkalien Orcin entstand.

Die alcoholische Lösung der Säure reagirt schwach sauer. Gegen Eisenchlorid zeigt sie insofern ein charac-teristisches Verhalten, als bei Zusatz einer sehr geringen Menge dieses Reagenz sofort schön violette bis violett-braune Färbung auftritt.

Mit Bleiessig, Kupfer-, Nickel- und Kobalt-Salzlösungen erhält man in der möglichst neutral gemachten alcoholischen Lösung keinerlei gefärbte oder farblose Niederschläge.

Man kennt bereits eine kleine Reihe farbloser Flechtensäuren; bei näherem Vergleiche mit diesen hat sich aber herausgestellt, dass die in der *Thamnolia vermicularis* enthaltene andere, eigenthümliche Charactere aufweist.

Von der in *Evernia prunastri* und *Cladonia rangiferina* vorkommenden Evernsäure (Stenhouse), mit der sie die Gelbfärbung der Lösungen in Aetzalkalien und kohlen-sauren Alkalien und die Kali-Chloroform-Reaction gemein hat, unterscheidet sie sich schon durch den um etwa 40 Grade höheren Schmelzpunkt sowie durch die Krystallform.

Mit der Erythrinsäure und Lecanorsäure stimmt sie zwar darin überein, dass ihre Lösung in Aetzalkalien beim Erwärmen Orcin liefert und ihre alcoholische Lösung mit sehr wenig Eisenchlorid schön violettbraune Farbe annimmt, differirt aber andererseits durch die grüne bis grün-gelbe Tinction ihrer kalischen Lösung, durch den Mangel der Rothfärbung bei Behandlung mit Chlorkalk-

lösung, durch Form und Schmelzpunkt der Krystalle. Lecanorsäure ist überdies in Essigsäure unlöslich.

Die Patellarsäure bietet bereits durch ihre leichte Löslichkeit in Weingeist, Aether und Chloroform, ihre Rothfärbung mit Salpetersäure, ihre Blutrothfärbung mit Chlorkalk, ihre blauviolette Lösung in Barytwasser hinreichende Unterscheidungsmerkmale.

Auch mit der Cetrarsäure, Lichesterinsäure, Parellsäure, Psoromsäure, dem Roccellinin, Phytodin, Ceratophyllin, der Atranorsäure, der Lecanophilasäure, dem Pikrolichenin, die theils mit Alkalien erhitzt kein Orcin liefern, theils in Alkalien und concentrirter Schwefelsäure nicht mit grünlicher Farbe löslich sind, auch andere Schmelzpunkte und andere Krystallform aufweisen, hat die von mir gefundene Säure nichts zu schaffen. Ich glaube sie daher als neu ansprechen zu dürfen und schlage den Namen „Thamnolsäure“ vor.

Was den Sitz der Säure anbetrifft, so lehren Quer- und Längsschnitte, dass man denselben in der Rinde zu suchen hat. Hier kommt der Körper in reicher Menge zur Abscheidung und zwar nicht bloss da, wo die Hyphentheile unmittelbar mit der äusseren Luft in Berührung sind, sondern auch interstitiell, und zwar reicht die auf dickeren Schnitten dunkle Zone der massigen körnigen Einlagerung, auf sehr dünnen Querschnitten betrachtet, mehrere Zellreihen weit in das Gewebe der Rinde hinein, bis zu der Algenzone. Da nach dem Gesagten die körnige Abscheidung der Thamnolsäure keine ausschliesslich krustenartige Auflagerung auf die Oberfläche des Flechtengewebes darstellt, so lässt sie sich auch nicht einfach abschülfern. An den Gewebepartien, welche an den grossen centralen Luftraum grenzen, habe ich übrigens keine Ausscheidung der Säure beobachten können.

Durch die Massenhaftigkeit, in welcher die farblosen Körnchen der Säure in dem Rindengewebe producirt werden, erklärt sich die kalkweisse Färbung der Lagerstiele.

Legt man letztere in conc. Schwefelsäure, so färbt sich die Oberfläche intensiv gelb. Auch auf Querschnitten kann man die gelbe oder gelbgrüne Färbung der Krystallzone durch diese Säure schön erhalten, jedenfalls ist die Reaction noch ausgesprochener als mit Kalilauge und anderen Alkalien. Den Lichenologen scheint nur die Kalireaction (bezeichnet mit  $K +$  oder  $K + \text{flavescens}$ ), nicht aber die charakteristischere Schwefelsäure-Reaction bekannt zu sein.

## **Chaetomorpha Henningsii P. Richter sp. n.**

Von Paul Richter.

Zu der von G. Lagerheim im 5. Jahrgang (1887) der Berichte der Deutschen Botanischen Gesellschaft im Artikel „Ueber Süßwasserarten der Gattung Chaetomorpha“ p. 195 beschriebenen Ch. Herbipolensis (Würzburg, Wasserbassin eines Warmhauses des Botanischen Gartens) und der von A. W. Bennet in „Freshwater Algae of North Cornwall“ (p. 7 des Separatabdruckes aus Journal of the R. Microsc. Society, London 1887) für süßes Wasser nachgewiesenen Ch. Linum gesellt sich als weitere Süßwasserart die obige Ch. Henningsii aus dem Müggelsee bei Berlin. Dieselbe ist im 1. Fasc. der von P. Hennings herausgegebenen Phykotheka marchica unter No. 13 in schönen Exemplaren, aber nur mit kurzer Bemerkung, ohne eigentliche Diagnose ausgegeben worden, welche nun hier folgen soll.

Zu den 3 aufgeführten Süßwasser-Chaetomorpha-Arten ist nach der Zusammenstellung von Lagerheim (Berichte d. Deutsch. Bot. Ges. V. 1887 p. 200) eine 4. Art, Ch. Blancheana Mont., allerdings mit Vorbehalt anzureihen.

Herr P. Hennings, der eifrige Erforscher der märkischen Algenflora, dem ich so manche Bereicherung für die Phykotheka universalis verdanke, sandte mir im Oktober vorigen Jahres eine Fadenalge aus dem Müggelsee mit der Angabe: „Bei fusslangen Fäden ist keine Verzweigung auffindbar, die starren Fäden sehen fast wie eine Chaetomorpha Linum aus.“ Ich fand diese Angabe insofern richtig, als in der That die Alge sich als eine Chaetomorpha erwies, aber als eine neue Species, die ich nach dem Entdecker benannte, welcher diesen interessanten Fund in No. 9 der Naturwissenschaftl. Wochenschrift d. J. in dem Artikel „Die Algenflora des Müggelsee's“ einem allgemeinen Kreise zur Kenntniss gab. Im November vorigen Jahres hatte der Entdecker die Freundlichkeit, mir frisches Material dieser Chaetomorpha zuzusenden, so dass ich mich in den Stand gesetzt sah, eine eingehendere Diagnose zu liefern, als es nur nach getrockneten Exemplaren mir möglich gewesen wäre.

Unsere Art vom Müggelsee hat in den Dimensionen allerdings eine Aehnlichkeit mit der schon erwähnten Ch. Herbipolensis Lagerh., allein sie ist nicht so variabel in der Dicke, die bei jener von 45—150  $\mu$  schwankt, oft so unvermittelt, dass von 2 angrenzenden Zellen die eine doppelt so breit ist als die andere, während Ch. Henningsii ziemlich gleichmässig dicke Glieder besitzt. Tonnenförmige Zellen

ausgewachsener Fäden, wie sie Lagerheim für *Ch. Herbipolensis* l. c. Taf. LX Fig. 4 abbildet, kommen hier nicht vor, die Zellen sind ausgezeichnet cylindrisch, meist breiter als lang. Wie bei der Lagerheim'schen Art, ist auch bei unserer die Membran deutlich längs gestreift. Während jene aufgewachsen ist, kommt diese wie *Ch. Linum* freischwimmend vor. Eine weitere Verschiedenheit könnte darin gefunden werden, dass *Ch. Herbipolensis* den Tropen sicherlich angehört und als zufällig eingeführtes Gewächs zu betrachten sein dürfte, während *Ch. Henningsii* als ein vollberechtigter Bürger der deutschen Süßwasserflora anzusprechen ist. Ihr Chromatophor hat Aehnlichkeit mit *Cladophora*, stellt eine wandständige, mehr oder weniger durchbrochene gekrümmte Platte vor, die die ganze innere Wandfläche auskleidet und so einem Hohlcyylinder entspricht. Zahlreiche birnförmige und rundliche Pyrenoide sind eingebettet. Zoosporen habe ich nicht gesehen. — Die Diagnose lautet:

*Chaetomorpha Henningsii* P. Richt. in P. Hennings *Phykotheka marchica* No. 13. — *Ch. libere natans, filis longissimis, sublaete vel obscure viridibus, subrigidis in caespites laxae implexis, articulis diametro plerumque brevioribus, saltem sesqui vel duplo longioribus. Membrana longitudinaliter striata.*

Lat. cell. 110—126—154  $\mu$ ; long. cell. 65—100—170  $\mu$ .

Müggelsee, hinter den Berliner Wasserwerken in grossen Watten ausgeworfen. September — November 1892, leg. P. Hennings.

## Neue Algen der *Phykotheka universalis*.

Fasc. X & XI.

Mitgetheilt von Paul Richter.

Wie es für die früheren Fascikel in dieser Zeitschrift erfolgt ist, so veröffentliche ich auch von den obigen die Diagnosen der Novitäten, um sie einem grösseren Kreise zugänglich zu machen. Diesmal geschieht es in einer besonderen Zusammenstellung.

1. *Aphanothece conferta* P. Richter. — *Phykoth. universalis* Fasc. 10, No. 487. — 1892.

*A. thallo gelatinoso membranaceo expanso sordide viridi vel olivaceo-fuscescente; cellulis solitariis vel geminis sphaericis plerumque oblongis, diametro 1½—2 plo longioribus, familiis confertis; tegumentis achromaticis subdiffluentibus; cytoplasmate pallide aerugineo vel olivascente subtiliter granoso. — Diam. cellul. 2,5—3  $\mu$ , long. 4,5—5,5  $\mu$ .*

Die Tochterzellen wachsen rechtwinkelig zur Axe der Mutterzelle aus, so dass sie parallele Lage erhalten. Zunächst verwandt *Aphanothece pallida*.

Oschatz, in einem Gewächshause an Kalkwänden schleimige, zusammenhängende Häute bildend. Februar 1892, leg. Fräulein Elisabeth May.

2. *Aphanocapsa Richteriana* Hieronymus. — *Phykoth. univ. Fasc. 10, No. 483. — 1892.*

A. thallo mucoso, sordide luteo vel pallide aerugineo vel subfuscescente, cellulis globosis, vel subpolygonis confertis, solitariis vel geminis, tegumentis tenuibus vix  $1\ \mu$  crassis, saepius vix visibilibus vel omnino solutis, chromatophoro pallide aerugineo, corpusculo centrali vel nucleo plerumque subtiliter granulato. Diam. cellul. 3—4  $\mu$ .

Diese Art scheint nahe verwandt zu sein mit *A. flava* (Kütz.) Rabenh., die etwas kleinere Zellen besitzt.

An überrieselten Felswänden in Steinbrüchen bei Gross-Wilkau, Kreis Nimptsch in Schlesien. 2. Octob. 1891, leg. G. Hieronymus.

3. *Hydrocoleum Hieronymi* P. Richt. — *Phykoth. univ. Fasc. 11, No. 543. — 1892.*

H. plus minus expansum; trichomatibus plerumque singulis, saepe geminis rarius ternis, subcontortis vel rectis, fasciculatim congestis vaginaque membranacea inclusis, aerugineis, subaequalibus; cellulis diametro transversali aequilongis vel duplo triplove brevioribus; vaginis crassis, achrois vel luteolis, distincte lamellosis, laevibus, sed saepius senectute longitudinaliter substriatis et interdum lineis tenuibus sparsis, minimis, prominentibus ornatis.

Diam. trichomatum 8—10  $\mu$ . Diam. vaginalium 10—20  $\mu$ , crassitudo vaginalium 1—5  $\mu$ .

Auf Moos zwischen Weidengebüsch in einem zeitweise überschwemmten Ausstich, rechts von der Bahn nach Hundsfeld, Sängerkunst gegenüber, in Carlowitz bei Breslau. Sept., Oktob. 1891, leg. Hieronymus.

4. *Microspora Bossei*<sup>1)</sup> P. Richt. — *Phykoth. univ. Fasc. 11, No. 534. — 1892.*

M. saturate viridis, lubrica, fasciculata, filis rectis vel irregulariter curvatis, cylindricis, torulosis autem vel tumidis, inaequicrassis hinc inde ex articularum divisione in axis longitudinalis directionem duplicatis in morem Schizogonii, per discessum fasciarum laqueiformibus; articulis diametro subaequalibus, modo longioribus modo paulo paene dimidio brevioribus. — Messungen ergaben:

<sup>1)</sup> Frau A. Weber-van Bosse in Amsterdam dedicirt.

Long. art. 10—14  $\mu$ , lat. art. 8—10  $\mu$ ; long. 4—8  $\mu$ , lat. 7  $\mu$ .

Java, in einem aus einer Kraterwand hervorsprudelnden heissen Sturzbach, der nach einem Laufe von kaum 2 Schritt Länge in den Kratersee Telago - Bodas (weisser See) bei Garut sich ergiesst. 1888, leg. Frau A. Weber-van Bosse.

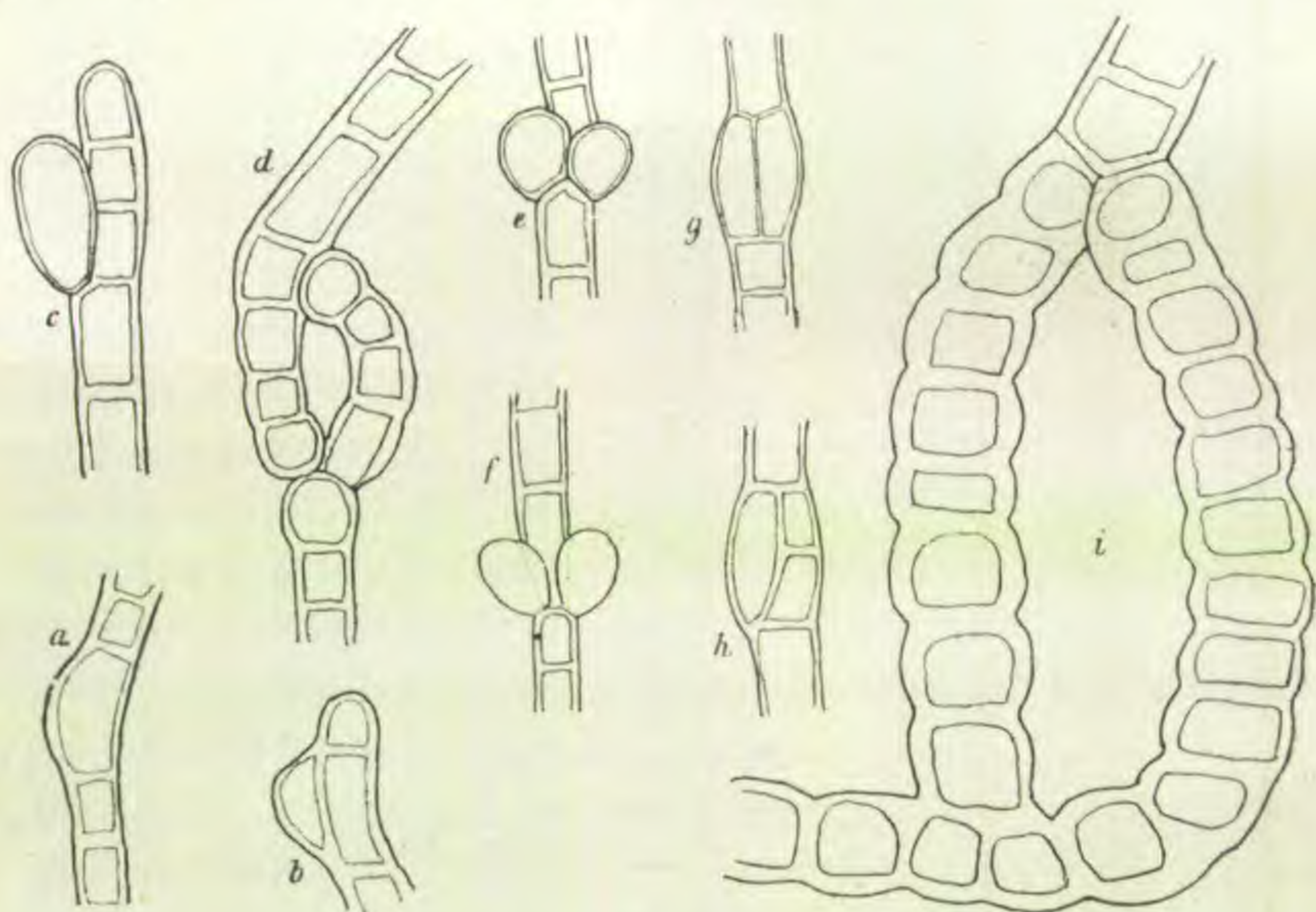
Dass eine Microspora vorliegt, dafür sprechen die Hförmigen Theilstücke und bandartigen Chromatophoren. Das Eigenthümliche sind die hier und da auftretenden senkrechten Scheidewände, die zu Doppelfäden und Schleifen führen (d und i). Wille beobachtete an *Conferva floccosa* (Öfversigt af K. Vet. Akad. Förh. 1881 T. X. F. 48 und 49) abnorme Zelltheilungen, die aber zu keiner Schleifen- oder Astbildung führten.

Die Schleifenbildung nähert vorliegende interessante Art den Schizogonien-Zuständen von *Hormidium*.

Die beigefügten Abbildungen, von Frau A. Weber-van Bosse nach Alkohol-Material entworfen, lassen sich zu 2 Entwicklungsreihen gruppieren.

Bei a, b, c, d ist die Schleifenbildung durch seitliche Anschwellung (a) eingeleitet, durch longitudinale Scheidewand (b) und normale Quertheilung weiter geführt und abgeschlossen (c und d).

Bei g, h, i ist die Schleifenbildung durch eine senkrechte Wand in der Zellmitte eingeleitet (g), in h und i fortgebildet und abgeschlossen. e und f doppelseitige kugelige Prolifcationen, die wahrscheinlich Astbildungen andeuten. Vergr. Fig. a—h 540, i 745.



*Microspora Bossei* P. Richt.

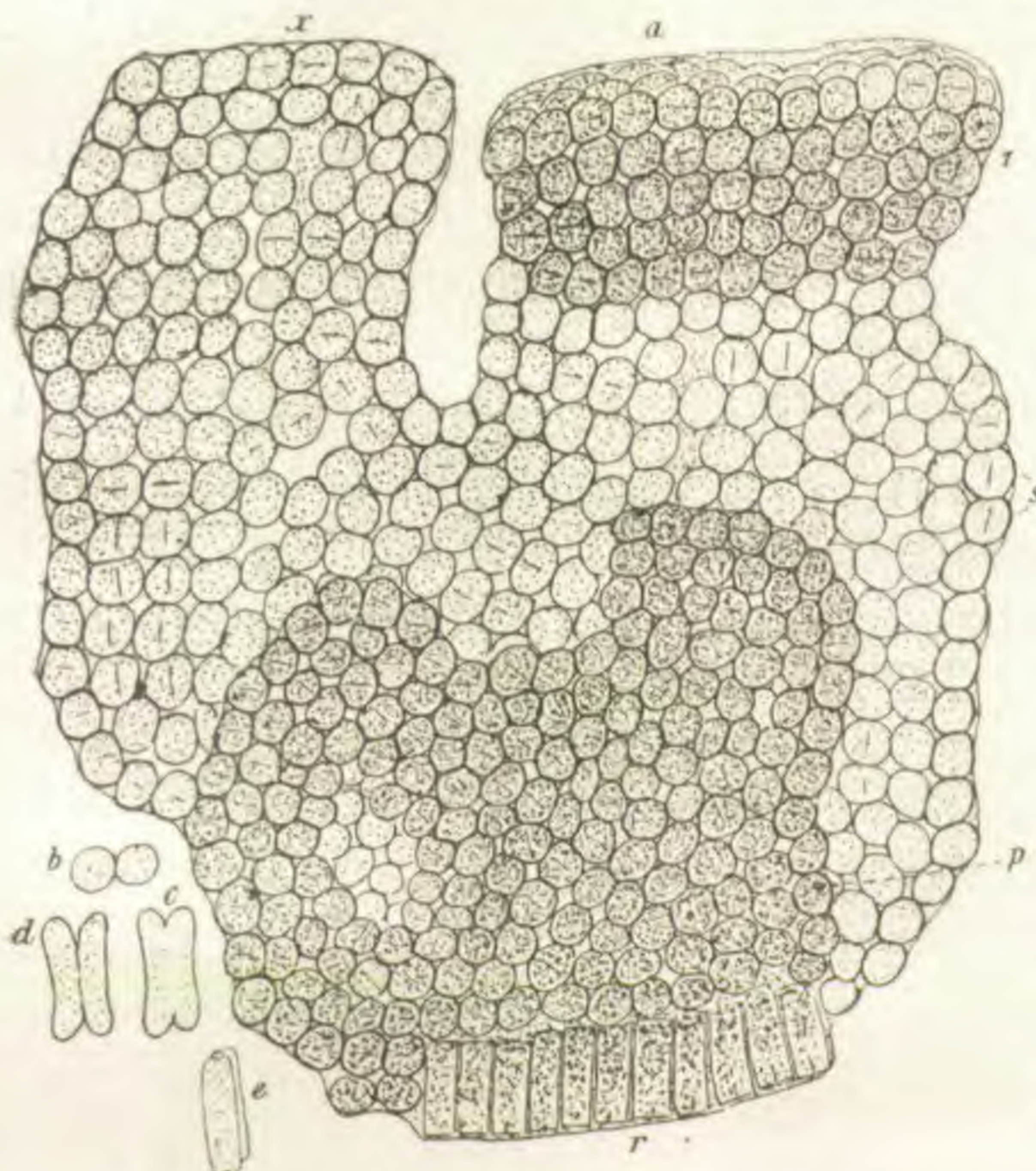
5. *Microcrocis* gen. nov. P. Richter. — *Phykoth. univ.* Fasc. 11, No. 548. — 1892.

Thallus parvulus, oculis nudis visibilis, aerugineo-viridis, siccitate violaceus, membranaceo-subfoliaceus, libere natans, e cellularum strato unico formatus. Cellulae geminae, pseudo-parenchymatice conjunctae, cylindricae, utroque polo rotundatae, planitiem versus perpendiculariter positae, e vertice sphaericae, tegumento universali circumdatae. Divisio cellularum in planitiei utramque directionem ut in *Merismopedio*.

*M. Dieteli* P. Richt. Cellulae cylindricae, medio leviter constrictae, e vertice sphaericae. Cytio-plasma subtiliter granulosum. — Diam. famil. 1,5—3 mm. Cellul. long. 14  $\mu$ , lat. 6—7  $\mu$ .

Leipzig, in einem Wassergraben, der mit dem warmen Abflusswasser der Wasserleitung in Verbindung steht, unter *Spirogyra* und *Oscillaria*. April 1891, leg. P. Dietel.

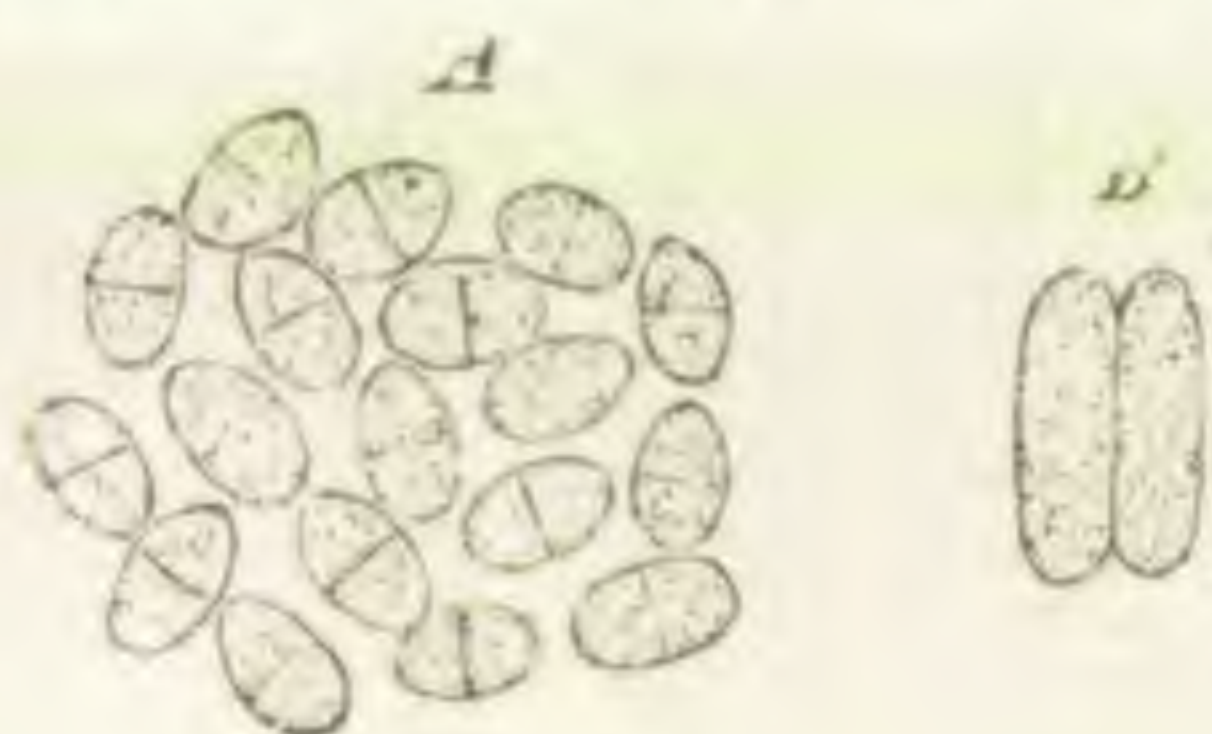
Das neue Genus gehört zu den Cyanophyceen, ist verwandt mit *Merismopedium*. Ursprünglich ist der einschichtige



*Microcrocis Dieteli* P. Richter.

Charakteristisch ist, dass die Tochterzellen nach fertiger Scheidewand noch länger verbunden bleiben (d), als Zwillingszellen schon die Theilung zu Einzelzellen einleiten (e und s). Bei x eine Lücke und darunter die allgemeine Umhüllung. Vergr. 500.

Thallus ganz flach, allein er wird durch Wasserbewegung und Druck oft gerollt und an den Rändern umgebogen (a und p), wie bei *Merismopedium convolutum*. An den umgebogenen Rändern sieht man häufig die Cylinderform (r) der in der Flächenansicht sphärischen Zellen (b). Die Zellen theilen sich nur durch Scheidewände in der Richtung der Längsaxe, abwechselnd in 2 Richtungen. Bei c beginnende, bei d vollendete Theilung.



*Merismopedium* (*Holopedium*) *geminatum* Lagerh. (Nach Lagerheim.) — A, B entsprechen Fig. 9 et 10 des Lagerheim'schen Originalbildes.

Herr Dr. Dietel hatte *M. Dieteli* in natura, auch meine Diagnose und Abbildung, vor der Ausgabe der *Phykotheke universalis* Herrn Professor Lagerheim nach Quito gesandt und so ist es gekommen, dass kurz nach der Ausgabe der Fascikel Lagerheim in „*Nuova Notarisia*“ ser. IV 2 Gennaio in einem Artikel „*Holopedium Lagerheim* und *Microcrocis Richter*“ behauptete, meine *Microcrocis Dieteli* sei identisch mit seinem *Merismopedium (Holopedium) geminatum* in „*Bidrag till Sveriges algflora*“ p. 43 Taf. 1 F. 9 et 10 (Oefvers. af Kongl. Vetenskap. Akad. Förhandl. 1883 No. 2 Stockholm).

Es passt nun sehr gut, dass ich gleich an dieser Stelle die Behauptung Lagerheim's zurückweisen und widerlegen kann. *Microcrocis Dieteli* ist sehr gut unterschieden von der Lagerheim'schen Alge. Ich gebe nach der Lagerheim'schen Abbildung in „*Bidrag*“ eine Copie (Zinkätzung) auf pag. 74, die nur insofern von dem Original abweicht, als sie etwas heller gehalten und um eine Spur kleiner ausgefallen ist; sie entspricht der Vergrößerung der Abbildung von *Microcrocis Dieteli*. Die Lagenverhältnisse der Zellen sind genau wiedergegeben. (Cf. *Bidrag* T. I F. 9, 10.)

Schon ein Blick auf die beiderseitigen Abbildungen beweist sofort die Verschiedenheit beider Algen. Man wolle nur die hierzu gehörigen Diagnosen Lagerheims mit den meinigen vergleichen. Die Dimensionen lasse ich dabei weg, sie sind bei beiden ziemlich gleich. Ich gebe hier die Diagnosen von Lagerheim zu *Merismopedium (Holopedium) geminatum*.

*Holopedium* (subgenus *Merismoped.*) Lagerh. *Bidrag* p. 42. *M. familiis forma irregulari e cellulis irregulariter dispositis compositis. Divisio cellularum irregularis.*

Daran schliesst Lagerheim eine Bemerkung über die „*divisio irregularis*“, aus welcher er die Unregelmässigkeit der Gestalt der Familie erklärt, und über die durch Uebergänge zur Hauptgattung begründete Stellung von *Holopedium* als Subgenus.

Speciesdiagnose von *Merismopedium (Holopedium) geminatum*: Lagerh. *Bidrag* p. 43. *M. familiis libere natantibus e cellulis bacilliformibus, numerosis irregulariter dispositis, confertis, compositis. Cytioplasma laete aerugineum, non granulosum.*

Der durchgreifende Unterschied ist, dass *Microcrocis* ein pseudo-parenchymatisches Zellenlager besitzt, *Holopedium* aber isolirte (genäherte und entferntere) Zellen. Dieses Moment brauchte Lagerheim für *Holopedium* in der Diag-



nose nicht anzugeben, weil es als Subgenus zu *Merismopedium* gestellt war, wo die isolirte Zellenlage Regel ist. — *Microcrocis Dieteli* hat ferner kreisförmig-cylindrische Zellen, die schwach eingeschnürt und deren Familien von einer sichtbaren Haut umgeben sind; *Merismopedium* (*Holopedium*) *geminatum* Lagerh. hat elliptisch-cylindrische, nicht eingeschnürte Zellen, deren Familien ohne sichtbare Hautumgebung sind. Lagerheim ist nun einen Schritt weiter gegangen und hat das Subgenus *Holopedium* zum Hauptgenus erhoben und demselben die Species *H. sabulicolum* Lagerh. und *H. geminatum* Lagerh. (incl. *Microcrocis Dieteli* Richter) unterstellt. Gegen diese Aufstellung erhebe ich Widerspruch, weil Lagerheim auf das Hauptgenus *Holopedium* die Merkmale meiner *Microcrocis* unter fast wörtlicher Benutzung meiner Diagnosen, des Genus sowohl als auch der Species, überträgt, so dass hier mein von ihm unterdrücktes Genus als *Holopedium* wieder aufersteht. Jetzt passt wohl meine *Microcrocis Dieteli*, die als synonym mit der Species *Holopedium geminatum* figurirt, zu *Holopedium* Lagerheim, nicht aber passen hinzu die Species Lagerheim's, die er als *sabulicolum* und *geminatum* in *Bidrag* p. 43 beschreibt und Tab. I F. 7 u. 8 und 9 u. 10 abbildet. Ich protestire gegen die Aufstellung von *Holopedium* mit meinen Diagnosen. Lagerheim's neue Diagnose zu *Holopedium* lautet (*Nuova Notarisia* ser. IV p. 209):

Thallus membranaceus forma irregulari, e strato unico cellularum formatus. Cellulae cylindricae, pseudoparenchymatice irregulariter conjunctae, planitiam versus perpendiculariter positae, in areolas non distributae. Divisio cellularum in duas directiones. (Der letzte Satz lautet in meiner Diagnose: Divisio cellularum in planitiei utramque directionem ut in *Merismopedio*.) — Der gesperrte Satz entspricht meinen Diagnosen; aus der ursprünglichen Lagerheim'schen Diagnose stammt nur „forma irregulari“ und das eingefügte irregulariter, das aber dort auf „dispositis“ sich bezieht.

Diejenigen Algologen, welche meine Diagnosen, Abbildungen und Bemerkungen mit den betreffenden Originaldiagnosen, Bemerkungen und Abbildungen in „*Bidrag*“ genau vergleichen, werden mir darin beitreten müssen, dass *Microcrocis* aufrecht zu halten, dagegen *Holopedium* als Gattung mit der übertragenen Diagnose zu streichen ist.

---

## Literatur.

### I. Allgemeines und Vermischtes.

**Farlow, W. G.** Notes on collections of Cryptogams from the higher mountains of New England. (Proc. of the Bost. Soc. Nat. Hist. XXV. 1892. p. 387.)

**Hennings, P.** Bericht über meine vom 31. August bis zum 17. September 1890 ausgeführte kryptogamische Forschungsreise im Kreise Schwetz. (Schrift. der Naturf. Ges. in Danzig 1892. p. 59.)

**Lagerheim, G. de.** Die Schneeflora des Pichincha c. tab. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 517.)

An neuen Arten beschreibt der Verf., von Algen: *Chlamydomonas sanguinea*, *asterosperma*, *glacialis*, *Raphidonema nivale* (nov. gen. Ulothrichacearum), *Trochiscia nivalis*; von Pilzen: *Selenotila nivalis* (nov. gen. Hyphomycetum).

**Schütt, Franz.** Das Pflanzenleben der Hochsee. — Kiel und Leipzig (**Lipsius** und **Tischer**) 1893. — Mit 35 Textabbildungen und einer Karte des Nordatlantischen Oceans.

Nachdem Verf. vor Kurzem in ausführlicher Weise und in streng wissenschaftlicher Form dargethan hat, in welcher Weise die Planktonforschung ihre Ziele zu erreichen sucht, geht er in vorliegender Abhandlung in mehr allgemeinverständlicher Form auf die hauptsächlichsten im Meeresleben in Erscheinung tretenden biologischen Fragen ein. Er bespricht eingehend die stoffbildenden Lebewesen der Hochsee (vor Allem Diatomeen und Peridineen), zeigt uns die Unterschiede zwischen den Grundformen und den Planktonformen und erörtert in der klarsten und übersichtlichsten Weise die biologischen Eigenheiten der in Frage kommenden Gruppen, welche stets als zweifellose Anpassungserscheinungen an das umgebende Medium nachgewiesen werden.

Der zweite Theil dieser hochinteressanten Arbeit giebt uns ein Bild von der Verbreitung der Hochseepflanzen. Wir erkennen, dass gerade so gut wie für die Landpflanzen es auch für die Organismen des Meeres möglich ist, Areale höherer und niedriger Ordnung mit aller Schärfe zu erkennen und die für dieselben maassgebenden Charakterformen festzustellen. Auf ausserordentlich übersichtlichen Tabellen werden uns graphische Darstellungen der Gesamtvegetation und der Peridineenvegetation des von der deutschen Planktonexpedition durchforschten Gebietes gegeben, welche uns besser als lange Aufzählungen Bilder von den Massenverhältnissen der Lebewesen des Meeres

zu verschaffen im Stande sind. Ein kurzes Kapitel über die Vegetationsfarbe des Meeres beschliesst diese interessante Arbeit, welche wie wenige andere anregend zu wirken berufen ist.

**Warnstorff, K.** Beiträge zur Flora von Pommern. (Verhandl. des Bot. Ver. der Prov. Brand. 1892. p. 30.)

Unter Anderem auch Moose, Characeen u. Pteridophyten.

**Wettstein, R. v.** Die durch Pflanzen verursachten Krankheiten unserer Kulturgewächse. (Volksthümliche Vorträge, herausg. vom Allg. Niederöst. Volksbildungsverein Krems 1892.)

## II. Myxomyceten.

**Čelakovský, L.** Ueber die Aufnahme lebender und tochter verdaulicher Körper in die Plasmodien der Myxomyceten. (Flora, Ergänzsb. 1892. p. 182.)

**Saunders, J.** The Mycetozoa of South Beds and North Herts. (Journ. of Bot. 1893 Janu.)

**Zukal, H.** Ueber 2 neue Myxomyceten. (Oesterr. bot. Zeitschr. 1893. p. 73.)

Verf. beschreibt als neue Gattung Hymenobolus (Perichaeiacee).

## III. Schizophyten.

**Hansgirg, A.** Prodrömus einer Algenflora von Böhmen. Theil II. Die blaugrünen Algen (Myxophyceen), nebst Nachträgen zum ersten Theil und einer systematischen Bearbeitung der in Böhmen verbreiteten saprophytischen Bacterien und Euglaenen. (Arch. der naturw. Landesdurchforsch. von Böhmen VIII 1893. n. 4. p. 1.)

**Levy-Morenos, D.** Le diverse ipotesi sul fenomeno del „mar sporeo“ nell' Adriatico. (Notaris. VI. 1892. p. 1459.)

**Nadson, G.** Ueber das Phycocyan der Oscillarien und seine Beziehungen zu anderen Pflanzenfarbstoffen. (Scripta Botan. 1892. IV. Fasc. I [Russ. mit deutsch. Res.]).

**Schewiakoff, W.** Ueber einen neuen bacterienähnlichen Organismus des Süßwassers. Habilitationsschrift Heidelberg 1893. (Separat aus dem Naturhist. med. Verein. Bd. V. mit Tafel I.)

Enthält die sehr eingehende Beschreibung eines neuen Süßwasserorganismus von länglich-cylindrischer oder auch fast

kugeliger Gestalt, den der Verfasser *Achromatium oxaliferum* nennt. Dieser Organismus besitzt eine aus einer Eiweiss-substanz bestehende Membran, eine alveolär oder wabig gebaute (?) Rindenschicht und einen ebenfalls wabig aufgebauten (?) Centalkörper, in welchem zahlreiche eigenthümliche, die Waben ausfüllende, stark lichtbrechende Inthaltkörper eingebettet sind, die den Schwefelkörnern der sog. Schwefelbakterien nicht unähnlich sind und aus irgend einem festen, in Wasser löslichen Kohlenhydrate, welches Calciumoxalat in Lösung enthalten soll, bestehen. Ausserdem finden sich im Centalkörper zahlreiche kleinere runde Körper eingelagert, welche sich mit Hämatoxylin rothviolett färben und die meist in den Knotenpunkten des Wabengerüstes liegen, sich durch Zweitheilung vermehren sollen und vom Verfasser für sog. Chromatinkörner gehalten werden. Letzterer schliesst sich der Bütschli'schen Auffassung über analoge Gebilde der Bakterien und Cyanophyceen vollkommen an und glaubt, dass der Centalkörper einem Zellkerne und die Rindenschicht dem Zellkörper entspreche. Die Vermehrung von *Achromatium* besteht in einer gleichhälftigen Quertheilung mittelst Durchschnürung.

**Thaxter, R.** A new order of Schizomycetes. (The Bot. Gaz. 1893. p. 29.)

#### IV. Algen.

**Agardh, J. G.** Analecta algologica. Observationes de speciebus Algarum minus cognitae earumque dispositione. (Acta Soc. Physiogr. Lundens. XXVIII. 1892. c. tab. 3.)

**Balsamo, F.** Manipoli di alghe napoletane. (Boll. della Soc. nat. di Napoli VI. 1892. p. 77.)

**Barton, Ethel S.** A Provisional List of the Marine Algae of the Cape of Good Hope. (Journ. of Bot. 1893. p. 53.)

**Bohlin, K.** Snöalger från Pite Lappmark. (Botan. Notis. 1893. Heft II.)

*Cerastrias nivalis* Bohl. n. sp.

**Bornet, E.** Les Algues de P. K. A. Schousboe. (Mém. de la Soc. Nat. des Sc. Nat. de Cherbourg. XXVIII. 1892.)

Aufzählung aller von Schousboe gesammelten Meeres-Algen aus Marokko, den Canaren und der spanischen und französischen Küste. Neue Arten sind folgende beschrieben: *Ulva Schousboei* Born., *Ulothrix laeta* Thur., *Nemoderma tingitana* Schousb.,

(nov. gen. Phaeosporaeum), *Gelidium melanoideum* Schousb., *Flahaultia appendiculata* (Schousb.) Born. (nov. gen. Rhodophyllidacearum), *Nitophyllum ciliatum* (Schousb.) Born. u. *N. dentatum* (Schousb.) Born., *Spermothamnion capitatum* (Schousb.) Born., *Callithamnion tingitanum* Schousb., *Antithamnion pteroton* (Schousb.) Born., *Platoma incrassata* Schousb.

**Correns, C.** Zur Kenntniss der inneren Structur einiger Algenmembranen. (Beiträge zur Pflanzenzelle III. p. 260—305 und Doppeltafel V—VII.)

Verfasser kommt zu folgenden wichtigen Ergebnissen:

1. Die „Streifung“ der Algenmembranen beruht auf feiner Faltung ihrer Lamellen.

2. Jede gestreift erscheinende Lamelle ist für sich allein und nur in einer Richtung gefaltet.

3. Die Faltungsrichtung wechselt in den successiven Lamellen derselben Membran. Gewöhnlich stehen die Falten zweier direct auf einander folgenden Lamellen ungefähr senkrecht auf einander und je die zweite Lamelle besitzt wieder die gleiche Faltenrichtung.

4. Die Lamellen sind parallel der Faltung in Streifen von wechselnder Beschaffenheit — in chemischem oder physikalischem Sinne — differenzirt. Auf dieser — direkt nicht wahrnehmbaren — Structur beruht die Zerlegbarkeit der Lamellen in Fasern.

5. Die Richtung dieser Differenzirungsstreifung steht in den direct auf einander folgenden Lamellen ungefähr senkrecht auf einander, in jeder zweiten ist sie wieder gleich.

6. Auf dieser inneren Structur der Lamelle beruht die Ausbildung der Faltenstreifung, indem die Lamelle — senkrecht zur Streifenrichtung — in die Fläche wächst, ohne das von ihr bedeckte Areal vergrössern zu können. Flächenwachsthum unabhängig vom Turgor.

7. Die Ausbildung der Streifung — sowohl der Faltung als der jener zu Grunde liegenden inneren Differenzirung — kann nicht durch mechanische Eingriffe auf homogen angelegte Lamellen (Zug) entstanden gedacht werden. Die Lamellen entstehen nicht, d. h. nur scheinbar, homogen (S. 286, 287).

8. Die Doppelbrechung der Lamellen kann weder durch einen während ihrer Entwicklung wirksam gewesenen Zug, noch durch bleibende Spannungen bedingt sein. Unentschieden bleibt, ob sie nur auf der — ohne Zugwirkung zu Stande gekommenen — Anordnung der Micelle oder auf deren eigener Doppelbrechung bei von vornherein gegebener Anordnung beruht (S. 284 u. f.).

9. Die Schichtung wird durch Wassergehaltsdifferenzen sichtbar. Jede Lamelle lässt zwei Schichten, eine dichte und eine weiche, unterscheiden. Die weichen, die Falten der dichten ausfüllenden Schichten machen erst die Faltungstreifung sichtbar, die also insoweit auch auf Wassergehaltsdifferenzen beruht (S. 270).

10. Verlängert sich ein Algenfaden (etwa von Chaetomorpha) durch intercalares Wachsthum, so wachsen die vorhandenen Membranlamellen — wenigstens eine Zeit lang — activ, ohne Mitwirkung des Turgors, weiter (S. 290 u. f.).

**Del Torre, F.** Osservazioni sulle alghe. (Notaris. VII. 1892. p. 1470.)

**Flahault, Ch.** Revue des travaux sur les Algues, publiés de 1889 au commencement de 1892. (Rev. gén. de Bot. V. 1893. p. 87.)

**Gutwinski, R.** Der Teich von Tarnopol. (Tarnopol 1892. [Polnisch.]

Unter Anderem die Algen berücksichtigt.

**Hariot, P.** Complément à la flore algologique de la Terre de Feu. (Notaris. VII. 1892. p. 1427.)

**Heydrich, F.** Beiträge zur Kenntniss der Algenflora von Kaiser Wilhelms-Land (Deutsch-Neu-Guinea) c. tab. 3. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 458.)

Neu werden beschrieben: *Oscillaria microscopica*, *Cladophora Echinus* (Biat.) Ktz. var. *ungulata*, *Ectocarpus elachistaeformis*, *Streblonema minutula*, *Stypocaulon scoparium* Ktz. f. *compacta*, *Zonaria parvula* Gren. var. *duplex*, *Bostrychia* (?) *crassula*, *Polysiphonia pulvinata* Ktz. f. *parvula*.

**Morroi, U.** Le alghe: Studio istofisiologico. (Assisi [Froebel] 1892. c. tab. 2.)

**Okamura, K.** Algae collected in Prov. Boshu. (The Botan. Magaz. VI. Tokio 1892. n. 69. p. 392.)

**Piffard, B.** Notes on Zoospores. (Journ. of Bot. 1892. Dez.)

**Reinbold, Th.** Revision von Jürgens *Algae aquaticae*. (La Nuov. Notar. 1893. p. 192.)

**West, W.** Algae of English Lake District. (Journ. of the Roy. Microsc. Soc. 1892. Dezemb. c. tab. 2.)

Neue Arten, besonders von Desmidiaceen.

---

**Lütkemüller, J.** Desmidiaceen aus der Umgebung des Attersees in Oberösterreich. c. tab. 2. (Verhandl. der zool.-bot. Ges. Wien 1892. p. 537.)

Von den aufgezählten 163 Arten sind ausser mehreren Varietäten neu die Arten: *Cosmarium umbilicatum*, *C. difficile*, *C. Moerlianum*, *Euastrum bilobum*.

**Lütkemüller, J.** Beobachtungen über die Chlorophyllkörner einiger Desmidiaceen. (Oesterr. Bot. Zeitschr. 1893. p. 5. c. tab. 2.)

**Roy, J.** The Desmidiaceae of East Fife. (The Ann. of Scot. Nat. Hist. 1892. n. 3. p. 192.)

---

**Castracane, F.** Note per lo studio biologico delle Diatomee. (Nuov. Notar. 1892. p. 146.)

**Corti, B.** Sulle Diatomee del lago di Varese etc. (Bollet. scientif. 1892. n. 1.)

**Cunningham, K. M.** Diatomology. (Americ. Microscop. Journ. XIII. 1892. p. 249.)

**Lagerheim, G. v.** Uebersicht der neu erscheinenden Diatomeenliteratur. (La Nuov. Notar. 1893. p. 167.)

**Lemaire, A.** Les Diatomées observées dans quelques lacs des Vosges. (Notaris. VI. 1892. p. 1361.)

**Terry, W. A.** Diatoms of the Connecticut Shore. (Americ. Microsc. Journ. XIII. 1893. p. 253.)

---

**Correns, C.** Ueber *Apiocystis Brauniana* Naeg. (Beiträge zur Pflanzenzelle III. p. 241—244, mit 2 Holzschnitten.)

Enthält die genaue Beschreibung dieser Alge und Angaben über die Entwicklungsgeschichte derselben. Zu erwähnen ist, dass der Verfasser ausser der bereits bekannten Makrozoosporenbildung auch Mikrozoosporenbildung beobachtete. Die Mikrozoosporen entstehen durch wiederholte Theilung der vegetativen Zellen ohne Vergrösserung der Theilungsproducte, gewöhnlich durch Achttheilung. Selten entstehen mehr Mikrozoosporen aus einer Zelle. Eine Kopulation der Mikrozoosporen wurde nicht beobachtet. Da die beobachteten stets aus einer *Apiocystis*-Blase stammten, so verhinderte vielleicht allzugrosse Verwandtschaft die Vereinigung. An den vegetativen Zellen beobachtete Verfasser eigenthümliche, aus einer Gallertscheide und einem centralen protoplasmatischen Strang bestehende haarförmige Gebilde oder Wimpern, welche er mit den verzweigten Gallertborsten von *Dicranochaete reniformis* Hieron. vergleicht. Die Abhandlung enthält ferner interessante Angaben über das Wachsthum der Gallertblasen und kommt zu

dem Resultat, dass an ein Wachsthum der Gallerthülle vom Plasma aus durch Apposition nicht zu denken ist und dass hier ein Intussusceptionswachsthum im alten Sinne — im Sinne Naegeli's — stattfindet.

**Franzé, R.** Beiträge zur Morphologie des Scenedesmus. (Természetráji Füzetek XV. 1892. p. 145. c. tab.)

Verf. beschreibt die Plasmastructur des Scenedesmus acutus und obtusus und behauptet, dass die einzelnen Plasmatheile einen Axenfaden und herumgehend 2 Spiralbänder besitzen. Er gelangt also zu ähnlichen Resultaten, wie sie Fayod für höhere Pflanzen erwiesen haben will.

**Hansgirg, A.** Noch einmal über Chaetosphaeridium Pringsheimii Kleb. und Aphanochaete globosa (Nordst.) Wille. (Oesterr. Bot. Ztsch. 1893. p. 56.)

**Lagerheim, G. v.** Rhodochytrium nov. gen., eine Uebergangsform von den Protococcaceen zu den Chytridiaceen. (Bot. Ztg. 1893. p. 43.)

Die Alge, welche kein Chlorophyll, sondern nur einen rothen Farbstoff enthält, parasitirt in Spilanthesblättern, wo die Sporangien stets im Zusammenhang mit einem Gefässbündel stehen. Die Schwärmer können copuliren und keimen nur auf den Blättern der Spilanthes an der Grenze zweier Epidermiszellen. Die Gattung ist in die Nähe von Phyllobium Klebs. zu stellen, von der sie sich aber durch die Anwesenheit besonderer Vermehrungssporangien, durch die Art des Eindringens der Zygoten in das Blatt, durch den ausgesprochenen Parasitismus und das Fehlen des Chlorophylls unterscheidet. Die einzige Art R. Spilanthidis ist in Ecuador häufig.

**Lagerheim, G. de.** Trichophilus Neniae Lagerh. n. sp., eine neue epizoische Alge. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 514.)

Verf. beschreibt eine auf den Schalen einer Schnecke (Nenia spec.) gefundene Alge, welche eine zweite Art der Gattung Trichophila darstellt; die erste Art, T. Welckeri, wurde auf den Haaren des Faulthiers gefunden.

**Lagerheim, G. v.** Chlorophyceen aus Abyssinien und Kordofan. (La Nuov. Notar. 1893. p. 154.)  
— Holopedium Lgh. und Microcrocis Richt. l. c. p. 207.

**Schmiedle, W.** Ueber den Bau und die Entwicklung von Chlamydomonas Kleinii nov. spec. (Flora od. allg. Bot. Zeitung Heft I. 1893. p. 16—26 mit Tafel I.)



Die neue im Schwarzwalde aufgefundenene Art zeigt in ihrem Bau, ihrer Lebensweise und Fortpflanzung manche Eigenthümlichkeiten und weicht dadurch sogar vom Gattungscharakter ab. Dieselbe bildet ein Uebergangsglied von gewissen Palmellaceenarten zur Gattung *Chlamydomonas* und hat grosse Aehnlichkeit mit der Gattung *Gloeococcus* Al. Braun, mit welcher sie auch die länglich-runde Zellform gemein hat. Der Chlorophyllkörper der Makrogonidien besteht aus 12 bis 24 schmalen, eng aneinanderliegenden, am Rande gelappten, bisweilen durch Seitenzweige anastomosirenden Bändern, welche sich am Hinterende vereinigen und von da aus oft in geringer spiraliger Drehung über den Körper sich hinziehen und bevor sie den Vorderpol erreicht haben, frei endigen. In der vorderen Körperhälfte befinden sich ein rothbraunes lineales Stigma, zwei Pyrenoide, eines vor dem Zellkerne, das andere hinter demselben. Die Pyrenoide bestehen aus einem durch Hämatoxylin färbbaren Kerne, welcher von einer Stärkeschicht umhüllt ist. An die beiden Pyrenoide schliessen sich die Bänder des Chlorophyllkörpers dicht an. — Der schwärmende Makrogonidienzustand ist nicht der gewöhnliche, in welchem man die Alge findet. Die Schwärmer kommen sehr bald zur Ruhe, setzen sich an einander an, wobei ihre Zellhaut verschleimt und bilden eine palmellaartige Masse. Die ruhenden Zellen theilen sich quer, nie wurde Längstheilung beobachtet. Die Pyrenoide verschwinden bei der Theilung. Erst nachdem die Durchschnürung der Plasmakörper vollendet ist, treten sie wieder auf. Selten bleibt es bei einer Zweitheilung, meistens theilen sich die entstandenen Tochterindividuen sogleich wieder. Häufig theilt sich bei der zweiten Theilung der eine der beiden Sprösslinge der ersten Theilung viel rascher als der andere. Selten treten bei der Bildung der Makrozoogonidien Theilungen auf, die über die Vierzahl hinausführen. So wurde Achttheilung beobachtet. — Die entstandenen Zellen schwärmen oft nicht aus, sondern gehen direct in den Ruhezustand über und bilden neue Gallerthöfe um sich. — Die Mikrogonidienbildung erfolgt in ähnlicher Weise, wie die Makrogonidienbildung, stets gegen Abend, doch wurde der ganze Verlauf derselben nicht beobachtet. Es entstehen 32 bis 64 Zellen aus der ursprünglichen Mutterzelle, deren Zellhaut nicht erweitert wird. Bei Tagesanbruch schwärmen diese Mikrogonidien aus. Dieselben sind sehr klein und ähnlich beschaffen wie die Makrogonidien. Der Chlorophyllkörper erscheint nicht in Streifen getheilt, doch ist seine Gestalt nicht festgestellt worden. Copulation der Mikrogonidien wurde nicht beobachtet, doch anscheinend Zygoten. — Verfasser beobachtete noch einen Verjüngungsprocess. Er sah bei einer geissellosen Zelle das Plasma von einer neuen Zellhaut umgeben heraus-

kriechen. Die verjüngte Zelle blieb jedoch neben der Zellhaut liegen und theilte sich dann. Die Theilproducte wurden zu grossen geissellosen Zellen.

---

**Franzé, R.** Ueber die feinere Structur der Spermatozoen von *Chara fragilis* c. fig. (Bot. Centralbl. 1893. LIII. p. 273.)

---

**Correns, C.** Ueber eine neue braune Süsswasseralge, *Naegeliella flagellifera* nov. gen. et spec. (Ber. der D. Bot. Ges. X 1892. p. 629.)

**Crato, E.** Beitrag zur Kenntniss der Protoplasma-structur c. tab. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 451.)

Es wird die Structur des Plasmas von Phaeophyceen untersucht.

**Foslie, M.** Ueber eine neue *Laminaria* (*L. Schinzii*) aus Westafrika c. tab. (Bull. de l'Herb. Boiss. 1892. n. 2. p. 91.)

**Lagerheim, G.** *Phaeocystis*, nov. gen., grundadt på *Tetraspora Poncheti* Har.

Die neue Gattung *Phaeocystis* (Phaeophyceae) enthält: *Tetraspora Poncheti* Har., *T. Girandyi* Derb. et Sol. und vermuthlich auch *T. fuscescens* A. Br. und eine vom Ref. an der Westküste von Schweden gesammelte, unbeschriebene Art. v. Lagerheim, Tromsö.

**Vinassa, P. E.** Le Dictiote mediterraneae. (Atti della Soc. Tosc. di sc. nat. VIII. 1892. p. 98.)

---

**Davis, Bradley Moore.** Development of the frond of *Champia parvula* Harv. from the carpospore c. tab. (Ann. of Bot. VI. 1892. p. 339.)

**Krause, A.** *Thorea ramosissima* Bory bei Berlin. (Verhandl. des Bot. Ver. der Prov. Brand. 1892. p. XXXVII.)

**Vinassa.** Coralline mediterraneae raccolte dal Prof. Meneghini. (Atti della Soc. Tosc. di Sc. nat. Pisa. Proc. verb. 1892.)

**Vinassa.** Nuove Coralline mediterraneae l. c.

## V. Pilze.

**Bourquelot, E.** Nouvelles recherches sur les matières sucrées contenues dans les champignons I. Ascom.

II. Polypor. et Agaric. (Bull. de la Soc. myc. de Fr. VIII. 1892. fasc. 4.)

**Büsgen, M.** Ueber einige Eigenschaften der Keimlinge parasitischer Pilze. (Bot. Ztg. 1893. p. 53.)

Verf. untersucht die Art des Eindringens der Keimschläuche einiger Pilzarten in die Wirthspflanze und zugleich die Art, wie die Pilze sich durch Ausbildung von besonderen Haftorganen u. s. w. am Substrat befestigen. Er kommt zu folgenden allgemeinen Schlussfolgerungen:

1. Die Contactwirkung zeigt sich in charakteristischen Aenderungen der Wachstumsweise der in enger Berührung mit dem Substrat befindlichen Parasitenkeimlinge.

2. Das Eindringen geschieht, wenn die Epidermis durchbohrt wird, durch Infectionsfäden, die von den festgehefteten Theilen des Keimlings ausgetrieben werden. Ihre Entwicklung ist keine Folge von Berührungszreiz, welcher nur die Richtung giebt, in welcher sie aus den Appressorien hervortreten, indem er zur Ausbildung des Tüpfels an der Berührungsfläche des letzteren führt.

3. Die Appressorien vermitteln die engste Berührung des Parasiten mit der Wirthspflanze und legen die Ursprungsrichtung des Infectionsfadens fest.

4. Bei den Peronosporeen und Uredineen befördern spontane Nutationen das Zustandekommen einer Berührung der Keimschläuche mit der Wirthspflanze.

**Costantin, J.** Rôle des dégobtures dans les carrières à champignons. (Comp. rend. hebdom. de la Soc. de Biol. 10. Dez. 1892.)

— Remarques sur la convergence des formes conidiennes. (Rev. gén. de Bot. V. 1893. p. 84.)

**Ferry, R.** Les cholestérines des champignons. (Rev. Mycol. 1893. p. 14.)

**Gérard, E.** Cholestérines des champignons. (Bull. de la Soc. myc. de Fr. VIII. 1892. fasc. 4.)

**King, Th.** New british Fungus. (Annals of Scott. Nat. Hist. n. V. 1893.)

**Magnus, P.** Verzeichniss der bei Schwedt a. O. am 11. u. 12. Juni 1892 beobachteten Pilze. (Verhandl. des Bot. Ver. der Prov. Brand 1892. p. XVII.)

**Magnus, P.** Mykologische Miscellen c. tab. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 43.)

Notizen über mehrere Uredineen u. Peronospora Cytisi  
P. Magn.

**Massee, G.** British Fungus-Flora: a Classified Textbook of Mycology. (vol I. London [Bell & S.] 1893.)

**Möller, Alfred.** Die Pilzgärten einiger südamerikanischen Ameisen. (Mit 7 Tafeln und Holzschnitten im Text. Jena, G. Fischer, 1893.)

Von Th. Belt wurde in *The naturalist in Nicaragua*, 1874, die Vermuthung ausgesprochen, dass die in den Tropen so häufigen und schädlichen Blattschneide-Ameisen die ungeheure Menge von Blattstücken, die sie in ihre Nester schleppen, als Dünger für einen in diesen von ihnen cultivirten Pilz benutzen, von dem sie sich nähren. Dr. Alfred Möller, der seit mehreren Jahren in Blumenau, Prov. St. Catharina in S.-Brasilien, behufs mykologischer Studien weilt, hat durch sorgfältige Beobachtung festgestellt, dass die Belt'sche Vermuthung auf Thatsachen beruht, und hat diese in eingehender Weise in vorliegender Schrift mitgetheilt.

Verschiedene Ameisenarten aus der Gattung *Atta* häufen die Blatttheile u. s. w., die sie mittels ihrer Kinnbacken zerkleinern und in Kugelform bringen, in ihren oft sehr ausgedehnten Nestern an. In diesen Nestern, welche gewöhnlich in unterirdischen Höhlungen, selten in hohlen Baumstämmen hergerichtet sind, legen die Ameisen sogenannte Pilzgärten an. Diese stellen weiche, grauflockige, ähnlich wie ein grobporiger Badeschwamm, mit verschieden grossen Höhlungen durchsetzte Massen in der Ausdehnung bis  $1\frac{1}{2}$  m am Boden der Nester dar.

Diese Massen bestehen aus den herbeigeschleppten, zerkleinerten Blatttheilen und werden von den Mycelien besonderer Pilzarten durchsetzt. An diesen Mycelien, welche durch die Ameisen nach Aussen stets kurz gehalten werden, so dass sich kein filziges Luftmycel daraus zu entwickeln vermag, entstehen sehr kleine weissliche, fast glänzende, keulige Körperchen.

Diese eben sind es, die den Ameisen zur Nahrung dienen, und die daher die Veranlassung der besonderen Pflege und Düngung seitens derselben bilden. Diese zahlreich an den Mycelien auftretenden Körperchen werden vom Verfasser als Kohlrabiköpfchen bezeichnet.

Die Arbeiterinnen der Ameisen wenden ausserdem grosse Sorgfalt an, dass nicht fremde Pilzmycelien, besonders Schimmelpilze, in den Pilzgärten aufzukommen vermögen.

An den nach Brefeld'scher Methode von A. Möller cultivirten Pilzmycelien aus den Ameisengärten beobachtete derselbe das Auftreten von zweierlei Conidienformen von verschiedener Grösse.

Zu wiederholten Malen beobachtete der Verfasser, dass sich aus den Ameisennestern ein rasig hervorbrechender grösserer

Hutpilz entwickelte, und er konnte mit Sicherheit feststellen, dass die Fruchtkörper aus den von den Atta-Ameisen cultivirten Mycelien sich gebildet hatten.

Diese gehören zu der Gattung *Rozites* Karst. und wurde die Art als *R. gongylophora* n. sp. von A. Möller bezeichnet.

**Roumeguère, C.** Fungi exsiccati praecipue Gallici: Abrothallus à Diplodia. (Rev. Mycol. 1893. p. 45.)

**Tavel, F. v.** Vergleichende Morphologie der Pilze. Jena (G. Fischer), mit 90 Holzschn., 1892. Pr. 6 M.

Das Buch giebt in knapper, klarer Darstellung eine vollständige Uebersicht über die Morphologie der Pilze, wie sie sich aus den Untersuchungen Brefeld's ergibt. Eine solche kurze Zusammenstellung der neueren Anschauungen hat bisher völlig gefehlt und hilft einem wirklichen Bedürfniss ab. Das Buch sei allen Pilzforschern auf das wärmste empfohlen.

**Tubeuf, v.** Ueber das Auftreten verschiedener parasitärer Pilze und über mehrere von ihm im vergangenen Sommer beobachtete Pflanzenkrankheiten. (Bot. Centralbl. 1893. LIII. p. 233.)

**Wakker, J. H.** Untersuchungen über den Einfluss parasitischer Pilze auf ihre Nährpflanzen. Versuch einer pathologischen Anatomie der Pflanzen. (Pringsh. Jahrb. XXIV. 1892. Hf. 4.)

**Wille, N.** Mycologische Notiser. I. *Plasmopara viticola* (Berk. et Curt.) Berlese et De Toni i Norge. II. Om nøgen og daekket Brand paa Havre og Byg. (Botaniska Notiser 1893. p. 1–11.)

Im ersten Aufsätze theilt Verf. das Auftreten von *Plasmopara viticola* auf Reben in einem Gewächshause im südöstlichen Norwegen mit. Im zweiten Aufsätze weist er nach, dass auf Hafer zwei verschiedene Brandsorten vorkommen, eine nackte: *Ustilago Avenae* (Pers.) mit stacheligen Sporen und eine bedeckte: *U. Kolleri* Wille n. sp. mit glatten Sporen, die leichter keimen als vorige Art. Die letzte Art verursacht grösseren Schaden. v. Lagerheim, Tromsö.

**Bresgen, H.** Beitrag zur Kenntniss der Blattfallkrankheit der Weinrebe (*Peronospora viticola*) und deren Bekämpfung. (Kreuznach [Schmithals], 1892. Pr. 0,50 M.)

**Kirchner, O.** Ueber das Absterben junger *Cytisus*-pflanzen. (Zeitschr. f. Pflanzenkr., II. 1892. p. 324.)

**Marchal, E.** Sur un nouveau Rhopalomyces (Rh. macrosporus). (Rev. Mycol. 1893. p. 7.)

**Pichi, P.** Ricerche fisiopatologiche sulla Vite in relazione al parassitismo della Peronospora. (Ann. Scuol. Vitic. En. Conegliano, Ser. III, vol. I. 1892.)

**Thomas, F.** Neue Fundorte alpiner Synchytrien. (Verhandl. der zool.-bot. Ges., Wien 1892. p. 60 [Sitzb.]).

**Tubeuf, K. v.** Empusa Aulicae Reich. und die durch diesen Pilz verursachte Krankheit der Kieferneulendraupe. (Forstl. naturw. Zeitschr. II. 1893. p. 31.)

**Voglino, P.** Ricerche intorno allo sviluppo del micelio della peronospora nelle gemme della vite. (Il Coltivatore di Casalmontferrato 1892.)

**Lagerheim, G. de.** Dipodascus albidus, eine neue geschlechtliche Hemiascee c. tab. 3. (Pringsh. Jahrb. XXIV. 1892. Hf. 4.)

Der Pilz wurde bei Quito im Schleimfluss einer Bromeliacee entdeckt. An seinem gegliederten Mycel finden sich als jüngste Fruchtanlagen 2 gegen einander wachsende, endlich verschmelzende kurze Fortsätze, welche dem einzigen, grossen Ascus die Entstehung geben. Die Sporen sind sehr zahlreich im Schlauch und werden mit einem dicken Schleim ausgestossen. Als Nebenfruchtform finden sich Oidien.

**Barla, J. K.** Flore mycologique illustrée. Fasc. VI—VII. Gen. V. Clitocybe. Nice (Robaudi) 1892.

**Bourquelot, E.** Note sur un empoisonnement par les champignons, survenu à Jurançon (Basses-Pyrénées). (Bull. de la Soc. myc. de Fr. VIII. 1892. fasc. 4.)

**Boudier.** Sur les causes de productions des tubercules pileux des lames de certaines Agarics. (Rev. gén. de Bot. V. 1893. p. 29.)

**Danmer, U.** Zur Kenntniss von Merulius lacrymans Fr. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 645.)

**Delacroix, G.** Espèces nouvelles observées au Laboratoire de pathologie végétale; note complémentaire sur la Nuile; sur l'Uredo Mülleri. (Bull. de la Soc. myc. de Fr. VIII. 1892. fasc. 4.)

**Ferry, R.** Anomalie morchelloïde du Clitocybe nebularis c. tab. (Rev. mycol. 1893. p. 61.)

- Gahéry.** Sur les champignons comestibles. (Bull. de la Soc. Lin. de Normandie Ser. IV. vol. VI. fasc. III. 1892. p. 144.)
- Hennings, P.** Geaster marchicus P. Henn. n. sp., sowie die im Kgl. Botanischen Museum vertretenen Geaster-Arten aus der Umgebung Berlins. (Verhandl. des Bot. Ver. der Prov. Brand. 1892. p. 1.)
- Hennings, P.** Die Tylostoma-Arten der Umgebung Berlins. (Verhandl. des Bot. Ver. der Prov. Brand. 1892. p. 8.)
- Juel, O.** Om några heteroeciska Uredineer. (Botan. Notis. 1893. Heft II.)  
Puccinia vaginatae O. Juel n. sp. in foliis Caricis vaginatae Tausch. ad Are, Dufed, Storlien Jemtlandiae.  
Hierzu gehört Aecidium Saussureae  $\alpha$ . silvestre O. Juel.  
Puccinia rupestris O. Juel n. sp. in foliis et caulibus Caricis rupestris L. ad Storlien et in monte Areskutan Jemtlandiae.  
Hierzu gehört Aecidium Saussureae  $\beta$ . rupestre O. Juel.
- Klebahn, H.** Culturversuche mit heteroecischen Uredineen. (Forstl. naturw. Zeitschr. II. 1893. p. 69 u. Zeitschr. f. Pflanzenkrankh. II. 1892. p. 258.)
- Lagerheim, G. v. et Patouillard, N.** Sirobasidium, nouveau genre d'Hymenomycètes heterobasidiés. (Journ. de Bot. 1892. p. 465.)
- Magnus, P.** Ueber die europäischen Gymnosporangium-Arten. (Verhandl. des Bot. Ver. der Prov. Brand. 1892. p. XIV.)
- Martelli, U.** Agaricus piopparello. (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1892. 29. p. 445.)
- Olivier, E.** Un champignon nouveau pour la France: Battarrea phalloides Pers. (Bull. de la Soc. myc. de Fr. VIII. 1892. fasc. 4 u. Bull. de l'herb. Boiss. I. 1893. n. 2.)
- Quélet, L.** Sur l'autonomie des Lepiota hematosperma Bull. et echinata Roth. (Rev. mycol. 1893. p. 69.)
- Rehsteiner, H.** Beiträge zur Entwicklungsgeschichte der Fruchtkörper einiger Gastromyceten. (Botan. Zeitung 1892. c. tab. 2.)  
Untersucht sind die Fruchtkörperanlagen von Hymenogaster decorus, Hysterangium clathroides und Rhizopogon rubescens, welche 3 verschiedene Typen der Entwicklung repräsentiren.

Interessant sind die Resultate der Untersuchung von Lycoperdon, Bovista und Geaster; für alle Einzelheiten sei auf die Arbeit angelegentlichst verwiesen.

**Schwalb, K.** Mykologische Beobachtungen aus Böhmen. (Lotos N. F. XIII. 1892. p. 43.)

Mehrere neue Arten von Boletus, Hydnum, Collybia, Marasmius, Russula, Bovista und Peziza.

**Tubeuf, K. v.** Der Fichten-Hexenbesen c. tab. (Forstl.-Naturw. Zeitschr. II. 1893. p. 76.)

— Hexenbesen der Lärche c. tab. l. c. p. 48.

— Infectionen mit Gymnosporangium-Arten l. c. p. 75.

— Kranke Weisserlen c. tab. l. c. p. 73.

**Voglino, P.** Osservazione sopra alcuni casi teratologici di Agaricini. (Boll. della Soc. Bot. Ital. 1892. p. 442.)

**Berlese, A. N.** Rapporti tra Rosellinia e Dematophora. (Riv. di patol. veget. I 1892. p. 1. c. tab. 3.)

**Ferry, R.** Les Terfas, d'après M. Chatin. (Rev. Mycol. 1893. p. 1.)

**Gaillard, A.** Note supplémentaire sur le genre Meliola. (Bull. de la Soc. myc. de Fr. VIII. 1892. fasc. 4.)

**Hartig, R.** Eine krebsartige Rindenkrankheit der Eiche, erzeugt durch Aglaospora Taleola. (Forstl.-naturw. Zeitschr. 1893. p. 1.)

**Hazslinszky, F.** Magyarország s társországainak Sphaeriái. (Math. és természett. Közlemények XXV. 1892. c. tab. 15.)

Pyrenomyceten Ungarns mit vielen neuen Arten.

**Ludwig, F.** Ein neuer Pilzfluss der Waldbäume und der Ascobolus Costantini. (Forstl. naturw. Zeitschr. II. 1893. p. 28.)

**Mattirolo, O.** Sul valore sistematico del Choiromyces gangliformis Vitt. e del Ch. meandriformis Vitt. (Malpighia VI. 1892. p. 380.)

**Patouillard, N.** Phlyctospora maculata, nouveau gastromycète de la Chine occidentale. (Bull. de la Soc. myc. de Fr. VIII. 1892. Fasc. 4.)

**Starbäck, K.** Sphaeriaceae imperfecte cognitae. (Botan. Notis. 1893. p. 25—31.)

Verf. hat zahlreiche Sphaeriaceen in Elias Fries' Herbar untersucht und hat eine grosse Menge mit später beschriebenen



Arten identificiren können. In dieser vorläufigen Mittheilung giebt er eine Liste davon. *Sphaeria palmicola* Fr. enthält: ein *Coniothyrium*, *Phoma Palmarum* Cooke, *Diplodia coccocarpa* Sacc. und *Hendersonia Henriquesiana* Sacc. et Roum. Für *Sphaeria Tunae* Spreng. bildet er die Gattung *Diplotheca* Starb. n. g. und für *Sphaeria platypus* Schw. *Macrobasis* Starb. n. g. *Leptostromatacearum*.

v. Lagerheim, Tromsö.

**Trail, J. W. H.** *Peziza ammophila* Dur. et Mont. (Ann. of Scott. Nat. Hist. n. V. 1893.)

**Acloque, A.** Les Lichens: Etude sur l'anatomie, la physiologie et la morphologie de l'organisme lichénique. (Paris [Baillièrre et fils] 1893. 8°. 376 p. et 82 fig. Pr. 3,50 Fr.)

Das Buch will eine Zusammenfassung dessen geben, was bisher über die Flechten bekannt ist, und würde auch seinen Zweck erfüllen, wenn Verf. nicht Gegner der Schwendener'schen Theorie wäre. Was über die Ernährung und das Wachsthum der Flechten mitgetheilt wird, enthält zum Theil unrichtige, zum Theil falsch gedeutete Thatsachen, so dass die Lectüre des Buches nur mit grosser Vorsicht zu empfehlen ist. Das am Schluss mitgetheilte System ignorirt vollständig das vorläufig gut brauchbare System von Wainio. Die Literatur der letzten 10 Jahre scheint Verf. ganz unbekannt zu sein, wie denn auch als Curiosum erwähnt sein mag, dass der Name Minks im ganzen Buche nicht vorkommt.

**Arnold, F.** Lichenologische Fragmente XXXII. (Oester. Bot. Zeitschr. 1893. p. 95.)

**Calkins, W. W.** An edible lichen not heretofore noted as such. (The Botan. Gaz. XVII. 1892. p. 418.)

**Grilli, C.** Sull autonomia dei licheni. (Jesi [A. Spinazi] 1892.)

**Hue, A. M.** Revue des travaux sur la description et la géographie des Lichens. (Rev. gén. de Bot. V. 1893. p. 36.)

**Jatta, A.** Materiali per un centesimo generale dei licheni italiani. (Boll. della Soc. Bot. Ital. 1892. p. 431. u. 1893. p. 33.)

**Micheletti, L.** Licheni di Domodossola. (Boll. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 23.)

**Minks, A.** Beiträge zur Kenntniss des Baues u. Lebens der Flechten. II. Die Syntrophie, eine neue Lebens-

gemeinschaft, in ihren merkwürdigsten Erscheinungen. (Verhandl. der zool.-bot. Ges. Wien 1892. p. 377.)

Verfasser zählt im speciellen Theil 168 Arten von Flechten auf, bei denen er auf Grund seiner microscopischen Untersuchung annehmen zu müssen glaubt, dass die Apothecien nicht zur Flechte, sondern zu einem auf dem eigentlichen Lager schmarotzenden Eindringling gehören. Er fasst diese nach seiner Ansicht weit verbreitete Erscheinung als die Form einer neuen Lebenserscheinung, der Syntrophie, auf, wo der Eindringling gleichsam bei dem Wirth zur Miethen wohnt, ohne ihn erheblich zu schädigen oder erheblich von ihm zu profitieren. Verf. kommt zu diesen Ansichten natürlich auf Grund seiner früheren Untersuchungen über den Flechtenthallus und der Bildung der Gonidien. Die weitere Untersuchung, ob diese neueste Arbeit auf derselben wissenschaftlichen Höhe steht wie die frühere, sei anderen „sinnigen Lesern“ überlassen.

**Müller, J.** Lichenes neo-caledonici a cl. B. Balansa in Nova Caledonia lecti, nec non alii nonnulli ab aliis ibidem observati. (Journ. de Bot. VII. 1893. n. 3. p. 51.)

— Lichenes exotici Herbarii Vindobonensis. (Ann. des k. k. Hofmuseums Wien 1892. p. 302.)

Neu ist *Parmelia Toowoombensis* J. M.

— Lichenes Wilsoniani, seu Lichenes a cl. Rev. F. R. M. Wilson in Australiae prov. Victoria lecti. (Bull. de l'herb. Boiss. 1893. n. 2. p. 33.)

**Neubner, E.** Untersuchungen über den Thallus u. die Fruchtanfänge der Calycieen. c. tab. (Wissensch. Beilage zum IV. Jahresber. des Kgl. Gymn. zu Plauen i. V. Ostern 1893.)

Verf. weist nach, dass die Fruchtanlagen bei den Calycieen als einfache Hyphenknäuel ohne jede Differenzierung auftreten, und die ascogenen Hyphen erst ganz spät sichtbar werden. Wichtig ist die Beobachtung, dass Oidienbildung bei Calycium vorkommt, wohl als Mittel zur schnelleren Verbreitung. In Betreff der Bemerkungen über die Bildung des Thallus und die Gonidien sei auf die Arbeit selbst verwiesen.

**Stizenberger, E.** Die Alectorienarten u. ihre geographische Verbreitung. (Ann. des k. k. Hofmuseums Wien 1892. p. 117.)

Verf. giebt eine vollständige monographische Uebersicht aller Alectorienarten mit ihrer Synonymie, ihren Formen und ihrer Verbreitung.

- Baccarini, P.** Sul mal nero delle viti in Sicilia. (Genova (A. Ciminago) 1892. u. Boll. Notiz. Agrar. 1892. p. 386.)
- Cavara, F.** Une maladie des Citrons. (Rev. mycol. 1893. p. 71. c. tab.)  
Es wird die neue Gattung *Trichoseptoria* (Alpei Cav.) beschrieben.
- Emploi de l'acide sulfureux contre la maladie du champignon de couche dite „la Môle“ déterminée par le „Mycogone rosea“.** (Rev. Mycol. 1893. p. 15.)
- Fautrey, F.** *Phoma cicinnoides* n. sp. (Rev. mycol. 1893. p. 69.)
- Frank, B.** Die Ernährung der Kiefer durch ihre Mycorrhizapilze. c. tab. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 577.)
- Galloway, B. T.** Die Bekämpfung des Black-rot der Reben. (Zeitschr. für Pflanzenkrankh. II. 1892. p. 257.)
- Giard, A.** Nouvelles études sur le *Lachnidium acridiorum* Gd. Champignon parasite du criquet pélerin. (Rev. gén. de Bot. 1892. n. 47.)
- Giard, A.** À propos du *Massospora Staritzii*. (Rev. mycol. 1893. p. 70.)
- Hansen, E. Chr.** Ueber die neuen Versuche, das Genus *Saccharomyces* zu streichen. (Centralbl. f. B. u. P. XIII. 1893. p. 16.)
- Hartig, R.** Ueber eine neue Krankheit des Feldahorns. (Bot. Centralbl. 1893. LIII. p. 223.)  
Die Krankheit wird durch den Pilz *Septogloeum Hartigianum* Sacc. verursacht.
- Hiltner, L.** Einige durch *Botrytis cinerea* erzeugte Krankheiten gärtnerischer und landwirthschaftlicher Culturpflanzen und deren Bekämpfung (In.-Diss.). Tharandt [B. Weisser] 1892.)
- Janczewski, E. de.** Polymorphisme du *Cladosporium herbarum* Lx. (Vorläuf. Mit.) (Bull. de l'Ac. des sc. de Cracovie. 1892. Dez.)
- Kosmahl, A.** Durch *Cladosporium herbarum* getödtete Pflanzen von *Pinus rigida*. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 422.)
- Krasser, F.** Ueber den Zellkern der Hefe. (Oester. Bot. Zeitschr. 1893. p. 14.)

**Leclerc du Sablon.** Sur une maladie du Platane. (Rev. gén. de Bot. 1892. n. 47.)

**Lopriore, G.** Die Schwärze des Getreides, eine im Sommer 1891 sehr verbreitete Getreidekrankheit. (Deutsch. landw. Presse 1892. n. 86. p. 888)

**Möller, H.** Entgegnung gegen Frank, betreffend den angeblichen Dimorphismus der Wurzelknöllchen der Erbse. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 568.)

**Schwarz, A.** Die Reinzucht des Hefepilzes. (Prometheus IV. 1892. n. 12)

## VI. Moose.

**Amann, J.** Etudes sur le genre *Bryum* (2<sup>e</sup> article. Revue bryologique 1893. No. 1—2. p. 39—46.)

Am Schlusse der Abhandlung giebt der Verfasser eine systematische Uebersicht der europäischen Bryaceen.

**Barnes, Ch.** Artificial Keys to the Genera and Species of Mosses recognized in Lesquereux and James' Manual of the Mosses of North-America. (Trans. of the Wisc. Ac. of Sc. Art. and Lettr. 1892. p. 11 u. 163.)

**Bauer, E.** Beiträge zur Moosflora Westböhmens und des Erzgebirges. (Lotos N. F. XIII. p. 57.)

**Bottini, A.** Bibliografia briologica italiana. (Atti della Soc. Tosc. di Sc. Nat. Pisa 1892. XII. p. 257.)

**Buddeberg.** Verzeichniss der in der Umgebung von Nassau beobachteten Laubmoose. (Jahrb. des Nassauisch. Ver. f. Naturk. 1892. p. 19.)

**Cardot, J.** Monographie des Fontinalacées Mém. de la Soc. Nat. des Sc. Nat. de Cherbourg XXVIII. 1892.

Die Monographie enthält folgende Arten:

Gattung I. *Hydropogon* Brid.: *H. fontinaloides* (Hook.) Brid.

Gattung II. *Cryptangium* K. M.: *C. gymnostomum* (Bruch et Schimp.) Card.

Gattung III *Fontinalis* Dill.

Sect. I. *Tropidophyllae* Card. *F. antipyretica* L., *F. arvernica* Ren., *F. neomexicana*. Sulliv. et Lesqu., *F. maritima* L. M., *F. Kindbergii* Ren. et Card., *F. Howellii* Ren. et Card., *F. chrysophylla* Card., *F. Heldreichii* K. M., *F. islandica* Card, *F. gothica* Card. et Arn.

Sect II. *Heterophyllae* Card. *F. biformis* Sulliv., *F. disticha* Hook et Wils., *F. Sullivantii* Lindb.

Sect. III. *Lepidophyllae* Card. *F. squamosa* L., *F. De-lamarei* Ren et Card., *F. dalecarlica* Bruch et Schimp., *F. bogotensis* Hpe., *F. mollis* K. M., *F. novae angliae* Sulliv., *F. Cardoti* Ren., *F. involuta* Ren. et Card.

Sect. IV. *Malacophyllae* Card. *F. hypnoides* Hartm., *F. nitida* Lindb et Arn., *F. tenella* Card, *F. longifolia* C. Jens., *F. seriata* Lindb, *F. fasciculata* Lindb., *F. Bovei* Card., *F. Duriaei* Schimp., *F. Lescurii* Sulliv, *F. flaccida* Ren. et Card., *F. microdonta* Ren.

Sect. V. *Stenophyllae* Card. *F. dichelymoides* Lindb.

Sect. VI. *Selenophyllae* Card. *F. filiformis* Sulliv. et Lesqu., *F. Langloisii* Card.

Gattung IV. *Wardia* Harv. *W. hygrometrica* Harv.

Gattung V. *Brachelyma* Schimp. *B. subulatum* Schimp.

Gattung VI. *Dichelyma* Myr. *D. falcatum* Myr., *D. uncinatum* Mitt., *D. capillaceum* Bruch et Schimp., *D. pallescens* Bruch et Schimp.

**Glowacki, J.** Die Vertheilung der Laubmoose im Leobner Bezirk. (Progr. des Gymnas. zu Leoben. 1892.)

**Goebel, K.** On the simplest form of Mosses. (Annals of Bot. VI. 1892. n. 24.)

**Kindberg, N. C.** En ny mossart från Spetsbergen (Botan. Notis. 1892. p. 258—259.)

*Timmia arctica* Kindberg n sp. aus Spitzberg, identisch mit *T. austriaca* Berggr. Musc. Spetsb exs. no. 97.

v. Lagerheim, Tromsö.

**Klinggräff, H. v.** Die Leber- und Laubmoose West- und Ostpreussens. (Danzig 1893.)

Das Buch bringt eine vollständige Uebersicht über alle aus der Provinz Preussen bisher bekannten Moose. Die Diagnosen sind sehr ausführlich und werden das Bestimmen ausserordentlich erleichtern. Da die Mehrzahl der beschriebenen Arten auch in den Nachbarprovinzen zu finden ist, so hat das Buch nicht blos lokales Interesse. Das bequeme Taschenformat macht es ausserdem zum Mitnehmen auf Excursionen ganz besonders geeignet.

**Loeske, L. u. Osterwald, K.** Beiträge zur Moosflora von Berlin u. Umgegend. (Verhandl. des Bot. Ver. der Prov. Brand. 1892. p. 39.)

**Marquand, E. T.** The Mosses of Guernsey. (Journ. of Bot. 1893. p. 76.)

**Musci Americae Septentrionalis**, ex operibus novissimis recensiti et modice dispositi. (Schluss in *Revue bryologique* 1893. No. 1—2 p. 1—32.)

Aufzählung von 1370 Moosen. Aus dem am Schluss derselben befindlichen „Resumé“ geben wir hier folgende für die Pflanzengeographie interessante Angaben wieder:

Von den 1370 Arten, welche zur Zeit die Moosflora von Nord-Amerika zusammensetzen, scheinen 675 endemisch zu sein, 297 sind zugleich aus Europa und Sibirien, 348 nur aus Europa und 12 nur noch aus Sibirien bekannt. 91 Arten finden sich wieder auf den Antillen, in Mexiko und in Süd-Amerika, 76 nordamerikanische Arten sind bisher auch aus Japan bekannt geworden.

**Général Paris**: Monographie des Cryphaeacées. (*Revue bryologique* 1893. n. 1—2. p. 45—46.)

Vorbericht über eine nächstens erscheinende Monographie der Cryphaeaceen. Verfasser ersucht um Zusendung von Materialien, um dieselbe zu vervollständigen. Seine Adresse ist Dinard (Ille-et-Vilaine, France).

**Pearson, W. H.** A new british Hepatic. (*Journ. of Bot.* 1892, Dec.)

**Philibert, H.** Thuidium intermedium species nova. (*Revue bryologique* 1893. No. 1—2 p. 33—39.)

Neue Art aus Frankreich und der Schweiz, die vielleicht in ganz Europa verbreitet ist. An die Beschreibung knüpft der Verfasser eine analytische Bestimmungstabelle der Thuidia tamariscina.

**Pokrowsky, A.** Materialien zur Moosflora von Kiew. (Kiew, Universit. Nachricht. 1892. [Russ.])

**Schiffner, V.** Tortula Velenovskyi, eine neue Art der Gattung Tortula aus Böhmen. (*Nova Acta* LVIII. 1892. n. 7. 1 tab.)

**Wegerstorfer, M.** Die Laub- und Lebermoose des Vegetationsgebietes von Linz. (Mittelschulprogr. Linz 1892.)

## VII. Pteridophyten.

**Giesenhagen, K.** Ueber hygrophile Farne. (Flora, Ergänzungsb. 1892.)

**Halácsy, E. v.** Beiträge zur Flora der Balkanhalbinsel IX. Florula insulae Thasos. (*Oester. Bot. Zeitschr.* 1893. p. 22.)

Zum Schluss einige Farne.

- Hariot, P.** Sur la présence de l'*Equisetum littorale* dans le département de l'Aube. (Bull. de la Soc. Bot. de Fr. sér. II. vol. XIV. 1892. p. 350.)
- Heinz, A.** Ueber *Scolopendrium hybridum* Milde c. tab. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1892. p. 413.)  
Milde hielt die hier besprochene Art für einen Bastard zwischen *Scolopendrium vulgare* und *Ceterach officinarum*.  
Verf. weist nach, dass es eine selbstständige, dem *Sc. Hemionitis* nächst verwandte Art ist.
- Heller, A. A.** *Asplenium Bradleyi* Eat. (Bull. Torr. Bot. Cl. XX. 1893. p. 18.)
- Jenman, G. S.** *Adiantum duale* Jenm. n. sp. (The Gard. Chron. ser. III. vol. XIII. 1893. p. 10.)
- Johnson, T.** *Stenogramme interrupta* (Ag.) Mont. (Ann. of Bot. VI. 1892. n. 24.)
- Jongkindt-Coninck, A. M. C.** *Selaginella helvetica*. (Illustr. Monatshefte f. d. Gesamt-Interessen des Gartenbaues 1893. Heft 1. p. 15.)
- Lindström, A. A.** Bogsta sockens Fanerogamer och Ormbunkar. (Botaniska Notiser 1892. p. 261—265. 1893. p. 11—23.)  
Enthält auch Standorte für Gefässkryptogamen.  
v. Lagerheim, Tromsö.
- Luerssen.** Frostformen von *Aspidium Filix mas* Son. (Schrift. der Naturf. Ges. in Danzig 1892. p. 2.)
- Müller, C.** Zur Kenntniss der Entwicklungsgeschichte des *Polypodiaceensporangiums* c. tab. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 54.)
- Pirotta, R.** Sopra due forme dell' *Isoëtes echinospora* Dur. (Boll. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 11.)
- Schneider, G.** The book of choice Ferns for the garden, conservatory, and stove. vol. II. (London [L.U. Gill] 1893.)
- Scully, R. W.** *Asplenium lanceolatum* in Kerry. (Journ. of Bot. 1893. Janu.)
- Underwood, L. M.** *Polypodium vulgare*, var. *cambricum*. (Bull. Torr. Bot. Cl. XX. 1893. p. 21.)
- Velenovský, J.** Ueber die Morphologie der Achsen der Gefässkryptogamen. (Kais. Ac. zu Prag 1892. p. 813.) (Böhm. u. Deutsch.)
- Warnstorff, C.** Beiträge zur Ruppiner Flora mit besonderer Berücksichtigung der Pteridophyten. (Schrift. des Naturwiss. Ver. des Harzes VII. 1892. p. 63.)
-

### Sammlungen.

**Krieger, K. W.** Fungi saxonici exsiccati, Fasc. 17.  
Nr. 801—850.

Vorliegendes Fascikel, das gleich den vorhergehenden durch ein reichhaltiges und instruktives Material ausgezeichnet ist, enthält folgende Arten:

801. *Protomyces macrosporus* Ung. Auf *Meum athamanticum* Jacq. 802. *Ustilago Ischaemi* Fuck. Auf *Andropogon Ischaemum* L. 803. *Ustilago Goeppertiana* Schröt. in *Rumex Acetosa* L. 804. *Tuburcinia Trientalis* Beck. 805. *Tuburcinia Eryngii* (Cord.) De Bary. 806. *Uromyces Limonii* (D. C.) Wint. Aecid. 807. *Uromyces Uredoform.* 808. *Puccinia Veronicae* Schröt. Auf *Veronica montana* L. 809 und 810. *Puccinia Malvacearum* Mont. Auf *Althaea officinalis* und auf *Malva neglecta* Wallr. 811, 812 und 813. *Puccinia suaveolens* (Pers.) Rostr. Uredo, Spermogonien, Teleutosporenform. 814. *Phragmidium Potentillae* (Pers.) Karst. Auf *Potentilla verna* L. 815. *Phragmidium Sanguisorbae* (D. C.) Schröt. Teleutosporenform. 816 und 817. *Uredo Scolopendrii* (Fuck.) Schröt. Auf *Blechnum Spicant* With. und *Polypodium vulgare* L. 818. *Radulum orbiculare* Fr. 819. *Polyporus salicinus* (Pers.) Fr. f. *resupinata*. 820. *Taphrina Pruni* (Fuck.) Tul. 821. *Taphrina epiphylla* Sadeb. 822—826. *Erysiphe communis* (Wallr.) 827—831. *Erysiphe Umbelliferarum* De Bary. 832. *Microthyrium Pinastri* Fuck. 833. *Claviceps purpurea* (Fr.) Tul. (Schlauchform auf *Hordeum distichum* L.). 834. *Chaetomium elatum* Kunze. 835. *Podospora setosa* (Winter). 836. *Massaria conspeirata* (Wallr.) Sacc. 837. *Eutypa Acharii* Tul. 838. *Fenestella vestita* Sacc. 839. *Quaternaria Persoonii* Tul. 840. *Naevia piniperda* Rehm. 841 a, b. *Mollisia Ulmariae* (Lasch) Rehm. 842. *Saccobolus depauperatus* (Berk. et Br.) sub *Ascobolo* d. 843. *Entomophthora Aphidis* Hoffm. 844 und 845. *Peronospora parasitica* (Pers.) Tul. Conidienform. 846. *Plasmodium nivea* (Ung.) Schröt. Conidien und Oosporenform. 847. *Sphaeropsis Alni* C. et Ell. (Bisher nur aus N.-Amerika bekannt.) 848. *Septoria Equiseti* Desm. 849. *Stilbum fimetarium* (Pers.) B. et Br. 850. *Gloeosporium Kriegerianum* Bres. n. sp. Bres. in Hedw. 1892. p. 40.

**Hauck et Richter**, *Phykotheke universalis*. Sammlung getrockneter Algen sämtlicher Ordnungen und aller Gebiete. Fortgesetzt von Paul Richter.

Fasc. X. No. 451—500. Mit Beiträgen von Frau Weber, van Bosse, Fräulein Elisabeth May, Mrs. Cora Pease, Miss Eloise Butler, sowie den Herren Ed. Batters, Frank S. Collins, F. Debray,



M. Foslie, C. Gerstenberger, H. Heiden, F. Heydrich, G. Hieronymus, W. Migula, Isaac Newton, H. Reichelt, Th. Reinbold, J. Reinke, B. Schröder, S. Stockmayer, E. De Wildeman und aus den hinterlassenen Algen-Doubletten von Carl von Naegeli und Ferdinand Hauck. Leipzig 1892. Ed. Kummer.

Inhalt: 451. *Euthora cristata* (Linn.) J. Ag. 452. *Poly-siphonia fastigiata* (Roth) Grev. 453. *Acanthophora Delilei* Lam. 454. *Chantransia secundata* (Lyngb.) Thur. 455. *Bangia fusco-purpurea* (Dillw.) Lyngb. 456. *Peyssonnelia Squamaria* (Gmel.) Decne. 457. *Asperococcus compressus* Griff. 458. *Halurus equisetifolius* (Lighthf.) Kütz. 459. *Galaxaura marginata* (Sol.) Lamour. 460. *Gigartina acicularis* (Wulf.) Lamour. 461. *Gracilaria confervoides* (L.) Grev. 462. *Hydroclathrus sinuosus* (Roth) Zan. 463 und 464. *Alaria esculenta* (L.) Grev. 465. *Ectocarpus tomentosus* (Huds.) Lyngb. 466. *Ascocyclus foecundus* (Strómf.) Rke. 467. *Enteromorpha Jürgensii* Kütz. 468. *Chaetomorpha crassa* (Ag.) Kütz. 469. *Chaetomorpha Linum* Kütz. 470. *Pogotrichum filiforme* Rke. 471. *Codium elongatum* Ag. 472. *Codiolum pusillum* (Lyngb.) Fosl. 473. *Codiolum longipes* Fosl. 474. *Oscillaria Bonnemaisionii* Crouan. 475. *Oscillaria leptotricha* Kütz. 476. *Oscillaria rubescens* DC. 477. *Oscillaria diffusa* Farl. 478. *Spirulina tenuissima* Kütz. 479. *Phormidium Retzii* (Ag.) Kütz. 480. *Anabaena torulosa* Lagerh. 481. *Anabaena oscillarioides* Bory. 482. *Chroococcus turgidus* Naeg. var. *dimidiatus* (Kütz) Bréb. 483 a. *Chroococcus helveticus* Naeg.; b. *Gloeothece confluens* Naeg. 484. *Chroococcus varius* A. Braun. 485. *Aphanocapsa Richteriana* Hieron. nov. spec. 486. *Aphanocapsa marina* Hansg. 487. *Aphanothece conferta* P. Richt. sp. nov. 488. *Ulothrix flaccida* Kütz. 489. *Ulothrix aequalis* Kütz. b. *cateniformis* (Kütz.) 490. *Ulothrix variabilis* Kütz. 491. *Conferva martialis* Hanstein. 492. *Characium Naegelii* A. Braun. 493. *Chlorochytrium Archerianum* Hieron. 494. *Gloeocystis riparia* A. Braun. 495 a. *Xanthidium armatum* Bréb.; b. *Staurastrum brachiatum* Ralfs; c. *Oocystis Naegelii* A. Braun. 496. *Closterium strigosum* Bréb. 497. *Closterium Ceratium* Perty. 498 a. und b. *Cosmarium tetraophthalmum* (Kütz.) Bréb. 499. *Staurastrum muricatum* Bréb. 500. *Pleurosigma Brebissonii* Grun.

Bemerkungen haben folgende Species:

468. *Chaetomorpha crassa*. (Ag.) Kütz. Hauck, Meeresalgen p. 439. — Martens, Die Tange von Ost-Asien p. 50. Kützing, Tabulae phycologicae III. tab. 59 und 61. — Species algarum, p. 379.

Die Glieder der Alge sind oft etwas länger als die Hauck'sche und Kützing'sche Diagnose angiebt, wo es heisst:

„Glieder fast eben so lang als der Durchmesser, stellenweise halb so lang.“ Die Glieder unserer Alge sind oft doppelt so lang wie der Durchmesser, aber trotz dieses Unterschiedes glaube ich doch, sie zu *Chaetomorpha crassa* rechnen zu müssen. *Chaetomorpha torulosa* Ktz. durch Hauck für synonym mit *crassa* gehalten, hat noch viel längere Glieder. conf. tab. phyc. t. III. tab. 61.

Parasitisch kommt auf dieser Alge vor: *Chantransia secundata* (Lyngb.) Thur. und *Goniotrichum elegans* (Cham.) Le Jolis.

Am Strande bei Makasser. Durch Fischer mit dem Schleppnetze heraufgebracht. Frau A. Weber, van Bosse.

473. *Codiolum longipes* Foslie. Arct. Havalg. p. 11.

Eagle Island Penobscot Bay, Maine, Juli 22, 1891, on rocks between high water mark and halftide.

This is the species mentioned in my not in the Bull. of the Torrey Bot. Club, May 1883, and was at that time pronounced by Foslie to be his *C. longipes*. Since then he has published several other species, of all of which I have authentic specimens, but find it impossible to draw the line between them. But *C. longipes* is the oldest name and I think, it will be safe to distribute under that.

Frank S. Collins.

476. *Oscillaria rubescens* DC. c. *crassior* Kütz. Osterprogr. 1863. No. 6. Rabenh. Flor. Europ. II p. 106.

Diam. 9—11  $\mu$ , Glieder halb so lang. Das Plasma zeigt schon intakt Gittergerüst, von welchem einige Hauptbalken sich meist in der Längsaxe hervorheben. — Lager häutig, wenn von andern Algen nicht durchsetzt, blut-ziegelroth.

Mit *Navicula radiosa* und *Pleurosigma attenuatum*.

Bad Lausigk in Sachsen, in einem Tümpel bei Etzoldshain, auf Schlamm. 15. Mai 1890. P. Richter.

479. *Phormidium Retzii* (Ag.) Kütz. Tab. phycol. I T. 45, F. VI. Gomont, Essai de classif. des Nostocacées homocyst. p. 7.

In kleinen Wiesengräben, zunächst den Boden mit einer schlüpfrigen, dünnen, leicht löslichen Haut überziehend, so lange noch reichlich Wasser vorhanden; dann beim Austrocknen derbere, papierähnliche Häute bildend, Pflanzentheile überziehend.

Wednig bei Trebsen in Sachsen. Aug. 1891.

P. Richter.

Fasc. XI. No. 501—550. Mit Beiträgen von Frau Anna Weber, van Bosse, Miss Eloise Butler, Fräulein Elisabeth May,

Miss Mabel Miles, Mrs. Cora Pease, sowie den Herren J. Arechavaleta, Frank S. Collins, F. Debray, P. Dietel, M. Foslie, A. Hansgirg, P. Hennings, H. Heiden, F. Heydrich, G. Hieronymus, Isaac Holden, D. Levi-Morenos, W. Migula, O. Nordstedt, H. Reichelt, Th. Reinbold, J. Reinke, B. Schröder, S. Stockmayer, aus den hinterlassenen Algen-Doubletten von Carl von Naegeli und F. Hauck und aus den Doubletten des botan. Institutes zu Kiel. Leipzig 1892. Ed. Kummer.

Inhalt: 501. *Antithamnion americanum* (Harv.) Farlow. 502. *Pikea californica* Harv. 503. *Nitophyllum Ruprechtianum* J. Ag. 504. *Rhodophyllis dichotoma* (Lepech.) Gobi. 505. *Ceramium pallidum* Naeg. 506. *Ceramium Deslongchampii* Chauv. 507. *Polysiphonia sertularioides* (Grat.) J. Ag. 508. *Phyllophora rubens* Grev. ♂ *nervosa*. 509. *Spyridia filamentosa* (Wulf.) Harv. 510. *Galaxaura rugosa* (Soland.) Lamour. 511. *Durvillea utilis* Bory. 512. *Ascophyllum Mackaii* (Turn.) Holm. u. Batt. 513. *Dictyosiphon foeniculaceus* (Huds.) Grev. 514. *Asperococcus echinatus* (Mert.) Grev. 515. *Laminaria Phyllitis* (Stackh.) Lam. 516. *Pylaiella littoralis* (L.) Kjellm. var. *robusta*. 517. *Diplonema confervoideum* (Lyngb.) Kjellm. 518. *Enteromorpha micrococca* Kütz. 519. *Enteromorpha intestinalis* (L.) Link f. *bullosa*. 520. *Bolbocoleon piliferum* Pringsh. 521. *Valonia utricularis* (Roth) Ag. f. *Aegagropila* Hauck. 522. *Caulerpa prolifera* Lamour. 523. *Penicillus capitatus* Lamarck. 524. *Codiolum cylindraceum* Fosl. 525. *Cladophora repens* (J. Ag.) Harv. 526. *Cladophora gossypina* Kütz. 527. *Cladophora oligoclona* Kütz. 528. *Urospora penicilliformis* (Roth) Aresch. ♂ *vermicularis* (Kütz.) 529. *Ulothrix isogona* Thur. 530. *Ulothrix implexa* Kütz. 531. *Ulothrix subtilis* Kütz. 532. *Microspora floccosa* Thur. 533 a. *Microspora sordida* (Dillw.) Lagerh. 533 b. *Nostoc Hederulae* Menegh. 534. *Microspora Bossei* P. Richt. sp. n. 535 a. A. & B. *Sirogonium sticticum* Kütz. 535 b. *Nostoc Hederulae* Menegh. 536. *Chlorotylum cataractarum* Kütz. 537. *Chlorotylum mammiforme* (Balb.) Kütz. 538. *Volvox aureus* Ehrbg. 539. *Rhaphidium polymorphum* Fres. d. *sigmoideum* (Rabenh.) 540. *Micrasterias truncata* (Corda) Bréb. h. *Scutum* (Focke) P. Rr. 541. *Closterium gracile* Bréb. 542. *Dichothrix gypsophila* (Kütz.) Born. et Flah. 543. *Hydrocoleum Hieronymi* P. Richt. sp. n. 544. *Nostoc* spec. in *Azolla*. 545. *Calothrix confervicola* (Dillw.) Ag. 546 a. *Calothrix scopulorum*. (Web. et Mohr) Ag. 546 b. *Calothrix scopulorum* (Web. et Mohr) Ag. 547 a. *Phormidium antiarium* Gomont. 547 b. *Calothrix Braunii* Born. et Flah. 548. *Microcrocis Dieteli* P. Richt. gen. n. et spec. n. 549. *Chroococcus tenax* (Kirchn.) Hieron. 550. *Mastogloia Dansei* Thwait.

Bemerkungen haben folgende Species:

515. *Laminaria Phyllitis* (Stackh.) Lam. Ess. p. 22. *L. sacchar.* var. *Phyllitis* Le Jol. — Hauck, Meeresalg. p. 399.

I am inclined from what I have seen of the growing plant, to consider this a distinct species, probably an annual.

Marblehead Neck, Mass., just above low water mark.  
May 4, 1889. Frank S. Collins.

539. *Rhaphidium polymorphum* Fresen. d. *sigmoideum* Rabh. Flora europ. alg. III p. 45. *Rhaphidium duplex* Kütz. in Rabh. Alg. Sachs. No. 443!

In einem Bassin des botan. Gartens in Karlsruhe. 12.—20.  
Juli 1890. W. Migula.

Die Zellen sind äusserst fein, der grösste Durchmesser beträgt  $1,5 \mu$ . Sie erscheinen nur sigmaförmig, wenn sie Rücken- oder Bauchlage haben. Bei Seitenlage stellen sie sich mehr oder weniger sichelförmig dar, und diese Lage ist die häufigste. Die gebogenen Enden sind zugleich noch gedreht, sodass die Enden nicht in einer Ebene liegen. Das eine Ende ist aufwärts, das andere abwärts gerichtet. So zeigen die Rücken- und Bauchlage Sigmaform. Es kommen verschiedene Grade der Endenbiegung und Endendrehung vor und je nachdem das eine oder andere überwiegt, treten auch die Sichel- oder Sigmaform in die Erscheinung. Diese Varietät vollzieht den Uebergang zu *Rh. contortum*. — P. Rr. —

547 a. *Phormidium antliarium* Gomont. Essai de classif. des nostoc. homocyst., p. 7 (Journal de Botanique 1890.) *Oscillatoria antliaria* Mertens, *Oscillaria autumnalis* Kütz., *Phorm. vulgare*, *allochromum*, *fonticola* Kütz.

b. *Calothrix Braunii* Born et Flah. Revis. d. Nostoc. hétéroc. Ann. d. sc. n. 3. sér. T. III. p. 368. *Mastigonema cespitosum* A. Braun in herb. Mus. Berol.!

Darunter noch hier und da *Hypheothrix herbacea* Kütz.

Berlin, Botan. Garten, die innere Wandung und Ränder der Wassergefässe überziehend. 1. Juni 1889.

leg. P. Hennings.

*Calothrix* kommt unter dem *Phormidium* in Nestern, oder auch einzeln vor, hebt sich sehr von *Phormidium* durch die intensiv spangrüne Färbung, die Scheide, Krümmung und Drehung der Fäden ab. Hier und da ist die untere Parthie des Fadens mit der Heterocyste abgebrochen, während das obere Stück weiter wächst und nun für eine *Lyngbya* oder ein *Phormidium* gehalten werden könnte. Ein *Phormidium*- oder *Lyngbyastadium* ist daraus aber nicht herzuleiten. —

Unmittelbar über der Heterocyste sind die Glieder 5–10  $\mu$  dick, im mittleren Theile nur 4–4,5  $\mu$ . Dicke der Scheide beträgt ca. 8  $\mu$ . — P. Rr.

Damen und Herren sei für ihre gütigen Beiträge zur Phykotheka an dieser Stelle verbindlichst gedankt. P. Richter.

**Hennings, P.** *Phykotheka marchica*. Fasc. I. n. 1—50.

Vorliegende Sammlung beschränkt sich auf die in der Mark Brandenburg vorkommenden Algenarten und wird also deshalb nur einen beschränkten Umfang annehmen. Dieses Gebiet ist in algologischer Beziehung bereits durch Al. Braun rühmlichst bekannt geworden und hofft Herausgeber, welcher seit Jahren den märkischen Algen seine Aufmerksamkeit zugewendet hat, durch diese Sammlung zur weiteren Erforschung des an eigenthümlichen und seltenen Arten so reichen Gebietes beizutragen und auch weiteren Kreisen für diesen Zweck Anregung zu geben. Herausgeber ist bestrebt gewesen, nur möglichst reines, instruktives und reichliches Material aufzunehmen. Den Aufsammlungen auf Papier sind meistens Glimmerpräparate beigefügt worden. Unter derselben Nr. finden sich gewöhnlich Exemplare von verschiedenen Standorten oder die Art in verschiedenen Entwicklungs-Stadien oder Formen aufgenommen. \*)

Nachstehend gebe ich in Kürze ein Verzeichniss der in Fasc. I vertretenen Arten:\*\*)

1. *Thorea ramosissima* Bory. Müggelsee bei Friedrichshagen.

2. *Chantransia chalybaea* Lngnb. var. *marchica*. P. Henn. in Verh. bot. Ver. Prov. Brand. XXXII. p. 249.

3. *Phragmonema sordidum* Zopf, Zur Morph. d. Spaltplf. 1882. p. 49. t VII. f. 14—19.

4. *Pleurocladia lacustris* A. Braun in Rbh. Alg.n. 441.

5. *Coleochaete scutata* Breb.

6. *Chaetophora cornu damae* (Roth) Ag. et b. var. *linearis* (Kütz).

7. *Chaetophora cornu damae* (Roth) Ag. var. *valde elongata* Rabenh., Müggelsee, in einer Quelle bis zu 40 cm langen, fluthenden Rasen an Wasserpflanzen.

8. *Trentepohlia lagenifera* (Hildeb.) *Chroolepis lagenifera*. Hildebr. in Bot. Zeit. 1861. p. 85. t. II. Die typische

\*) Das gebundene Exemplar, in Gross-Oktav, kostet 12 Mk., ungebunden 10 Mk.

\*\*) Verschiedene Arten sind bereits von mir in Hauck et Richter *Phykotheka universalis* herausgegeben worden, andere Arten haben Herrn P. Richter in Leipzig zur Revision vorgelegen, dem ich hierdurch besten Dank abstatte.

Form auf Blättern von Warmhauspflanzen überzieht diese mit goldgelber oder ockerfarbigen dünnen knotigen Anflügen, a. form. *lignicola* bildet auf Holzwerk an gleichen Orten goldgelbe weiche Ueberzüge; b. form. *ferricola*, erhebt sich auf Eisen- theilen in Warmhäusern zu üppig verzweigten, aufrechten, bis 1 cm hohen filzigen Rasen von goldgelber Färbung; c. form. *viridis*, bildet chlorophyllgrüne ausgedehnte, kurzfilzige Ueber- züge auf abgestorbenen Blattscheiden grösserer Palmen. Licht, Feuchtigkeit und Wärme scheinen bei letzterer Form keinen Einfluss auszuüben, da mit dieser oft gemischt an gleichem Orte die gelbe Form auftritt. Im Laufe der Zeit bleicht sowohl der gelbe wie der grüne Farbstoff aus. Angefeuchtet verbreitet die Alge einen schwachen Veilchenduft wie die übrigen Arten.

9. *Ulothrix zonata* Kütz.

10. *Oedogonium rivulare* (Le Clerke) A. Br. Ueb. Chytr. t. I. f. 1—10.

11. *Oedogonium curtum* Wittr. et Lund. Wittr. Disp. Oed. suec. n. 6.

12. *Cladophora fracta* (Dillis.) Kütz. var. *subsimplex* Kütz.

13. *Chaetomorpha Henningsii* P. Richt. n. sp. Müggel- see, hinter den Wasserwerken in grossen, dunkelgrünen Watten ausgeworfen. Diese Art ist von *Ch. herbipolensis* Lagerh. und andern Arten besonders durch die Kürze der nicht geschwollenen Glieder (meist 65—100—170  $\mu$  Länge) bei verhältnissmässig grösserer Breite derselben (110—126—154  $\mu$ ) wesentlich ver- schieden.

14. *Conferva stagnorum* (Kütz.) Will. — *C. tenerrima* b. *stagnorum* Kütz.

15. *Prasiola crispa* (Lightf.) Kütz. Mit Uebergängen aus *Hormidium* von verschiedenen Orten.

16. *Hormidium parietinum* Kütz. Phyk. germ. p. 193. Ebenso.

17. *Vaucheria orthocorpa* Reinsch, Ber. Deutsch. bot. Ges. 1887. p. 191. t. VIII. Von verschiedenen Standorten.

18. *Vaucheria geminata* D. C. var. *racemosa* J. Walz, Mon. Vauch. p. 147. Ebenso.

19. *Botrydium granulatum* (L.) Grev., Alg. brit. p. 197. Von verschiedenen Standorten. c mit reifen Sporen.

20. *Mesocarpus scalaris* Hors., Freshw. Alg. p. 166.

21. *Sirogonium sticticum* Kütz., Phyc. gen. p. 278. Von verschiedenen Orten mit Sporen.

22. *Zyogonium ericetorum* Kütz. Alg. exs. n. 51. Ebenso.

23. *Spirogyra orthospira* (Näg.) Kütz., Spec. Alg. p. 444.

24. *Spirogyra varians* (Hess.) Kütz. Hors., Freshw. Alg. p. 145.
25. *Cosmarium curtum* (Breb) Ralfs Brit. Desm. p. 109. t. XXXII. f. 9.
26. *Desmidium Swartzii* Ag., Ralfs Brit. Desm. p. 61. t. IV.
27. *Tetmemorus Brebissonii* (Menegh.) Ralfs et T. granulatus Ralfs, Brit. Desm. p. 145 t. XXIV. f. 1—2.
28. *Hydrodictyon utriculatum* (L.) Roth. Von verschiedenen Orten in verschiedenen Entwicklungs-Stadien.
29. *Ophiocytium majus* Naeg. Einz. Alg. p. 89. t. IV. f. 2. B. *Chlorococcum infusionum* (Schrank) Menegh. Nost. p. 27. Beide Arten finden sich auf der Oberseite faulender Blätter in Sümpfen des Grunewaldes, dunkelgrüne, etwas schleimige Ueberzüge bildend. Sie kommen oft in Gemeinschaft mit *Oedogonium curtum* Wittr. et Lund an gleichem Orte vor. Hin und wieder findet sich auch *Microthamnion strictissimum* Rob. in diesen Ueberzügen neben *Chaetophora elegans* Ag. und *Ch. pisiformis* Ag.
30. *Tetraspora lubrica* (Roth) Ag. Spec. Alg. p. 415. B. var. *lacunosa* Chauv. in Breb. Alg. Fol. p. 11. t. 1. Von mehreren Standorten.
31. *Tetraspora gelatinosa* (Vauch) Desv. Fl. Ang. p. 18. Von vier verschiedenen Lokalitäten. An Wasserpflanzen entstehend, später sich ablösend und frei schwimmend.
32. *Hapalosiphon Braunii* Näg. in Kütz. Spec. Alg. p. 394.
33. *Sirosiphon ocellatus* (Dilw.) Kütz. Spec. Alg. 317. F. II t. 37. f. 2. Diese schöne Art überzieht auf einer moosigen Wiese des Grunewaldes stellenweise den nackten Boden sowie Sumpfmoose und Gräser mit blaugrünem oder bräunlichem Gefilz.
34. *Scytonema circinnatum* (Kg.) Thur. in Born. et Thur., Not. Alg. II. p. 147. Diese Alge wurde im August 1882 von mir in der Oranke bei Berlin in Menge gesammelt und fand sich 10 Jahre später, im September 1892 an gleichem Orte in ungeheurer Menge ein. Das Ufer des Sees sowie der Boden desselben war mit dichten Watten dieser Art überall bedeckt.
35. *Scytonema intricatum* (A. Br.) *Schizosiphon intricatus* A. Braun in Rabenh. Alg. Eur. Exs. n. 2464. Verschiedene Anpassungsformen auf Blättern, an Wänden, Holz- und Eisen-theilen der Warmhäuser des Berliner botan. Gartens. Dieselbe wurde von A. Braun hier zuerst im Mai 1875 entdeckt, wo diese Alge die mit Kletterpflanzen bekleidete Wand im Orchideenhaus mit dichtem, sammetbraunem Polster überzog. Von der Wand aus verbreitete sich die Alge jedoch, trotz der grossen Luftfeuchtigkeit des Hauses nicht auf die benachbarten Blätter der Pflanzen. Dagegen trat diese gegen Mitte der achtziger Jahre

im Palmenhause zu Herrenhausen stets nur auf Blättern grösserer Palmen, Pandaneen, Araceen u. s. w. auf. Im Herbst 1889 fand ich dieselbe auf Blättern in verschiedenen Warmhäusern des botanischen Gartens zu Breslau, von wo sie jedenfalls durch importirte Pflanzen im selben Jahre nach Berlin verschleppt worden ist. Im Frühling 1890 trat sie hier in mehreren Warmhäusern des bot. Gartens auf Blättern von Araceen, Farnen, Gräsern, Selaginellen sowie verschiedenen Wasserpflanzen auf und verbreitete sich ebenfalls auf Holz- und Eisentheile der Warmhäuser, diese mit oft 1 cm hohen, dichten sammetbraunen Rasen überziehend. Diese Art vermag ebenso wie *Trentepohlia lagenifera* Hildeb. eine wahre Plage für grössere Warmhäuser zu werden. In Uebereinstimmung mit Herrn P. Richter in Leipzig muss diese Art ihrer geschlossenen, nicht gespaltenen Scheiden u. s. w. wegen in die Gattung *Scytonema* gestellt werden.

36. *Calothrix Braunii* Born. et Flah., Rev. Nostoch. = *Mastigonema caespitosum* A. Braun in Herb. Exemplare von verschiedenen Standorten, auf Holzwerk, Rohrhalmern, auf Steinen u. s. w. unterhalb des Wasserspiegels vorkommend. Die Alge findet sich fast während des ganzen Jahres und überwintert fast regelmässig.

37. *Gloeotrichia nutans* Rabenh. Born. et Flah., Rev. Nostoch. in Ann. Sc. Nat. VII, t. IV. p. 369. Diese Art entsteht in senfkorngrossen Kügelchen oft perlschnurartig an Fadenalgen oder anderen Wasserpflanzen. Die einzelnen Kugeln verschmelzen oft mit einander, wachsen zu grösseren lappigen oder blasigen Massen aus, die sich ablösen und frei auf der Oberfläche des Wassers schwimmen. Gewöhnlich erreichen die Blasen Wallnussgrösse, doch fand ich eine solche, welche die Grösse eines Menschenkopfes erreicht hatte und innen mit Wasser angefüllt war.

38. *Nostoc tepidariorum* A. Braun. c. form. *mollior* A. Br. in Rabenh. Alg. Eur. N. 2461 et 2462. = *N. humifusum* Carm. (P. Richter in Litt.)

39. *Nostoc carneum* Ag. et form. *rufescens* Ag. Syst. p. 22, N. 18 u. 19. Born. Not. Alg. II. p. 91. Diese Art bildet anfangs sehr dünne schwimmende Häute von meist hellrother Färbung. Später entstehen aus den Häuten blasige oder gallertige Kugeln von dunkelblutrother oder auch grünlicher Farbe.

40. *Nostoc Linkia* (Roth) Born. var. *b. crispulum* (Bulth. et Rab.) Hauck et Richt. Phykoth. univ. N. 143.

41. *Nostoc pruniforme* (Roth) Ag. Disp. p. 45. Von mehreren Standorten.



42. *Coccochloris stagnina* Spreng. var. *prasina* (A. Br.) P. Richt. in Hedw. 1886. VI. p. 4. = *Aphanothece prasina* A. Braun in Rabenh. Alg. Eur. N. 1093.

43. *Coccochloris stagnina* Spreng. form. *gelatinosa* P. Henn. Diese Form bildet weiche, gallertige, oft grosse Massen von schmutzig-grüner oder bräunlicher Färbung. Die Zellen sind kleiner und mehr eckig als bei der typischen Form. — Die Alge überwintert im Schlamm und tritt bereits im März an die Oberfläche des Wassers, diese mit froschlaichartiger Gallerte dicht bedeckend.

44. *Coccochloris piscialis* (Rabenh.) P. Richt. Diese Art findet sich in krümeligen Massen von schmutzig-grüner Färbung in verschiedenen Seen des Grunewaldes vom Frühling bis Herbst und bedeckt an einzelnen Stellen die Ufer dieser mehrere Centimeter hoch.

45. *Gloeothece decipiens* A. Braun in Rabenh. Alg. Eur. N. 2456.

46. *Polycystis prasina* Wittr. Wittr. et Nordst. Alg. Exs. N. 297.

47. *Polycystis aeruginosa* Kütz. Spec. Alg. p. 210. Von verschiedenen Standorten.

48. *Aphanizomenon flos aquae* (L.) Allm. Micr. Journ. III. 1855. t. III. f. 1—8. Von verschiedenen Standorten, meist steril. Ende Januar 1883 fand sich diese Alge in ungeheurer Menge im Eise des Reinickendorfer Sees, wo ich dieselbe mit Professor P. Magnus sammelte. Von Südde bei Berlin mit Sporen. Juli 1892.

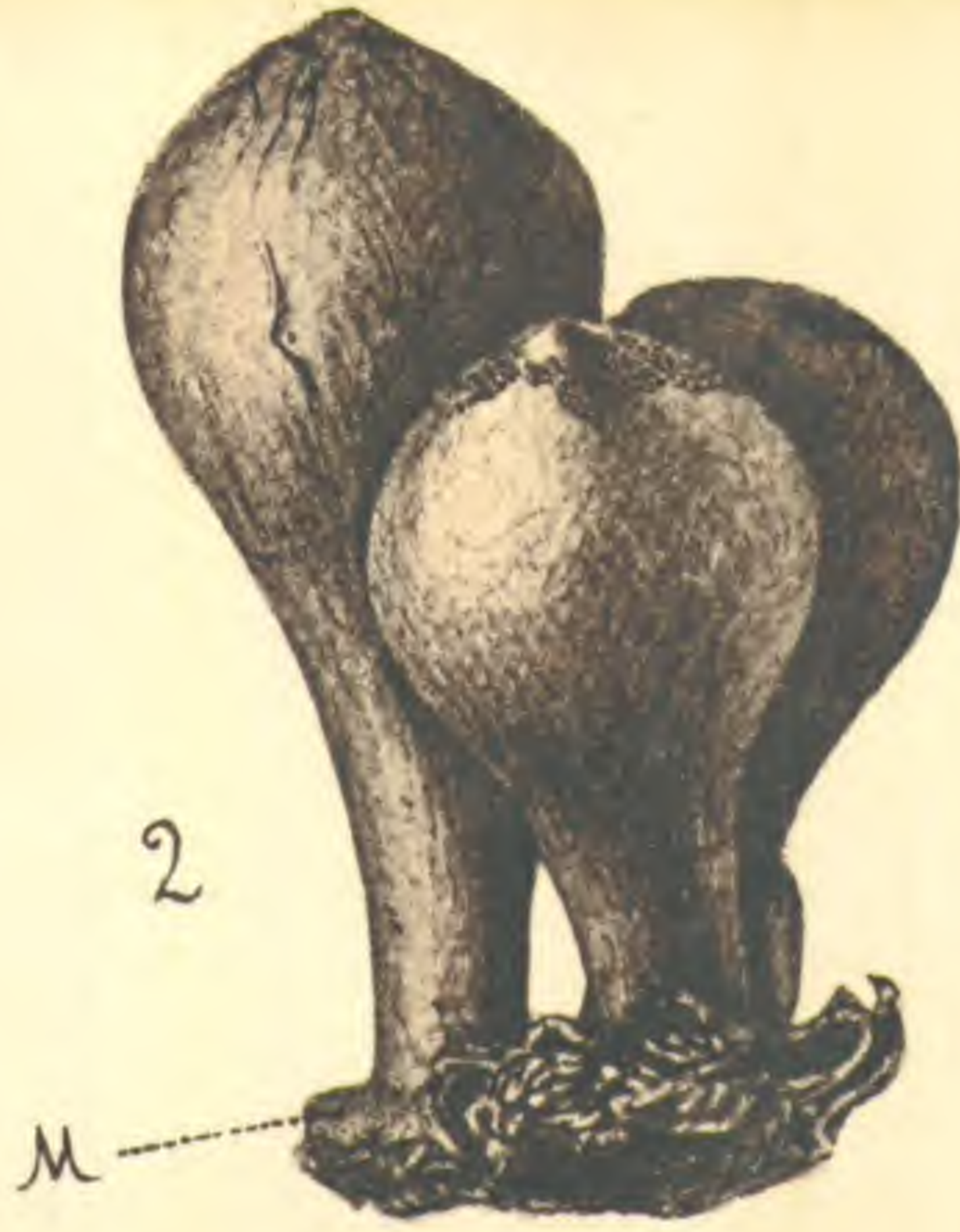
49. *Chroococcus turgidus* (Kütz.) Näg., Einz. Alg. p. 46.

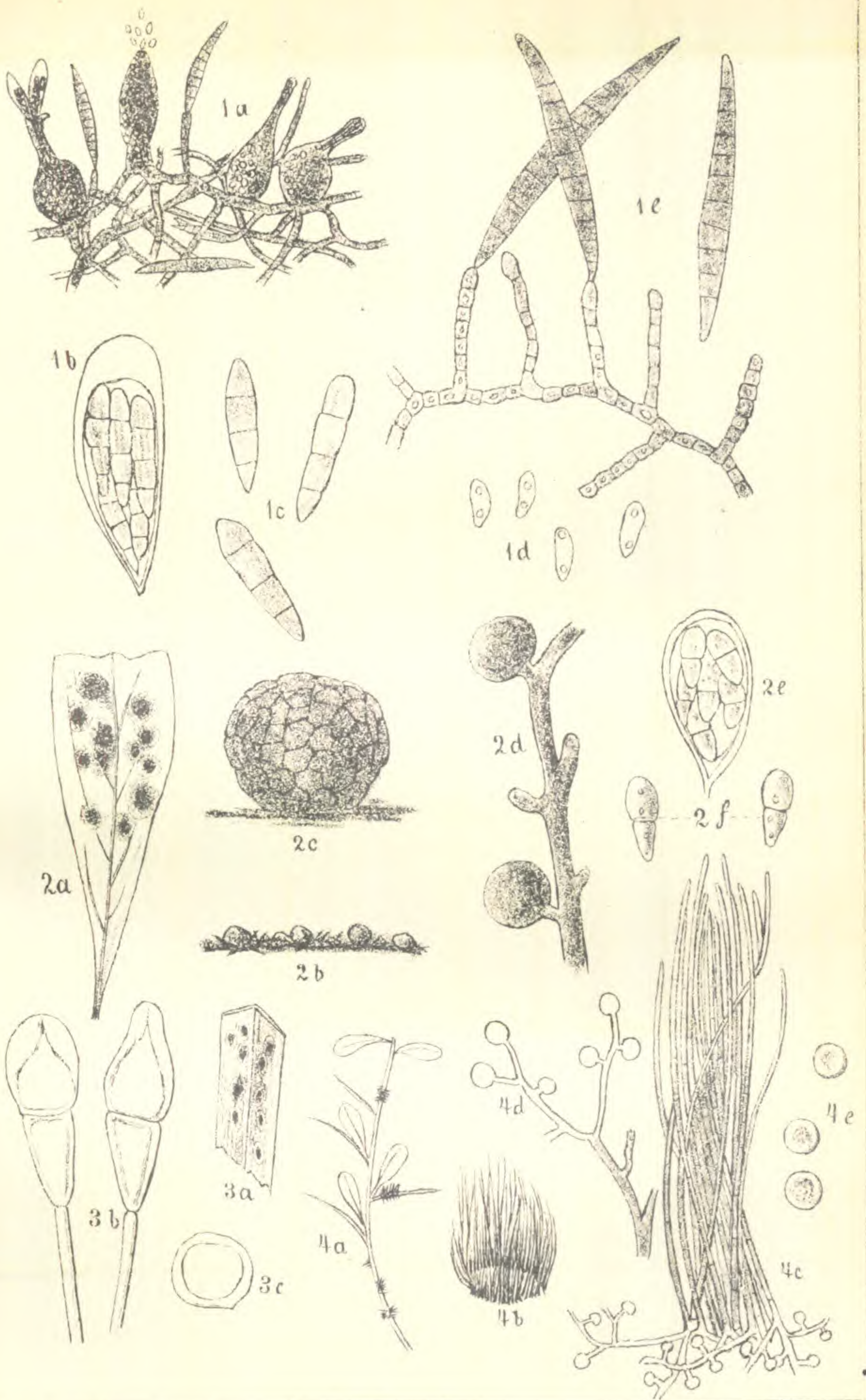
50. *Meridion circulare* (Grev.) Ag. Consp. p. 40.  
b. *Meridion constrictum* Ralfs, Ann. et Mag. XII. p. 458. t. XVIII. f. 2.

**Roumeguère, C.** XIV. Centurie d'Algues des eaux douces et submarines de France etc. (cfr. Rev. mycol. 1893. p. 81).

Die Centurie enthält folgende neue Arten:

1405 *Cylindrocarpus microscopicus* Crouan, 1414 *Laurencia coerulescens* Crouan, 1418 *Champia coerulescens* Crouan, 1426 *Rhodomela brachygonia* Crouan.







Um bei der Aufzählung der Literatur, welche vorläufig noch in der alten Form beibehalten werden soll, möglichst Raum zu sparen, sind im Text nur die Ueberschriften der Hauptabtheilungen gegeben, dagegen die Unterabtheilungen nur durch Striche abgegrenzt. Zur besseren Orientirung sei das vollständige Schema für die Aufzählung hier gegeben:

**I. Allgemeines und Vermischtes.**

**II. Myxomyceten.**

**III. Schizophyten (Schizomyceten und Schizophyceen).**

**IV. Algen:**

1. Allgemeines und Vermischtes.
2. Conjugaten.
3. Diatomeen, Peridineen und Flagellaten.
4. Chlorophyceen.
5. Characeen.
6. Phaeophyceen.
7. Rhodophyceen.

**V. Pilze:**

1. Allgemeines und Vermischtes.
2. Phycomyceten.
3. Mesomyceten (Ustilagineen etc.).
4. Basidiomyceten (incl. Uredineen).
5. Ascomyceten.
6. Flechten.
7. Fungi imperfecti (incl. Saccharomyceten, Mycorrhizen etc.).

**VI. Moose.**

**VII. Pteridophyten.**



Begründet 1852 durch Dr. Rabenhorst

als

»Notizblatt für kryptogamische Studien.«

# HEDWIGIA.

Organ

für

## Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau

in Berlin.

Band XXXII.

1893.

Heft 3.

**Inhalt:** W. Schmidle, Ueber die individuelle Variabilität einer Cosmarien-species. — Federico Philippi, Die Pilze Chiles, soweit dieselben als Nahrungsmittel gebraucht werden. — J. Bresadola, *Mycetes australienses novi, et emendanda ad Floram Mycologicam Australiae.* — P. A. Karsten, *Fragmenta mycologica LI.* — Dr. J. Müller, *Lichenes exotici II.* — F. Stephani, *Hepaticarum species novae II.* — O. Nordstedt, Die Behandlung einiger Süßwasseralgen, besonders der Desmidiaceen, in O. Kuntze's *Revisio generum plantarum.* — P. Magnus, G. Passerini. Nachruf. — P. Hennings, *Taphrina Gilgii* P. Hennings et Lindau n. sp., ein neuer parasitischer Pilz der Mark — Literatur. — Sammlungen.

Dresden.

Druck und Verlag von C. Heinrich.

Erscheint in zweimonatlichen Heften.

Abonnement für den Jahrgang mit 8 Mark

durch alle Buchhandlungen.

# An die Leser und Mitarbeiter der „Hedwigia“.

Zusendungen und Anfragen redactioneller Art werden unter der Adresse:

Prof. Dr. **G. Hieronymus**,  
**Berlin, Botanisches Museum, Grunewaldstrasse 6/7**,  
mit der Aufschrift

„Für die Redaction der Hedwigia“  
erbeten.

Um eine möglichst vollständige Aufzählung der kryptogamischen Literatur und kurze Inhaltsangabe der wichtigeren Arbeiten zu ermöglichen, werden die Verfasser, sowie die Herausgeber der wissenschaftlichen Zeitschriften höflichst im eigenen Interesse ersucht, die Redaction durch Zusendung der Arbeiten oder Angabe der Titel baldmöglichst nach dem Erscheinen zu benachrichtigen; desgleichen sind kurz gehaltene Selbstreferate über den wichtigsten Inhalt sehr erwünscht.

In Rücksicht auf den Gesamtumfang der Zeitschrift sollen die einzelnen Abhandlungen die Länge von 2 Bogen im Allgemeinen nicht überschreiten, desgleichen die einer Abhandlung beizugebenden Tafeln nicht mehr als zwei betragen. Die Originalzeichnungen für die Tafeln sind im Format  $19,5 \times 12$  cm mit möglichster Ausnutzung des Raumes und in guter Ausführung zu liefern, auch sind die Manuscripte nur auf einer Seite zu beschreiben.

Die Autoren erhalten auf Wunsch 25 Sonderabzüge kostenlos, doch werden solche in beliebiger Anzahl zum Selbstkostenpreis geliefert.

**C. Heinrich's Verlag.**

# HEDWIGIA.



Organ für Kryptogamenkunde  
nebst  
Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau  
in Berlin.

---

---

1893.

Mai u. Juni.

Heft 3.

---

---

## Ueber die individuelle Variabilität einer Cosmarienspecies.

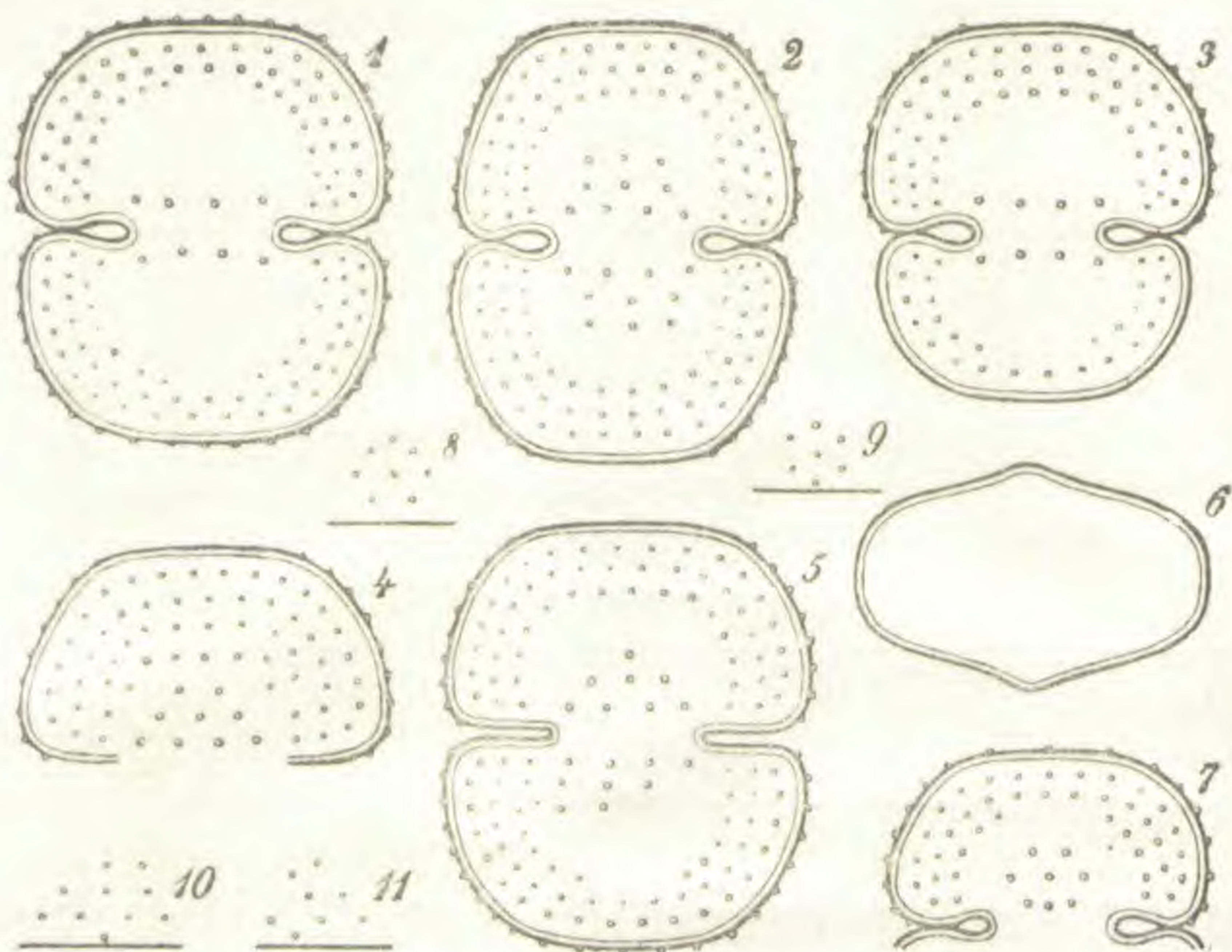
Von W. Schmidle.

Die im Folgenden mitgetheilten Beobachtungen wurden auf Anregung von Herrn Dr. Otto Nordstedt angestellt, um festzustellen, welcher individueller Variationen ein Cosmarium fähig ist, das in einem Exsiccata der von ihm und Prof. Dr. Wittrock herausgegebenen Exsiccata Sammlung sich befindet.

Das betreffende Cosmarium wurde im August 1892 sehr zerstreut unter *Dimorphococcus lunatus* A. Br. und *Staurastrum orbiculare* Ralfs forma minor Nordst. in den Hanflöchern bei Reutti gefunden. Was Grösse, Gestalt der Zellen, Scheitelansicht und Anzahl der Chlorophyllplatten anbelangt, wurden weit über 200 Exemplare untersucht. Ausnahmslos fand ich in jeder Halbzelle ein Chlorophor mit einem Pyrenoide. Auch die Dimensionen schwankten unbedeutend: die Länge von 27 bis 30  $\mu$ , die Breite von 25 bis 28, der Quotient beider (Länge durch Breite) war konstant 1,07. Die Scheitelansicht zeigte immer, so oft es gelang, dieselbe sicher festzustellen, eine elliptische Gestalt mit einem schwachen Tumor in der Mitte der Breitseiten Fig. 6. Einige Unterschiede fand ich in der Gestalt der Halbzellen. Es waren deutlich zwei Formen bemerkbar,



eine ovale Fig. 1 und eine trapezische Fig. 2.<sup>1)</sup> Bei beiden ist der Isthmus eng, meist nach innen etwas erweitert, selten gänzlich lineal. An den äusseren Enden verbreitert er sich, so dass die unteren Ecken abgerundet erscheinen. Bei der ovalen Form



Der Isthmus sämtlicher Figuren ist nach innen etwas zu sehr erweitert, ausgenommen bei Fig. 5.

nun steigen die Seiten in konvexem Bogen ziemlich gerade aufwärts und der Scheitel ist breit abgerundet, bei der trapezischen dagegen neigen sie sich in einem kaum konvexen Bogen nach oben zusammen und der Scheitel ist fast gerade. Durchschnittlich ist diese Form die grössere und stärker granulirte, sie kommt jedoch im Vergleich zur ovalen Form selten vor.

Immer ist die Zellhaut granulirt. Die Graneln sind fein. Eine schwankende Zahl konzentrischer Reihen befindet sich am Rande der Halbzellen; meist sind 2 vollständig ausgebildet und eine dritte innere zur Hälfte; vergl. Fig. 1. Vom Isthmus aus erstreckt sie sich nämlich auf beiden Seiten nach aufwärts, verschwindet jedoch am Scheitel, so dass der Bogen sich hier nicht schliesst. Oft jedoch sieht man auch diese vollständig, selten innerhalb derselben noch eine vierte. Auch Fälle von nur 2 solcher Randreihen wurden bemerkt; vergl. obige Figuren.

Innerhalb dieser Reihen ist ein glatter Raum, dessen Grösse, wie aus Folgendem hervorgeht, sehr veränderlich

<sup>1)</sup> Analog unterscheidet Klebs „Ueber die Formen einiger Gattungen der Desmidiaceen Ostpreussens“ pag. 37 eine Form rotundatum und elongatum bei dem nur durch die Granulation, die bei unserer Art sehr variabel ist, verschiedenen *Cosm. punctulatum* Breb.

ist und in einigen Fällen scheinbar ganz verschwindet; Fig. 4. Die mittlere Basis der Halbzelle ist wieder granuliert, und diese Granulation zeigt die grösste Variationsfähigkeit.

Schon die Stärke der einzelnen Graneln ist hier variabel. Selten sind sie so deutlich sichtbar wie die des Randes, und um sie mit Sicherheit erkennen zu können, konnte ich selbst bei starken Vergrösserungen nur solche Halbzellen zur Beobachtung benutzen, welche vollständig leer waren, da selbst bei entgrüntem Material das verschiedene Brechungsvermögen des kontrahirten Protoplasmas störende Reflexe hervorrief. Durch folgendes Verfahren gelang es mir, diese fast ausnahmslos zu beseitigen.

Das durch Einlegen in absoluten Alkohol farblos gewordene Material wurde in einem Uhrenglas einige Secunden lang mit Kalilauge erhitzt, ohne vorherige Entfernung des Alkohols, bis sich Bläschen bildeten. Die Halbzelle war dann durch die aufhellende Eigenschaft des Kalis gleichmässig durchsichtig. Durch Zusetzen von einigen Tropfen Methylenblau in alkoholischer Lösung in die wieder erkaltete Mischung wurde die Zellhaut schwach tingirt, so dass die Graneln durch ihre stärkere Tinktion schon mittelst Zeiss DD, Ocular 5, sicher wahrnehmbar waren. Zur Controle wurde auch eine Reihe von Zellen mittelst der Oelimmersion  $\frac{1}{16}$  von Leitz noch untersucht. Wenn die Tinktion zu stark war, traten zuerst die Pyrenoide in schwach violetterem Tone störend hervor.

118 Zellen wurden auf diese Weise untersucht. Fast bei allen befand sich genau oberhalb des Isthmus eine horizontale Reihe von 4 Graneln. Oft fehlte (abgesehen von der oben geschilderten Randgranulation) jede weitere Punktirung Fig. 1, oft jedoch befand sich oberhalb dieser Reihe noch eine zweite Fig. 3 und vielfach war oberhalb dieser dazu noch eine dritte (Fig. 2), so dass man drei Formen hätte unterscheiden können: einreihige, zweireihige und dreireihige. Zur ersten hätten 33 der 118 untersuchten Exemplare gehört, zur zweiten 27, zur dritten 56. Zwei Exemplare zeigten eine vollständig unregelmässige Granulation. Zwischen den Graneln der untersten Reihe (Basalreihe) und der der beiden folgenden (accessorischen Reihen) war folgender Unterschied. Einmal waren die Punkte der Basalreihen stärker ausgebildet und fast ausnahmslos so deutlich sichtbar, wie die des Randes. Dann war ihre Zahl beinahe konstant 4; nur in 14 Fällen (von 118) wurden hier 3 Graneln beobachtet, in 3 je 2 und in 4 je 5. Auch diese Ausnahmen bestätigen die Regel, denn mit der grösseren Unregelmässigkeit nimmt die Zahl der Fälle ab. Für die beiden accessorischen

Reihen dagegen war die Granelnzahl ausserordentlich schwankend; sie stieg nur in einem Falle auf 4 (bei der ersten accessorischen Reihe) und war sonst immer 3, 2 oder 1. Bei den zweireihigen Formen konnte in 4 Fällen durch den deutlich grösseren Abstand der Basalreihe von der accessorischen Reihe geschlossen werden, dass dieselben durch das Verschwinden der ersten accessorischen Reihe entstanden waren. Da sich die beiden accessorischen Reihen gleich verhalten, so muss angenommen werden, dass auch die andere accessorische Reihe verschwinden kann, wodurch dann die übrigen 23 zweireihigen Formen entstanden wären. Daraufhin deutet auch der Umstand, dass die zweite accessorische Reihe häufiger mit einer geringeren Granelnzahl begabt ist, als die erste (19 : 10).

Unter der Voraussetzung, dass die Basalreihe 2 bis 4 Graneln enthalten kann, die beiden accessorischen Reihen dagegen 0 bis 3, sind im Gauzen  $3 \cdot 4^2 = 48$  verschiedene Granulationen möglich. Nimmt man dagegen an, dass die Basalreihe auch 5 Graneln enthalten kann (was ja auch beobachtet wurde), so steigt diese Zahl auf  $4 \cdot 4^2 + 4 \cdot 4 = 80$ . Gesehen habe ich davon 28 Fälle, welche in folgender Tabelle zugleich mit der Anzahl der Beobachtungen jedes einzelnen Falles zusammengestellt sind. Es bezeichnet dabei die erste Ziffer die Granelnzahl der Basalreihe, die zweite und dritte diejenige der ersten und zweiten accessorischen Reihe:

a) Einreihige Formen:

Nummer.	Fall.	Zahl der Beobachtungen.
1	3, 0, 0	1
2	4, 0, 0	32

b) Zweireihige Formen:

Nummer.	Fall.	Beobachtungszahl.
3	2, 2, 0	1
4	3, 0, 1	1
5	3, 0, 2	1
6	3, 2, 0	2
7	3, 3, 0	2
8	4, 0, 1	1
9	4, 0, 3	1
10	4, 1, 0	3
11	4, 2, 0	4
12	4, 3, 0	10
13	5, 1, 0	1

c) Dreireihige Formen:

Nummer.	Fall.	Beobachtungszahl.
14	2, 3, 3	2
15	3, 1, 1	1
16	3, 1, 3	1
17	3, 2, 3	1
18	3, 3, 2	4
19	4, 1, 1	1
20	4, 1, 3	6
21	4, 2, 2	1
22	4, 2, 3	2
23	4, 3, 1	3
24	4, 3, 2	9
25	4, 3, 3	21
26	4, 4, 2	1
27	4, 3, 2	2
28	5, 3, 3	1

Dazu kommen noch zwei Fälle, bei welchen eine Ordnung der Graneln nicht zu erkennen war.

Auffällig ist in dieser Tabelle die relativ grosse Anzahl der Stellungen 4, 0, 0 und 4, 3, 3, nämlich 32 und 21, wogegen die nächst höhere Beobachtungszahl bloß 10 ist für 4, 3, 0. Es scheint mir dieses darauf hinzudeuten, dass diese zwei Kombinationen als besondere Typen, die übrigen als Zwischenformen anzusehen sind. Darauf weist auch der Umstand hin, dass die Individuen mit trapezischer Form der Halbzelle meist auch die Granulation 4, 3, 3 oder die verwandte 4, 3, 2 aufweisen.

Doch damit ist die Variationsfähigkeit noch nicht erschöpft, denn einmal ist bei ca. 21% der beobachteten Fälle die horizontale Lage der Reihen dadurch gestört, dass eine oder zwei Graneln etwas zu tief stehen, ohne dass jedoch die reihenförmige Lage verwischt würde, oder dadurch, dass die ganze Reihe zum Isthmus eine etwas schiefe Richtung hat; vergl. Fig. 10 und 11. Es kann diese Störung der horizontalen Lage bei allen drei Reihen eintreten, doch ist sie bei den accessorischen Reihen etwas häufiger (9:6). Ferner lagen die Reihen zur mittelsenkrechten der Halbzelle nicht immer symmetrisch, sondern schienen seitwärts verschoben zu sein. Eine solche Störung der vertikalen Lage zeigten 18% der beobachteten Fälle. Bei der Basalreihe speziell wurde sie nur einmal beobachtet. Wenn 2 accessorische Reihen vorhanden waren, so zeigten häufig beide eine solche Verschiebung und zwar durchschnittlich auch nach derselben Seite; Fig. 5 untere Halbzelle.

Hervorheben möchte ich noch besonders diejenigen Fälle, bei welchen die Granulation der Basalmitte scheinbar einen Kreis um eine im Centrum stehende Granel bildete. Es konnte eine solche Stellung auf die verschiedenste Weise hervorgerufen werden, namentlich dadurch, dass bei den Kombinationen 3, 3, 2 oder 2, 3, 3 die 3 Graneln der mittleren Reihe etwas entfernter standen (Fig. 7), oder auch so, dass die mittlere Granel der ersten resp. dritten Reihe etwas nach unten resp. oben rückte; Fig. 8. Auch bei der Stellung 3, 1, 3 kam eine kreisförmige Lage auf diese Art zu Stande. Im Ganzen war bloß bei 10 von den 57 dreireihigen Exemplaren auf der einen Seite der Halbzelle eine solche Stellung bemerkbar. Die andere Seite zeigte sie dann zwar häufig auch, aber nicht immer. Ueberhaupt waren oft in einer Zelle 4 der oben beschriebenen Kombinationen in regellosem Wechsel zu bemerken.

Von den bis jetzt beschriebenen Cosmarienformen scheint mir *Cosm. subpunctulatum* Nordst.<sup>2)</sup> var. *Borgesenii* West sehr nahe zu stehen. Die Granulation des Tumors dieser Variation scheint nach den Zeichnungen von Borgesen<sup>3)</sup> und West<sup>4)</sup> ebenfalls variabel zu sein. Auch der Typus variirt darin, wie Nordstedt's<sup>5)</sup> Diagnose und Zeichnung zeigt. Freilich sind nach allen drei Autoren die Graneln des Tumors stärker als die des Zellrandes, was ich nie beobachten konnte. Die kreisförmige Granulation des Tumors scheint ferner dort die Regel zu sein, nicht wie hier eine in Horizontalreihen. Aber gerade die oben nachgewiesene grosse Variabilität hierin beweist wohl, dass auf diese Unterschiede kein entscheidender Werth zu legen ist. Durchschnittlich sind auch die von Borgesen und West angegebenen Dimensionen etwas grösser.

Bemerkenswerth erscheint mir ferner, dass gerade in Hinsicht auf die Granulation (ebenso Zellform und Grösse) meine Exemplare merkwürdig mit *Cosm. polonicum* Rac.<sup>6)</sup> und *Cosm. polonicum* var. *quadrigranulatum* Gutw.<sup>7)</sup> übereinstimmen. Zum Typus würden unsere Formen 4, 0, 0 gehören, zur Variation diejenigen 4, 3, 3, die beiden Fälle, die ja gerade nach oben die weitaus grössten Beobachtungszahlen haben. Die übrigen wären Zwischenformen. Unsere Exemplare jedoch dazu zu rechnen, hindert mich die Scheitelansicht, die konstant nur einen Tumor zeigte, nie deren zwei, was dort der Fall ist. Heranzuziehen scheint mir endlich auch noch *Cosm. punctulatum* var. *ornatum* Schr.<sup>8)</sup> Es unterscheidet sich diese Form von *Cosm. subpunctulatum* var. *Borgesenii* wohl nur durch die kleineren Dimensionen 26 = 21, und dürfte sonst identisch sein. Sehr nahe stehen weiterhin die von Raciborski in *Desmidiaceae novae* tab. V fig. 27 und 28 gezeichneten und beschriebenen Formen *Cosm. punctulatum*  $\beta$  *mesoleium* und var. *rhomboideum*. Doch sind diese doppelt grösser, als die

<sup>2)</sup> Herr Dr. Otto Nordstedt hatte die Güte, die meisten der unten angeführten Species nebst anderen mir zu bezeichnen und abzubilden. Seitdem habe ich durch die Liebenswürdigkeit der betreffenden Autoren die Werke selbst erhalten.

<sup>3)</sup> Borgesen: *Et lille Bidrag till Bornholms Desmidié-Flora* tab. VI, fig. 6, pag. 151.

<sup>4)</sup> West: *A Contr. to the Freshw. Alg. of West Ireland* tab. 21, fig. 9 und

West: *Algae of the English Lake District* 1892, tab. IX, fig. 18.

<sup>5)</sup> Nordstedt: *Freshw. Algae of N. Zeal. and Austral.* pag. 47, tab. V fig. 8.

<sup>6)</sup> Raciborski's *Desm. Okol. krak.* pag. 12, tab. V, fig. 4.

<sup>7)</sup> Gutwinski: *Flora glorów okolic.* Swowa pag. 62, tab. II, fig. 31.

<sup>8)</sup> Schaarschmidt in *Notarisia* 1886 pag. 237 nach De Toni *Sylloge Algarum* pag. 962.

oben genannte Combination 4, 0, 0, und ersterer fehlt ausserdem der Tumor über dem Isthmus. Eine volle Uebereinstimmung mit irgend einer beschriebenen Form konnte ich nicht auffinden und glaube, dass unsere Individuen — wie vielleicht auch *Cosm. subpunctulatum* Nord. — als Variationsformen zu *Cosm. punctulatum* Breb. zu rechnen sind.

Die im Obigen gewonnenen Resultate stimmen mit meinen bisherigen Erfahrungen über die Variabilität der Desmidiaceen so ziemlich überein:

1. Die Chlorophyllstruktur ist konstant bei einer Species dieselbe.

Eine Ausnahme konnte ich bis jetzt noch nicht mit Sicherheit auffinden.

2. Die Gestalt der Zelle variirt innerhalb enger Grenzen.

3. Die Scheitelansicht zeigt konstant dasselbe Aussehen.

Eine Variabilität hierin glaube ich bis jetzt bloß einmal bei einem *Cosm. phaseolus* Breb. gesehen zu haben, wo in demselben Algengemisch Formen mit sehr schwachem undeutlichem und Formen ohne Tumor auf der Mitte der Breitseiten vorkamen.<sup>9)</sup>

4. Die Granulation ist relativ sehr variabel. Doch ist eine gewisse Gesetzmässigkeit in der Anordnung der Punkte immer vorhanden, so jedoch, dass dadurch noch sehr heterogene Stellungen (z. B. in Fig. 2 und 8, 1 und 4) möglich sind.

Diese Gesetze sind bis jetzt bloß für unsere Art nachgewiesen, dass sie allgemeine Giltigkeit haben, scheint mir wahrscheinlich, bedarf jedoch noch weiterer Untersuchung.

Ich glaube, dass es von Interesse und Wichtigkeit wäre, namentlich für die Artumgrenzung bei diesen formenreichen Gattungen, darin weitere Erfahrungen zu machen.

## Die Pilze Chiles,<sup>1)</sup>

soweit dieselben als Nahrungsmittel gebraucht werden.

Von Federico Philippi.

Der nördlichere Theil Chiles vom Rio Aconcagua bis zum Rio Camarones ist bei seinem ausgeprägten Wüstencharakter sehr arm an Pilzen überhaupt, und von essbaren Pilzen aus jener Region habe ich nie reden hören.

<sup>9)</sup> Vergl. meine Arbeit in den Berichten d. D. bot. Gesellschaft 1891.

<sup>1)</sup> Von Herrn Dr. Albert Meyer in Santiago war mir eine werthvolle und interessante Sammlung von Pilzen, die er auf der Hohen Cordillere in Chile gesammelt hat, zugegangen. Ich habe über ein-

In Mittelchile, wo die Winterregen schon häufiger sind, giebt es schon mancherlei Pilze, von denen aber, soviel mir bekannt, blos der in der Provinz Santiago im Winter nicht seltene *Agaricus campestris*, *callampa* oder *callampa blanca* (Pilz oder weisser Pilz) genannt, gesammelt und gegessen wird, hauptsächlich von den Fremden.

Von Santiago an nach Süden nimmt die Häufigkeit der Regen wie auch die Menge des Niederschlags allmählig und beständig zu, bis etwa Puerto Montt, auf dem Südende des Festlandes gelegen. Es ist daher sehr schwer, eine genaue Grenze zwischen dem mittleren Chile und dem bewaldeten Südchile zu ziehen, da die Wälder an der Küste wie am Fusse der Cordillera schon beim Rio Tinguiririca in kleinen Partien anfangen, und je mehr nach Süden dichter und zusammenhängender werden, bis sie ihre grösste Entwicklung in den Provinzen Valdivia, Llanquihue und von da bis zur Magellanstrasse erreichen.

Im Zusammenhange mit dieser von Nord nach Süd gleichmässig zunehmenden Feuchtigkeit nimmt auch die Entwicklung der Pilze zu. Während mit Ausnahme von endo- und epiphyten, meist sehr kleinen Pilzchen, wenig Pilze in den mittleren Provinzen wachsen, ist der Süden, besonders die Provinz Valdivia, sehr reich an solchen und entwickeln sich diese Pflanzen am stärksten mit den ersten Winterregen.

So oft ich während eines langjährigen Aufenthaltes in Valdivia mich nach Pilzen, und besonders giftigen, erkundigt habe, habe ich gehört, es gäbe keine giftigen, nie hätte man gehört, dass Jemand nach dem Genusse solcher krank geworden wäre, und dabei essen die Leute eine Menge verschiedener Arten.

Die bekannteren sind folgende, deren wissenschaftlichen Namen ich leider nicht angeben kann, da mir sowohl die Zeit wie auch die nöthigen Werke gefehlt haben, um diesen Zweig der Botanik zu pflegen:

---

zelle derselben schon in den Berichten der Deutschen botanischen Gesellschaft 1892 und 1893 eingehendere Untersuchungen veröffentlicht und denke dieselben fortzusetzen. Beifolgenden Aufsatz über die essbaren Pilze Chiles hat mir Herr Prof. Frederico Philippi durch Herrn Dr. Albert Meyer zur Veröffentlichung zukommen lassen. Trotzdem den meisten Pilzen nur die Bestimmung der Gattung und nicht die der Species beigegeben ist, hat er doch ein grosses pflanzengeographisches und ökonomisches Interesse. Auch hoffe ich später Material derselben zu erhalten und die genauen Bestimmungen der erwähnten Pilze in diesen Blättern nachholen zu können. Von besonderem Interesse werden die beiden *Cyttarien* und die *Morchel*-Art, sowie die Untersuchung des *Huempes* sein, namentlich wenn man den Parasitismus und die Anatomie der beiden ersteren untersuchen könnte.

Berlin, April 1893.

P. Magnus.

1. Der loyo, eine grosse Boletusart, mit gelbem Fleisch und braunrother Oberseite des Hutes, von ausgezeichnetem Geschmack und deshalb sehr gesucht; er wächst hauptsächlich unter coihue (*Fagus Dombeyi*) und wird auch oft zum Verkauf nach Valdivia und Unión gebracht.
2. Die schandé's, allerlei Arten *Clavaria*, welche auch sehr geschätzt werden, häufig.
3. Galgal, vielleicht eine *Daedalea*?, weiss, blattartig, die am Rande geschlitzten Blätter wie in mehreren Etagen übereinander stehend, von Geschmack etwas scharf, wird gern gegessen, ist aber selten.
4. Callampa, *Agaricus campestris*, häufig und viel gebraucht.
5. Piques, ein kleiner gelbbrauner *Agaricus*, der gewöhnlich gesellig auf altem Holz und Baumstumpfen wächst und sehr gut sein soll.
6. Die gemeine Morchel, hat keinen einheimischen Namen, kommt nur ab und zu vor, aber dann zuweilen in Menge, besonders auf gerodetem und dann abgebranntem Waldboden.
7. Pinatra, *Cyttaria* sp., ein kugliger, schleimig-süsslicher Pilz, welcher im Frühjahr auf den Zweigen des roble (*Fagus obliqua*) an knollenartigen, verholzten Auswüchsen sitzt, in denen jedenfalls das Mycel steckt.
8. Llaullau (sprich ljaullau), *Cyttaria* sp., wächst auf coihue (*Fagus obliqua*) an ebensolchen Auswüchsen, wie sie auf dem roble als Sitz der pinatras dienen, aber bedeutend grösser sind als vom roble. Der Geschmack ist wohl derselbe, wie von pinatra, allein der llaullau wird auch getrocknet, um später gepulvert, mit warmem Wasser aufgegossen und nach Gährung der Flüssigkeit als erfrischendes, etwas alkoholhaltiges Getränk zu dienen, welches chicha de llaullaues genannt wird.

Die pinatras zeigen sich im September (Anfang Frühjahrs), die llaullaues Ende November (Ende Frühjahrs) und sind jedenfalls zwei verschiedene Species. Beide Pilze kommen oft in grosser Menge vor, so dass die Leute manchmal den Baum fällen, um die Pilze zu bekommen, die von den Einheimischen gern gegessen werden.

Von unterirdischen Pilzen oder Sclerotien, wie Tuckahoe, habe ich in Valdivia weder gehört noch gesehen, zuweilen erhielt ich Knollen, die die Leute für Pilze hielten, es waren aber solche von *Tropaeolum tricolor*.

Eine merkwürdige Substanz findet sich zuweilen in den Wäldern Valdivia's, der huempe, welcher den Indianern als Nahrung dient und seinen Ursprung wohl einem Pilze



verdankt. Huempe ist eigenartig verwandeltes Holz, besonders vom coihue (*Fagus Dombeyi*), von rein weissem Ansehen, mit vollkommen sichtbarer Holzstruktur, sehr wasserhaltig und so weich, dass man mit der Hand Stücken losreißen kann und in der Hand völlig zerkrümeln, und ist beim Kauen angenehm kühl im Munde, sowie sehr feinsandig, ohne besonderen eigenen Geschmack; man isst es theils roh, theils, und dies ist das gewöhnlichste, zermahlen mit Milch oder sonstigen Speisen gemengt. Der Geruch dieser Substanz, welche keineswegs häufig ist, erinnert an Pilze, ist aber nicht im Geringsten faulig. Das Rindvieh frisst die in huempe verwandelten Baumstämme bis auf die letzte Spur.

Sollte hier nicht eine durch Pilze verursachte eigenthümliche chemische Veränderung des Holzkörpers vorliegen, oder sollte ein bacterienähnliches Wesen dies hervorgebracht haben?

Santiago, Januar 1893.

## **Mycetes australienses novi, et emendanda ad Floram Mycologicam Australiae**

per J. Bresadola.

Clarissimus Dr. O. Pazschke anno praeterlapso collectionem fungorum australiensium e reliquis b. Kalchbrenner pro inspectione et determinatione benevole misit. Collectio ista prae primis specimina originalia specierum nonnullarum a cl. Kalchbrenner conditarum, dein species plurimas adhuc indeterminatas amplectebatur. Cum vero fere omnia a larvis essent deformata, vel vix determinabilia parum tantum mihi profuit. Species tamen duas novas, quarum specimina bene servata erunt, inveni, et observationes criticas ad species aliquas Kalchbrennerianas instituere licuit, quae simul cum diagnosibus specierum novarum hic sequuntur.

*Odontia lilacina* Bres. n. sp.

Effusa, crustaceo-adnata, indeterminata, amoene lilacina, ambitu similari; verrucis subdistantibus, aculeiformibus, minutis, concoloribus, apicibus albo-penicellatis. Sporae non visae . . . .

Hab. in cortice lignorum . . . . ad N. S. Wales Richmond River.

*Genea Pazschkei* Bres. n. sp.

Ascomata subglobosa, vel ellipsoidea, dura, sublignosa, velo scabriusculo subverrucoso, badio, venis tabacinis eleganter

reticulato, cortice crasso, luride lutescente; gleba luride lutea cavernulis polymorphis, tomentosus irregulariter dispositis, majusculis instructa; ascis cylindricis, undulatis, basi attenuatis. 240—260 = 30—33; sporidiis globosis, verruculosus, stramineis 22—27  $\mu$  diam.; paraphysibus filiformibus, septatis apice clavatis, 5—6  $\mu$  latis.

Hab. subterranea vel subsuperficialis, Tasmania.

*Pleurotus abbreviatus* Kalchbr. in Grev. VIII p. 152 est = *Polyporus subpulverulentus* Berk. et C. Pori ampli, siccitate contorti pro lamellis habiti sunt.

*Pleurotus luteo-aurantius* Kalchbr. l. c. sporas habet subglobosas 6 = 5  $\mu$ .

*Marasmius pilopus* Kalchbr. est = *Collybia cayennensis* Mont. Guy. n. 268. Sacc. Syll. Hym. I, p. 217.

*Lentinus fusco-purpureus* Kalchbr. prorsus = *Lentinus strigosus* Fr. Icon Kalchbrenneri in Grev. VIII, tab. 143 f. 17 male est furcata.

*Lentinus laeviceps* Kalchbr. Specimen fragmentarium adest vix determinandum. Lamellae tamen adsunt crassae, acie integra obtusa ad latera venosae, spora ellipticae 6—7 = 4 $\frac{1}{2}$ —5  $\mu$ , et mihi vix *Lentini* species; forte potius *Xerotus*.

*Lentinus hyracinus* Kalchbr. = *Lentinus ursinus* Fr. Specimina tridentina hujus speciei, cujus iconem in *Fungi Trid.* tab. 66 dedi exacte cum specimibus australiensibus conveniunt.

*Inocybe gomphodes* Kalchbr. l. c. est *Naucoria* sporis laevibus, aureo-flavis, 10—11 = 7  $\mu$  praedita.

*Naucoria nasuta* Kalchbr. est *Flammula* sporis obovatis 6 = 4  $\mu$  praedita. *Naucoria nasuta* Cooke Illustr. of Brit. Fung. tab. 1172 B species est bene diversa, et *Naucoria nasuta* Winter Pilze I p. 852 est *Inocybe lacera* Fr. prouti e speciminibus authenticis cl. Dr. A. Schultz a cl. W. Krieger mecum communicatis clare mihi innotuit.

---

## Fragmenta mycologica LI.

Auctore P. A. Karsten.

*Psathyra ombrophila* n. sp. — Pileus carnosulus, planus, disco leviter gibbosus, orbicularis, laevis (haud pellucide striatus), leviter naucoso-granulosus, circiter 2 cm latus. Stipes aequalis, praecipue intus rufo-rubescens, adpresse subsericellus, basi subtuberiformis, circiter 3 cm altus et 2 mm

crassus. Lamellae adnexae, confertae, ventricosae, atratulae, exsiccando fuscae. Sporae ellipsoideae, laeves, raro uniguttulatae, melleae vel hyalino flavido-fuligineae (sub lente),  $4-6 = 2-3,5$  mm. — In Mustiala in ollis tectis, ubi tubera Philodendri asservata sunt, m. Aprili 1893 (W. Johansson).

*Inocybe pseudoscabella* Britz. verisimiliterque *In. scabella* Pat. Tab. anal. p. 102 tab. 229 identicae sunt cum *In. debilipede* Karst. Finl. Basidsv. p. 211 Icon. III, f. 62. *Inocybe scabella* Fr.? Auct. plur. sporis angulatis quoque in Fennia obvenit.

*Corticium granulatum* (Bon.) Cort. *bombycinum* (Somm.) est nominandum.

*Trichocarpus ambiguus* Karst. est „forma sitanea, resupinata“ *Sterei abietini* (Pers.) Fr. ex cel. Bresadola in litt., cui specimina authentica visa.

Hymenomycetibus fennicis sequentes species addendae: *Corticium plumbeum* Fr., *Cort. glaucescens* Fr. (= *Chaetocarpus abietinus* Karst.), *Stereum avellanum* Fr. et *Physisporus calceus* (Fr.) Karst.

*Sclerotium erysiphoides* n. sp. — Hybernacula gregatim sparsa, libera, sphaeroidea, fuscescentia, demum fusca, villi albo denso obvoluta, circiter 0,5 mm diam., hyphis repentibus, admodum tenellis, arachnoideis, ramosis, articulatis, saepe guttulatis, albis, 3—6 mm crassis, cito evanidis insidentia. — Supra gramina in pratis cis Mustiala, primo vere, saepe sub nive crescens, quotannis frequens. — Ab *Erysiphe epigaea* Link., nobis non cognita, pro qua antea a nobis habita, hybernaculis villosis, opacis, exacte sphaeroideis, minoribus differte videtur. Cum *Lanosa nivali* Fr. non metagenetice connexum.

## Lichenes exotici.

### II.

Auctore Dr. J. Müller.

45. *Pyrenopsis australiensis* Müll. Arg.; thallus niger, fruticuloso-subgranularis, hinc inde gleboso-concrescens; ramuli erecti,  $\frac{15}{100} - \frac{20}{100}$  mm alti et  $\frac{73}{100}$  mm crassi, nunc subsimplices et toruloso-nodosi, saepius tamen semel v. bis dichotome divisi, divisionibus ultimis vulgo incrasatis late obtusis; gonidia gloeocapsoidea v. magis depauperata, pro parte vinoso-fulva et rufescentia, circ. 20  $\mu$  et ultra lata; apothecia  $\frac{1}{3}$  mm lata, nigra, turgide lecanorino-marginata, urceolaria; margo integer; epithecium flavicans;

paraphyses bene distinctae et facile segregandae; asci unibiseriatim 4—8-spori; sporae in ascis subglobosae, extra ascos tamen distincte ellipsoideae, vulgo 10—12  $\mu$  longae et 7—8  $\mu$  latae. — Secundum laudatissimam Monographiam Gloeolichenum Forsselli ad specierum seriem c hujus generis bene referenda est et ibidem juxta *P. confertam* Forss. locanda est. Extus americanam *P. phaeococcam* Nyl. simulat, sed sporae multo minores sunt, et ab ipsa *P. conferta* configuratione ramillorum thalli distinguitur. — Ad saxa maritima Loutit Bay, Victoria: Luehmann (a cel. Bar. v. Mueller commun.)

46. *Acolium parasema* Müll. Arg.; thallus obsoletus, tenuissime furfuraceus, obscure cinereus; gonidia globosa, circ. 12  $\mu$  lata; apothecia subsimilia iis *Buelliae* parasematis, sed magis horizontaliter truncata et acutius marginata, brevissime cylindrico-obconica, paullo latiora quam alta,  $\frac{1}{2}$  mm lata et minora, tota nigra et opaca; massa sporalis nigra, in lamina nanissima depressa sita et stratum crassum formans; asci late lineares, subbiseriatim 8-spori, citissime evanescentes; sporae nigro-fuscae, biscocitiformes, 15—22  $\mu$  longae, 10—13  $\mu$  latae. — Affine est *A. buelliaceo*, sed thallus omnino alius, apothecia magis plano-truncata, extus nuda et sporae majores. Dein ab *A. tympanello* De Not. recedit apotheciis multo minoribus et undique nigris. — Ad ligna vetusta, Queensland: Shirley n. 16.

47. *Acolium buelliaceum* Müll. Arg.; thallus argillaceo-albus v. albidus, tenuiter tartareus, diffracto-areolatus et tota superficie crebre subgranularis; apothecia  $\frac{5}{10}$  mm lata et minora, multo latiora quam alta, basi thallico-circumcincta, caeterum a thallo libera; perithecium extus nigro-fuscum, in ipso margine obtusum (nec truncato-acutum), discum planum v. subconcauum et nigro-fuscum superans; hypothecium nigro-fuscum; lamina hyalina superne mox evanescens, dein strato crasso sporarum (in sect. tenui) obtecta; sporae in ascis angustis subbiseriales (nec assueto more 1-seriales), dein liberae et conglobato-confertae, ellipsoideae, fuscae, 11—13  $\mu$  longae et circ.  $6\frac{1}{2}$   $\mu$  latae. — Prope *A. tympanellum* Körb. locari potest, a quo jam forma apotheciorum et eorum basi valide thallico-circumvallata differt. — Corticola ad Brisbane, Queensland: Bailey n. 1660.

48. *Acolium subocellatum* Müll. Arg.; thallus (e vestigiis) fuscescenti-albus, obsoletus; gonidia globosa, circ. 14  $\mu$  diametro aequantia; apothecia  $\frac{7}{10}$  mm lata et minora, sessilia, crassa, truncata, multo latiora quam alta, margine

thallino mediocri haud prominente integro cincta; discus planus, niger et nudus; sporae fuscae, biscoctiformi-biloculares, 20—28  $\mu$  longae et circ. 15  $\mu$  latae. — Ab affini *A. ocellato* Körb. recedit apotheciis minoribus, extus tenuiter (nec late) thallino-duplicatis et sporis majoribus, nec non thallo omnino alio. — Ad ligna decorticata vetusta, Queensland: Shirley n. 17.

49. *Tylophorum triloculare* Müll. Arg.; thallus albus, tenuissimus, sublaevis, continuus v. subtiliter rimulosus, margine effusus; apothecia evoluta 1 mm lata, sessilia, subtriplo latiora quam alta, truncato-plana et margine thallino crasso integro pulverulento cincta et interdum margine intra proprium nigrum albo thallino (vestigio tegumenti primitivi) quasi dupliciter thallino-marginata, juniora in verruca parva hemisphaerica inclusa; discus planus, niger, leviter albo-pulverulentus; sporae fuscae pro parte regulariter biscoctiformi-biloculares, 10—11  $\mu$  longae, 6—6 $\frac{1}{2}$   $\mu$  latae, medio constrictae, pro parte 3 — loculares et paullo longiores, locus intermedius saepissime altero latere demum ventricoso — prominens. — Habitu ad *Acolium ocellatum* Körb. accedens, sed thallus alius et discus junior thallino-obtectus. — Ad cortices vetustos prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 1533.

50. *Cladonia macilenta* Hoffm. v. *flabellulata* Müll. Arg.; podetia 9—12 mm longa, inferne  $\frac{2}{3}$  mm crassa aut tenuiora, a medio v. superne copiose et tenuiter flabelloso-ramosa, tota granuloso-pulverulenta et squamis squamulisque destituta. — Apothecia initiis coccineis visa. — Est plantula tenella, superne valde ramosa. — Ad terram sabulosam prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 51.

51. *Sticta Shirleyana* Müll. Arg.; thalli lacinae circ. 2 cm longae, adscendentes, parte dimidia inferiore in stipitem subteretem tomentellum angustatae, superiore late rhombeae et inciso-lobatae, basi subtus costatae, supra pallidae et laeves, subtus albido-tomentellae et cyphellis copiosis inaequalibus hinc inde 1 mm latis parum profundis et acute marginatis ornatae; in stipitibus adsunt ramilli sat copiosi, teretes, superne dendroideo — ramillosi, ramilli iterum iterumque ramillosi et coerulescentes, inferne sensim cum thallo concolores, omnes tomentelli. — Apothecia haud nota. — Juxta St. Sayeri locanda, a qua recedit textura tenuiore, indumento paginae inferae et cyphellis omnino aliis. — Inter muscos in Queenslandia: Shirley n. 29.

52. *Parmeliella coerulescens* Müll. Arg.; thallus cinereo-coerulescens, minute squamulosus; squamulae irregu-

lariter inciso-lobatae, adscendentes et subimbricatae, subtus pallidae et parce albo-rhizinosae, totae saepius apotheciis evolutis angustiores; apothecia  $\frac{3}{4}$ — $1\frac{1}{4}$  mm lata, sessilia; juniora concava, laete carnea et margine proprio pallidiore cincta, demum subplana et intensius carnea et margine concolore praedita; margo integer, demum nonnihil undulatus; sporae 8-nae, obovoideae, circ.  $12\ \mu$  longae et  $7$ — $8\ \mu$  latae, laeves, haud apiculatae. — Habitu ad javanicam *P. blepharophoram* Müll. Arg. accedit, sed squamae minus tenuiter dissectae, apothecia non ciliata. — Ad truncos muscosos, Queensland: Shirley n. 37.

53. *Parmeliella diffracta* Müll. Arg.; thallus pallide cervinus, in ambitu discreto-squamulosus; squamulae periphericae multiformes, angulosae v. lobulatae et extenuatae, adpressae et planae, reliquae totius thalli intricatim confluentes et crustam continuam mox diffracto-areolatam formantes; areolae sinuoso-angulosae; hypothallus coeruleo-niger; apothecia  $\frac{3}{4}$ — $1$  mm lata, adpressa, rufa, novella pallide marginata et plana, mox leviter convexa et obscurius marginata; margo proprius valde tenuis et integer et concolor, extus vestigiis thallinis pallidioribus marginem thallinum subsimulantibus granulosis; sporae 8-nae, ovoideae, circ.  $15\ \mu$  longae et  $7\ \mu$  latae, laeves. — Est affinis *P. nigrocinctae* Müll. Arg., sed thalli laciniae, exceptis periphericis, crustaceo-confluentes et crustam diffractam formantes. Apothecia caeterum quasi margine duplici praedita sunt, sed margo exterior nil est nisi vestimentum thallinum demum evanescens et summum apicem marginis proprii saepius non omnino attingens. — Saxicola, Loutit-Bay in Australiae provincia Victoria: Luehmann (comm. Bar. v. Mueller).

54. *Thalloidima* (s. *Psorella*) *Spruceanum* Müll. Arg.; thallus cervino-fuscidulus, squamosus, arcte adpressus; squamae crenatae v. obsolete anguloso-sublobatae, demum gibboso-inaequales, undique concolores; gonidia globosa, circ.  $7$ — $8\ \mu$  lata; hypothallus hinc inde perspicuus, nigricans; apothecia  $\frac{1}{2}$  mm lata et minora, sessilia, plana, margine haud prominente cincta; discus carneus et nudus, margine paullo obscurior; sporae in ascis 8-nae, circ.  $18$ — $24\ \mu$  longae et  $3$ — $4\ \mu$  latae, tenuiter digitiformes, utrinque obtusae, 4-loculares. — Extus praeter colorem apotheciorum bene costaricense *Th. leptospermum* Müll. Arg. refert et nulli nisi huic arcte accedit, sed sporae sunt circ. duplo breviores et simul subduplo crassiores. — Corticola prope Guia ad Rio Negro in Brasilia septentr.: R. Spruce n. 389.

55. *Rinodina australiensis* Müll. Arg.; thallus obscure cinereo-virens v. e lurido fuscescenti-virens, mediocris,

creberrime granuloso-rugulosus, demum fere evanescens et sparsim granularis; apothecia  $\frac{1}{2}$ —1 mm lata, adpressa, e plano demum modice convexa, margine thallino primum incurvo et integro, dein granuloso-undulato praedita; discus nigro-fuscus et nudus; epithecium fuscum; hypothecium hyalinum; sporae 8-nae, ellipsoideae, 23—28  $\mu$  longae et 11—15  $\mu$  latae, 2-loculares. — Eadem est quam in Lich. Wilsonianis recenter pro *R. colobinoide* (Nyl.) habui, sed Lichen e speciminibus melioribus queenslandicis evidenter a novo-granatensi recedit thallo magis virente et magis granulari et dein apotheciis evolutis et sporis bene majoribus. A *R. Hüfferiana* Müll. Arg. dein apotheciis magis adpressis et sporis majoribus distinguitur. — Corticola in Australiae prov. Queensland: Shirley n. 40., et Victoria: Wilson n. 368.

56. *Lecanora Sanctae Helenae* Müll. Arg.; thallus albus v. dein rubescens, tenuiter tartareus, rimoso-areolatus, determinatus, in ambitu subinde obsolete radians, superficie libenter pulverulentus; apothecia 1—2 mm lata, sessilia, alte crasso- et involuto-marginata, demum aperta; discus planus, albido-pruinosis; lamina undique hyalina; sporae in ascis 8-nae, 9—12  $\mu$  longae et 5—7  $\mu$  latae (in speciminibus visis raro bene evolutae). — Habitu formam saxicolam *Lecanorae pallescentis* Fr. refert, sed sporae exiguae sunt et species juxta *L. sordidam* Th. M. Fr., cujus var. subcarnea Th. M. Fr. habitu bene accedit exceptis apotheciis minoribus, inserenda est. — Ad saxa varia et vulcanica insulae Sanctae Helenae; J. C. Melliss (in hb. Kew.).

57. *Lecanora fabacea* Müll. Arg.; thallus cinereo-albidus, tenuissimus, leviter rugulosus, continuus, margine effusus; apothecia  $\frac{1}{2}$ — $\frac{3}{4}$  mm lata, sessilia, plana, semper tenuiter marginata; margo paullo crenulatus, junior non evolutus, demum patens; discus fuscus, junior cinereo-pruinosis; epithecium et pars inferior hypothecii fulvo-rufescentia; sporae 8-nae, 20—24  $\mu$  longae, 6—8  $\mu$  latae, fabaceo-incurvae, utrinque obtusae. — A proxima *L. solenospora* Müll. Arg. *L. Wils.* differt margine apotheciorum et sporis magis obesis. Ambae cum *L. cyamidia* Stirt. et *L. cyrtospora* Knight cohortulam distinctam generis constituunt. — Corticola, Upper Yarra, Victoria, cum *Pertusaria Moffatiana* Müll. Arg. crescens: C. French (in hb. Kew.).

58. *Lecanora subimmersa* Müll. Arg.; thallus albidus, mediocris, granuloso-rugulosus, superficie firmus; apothecia  $\frac{1}{2}$ — $2\frac{1}{2}$  mm lata, juniora omnino immersa, plana, extus et intus nigra, nitidula et sublecidina, sc. margine perspicuo

destituta, dein sensim leviter emergentia et margine thallino vix prominente integro v. demum subundulato praedita, semper valde nana, caeterum similia iis *Lecanorae atrae*; lamina pro parte violaceo-fusca; sporae 8-nae, circ.  $10\ \mu$  longae et  $6-6\frac{1}{2}\ \mu$  latae. — A proxima *L. atra* Ach. statim in eo recedit quod apothecia immersa, subarthonioidea, demum leviter tantum emergentia. — Corticola prope Brisbane Australiae orientalis: Bailey n. 93.

59. *Pertusaria* (s. *Lecanorastrum*) *sulphurata* Müll. Arg.; thallus sulphureo-stramineus v. dein stramineo-expallens et argillaceo-albidus, subtiliter granoso-rugosus, rugulae crebre subdiscretae; verrucae  $\frac{2}{3}-1$  mm latae, nano-hemisphaericae, paullo convexae et firmae, steriles mox late truncatae et sulphureo-pulverulentae. — Apothecia ignota. — Est proxima *P. persulphuratae* Müll. Arg. L. Brisb. n. 65, sed verrucae minus intense nitido-sulphuratae, et thallus discolor, multo subtilius subdisperso-rugulosus. Inter *P. flavicundam* Tuck. et comparatam speciem medium tenet. — Saxicola prope Brisbane, Queensland: Beiley n. 70.

60. *Pertusaria* (s. *Lecanorastrum*) *Clementiana* Müll. Arg.; thallus gilvo-albidus, tartareus, circ.  $2\frac{1}{2}-3$  mm crassus, crebre diffracto-areolatus; areolae angulosae, 2-3 mm latae, abbreviato-columnares, superficie firmae, vertice truncato-obtusae et 2-4-carpicae; apothecia lecanoroidea, circ. 1 mm lata, orbicularia v. saepius paullo irregularia, superficiem areolarum attingentia demumque in peripheria paullo excedentia; discus fusco-niger, strato cinereo obtectus, demum vulgo in peripheria denudatus et subprominens et ibidem spurie marginem proprium nigrum mentiens; hypothecium et perithecium thallinum hyalina; sporae in ascis solitariae, circ.  $200\ \mu$  longae. — Juxta affinem *P. monogonam* Nyl. in *Flora* 1873 p. 71. inserenda est. Species robusta, epithecio crasso fusco-nigro et sporis solitariis insignita est. — Ad saxa arenacea prope Picacho in Hispania olim a Clementi lecta: n. 57 (in hb. Kew.).

61. *Pertusaria* (§ *Pustulatae*) *laevigata* Müll. Arg.; thallus cum verrucis albidus, continuus et laevis, demum rimosus; verrucae 2 mm latae, orbiculares, depresso-hemisphaericae, circ. 3-plo latiores quam altae, ambitu sensim in thallum abeuntes, vertice haud depresso approximativim 2-4-ostiolatae; ostiola nigra, mediocria, in unum majus confluentia, superficiem attingentia; asci 8-sporei; sporae  $60-70\ \mu$  longae, circ.  $23\ \mu$  latae, imbricatim 1-seriales, intus laeves. — A proxima africana *P. personata*



Müll. Arg. differt verrucis latioribus et depressis. Prima fronte juvenilem et male evolutam *P. dilatata* Müll. Arg. simulat. — Corticola in prov. Rio de Janeiro: Glaziou n. 7115.

62. *Pertusaria* (§ *Depressae*) *variolosa* Müll. Arg.; thallus cum verrucis olivaceo-pallidus, crassiusculus, diffracto-verrucosus, hinc inde striolis et punctis soledioso-ulceratis pallidioribus ornatus; verrucae  $1\frac{1}{2}$ —2 mm latae, apice late subexciso-truncatae et fumoso-obscuratae, in dorso lineis et punctis nonnullis solediosis pallidioribus prominentibus quasi ulceratae, interdum duplices et triplices et tum in vertice obscurato lineis pallidioribus prominentibus arcuatis insignitae, in depressione confertim v. sparsim minute nigro-ostiolatae; sporae in ascis 8-nae, biseriales, circ. 110  $\mu$  longae et 37  $\mu$  latae, intus laeves. — Ob verrucas truncatas primo intuitu ad *P. subtruncata* Müll. Arg. accedit, sed thallus non flavicans, verrucae dorso ulceratae et vertice magis concavo-truncatae. — Corticola in Africa australi: Mac Owan (in hb. Kew.).

63. *Pertusaria* (§ *Depressae*) *undulata* Müll. Arg.; thallus et verrucae leviter flavescenti-albida, ille tenuis, rugulosus, demum rimosus; verrucae 1 mm latae, depresso-hemisphaericae, ambitu undulato-3-5-gibbosae, superficie laeves, basi sensim in thallum abeuntes, vertice primum obtusae, dein subexcavato-depressae et ostiolis fuscidulis et incoloribus ornatae; sporae in ascis 8-nae, subbiseriales, 60—75  $\mu$  longae, 27—30  $\mu$  latae, intus laeves. — Proxima est tasmanicae *P. gibberosae* Müll. Arg., sed ostiola haud nigra et sporae duplo majores. — Corticola in Queensland: Hartmann (in hb. Kew.).

64. *Pertusaria* (§ *Depressae*) *crassilabra* Müll. Arg.; thallus cretaceo-albus, tenuis, crebre granulosus, subfarinulentus; verrucae 1— $1\frac{1}{2}$  mm latae, hemisphaericae, basi constrictae, apice late depressae, ambitu obtuse 3—8-lobato-angulosae, concolores et subfarinulentae, in depressione ostiola in disculum  $\frac{1}{4}$ — $\frac{1}{2}$  mm latum et nigrum confluentia gerentes; sporae in ascis 8-nae, subbiseriales, circ. 60  $\mu$  longae et 25—28  $\mu$  latae, intus laeves. — Juxta neozelandicam *P. leucodeoidem* Müll. Arg. L. B. n. 728 inserenda est. Primo intuitu quodammodo singularis, ostiola confluentia fere discum *Lecanorae* margine crasso lobato cinctum simulant, unde nomen specificum. — Supra saxa arenacea ad Loutit-Bay in Australiae prov. Victoria: Luehmann (a cel. Bar. v. Mueller missa).

65. *Phlyctella* *Wilsoni* Müll. Arg. L. Wils. n. 67 var. sparsa; apothecia in prominentiis thallinis subobsoletis

aggregata v. hae prominentiae vulgo omnino obsoletae et apothecia simpliciter sparsa. — Reliqua ad amussim conveniunt. Linea zeorina demum tenuissime marginans bene distincta est. — Corticola in Queensland: Shirley n. 44.

66. *Lecidea* (s. *Biatora*) *Kurziana* Müll. Arg.; thallus aeruginosus, subtilissime discreto-granularis, granula circ.  $15\ \mu$  lata, demum proliferatione in ramillos nodulosos fasciculatos confertim discretos evoluta et thallum mox lurido-flavicantem floccoso-subpannosum formantia; gonidia valde minuta; apothecia  $\frac{1}{4}$ — $\frac{1}{2}$  mm lata, carneo-pallida, convexula, immarginata, intus pallida; lamina undique hyalina v. flavidula; paraphyses conglutinatae; asci biserialiter 8-spori; sporae 8— $13\ \mu$  longae,  $3\frac{1}{2}$ — $4\ \mu$  latae, elongato-ellipsoideae — Prope *L. furfuraceam* Pers. inserenda est, cui tamen non arcte accedit. — Ad Palmas putrescentes prope Bogor, Java, a b. Sulp. Kurz lecta: (sub n. 530 et 830 in hb. Kew.).

67. *Lecidea* (s. *Biatora*) *Dacrydii* Müll. Arg.; thallus ex albido ferruginascens, tenuissimus et determinatus, laevis, crebre rimulosus; apothecia  $\frac{1}{4}$ — $\frac{1}{2}$  mm lata, sessilia, crassiuscula, novella subguttuloso-translucentia et pallidiora, mox margine integro obscuriore fusco v. fusco-nigrescente ornata, demum minus distincte marginata et convexula superneque obscure livido-fusca v. nigrescenti fusca, extus tamen infra marginem rufescenti-pellucida; epithecium fulvescens v. fuscescens, reliqua laminae hyalina; sporae 8-nae, 10— $14\ \mu$  longae, 6— $7\ \mu$  latae, ovoideae. — Juxta proximas *L. leptoloma* Müll. Arg. et *L. cano-rufescentem* Krph. (s. *L. glandulosam* Kn., s. *L. intervertentem* Nyl.) inserenda est. — Ad corticem *Dacrydii cupressini* (Coniferar.) in Nova Zelandia: Colenso n. 349 in hb. Kew.

68. *Lecidea* (s. *Eulecidea*) *Owaniana* Müll. Arg.; thallus flavescenti-albidus, tenuis, rugulosus et rimosus; areolae convexulae et rugoso inaequales; apothecia  $\frac{3}{4}$ — $1\frac{1}{4}$  mm lata, sessilia, nigra et nuda, e plano et tenuissime marginato mox alte convexa, intus infra hypothecium alba; epithecium coerulescenti- v. subsmaragdulo-nigricans; hypothecium late fusco-nigrum; lamina superne virens; asci 8-spori; sporae ellipsoideae, 10— $12\ \mu$  longae, 5— $6\ \mu$  latae. — Similis *L. contiguae* Fr., sed thallus magis inciso-areolato rimosus et epithecium aliter coloratum. — Supra terram compacto et indurato-sabulosam Africae australis (Mac Owan n. 531 in hb. Kew.).

69. *Lecidea* (s. *Eulecidea*) *crassilabra* Müll. Arg.; thallus obsoletus; apothecia nigra,  $\frac{1}{2}$ — $\frac{3}{4}$  mm lata, crassiuscula, profunde concava; margo crassus, subinvolutus, demum

subundulatus, semper alte prominens; discus depressus et nudus; epithecium viridi-nigrum; hypothecium fusco-nigrum; lamina hyalina; paraphyses crassiusculae et facile liberae; asci irregulariter biserialiter 8-spori; sporae oblongo-obovoideae, circ. 10—13  $\mu$  longae et 5—6  $\mu$  latae. — Species inamoena, sed forma apotheciorum et margine valde distincta, nulli arcte affinis nisi *L. austro-georgicae* Müll. Arg. L. B. n. 996, cujus thallus rimoso-areolatus et apothecia minus profunde urceolata. — Ad saxa arenacea montis Hotham Australiae, altitudine 6000-pedali, ubi leg. cel. Ferd. v. Mueller.

70. *Lecidea* (s. *Eulecidea*) *Luehmanniana* Müll. Arg.; thallus subalbus, nonnihil virescens, tenuis, continuus et demum hinc inde subtiliter rimulosus, planissimus et laevigatus; apothecia copiosa, saepe gregatim confluentia, 1—1½ mm lata, innato-sessilia v. dein adpresso-sessilia, nigra et opaca, nuda, semper plana; margo tenuis, emergens, demum subindistinctus; epithecium nigro-fuscum; hypothecium inferne late nigro-fuscum, superne aut late hyalinum; lamina hyalina; asci angusti, 8-spori; sporae ellipsoideae, 7—10  $\mu$  longae et 4½—5½  $\mu$  latae. — Thallus ut in *L. albocae-rulescente* Ach., sed sporae exiguae et apothecia non pruinosa. Habitu et characteribus arcte accedit ad *L. feracem* Müll. Arg. L. Wils. n. 85, sed thallo continuo, planissimo, haud crebre areolato-rimoso et apotheciis mox subimmarginatis et opaco-nigris differt. — Saxicola ad Loutit-Bay, Victoria: Luehmann (comm. Baron von Mueller).

71. *Patellaria* (s. *Biatorina*) *subcarnea* Müll. Arg.; thallus obsoletus; apothecia fulvescenti-carnea, opaca, ¼—1 mm lata, plana, tenuissime marginata, demum convexula et immarginata, sat tenuia, intus undique hyalina; paraphyses conglutinatae; asci biserialiter 8-spori; sporae 7—10  $\mu$  longae, 2—3  $\mu$  latae, fusiformes, 2 loculares. — Extus prima fronte conveniens cum *P. lactiore* (Nyl.) Müll. Arg. L. B. n. 432, e Cuba (Wright n. 197), sed apothecia longe minus crassa et tenuiter marginata, madefacta minus rubentia et sporae demum tenuiores. — Corticola in Stewart Island Novae Zelandiae ubi *Biatorinopsidi* *luteae* admixtam leg. cl. J. Kirk; n. 133 (in hb. Kew.)

72. *Patellaria* (s. *Catillaria*) *alboflavicans* Müll. Arg.; thallus tenuis crebre, rimuloso-v. demum diffracto-areolatus, primum tamen continuus, ambitu effusus; apothecia ⅔—1½ mm lata, adpresso-sessilia, dein plana et tenuiter marginata, demum convexa et immarginata, subtenuia, tota atra et nuda, opaca; epithecium olivaceo-nigrum; hypothecium nigricanti-fuscum; sporae late ellipsoideo-fusiformes, subinde

incurvae, aequaliter biloculares, 12—15  $\mu$  longae, 5—7  $\mu$  latae. — Subsimilis socotranae *P. sigmoideae* Müll. Arg., sed sporae leviter validiores, non sigmoideae et thallus alius est. Thallus melius illum simulat *P. rimosae* in eadem provincia lectae, at apothecia adpressiora et sporae minores. — Saxicola, Brisbane: Bailey n. 199.

73. *Patellaria* (s. *Psorothecium*) *Maingayana* Müll. Arg.; thallus argillaceo- v. pallide ochraceo-pallens, tenuissimus, continuus, rugulosus, v. demum evanescens; apothecia evoluta  $\frac{5}{10}$  —  $\frac{6}{10}$  mm lata et minora, sessilia, plana, prominulo-marginata, tota nigra et nuda, plana v. demum modice convexa; perithecium coeruleo-nigricans; epithecium coeruleo-nigricans; hypothecium undique fuscidulo-hyalinum; lamina superne late et laete coerulescens; asci 8-spori; sporae 15—18  $\mu$  longae,  $4\frac{1}{2}$ — $5\frac{1}{2}$   $\mu$  latae, rectae, aequaliter biloculares. — Est simillima *P. intermixtae* (Nyl.) Müll. Arg. L. B. n. 432, sed apothecia paullo minora, hinc inde gregatim approximata, planiora, et perithecium pulchre coerulescens. — Corticola, Malacca: Maingay n. 172 (in hb. Kew.).

74. *Patellaria* (s. *Bilimbia*) *magellanica* Müll. Arg.; thallus albidus, subdisperso-glebulosus, glebulae circ.  $\frac{1}{3}$  mm latae, crenulatae; apothecia evoluta  $\frac{2}{3}$  mm lata, sessilia, hemisphaerica, semper immarginata, nigra et demum nitida, intus aeruginoso-subnigra, haud raro conglomerata; epithecium nigrum; lamina tota obscure aeruginosa; hypothecium obscurius aeruginosum; paraphyses arcte conglutinatae; sporae in ascis 2-seriatim 8-nae, circ. 20—23  $\mu$  longae et  $4\frac{1}{2}$ — $5\frac{1}{2}$   $\mu$  latae, subfusiformi-cylindricae, utrinque obtusae, (2-) 4-loculares. — Affinis *Patellariae Templetonii* (Tayl.) et *P. miliariae* (Körb.). — Ad terram sabulosam Muscis et Hepaticis instrata cum africana *Siphula torulosa* Nyl. ad Havre de Gray regionis Magellanicae (a cl. Dr. Husnot communicata).

75. *Buellia efflorescens* Müll. Arg.; thallus albidus, subcontinuus, tenuis et subgibbosus, in gibbositatibus copiosis et leviter tantum prominentibus in soredia orbicularia  $\frac{2}{10}$  mm lata minute albo-granulosa abiens; apothecia  $\frac{1}{3}$  mm lata, adpresso-sessilia, crassiuscula, tota nigra et opaca, prominenter marginata et demum convexula; epithecium et hypothecium nigro-fusca; sporae 8-nae, 10  $\mu$  longae et 6  $\mu$  latae, biloculares. — Thallus copiosissime sorediis albidis v. flavescenti-albis ornatus est, apothecia etiamsi diu concava, demum cum *B. myriocarpa* Mudd conveniunt. — Corticola prope Singapore: Maingay n. 158, pro parte cum *Graphide vetusta* commiscue crescens (hb. Kew.).

76. *Buellia porulosa* Müll. Arg.; thallus obsoletus; apothecia  $\frac{1}{6}$  —  $\frac{1}{3}$  mm lata, adpressa, tenuia et tenuissime marginata, tota nigra et opaca; hypothecium nigro-fuscum; paraphyses facile liberae, apice nigro-capitatae; sporae in ascis 8-nae, 11—12  $\mu$  longae, 5—6  $\mu$  latae, ellipsoideae, fuscae, saepissime placodiomorpho-poruliferae. — Tenuitate apotheciorum ad *B. extenuatam* Müll. Arg. accedit, at differt sporarum dissepimento incrassato porifero. — Ad ramulos decorticatos in New Zealand cum *Lecidea leptolomate* Müll. Arg.: Colenso (sine n.).

77. *Buellia flavella* Müll. Arg.; thallus subvirenti-flavus, tenuis, rugulosus, v. demum furfuraceus; apothecia numerosa, tota nigra,  $\frac{1}{5}$  —  $\frac{1}{2}$  mm lata, adpressa v. subinnato-adpressa, tenuia, e plano demum convexa, tenuissime nigro-marginata v. demum immarginata; epithecium et hypothecium nigro-fusca; asci 8-sporei; sporae 9—12  $\mu$  longae, 4—5  $\mu$  latae, biloculares. — Species thallo flavo insignita, primo intuitu nonnihil *Rinodinam Araucariae* Müll. Arg. simulans, sed apothecia ab origine omnino nigra et multo minor, caeterum in *Buelliae* genere valde distincta et in seriem thallo flavo distinctam disponenda est. — Corticola ad Bombay (hb. Kew.) et Malaccam: Maingay n. 175 (hb. Kew.).

78. *Phaeotrema cricotum* Müll. Arg.; *Ocellularia cricota* Wils. in Bailey Contrib. to the Queensland Flora, Bullet. 7 p. 32 (1891); thallus crebre rugulosus, albidus; apothecia  $\frac{3}{4}$ —1 mm lata, sessilia, hemisphaerica, late truncata et late aperta, basi demum obsolete constricta, intus hyalina; margo obtusus et integer; sporae in ascis 2—5-nae, hyalinae, demum fuscae, longe sublineares, fere undique aequalatae, 90—120  $\mu$  longae, circ. 10—12  $\mu$  latae, subaequaliter lenticulari-20—27-loculares. — Species valde distincta, extus tamen modesta et formam macram albidam *Thelotrematis lepadini* Ach. refert, sporis autem ad *Ocellulariam dolichosporam* Müll. Arg. accedit, excepto earum colore. — Corticola ad Southport in Australiae prov. Queensland (ad specim. Wils. a cl. Bailey commun.).

79. *Ocellularia phlyctidioides* Müll. Arg.; thallus subargillaceo-albidus, tenuis, laevis et opacus, continuus; apothecia circ. 1 mm lata, ambitu undulato-irregularia, leviter emergentia; margo crassulus, patens, stellatim aperiens et mox incomplete oblitteratus, interior albus, primum connivens, dein radiatim dehiscens, demum late apertus; discus depressus, planus, albo-pulveraceus; lamina aquoso-hyalina; hypothecium flavescenti-hyalinum; sporae in ascis 5—8-nae, hyalinae, 13—17  $\mu$  longae et 5—6  $\mu$  latae, elongato-subellipsoideae,

4—6-loculares. — Juxta *O. leucotyliam* Müll. Arg. L. Bellend. n. 43 inserenda est, ubi apothecia magis emersa et alio modo aperiuntur. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 354.

80. *Ocellularia endomelaena* Müll. Arg.; thallus cretaceo-albus, tenuis, laevis, subpulverulentus; apothecia  $\frac{1}{3}$ — $\frac{2}{3}$  mm lata, innato-emergentia, cum thallo concolora, parte emergente depresso-hemisphaerica, basi sensim in thallum abeuntia; margo obtusus, intus subangulosus, interior circumscissus, apice albus, caeterum undique cum hypothecio et columnula centrali nuda fusco-niger; discus anguste apertus, subniger; sporae in ascis 8-nae, hyalinae, 30—34  $\mu$  longae, 9—10  $\mu$  latae, 8—9-loculares. — A proxima floridana *O. granulari*, s. *Thelotremate granulari* Tuck. North Amer. Lich. I. p. 224 recedit colore partium albo, apotheciis magis immersis et disco angusto et nigro, et ab *O. Baileyi* Müll. Arg. L. Bellend. n. 42 differt colore thalli et disco nigro. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 1641.

81. *Thelotrema inturgescens* Müll. Arg.; thallus stramineo-cinerascens, tenuis, e continuo et laevi mox areolato-rimosus, areolae valide inturgescens et quasi bullato-multigibbosulae, superficie laevigatae, polycarpicae; apothecia profunde innata, globosa, circ.  $\frac{2}{5}$  mm lata, apice ostiolo vix emergente tantum  $\frac{1}{20}$  mm lato et minore, superficiem attingente, non in depressione umbilicali sito indicata; perithecium interius fulvescens; columnula basilaris deficiens; sporae hyalinae in ascis solitariae, circ. 270  $\mu$  longae et 42  $\mu$  latae, crebre parenchymaticae. — A proximo *Th. megalosporo* Müll. Arg. recedit thallo leviter cinerascens, areolis magis irregularibus, nanioribus, non hemisphaerico-turgidis, ostiolis minoribus, non depressis et colore perithecii interioris. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 1552.

82. *Thelotrema cupulare* Müll. Arg.; thallus obscure olivaceus, grosse inaequalis, cartilagineo-firmus, nitidulus; apothecia erumpentia, mox late cupulari-aperta et profunde concava; margo apertus patens, primum stellatim patens v. recurvus, dein cicatricoso-subobsoletus et cum disco albo-farinosus, caeterum regularis aut undulato-subirregularis; interiora omnia hyalino-alba; sporae in ascis 8-nae, 15—17  $\mu$  longae, 5—6  $\mu$  latae, 6-loculares, loculi intermedii 2-locellati. — Species eximie distincta, prope cubanum *Th. Wrightii* Tuck. locanda, at habitu optime similis javanico *Leptotremati crasso* Müll. Arg., cujus sporae sunt absolute aliae. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 375.

83. *Tremotylum nitidulum* Müll. Arg.; thallus albidus, tenuis, rimulosus, sublaevis et nitidulus, in verrucas stromatiformes numerosas, elongatas sed irregulares et deplanatas, cum thallo consimiles abiens; verrucae laeves et subtiliter verruculosae, ostioli valde exiguis subnumerosis haud emersis praeditae; perithecium interius apice olivaceum, reliqua interiora caeterum hyalina; sporae in ascis solitariae, hyalinae, circ. 200  $\mu$  longae et circ. 40  $\mu$  latae, lineari-ellipsoideae, apice vulgo inferiore cuspidato-acuminatae, intus crebre parenchymaticae. — Ab affini *T. australiensi* Müll. Arg. recedit thallo superficie laeviore et nitidulo, stromatibus magis oblongatis et ostioli valde exiguis. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 367.

84. *Opegrapha* (s. *Lecanactis*) *platygraphoides* Müll. Arg.; thallus cinerascenti-albus, tenuis, crebre areolato-rimosus; gonidia chroolepoidea, articuli elliptici; apothecia 1—2 mm lata, sessilia, orbiculata, crassa, obtuse crasso-marginata, plus minusve halone thallino induta et pro parte margine albo thallino tenui fugace pulchre cincta, nudiora fuscescentia, demum undulato-irregularia et accrescentia, 2½—3 mm lata; margo proprius, quasi elongationem periphericam hypothecii crassi nigro-fusci referens; discus planus, junior albido-pruinosis; sporae 8-nae, hyalinae, subclavatae, inferne angustatae, 32—35  $\mu$  longae et 4—5  $\mu$  latae, 4-loculares. — Species eximie distincta, *Platygraphae* speciem simulans et *Pl. chloroleucae* Müll. Arg. L. B. n. 213, e Caracas, haud absimilis, sed margo non thallinus, intus nigro-fuscus. Prope Op. proximantem Müll. Arg. L. B. n. 439, s. *Lecideam* proximantem Nyl. Prodr. Nov. Gran. p. 70 (Lindig n. 2540) locanda est, ubi colores partium alii et sporae minores. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 1541.

85. *Graphis* (s. *Solenographa*) *emersa* Müll. Arg.; thallus halone albo indicatus; lirellae sessili-emersae, 1—2½ mm longae,  $\frac{20}{100}$ — $\frac{22}{100}$  mm latae, omnes simplices et rectae, directione variae, totae nigrae et nudae, lineares, crassulae, basi ad latera constrictae; labia arcte conniventia, haud sulcata; perithecium basi completum, undique nigrum; sporae 8-nae, hyalinae, circ. 30  $\mu$  longae et 8  $\mu$  latae, fusi-formes, circ. 9—10-loculares. — A proxima brasiliensi *Gr. virente* Müll. Arg. L. B. n. 138 thalli colore et sporis minoribus differt. A *Gr. compulsa* Krph. et *Gr. anfractuosa* Eschw. jam forma apotheciorum distinguitur. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 217.

86. *Graphis* (s. *Chlorographa*) *Baileyana* Müll. Arg.; thallus ochroleuco-albus, tenuis, sublaevis et obsolete

rugulosus et demum parce rimulosus, late effusus; lirellae juniores lineares, ramosae et subflexuosae, demum latae, ambitu eximie ludentes, longitudine usque 5 mm et latitudine  $\frac{3}{4}$ —1 mm attingentes, optime evolutae vulgo 1—3 mm longae et fere 1 mm latae, latius aut anguste ellipticae, novellae prominenter thallino-marginatae, demum subimmarginatae et planae, tenues; discus siccus strato pruinoso subplumbeo-albido tectus, madefactus obscure carneus; interiora omnium partium hyalina; sporae in ascis 3—4-nae, rarius magis numerosae, 45—75  $\mu$  longae, 8—10  $\mu$  latae, 12—18-loculares. — Est species eximie distincta, prope neocaledonicam Gr. sororculam Müll. Arg. locanda. — Corticola prope Brisbane, Queensland, unde cum numerosis aliis benevole misit clar. et oculatissimus Bailey: n. 1586, 1617, 1618.

87. *Graphina pyelodes* Wils. in Bailey Contrib. to the Queensland Flora Bullet. n. 7. p. 32 (1891), e Blackall, Queensland (specim. Wils.) est pulcherrima species, sed eadem est ac *Graphis exserta* Nyl. Syn. Lich. Nov. Caledon. p. 73, quae iterum eadem est ac *Thecaria quassiaeicola* Fée Ess. p. 97. t. 1 fig. 16 et Suppl. p. 35. t. 39. nunc *Phaeographina quassiaeicola* Müll. Arg. Graph. Féean. p. 47.

88. *Arthothelium puniceum* Müll. Arg.; thallus obsoletus; apothecia ex epidermide stellatim aperiente erumpentia,  $\frac{1}{2}$ —1 mm lata, sanguineo-punicea, nuda, plana, orbicularia aut paullo angulosa, mox subpulveracea, evoluta fere superficialia et epidermide nonnihil puniceo-colorata lacera cincta; perithecium distinctum deficiens; hypothecium olivaceo-fuscum, tenue; lamina praeter apicem hyalina; paraphyses rigidulae haud separabiles at parce connexae; asci subangusti, 8-spori; sporae hyalinae, 23—26  $\mu$  longae, 9—10  $\mu$  latae, 6-loculares, loculi 4 intermedii 2—3-locellati. — Apotheciorum color ut in borneensi *A. miltino* (Krph.) Müll. Arg. L. B. n. 1054 et sporae ut in neo-caledonico *Arth. coccineo* Müll. Arg. L. Balans. n. 97. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 369.

89. *Sarcographa* (s. *Phaeoglyphis*) *actinota* Wils. in Bailey Bull. 7. p. 33 (1891), ad Southport (Queensland) lecta (fide specim. auctoris a cl. Bailey benevole missi) est ceylonica *Glyphis subtrivosa* Leight. Lich. of Ceyl. n. 169 p. 181 (ex specim. Thwaitesiano), nunc *Sarcographa subtrivosa* Müll. Arg. L. B. n. 1102.

90. *Chiodecton* (s. *Enterographa*) *endoleucum* Müll. Arg.; thallus albidus, tenuis, mox crebre rimulosus



et dein rimoso-granularis, ambitu effusus, nec zona peculiariter tincta nec byssinea cinctus, demum albo-farinulentus; stromata pro parte vix emergentia, suboblunga et subirregularia, pro parte convexa et hemisphaerica, farinulento-alba, intus alba, supra sparsim polycarpica; ostiola orbicularia et varie elliptica,  $\frac{1}{10}$  mm lata, nigra et nuda; perithecium superne ad latera tenuissime fuscidulum, basi hyalinum aut tenuissime fuscum; sporae 8-nae, 26—35  $\mu$  longae,  $3\frac{1}{2}$ —5  $\mu$  latae, arcuatae, utrinque obtusae, 4-loculares. — Extus medium tenet inter Ch. sphaerale Ach. et Ch. effusum Fée, sed perithecium basi hyalinum v. solum rudimentarium, unde stromata intus fere omnino hyalina. A proximo Ch. trypethelioide Müll. Arg. dein differt stromatibus magis suborbicularibus, mox albo-farinulentis, nec polito-laevigatis et pro parte omnino deplanatis et demum ostiolis majoribus. — Corticola, ad Toowoomba: Hartmann (comm. Baron F. v. Mueller).

91. *Strigula elegans* v. *pertenuis* Müll. Arg.; lacinae subflabellatim ramosae, hinc inde longo tractu simplices v. rudimentarie ramuligerae, absque ramulis  $\frac{1}{20}$ — $\frac{1}{25}$  mm tantum latae, vesiculoso-cellulosae et hinc inde rudimentarie cilioligerae. — Formas tenuissimas *Str. complanatae* v. *ciliatae* Müll. Arg. refert sed superficie non longitrorsum costulata est. Prima fronte a var. genuina hujus speciei valde recedit, sed aliis varietatibus numerosis sensim in eam transit. — Foliicola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 368.

92. *Parathelium megalosporum* Müll. Arg.; *Verucaria megalospora* Krph. Lich. Glaz. p. 82, ob apothecia obliqua generi *Parathelio* adscribenda est. Species valde insignis. — Corticola in prov. Rio de Janeiro: Glaziou n. 6276.

93. *Parathelium decumbens* Müll. Arg.; thallus albidus, primum laevigatus, dein vestigioso-tenuissimus, evanescens; apothecia nigra, longicolla, decumbenti-adnata et modice innata, primum thallino-subvelata, mox parte emersa nudata; collum tenue et diu obtectum; pars receptacularis perithecii subglobosa,  $\frac{3}{4}$  mm lata, quoad substratum horizontaliter sita, subtus deficiens et demum post casum alveolam nigro-marginatam in fundo albam relinquens; sporae in ascis 8-nae, oblongo-ellipsoideae, 4-loculares, circ. 20  $\mu$  longae et 10  $\mu$  latae. — Prima fronte ad *Pyrenulam farream* (Ach.) accedens, sed structura apotheciorum ab ea diversissima. Haec apothecia fere quadrant cum iis *Parathelii* emergentis Müll. Arg., at magnitudo et

divisio sporarum omnino recedunt. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 1611.

94. *Pleurotrema Burchellii* Müll. Arg.; thallus albus, tenuissimus, continuus et laevis; apothecia  $\frac{2}{10}$  mm lata, nigra, hemisphaerica, modice obliqua, subrugoso-asperula, nuda, superne demum lateraliter latiuscule ostiolata; perithecium dimidiatum; asci lineares, circ.  $80 \mu$  longi; sporae capillari-tenuis et pluriloculares, circ.  $40 \mu$  longae. — Est proximum *Pleurotremati leptosporo* Müll. Arg. e Terra Fuegia, sed apothecia sunt distincte minora et in sectione magis hemisphaerica. — Corticola in Brasilia tropica: Burchell n. 2026, parce, in hb. Kew.

95. *Tomasellia nigrescens* Müll. Arg.; thallus nigrescenti-fuscus, tenuissimus, laevis; apothecia simplicia et duplicia tripliciaque, priora  $\frac{1}{2}$  mm lata, reliqua ambitu crenata et apice 2—3-gibbosa, leviter convexa, nuda et atra, demum apice nitidula; perithecia basi deficientia; paraphyses copiosae; sporae biserialiter 8-nae, 2-loculares, fusiformi-ellipsoideae, circ.  $16 \mu$  longae et  $7 \mu$  latae. — Subaffinis est *Tomaselliae cubanae* Müll. Arg., cujus apothecia magis composita et sporae tenuis. — Corticola in Igarapé dos Ramos fluminis Amazonum: Spruce n. 364 in hb. Kew.

96. *Clathroporina desquamans* Müll. Arg. L. Brisb. n. 135, forma sorediifera; soredia subcopiosa, patelliformia,  $\frac{1}{2}$ — $\frac{3}{4}$  mm lata, recte truncata, margine acuta, et discus pulvere aurantiaco-albido adpersus. In uno specimine brisbanensi (Bail. n. 1602) hujus speciei bene fructifero simul aderant soredia perpauca omnino consimilia, unde forma sorediifera hucusque dubia certe huic speciei adscribenda evadit. — Corticola, Brisbane Queensland: Bailey n. 370.

97. *Polyblastia caesiella* Müll. Arg.; thallus caesio-albus, tenuissimus, laevis; apothecia  $\frac{3}{10}$  mm lata et minora, modice depresso-globosa, paullo latiora quam alta, primum thallino-vestita, mox late nuda et nigra; perithecium nigrum, completum sed basi distincte tenuius; paraphyses copiosae; asci 4—8-sporei; sporae circ.  $23 \mu$  longae et  $10 \mu$  latae, circ. 8-loculares, loculi semel v. bis et ter longitrorsum divisi. — Juxta *P. lacteam* Mass. inserenda est, a qua prima fronte colore thalli et apotheciis mox nudis gracilioribus differt. — Corticola, in Brasiliae prov. Rio de Janeiro; Glaziou n. 5483.

98. *Polyblastia nudata* Müll. Arg.; thallus maculari-albus, tenuissimus, laevigatus, nitidulus; apothecia diametro  $\frac{1}{2}$  mm subaequantia, hemisphaerico-convexa, primum albido-velata, mox dein nuda et obsolete nitidula, fere omnino emersa; perithecium basi incompletum; asci latiusculi, 8-

spori; sporae latius v. angustius ellipsoideae, 30—35  $\mu$  longae, 20  $\mu$  latae, 8-loculares, locelli in quaque serie transversali 4. — Juxta *P. velatam* Müll. Arg. L. B. n. 1211 locanda est, cui caeterum non arcte affinis est. Similior est *P. lacteae* Mass. et *P. albae* Müll. Arg., sed apothecia nuda et basi dimidiata. — Corticola ad ramulos prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 89.

99. *Pyrenula Coccoës* Müll. Arg.; thallus albus v. flavescenti-albus, tenuissimus, continuus et laevis, plagulas circ. pollicares ambitu effusas formans; apothecia  $\frac{4}{10}$  mm lata, immersa, thallo obtecta, dein modice emergentia et thallino-farinulenta, demum subnuda; perithecium nigrum, completum; sporae in ascis 8-nae, circ. 17  $\mu$  longae et 10  $\mu$  latae, 4-loculares, utrinque late obtusae. — Inter *P. microcarpam* Müll. Arg. et *P. glabrata* Mass. satis medium tenens, ab illa apotheciis distincte majoribus haud nudis et ab hac apotheciis multo minoribus distat. — Ad truncos Palmarum, sc. *Coccoës nuciferae*, in ins. Barbados: Andersson n. 48 et 815 in hb. Kew.

100. *Pyrenula bicuspidata* Müll. Arg.; thallus nigrescenti-olivaceus, laevis; apothecia  $\frac{7}{10}$  mm lata, nigra, duplo latiora quam alta, semiemergentia at thallino-velata, et dein impure nigra apparentia, dense sparsa, regularia; perithecium basi tenuissime completum ibique fere planum, ad latera in sectione basi incurvum; sporae in ascis 8-nae, circ. 42—47  $\mu$  longae et 10—12  $\mu$  latae, 4—6-loculares, utrinque acute cuspidato-acuminatae. — Ob formam insigniter bicuspidatam sporarum, demum sexlocularium, species haec valde distincta est et juxta *P. caracasana* Müll. Arg. L. B. n. 902 locanda est. — Corticola prope Brisbane, Queensland: Bailey n. 233.

101. *Anthracothecium coccineum* Müll. Arg.; thallus coccineus, tenuissimus, continuus v. demum pro parte evanesens, margine subeffusus; apothecia  $\frac{1}{4}$  mm lata, demum semiemmersa, thallino-vestita, mox apice et demum parte superiore emersa denudata; perithecium subglobosum, paullo latius quam altum; perithecium completum, nigrum; sporae 8-nae, 10—12  $\mu$  longae, 8—9  $\mu$  latae, ambitu latae, utrinque late obtusae, cruciatim 4-loculares v. 6-loculares, loculis intermediis aut omnibus geminatim sitis. — Juxta *A. ochraceo-flavum* et *A. ochroxanthum* Müll. Arg. locandum est. A simili *A. Palmarum*, s. *Verrucaria Palmarum* Krph. L. Südseeins. p. 17 apotheciis et sporis multo minoribus differt. — Ad truncos Palmarum in insulis Fiji: Seemann n. 863 in hb. Kew.

## Hepaticarum species novae II.

Von F. Stephani.

Ich halte es für nützlich, da ich den grösseren Theil der Arten der Gattung *Aneura* geprüft habe (nur 15 Arten besitze ich nicht), deren Namen in alphabetischer Reihenfolge mit Angabe des Vaterlandes aufzuführen; es sind *Aneura*:

aberrans. St.	Nova Granada.
aequitexta. St.	Nova Zelandia.
alba. Colenso	dito.
albo-marginata. St.	Amboina.
alcicornis. Taylor.	Fretum magellan.
algoides. Taylor.	Peruvia.
alterniloba. Taylor.	Nova Zelandia.
amazonica. Spruce.	Flum. Amazon.
andina. Spruce.	Andes.
australis. Lehm.	Nova Hollandia.
bipinnata. (Sw.)	Jamaica.
bipinnatifida. Col.	Nova Zelandia.
bogotensis. G.	Andes.
brasiliensis. Angstr.	Brasilia.
caespitans. St.	Bourbon.
calva. Schiff.	Fretum magellan.
cataractarum. Spr.	Paraguay.
cervicornis. Spr.	Andes.
ciliolata. Spr.	Andes.
cochleata. (H. et T.)	Fuegia.
Colensoi. St.	Nova Zelandia.
comosa. St.	Ins. Mascarenae.
compacta. St.	Prom. bonae spei.
coronopus (De Not.) St.	Borneo.
crispa. (Schiff.)	Fretum magellan.
dentata. St.	Nova Zelandia.
digitiloba. Spr.	Brasilia.
elata. St.	Java.
emarginata. St.	Brasilia.
eriocaula. (Hook.)	N. Zelandia. Patagonia, Chile.
erosa. St.	Africa trop. occid.
fastigiata. L. et L.	Prom. bonae spei.
Fendleri. St.	America trop.
fucoides. (Sw.)	dito.
fuegiensis. Mass.	Fretum magellan.
fuscescens. St.	Samoa Ins.
fusco-virens. Lindb.	Europa boreal.
Glaziovii. Spr.	Brasilia.
Graeffei. St.	Samoa.
granulata. St.	Fretum magellan.
grossidens. St.	Guadeloupe.
humilis. G.	Mexico.
hymenophytoides. Spr.	Andes.
inconspicua. St.	Kamerun.
incurvata. Lindb.	Europa boreal.
Karstenii. St.	Amboina.
latifrons. Lindb.	Eur. temperata.
latissima. Spr.	Africa, Amer. trop.

lepidomitra. Spr.	Andes.
leptophylla. Spr.	Rio Negro.
limbata. St.	Kamerun.
longispica. St.	Ins. Mascarenae.
major. Lindb.	Europa boreal.
macrostachya. Spr.	Rio Negro.
marginata. Col.	Nova Zelandia.
micropinna. St.	dito.
minima. Carr. et Pears.	Australia.
multifida. (L.)	Europa. Amer. temp.
nitida. Col.	Nova Zelandia.
nobilis. St.	Borneo.
nudiflora. St.	Ins. Mascarenae.
oppositiflora. St.	Nova Zelandia.
palmata. (Hedw.)	Europa temp.
pallida. Spr.	Andes.
papillata. G.	Andes.
papulosa. St.	Nova Zelandia.
pectinata. Spr.	Flum. Amazon.
pectinata. Austin.	Hawai.
perpusilla. Col.	Nova Zelandia.
pinguis. (L.)	Europa, Amer. temp.
plumaeformis. Spr.	Andes.
plumosa. Mitt.	Fidschi Ins.
Poeppigii. (L. et L.)	Peruvia.
polymorpha. Col.	Nova Zelandia.
prehensilis. (Tayl.)	Fretum magellan.
ramosissima. St.	Ins. Mascarenae.
Regnellii. Angstr.	Brasilia.
reticulata. St.	Kamerun.
saccatiflora. St.	Ins. Mascarenae.
Savatieri. St.	Fretum magellan.
samoana. St.	Samoa.
Schwaneckei. St.	Porto Rico.
sinuata. Dicks.	Europa temp.
Spegazzinii. Mass.	Fretum magell.
spinulifera. Mass.	dito.
squarrosa. St.	Nova Granada.
stipatiflora. St.	Martinique.
stolonifera. St.	Australia.
striolata. St.	Nova Zelandia.
subsimplex. St.	Cuba.
tamariscina. St.	Java.
tenuicula. Spr.	Flum. Amazon. etc.
tenuis. St.	Java.
trichomanoides. Spr.	Andes.
umbrosa. Schiff.	Fretum magellan.
virgata. G.	Guadeloupe.
vitiensis. St.	Fidschi Ins.
Wallisii. St.	Nova Granada.
Zollingeri. St.	Java.

Bei der sehr zerstreuten Literatur hoffe ich, dass mir keine Publication entgangen ist; namentlich von Lindberg's, Mitten's und Austin's Schriften ist in Deutschland Einiges nicht bekannt geworden, wie ich hin und wieder erfahren habe.

1. *Anastrophyllum ciliatum*. St. n. sp.

Sterilis. Caulis inter hepaticas erectus, 2 cm longus e latere (ex axilla folii postica) ramosus, rami longi simplices. Folia remota, e basi erecta vaginata patula, homomalla, acute carinata, carina arcuata; ambitu late ovata, basi cordata, fere ad medium bifida, sinu acuto lobisque aequalibus ovatis longe cuspidatis, acumine 4—5 cellulas longo, margine infero crebre ciliato vel dentato ceterum integerrimo. Foliae cellulae  $8 \times 12 \mu$  ad basin folii parum longiores, angulis valide incrassatae. Reliqua desunt.

Hab. Staten Island in freto magellanico.

Foliorum basi crebre ciliata optime distincta. *Jungermannia decurvifolia* Sull. (planta magellanica) ab *Anastr. involutifolio* haud differe videtur; folia apice involuta, breviter bifida sinu segmentisque rectangularibus (scil. in folio explanato!) bene cum illo quadrant.

2. *Anastrophyllum revolutum*. St. n. sp.

Sterilis, laxe caespitans, major, fusco-rubra. Caulis 3—4 cm longus, simplex; folia dense imbricata, homomalla, in plano ovata, basi cordata alis rotundatis, apice ad medium biloba, sinu acuto, lobis ovato triangularibus (antico duplo brevioribus et angustioribus) acutis, valde, concavis, margine integerrimo lateque recurvo vel revolutis. Foliae cellulae apicales  $7 \times 25 \mu$ , reliquae  $17 \times 35 \mu$ , incrassatio angulosa maxima, quadrato-nodulosa, persaepe confluens et totam parietem occupans, saepe etiam irregularis et dentibus vel lobulis longe in cellulae lumen prominens. Reliqua desunt.

Hab. Nova Guinea, Mt. Suckling, leg. Wm. Macgregor 1891, comm. amiciss. F. von Müller.

Ab omnibus distincta foliorum lobis valde inaequalibus margineque revolutis.

Spruce hat diese Gruppe zuerst ausgeschieden (*Journ. of Bot.* 1876) und sie als ein subgenus zu *Jungermannia* gestellt; ich erhebe sie aber zum Rang eines genus und gebe die folgende Diagnose, welche sich mit der von Spruce gegebenen natürlich zum grössten Theile deckt:

*Anastrophyllum* (Spruce) Steph.

Plantae mediocres, dense caespitosae, basi radialis brevibus repentes, adscendentes vel inter muscos persaepe erectae, intense coloratae, flavae, rubrae vel atropurpureae, rigidae, parum ramosae, ramis lateralibus, ex axilla foliorum postica ortis. Folia succuba, oblique inserta, conferta, assurgenti-homomalla, concava vel carinata, pro more plus minus bifida, rarius integra, lobis inaequalibus, antico minore, con-

cavis, persaepe cuspidatis canescentibus, basi antica lacinula vel dentibus armata, rarius nuda. Cellulae parvae, angulis maxime incrassatae, parietibus validis repandis vel dentibus in lumen cellulae prominentibus instructis. Amphigastria caulina nulla. Inflorescentia dioica.

Perianthia terminalia, innovata, magna, longe exserta, oblonga, clavata vel fusiformia, in medio supero plicata, infero cylindrica, ore constricto fimbriato persaepe canescente. Folia floralia caulinis submajora, profundius fissa, ceterum similia, amphigastriis carentia, vel desciscentia, margine dentata vel dense fimbriata basique amphigastrio plus minus magno et distincto coalita. Capsula (in paucis cognita) oblonga vel subglobosa, ad basin usque 4 valvis; Sporae? Elateres? Androecia in medio caulis; bractee foliis caulinis consecutivae saccatae, plus minus profunde bifidae, monandrae in *A. monodonte* (in aliis di-vel tetrandrae fide Sprucei).

Ad hoc genus pertinent (Jungermanniae auctorum):

An. adulterinum (G.). St.	Annales des sc. nat. 1861. Vol. I. p. 23.
„ anacamptum (Tayl.). St.	Journ. of Bot. 1846. p. 273. no. 3.
„ assimile (Mitten). St.	Proc. Linn. Soc. Vol. V. p. 93.
„ calocystum (Spr.). St.	Trans. et Proc. Bot. Soc. Edinb. Vol. 15. p. 517.
„ ciliatum. St. n. sp.	
„ conforme (L. et G.). St.	Syn. Hepatic. p. 665.
„ contractum (R. N. et Bl.). St.	Acta Acad. Nat. Cur. XI. p. 233.
„ crebrifolium (Tayl. et Hook.). St.	Journ. of Bot. 1844. p. 467. no. 29.
„ decurvifolium (Sull.). St.	Journ. of Bot. 1850. p. 317.
„ Donianum (Hook.). St.	Brit. Jung. t. 39.
„ Esenbeckii (Mont.). St.	syn.: Jung. gelida. Taylor.
„ hamatum (G. et H.). St.	Ann. sc. nat. 1843. p. 247.
„ imbricatum (Wils.). St.	Linnaea 1854. p. 554.
„ incumbens (L. et L.). St.	Syn. Hepat. p. 80
„ involutifolium (Mont.). St.	Lehm. Pugillus VI. p. 60.
„ Lechleri (G. et H.). St.	Syn. Hepat. p. 81.
„ leucocephalum (Tayl.). St.	Linnaea 1854. p. 554.
„ leucostomum (Tayl.). St.	Journ. of Bot. 1846. p. 272.
„ monodon (Tayl.). St.	Journ. of Bot. 1846. p. 272.
„ nigrescens (Mitt.). St.	Journ. of Bot. 1844. p. 559.
„ piligerum (R. N. et Bl.). St.	Journ. of Bot. 1851. p. 358.
„ puniceum (Nees). St.	Acta Acad. Nat. Cur. XI. p. 414.
„ recurvifolium (Nees). St.	syn.: Jung. biapiculata. Tayl.
„ Reichardtii (G.). St.	Hepat. Javan. p. 32. no. 39.
„ revolutum St. n. sp.	Hepat. Javan. p. 32. no. 38.
„ schismoides (Mont.). St.	Hedwigia 1870. p. 34.
„ subcomplicatum (L. et L.). St.	Ann. sc. nat. 1843. p. 250.
„ schizopleurum (Spr.). St.	Lehm. Pug. VII. p. 4.
	Trans. et Proc. Bot. Soc. Edinb. Vol. 15. p. 517.
	syn.: <i>A. Bessonii</i> St. ms.

Einige dieser Pflanzen sind mir nicht bekannt und nicht zu erlangen gewesen, so dass man bei den meist kläglichen alten Diagnosen die Synonyme nicht feststellen kann, falls noch solche darunter sind, was ich aber kaum annehmen kann, da die von mir nicht gesehenen Pflanzen ganz anderen Florengebieten angehören.

1. *Anthoceros aneuraeformis*. St. n. sp.

Dioica. Magna. Frons 4 cm longa linearis, repetito furcata, e basi simplici superne valde ampliata et flabellata; rami versus apicem frondis sensim sensimque latiores, 4 cellulas crassi, ramulis nascentibus quasi lobati; alveola mascula numerosa per frondis superficiem dispersa (omnia vacua erant). Reliqua desunt.

Hab. Nova Zelandia, Auckland leg. Helms.

Distinctissima species, facile cognoscenda, crassitudine et ramificatione, *Aneuris* similis, ceterum insignis inflorescentia dioica, in genere rarissima.

2. *Anthoceros Brotheri*. St. n. sp.

Monoica, parva, viridis; Frons 1—2 cm longa, e basi emortua obcuneata, late rotundata, lobis crispulis, ceterum plana, solida i. e. haud cavernosa, cellulae internae corticalibus multo majores, ubique quatuor cellulas crassa, lobis tamen parum tenerioribus. Androecia in frondis parte basali sparsa, alveolis di-tri-vel tetrandris. Involucra 1 mm longa, late cylindrica, apice haud angustata, valde crassa (ipso ore 3 cellulas) in facie externa longitudinaliter cristulata, cristis irregularibus repandis vel lobulatis, humilibus ad striam reductis vel bene prominentibus. Capsulae valde numerosae, breves, 15 mm longae, pro planta crassae, valvulis dense stomatiferis. Sporae pallide-flavescentes, 35  $\mu$  in diametro, papillis remotiusculis armatae. Pseudo-elateres brevi-articulati, communes.

Hab. Australia, Queensland comm. Brotherus; Upper Owens River. comm. Ferd. v. Müller.

3. *Anthoceros carnosus*. St. n. sp.

Dioica, parva, saturate viridis. Frons multipartita, segmentis primariis late linearibus, secundariis rotundatis, margine varie breviterque crenato-lobatis, subplana, medio 5—6 cellulas margine 3 cellulas crassa. Involucra numerosa, solitaria (haud geminatim approximata) in medio frondis seriata, pro planta magna, 5 mm longa, pariete 8 cellulas crassa, cylindrica, sub apice abrupte angustata et distincte rostrata; capsula 3 cm longa, valvulis haud stomatiferis. Sporae 25  $\mu$  in diametro, flavo-virentes, muricatae; Ela-



teres longissimi (500  $\mu$ ) flavescentes, monospiri, fibra spirali laxè torta.

Hab. Australia, Gippsland, in cortice palmarum repens. com. Ferd. von Müller.

Facile distinguenda involucro rostrato.

4. *Anthoceros Dussii*. St. n. sp.

Monoica. Dense depresso caespitosa. Frons 2—3 cm longa e basi obcuneata oblonga, late lobata, ubique carnosà, 20 cellulas crassa, haud cavernosa, superficies irregulariter rugulosa, cristis carnosis longitudinaliter striata, ubique cellulis longe papulosis velutino-aspera. Involucra ovato-cylindrica, vix duplo longiora quam lata, valde carnosà, apice 10—12 cellulas crassa, haud cavernosa. Capsula crassa, 2 cm longa, valvulis stomatiferis; sporae pallide flavescentes, oblongae  $8 \times 17 \mu$ , pellucidae, cuticula laevissima. Pseudo-elateres 200  $\mu$  longi, valde flexuosi, nusquam ramosi vel annulatim clausi, sine fibra spirali, pauciseptati tamen et elateribus breviararticulatis sat similes, pariete valde incrassata. Androecia sparsa, alveolis geminatim approximatis; antheras haud vidi.

Hab. Ins. Martinique. Herb. Krug et Urban. leg. Père Duss.

Die Sporen sind im durchfallenden Lichte hyalin, ohne jede Spur einer Unebenheit, dabei nicht tetraedrisch, sondern brodförmig in allen untersuchten Capseln; junge Sporenmutterzellen können es nicht sein, dagegen spricht ihre starke gelbliche Cuticula und die Anwesenheit reifer Elateren; auch waren die Sporen überall den klaffenden Capseln entnommen. Es sind also reife Sporen, die aber möglicher Weise einem eingedrungenen Pilz angehören, denn sie weichen so sehr von Allem ab, was wir bei *Anthoceros* zu sehen gewohnt sind, dass eine andere Deutung nicht möglich ist.

5. *Anthoceros Helmsii*. St. n. sp.

Monoica? Dense caespitosa. Frons erecta, 2 cm longa, margine profunde laciniata, laciniis late linearibus obtusis, margine varie angulatis, tenera, maxime cavernosa, praecipue in medio frondis, marginem versus magis tenuis, antice varie maximeque cristata, cristis lobatis, basi inflatis cavernosis superne acutis.

Androecia haud vidi. Involucra numerosa, magna, 6—7 mm longa, cylindrica, versus apicem angustata, cavernosa. Capsula longissima 5 cm longa, valde stomatifera.

Sporae magnae, atrae, 43  $\mu$  in diametro, echinatae. Pseudo-elateres concolores brevi-articulati.

Hab. Nova Zelandia, Greymouth. leg. Helms. Planta difficillime emollitura, spongiosa cum nulla alia commutanda.

Diese Pflanze gehört zu denjenigen Lebermoosen, welche gepresst, überhaupt werthlos werden; die zarten Scheidewände der Lufthöhlen kleben derartig aneinander, dass eine Untersuchung ohne jedes Resultat bleibt; nur der Zufall, dass ein holziger Stengel in dem Rasen war, der den Druck der Pflanzenpresse aufhob, ermöglichte einen gut erhaltenen Thallus herauszupräpariren.

Es sei daher an alle Sammler hier die Bitte gerichtet, thallose Lebermoose niemals scharf zu pressen, auch selbst Marchantien nicht, wenn möglich aber Anthoceros-Rasen sogleich in Alcohol, Branntwein oder dergleichen zu setzen, da wir leider das grosse Material wegen mangelhafter resp. falscher Behandlung zu bestimmen nicht im Stande sind. Bei meist sehr grosser Uebereinstimmung der Reproductionsorgane ist der Bau der vegetativen für die Beschreibung von grösster Wichtigkeit und er ist so verschieden, dass er eine sehr gute Handhabe für die Diagnose abgeben kann.

Ich habe auf meinen eigenen Reisen die betreffenden Rasen in Papier gewickelt, nachdem sie oberflächlich von Gras und Moosen gereinigt waren, den Fundort in Bleistift darauf vermerkt, das Ganze mit einer Nadel zugesteckt und in eine grosse Blechbüchse mit Alcohol gethan; auf diese Weise kann man viele Exemplare von verschiedenen Standorten ohne Schwierigkeit gemeinsam transportiren.

#### 6. *Anthoceros incurvus*. St. n. sp.

Dioica, dense depresso caespitosa, olivacea, in sicco nigra. Frons crassa, 2—3 cm longa, remote bi-vel trifurcata, furcae sublineares, regulariter profundeque pinnatim incisae apiceque incurvae, segmentis approximatis versus apicem majoribus contiguis, oblique patentibus, linearibus, apice truncato-rotundatis vel rotundato ampliatis cochleariformibus. Superficies frondis bulloso-rugulosa, ob cavitates magnas internas pulchre reticulata. Androecia in medio frondis seriata, alveolis ad 2 vel 3 approximatis, tetrandris; antherae longe stipitatae, magnae pro parte exsertae; involucra feminea pro plantae magnitudine parva, 3 mm longa, anguste cylindrica, longitudinaliter rugulosa, crassa, cavernis magnis aedificata; cellulae parietum cavernarum maxime inflatae, minimo spatio conjunctae, in sectione itaque quasi

moniliatae. Capsula brevis, 3 cm longa, tenuis, valvulis haud stomatiferis; sporae 30  $\mu$  in diametro, creberrime papilloso-echinatae, pallide-flavescentes; pseudo-elateres longissimi, haud reticulatim vel annulatim ramosae, sed fere strictae, columellae adhaerentes et ab ea sporarum massam oblique versus capsulae valvas percurrentes, apice liberi, parum et oblique septati, pariete maxime aequaliterque incrassati, brunnei.

Hab. Kamerun leg J. R. Jungner no. 21.

Quoad frondis configurationem Anthoc. pinnato maxime affinis, elaterum forma facile distinguenda.

Die fiedrig angeordneten Lacinien des Laubes haben keine Vegetationspunkte, sind also keine Astanlagen, etwa wie bei Aneura, sondern blattartige Anhängsel der Frons, welche, wie alle Arten unseres Genus, lediglich eine gabelige Verzweigung hat. Diese Anhängsel erinnern an Blasia und Treubia, wo sie bekanntlich irrthümlicher Weise als Blätter gedeutet wurden; auch hier wäre ein solcher Irrthum leicht möglich, insofern der Rand der Anhängsel eingekrümmt ist und die Basis derselben dadurch dem Hauptspross aufgelagert erscheint, gerade so wie ein Lebermoosblatt ein wenig auf die Fläche des Stengels übergreift; zieht man aber den Rand empor, so erscheint er in continuirlicher Verbindung mit dem des Stammes.

#### 7. *Anthoceros planus*. St. n. sp.

Monoica, majuscula, saturate viridis, tenuis. Frons in saxis irroratis subplana, stellatim vel radiatim ramosa, sub-circularis, 2—3 cm in diametro. Truncus primarius late linearis 3—4 cellulas crassus, cellulis internis maximis perluculentibus areolatus; rami profunde discreti, lobati, lobis tenuissimis.

Involucra solitaria, perfecte cylindrica, 3 cellulas crassa, laevia; capsula 5—6 cm longa, stomatifera. Sporae 35  $\mu$  in diam. flavescentes, minute papillosae; pseudo-elateres brevi-articulati, annulatim-ramosi.

Androecia in ramis propriis; alveola numerosa, dense aggregata, triandra.

Hab. Brasilia subtropica; Sta. Catharina leg. Ule no. 70.

#### 8. *Anthoceros Stahlii*. St. n. sp.

Dioica? frons 2—3 cm longa, late linearis, irregulariter ramosa, ramis aequilatis, margine breviter lobatis creberrimeque laciniatis; laciniae valde irregulares, iteratim fissae vel ciliatae et dentatae, persaepe in plano hamatae; frons

ceterum plana, tenuis, in medio 6 cellulas crassa (in alis solum 3 cell.). Androecia nusquam in fronde feminea vidi sed in planta distincta, femineis mixta (vel olim conjuncta ?) Antherae singulae, maximae in alveolis sparsis, numerosis.

Involucra magna (15 mm longa) cylindrica, apice angustata, maxime crassa, solida i. e. haud cavernosa. Capsula longissima (8 cm longa) stomatibus nullis! Sporae flavidae, dense papillatae 25  $\mu$  in diametro, centro perlucida intense viridi. Elateres 170  $\mu$  longi, fibra spirali laxa torta repleti, flavescentes.

Hab. Java in Mte. Gedeh, leg. Stahl no. 27.

Es ist eine auffallende Erscheinung, dass die Gattung *Anthoceros* so ausserordentlich variabel in der Zahl der Antheren innerhalb jeder einzelnen Höhlung ist. Hier haben wir den ersten Fall, dass sie nur eine grosse Anthere birgt, die Mehrzahl der Arten hat 2, viele 3 und mehr, eine afrikanische sogar 20, in einem grossen Bündel aus der Höhlung hervorragend.

Nicht minder auffallend ist das zeitweise Fehlen der Spaltöffnungen an den Capseln, obwohl diese bei den verschiedenen Arten sonst eine sehr grosse Uebereinstimmung zeigen.

#### 9. *Anthoceros tenuissimus*. St. n. sp.

Monoica, late expansa, in sicco viridis. Frons 2—3 cm longa, e basi angusta dilatata, lobis rotundatis, plana, tenerima, ubique 1 cell. crassa nisi in costa angusta in sectione 2—3 cellulas alta.

Involucrum 1 cm longum, anguste cylindricum, pariete tenui 1 cell. crassa. Capsula 4—5 cm longa, filiformis, stomatifera; sporae 35  $\mu$  in diam. remote papillatae, flavidae. Pseudo-elateres brevi-articulati. Androecia sparsa, alveolis di-raro triandris.

Hab. Africa trop. occid. Lobango, Chella, ad terram leg. Frank Newton.

Ab omnibus distinguenda fronde tenerrima.

#### *Balantiopsis chilensis*. St. n. sp.

Sterilis. Dense caespitosa, sanguinea, fragilis. Caulis erectus 5—6 cm longus, pinnatim ramosus, rami laterales 2 cm longi ut truncus primarius dense aequaliterque foliosi. Folia conduplicato-biloba, lobus posticus e basi angusta, auriculatim reflexa, oblongo-ligulatus, apice exciso-bidentatus, sinu parvo profundo, laciniis breviter acuminatis, margine

dense grosseque laciniatus, laciniis valde inaequalibus, capillaribus vel lanceolatis, longis vel usque ad dentem reductis, fere omnibus in setam excurrentibus; lobulus anticus postico  $\frac{1}{4}$  brevior, eoque haud parallelus sed cauli incumbens, ceteroquin postico simillimus. Folia cell. superiores  $8 \times 17 \mu$ , mediae  $12 \times 25 \mu$ , basales  $17 \times 45 \mu$ , optime rectangulares atque transverse seriatae. Amph. lobo antico aequimagna, circumscriptione reniformia, ubique longe ciliata, ad  $\frac{2}{3}$  quadri vel plurifida, laciniis lanceolatis, pinnatim ciliatis, ciliis longis strictis subrecte patentibus. Reliqua desunt.

Hab. Chile temperata com. Karl Müller, Halle.

Bene distincta folii lobulo postico auriculato, amphigastriis magnis, reniformibus multifidis necnon ramificatione distincte pinnata.

*Calycularia radiculosa* (Sande) Steph. (*Blyttia radiculosa*. Sande-Lacoste. Syn. Hep. Jav. p. 93).

Dioica, majuscula, gregarie crescens, intense viridis. Frons 3 cm longa, radiculis longis purpureis arcte repens, tenerrima, ulvoidea, simplex vel furcata, rarius postice innovans, e basi angusta late oblonga, plana, margine plicatulo-crispa; costa 12 cellulas crassa, postice acute carinata (cellulae posticae parvae) antice profunde canaliculata, alis adscendentibus dein late expansis, 2 cellulas crassis.

Amphigastria parva, remota, ad latus carinae supra radicularum tomentum inserta, erecta, filiformia, e 4 cellulis superpositis formata. Pistilla sterilia in facie antica costae inserta, nuda i. e. involucri normali campanulato haud immersa, a squama tamen lanceolata magna oblique nutante margineque varie fimbriata, Symphyogynis similis a dorso protecta. Pistilla fecundata valde numerosa, toro gibboso prominenti inserta et involucri velata; involucrum viride in aetate purpurascens, basi laciniis longis irregularibus cinctum, campanulatum, ore hiante breviter lobatum, lobis fimbriatis. Calyptra purpurea, libera, basi pistillis abortivis cincta. Capsula in pedicello perbrevis (1 cm longo) ovalis, usque ad basin quadri-valvata, valvulis bistratosi i. e. cellulae externae nodulose incrassatae, internae parietibus tenerrimis formatae. Elateres in fundo capsulae affixi,  $440 \mu$  longi, fusiformes, bispiri. Sporae purpureae  $17 \mu$  in diam. verrucosae. Androecia ignota.

Hab. Java. leg. Stabl. no. 41.

Das Original der Pflanze habe ich nicht gesehen, doch lässt die sorgfältige Beschreibung einen Zweifel kaum aufkommen. Die sehr kleinen Amphigastrien hat der Autor

übersehen und ein Perianth hat die Pflanze nicht; jedenfalls hat der Autor das grosse, kräftige Involucrum dafür angesehen, das im Alter gefärbt ist und dadurch von dem gewöhnlichen grünen Involucrum der Lebermoose abweicht, während er die äusseren zerschlitzten Involucralschuppen als Involucrum deutet. Es wäre auch nichts dagegen einzuwenden, wenn wir dieser Terminologie Sandes folgten, wäre nicht ein so grosser Unterschied zwischen dem Ursprunge des Perianths der beblätterten Arten und dieses Perianths Sande's, so dass es unmöglich ist, denselben Ausdruck für beide zu gebrauchen, nur deshalb, weil sie beide das Sporangon unmittelbar umhüllen.

## Die Behandlung einiger Süsswasseralgen, besonders der Desmidiaceen, in O. Kuntze's Revisio generum plantarum.

Von O. Nordstedt.

Da mehrere von den zahlreichen Veränderungen, die O. Kuntze<sup>1)</sup> vorgenommen hat, sich als nicht gut begründet erwiesen haben, scheint es mir passend meine Meinung über seine Behandlung der Desmidiaceen und einiger anderen Süsswasseralgen hier mitzutheilen.

**Arthrodia** Raf. (1813) in Desv. Journ. I 235 = *Closterium* Nitzsche 1837. *Arthrodia* ist bald für eine *Bacillariee*, bald für eine *Palmella*, bald für ein *Cosmarium* gehalten worden, wie mir scheint mit eben so vielem Recht wie für ein *Closterium*. Rafinesque's Diagnose lautet: „Corpuscules allonges, libres, simples, planes, verds, divisés au milieu par un cloison en deux articulations. Fructifications intérieure granuleuse“. Es wäre ja zwar nicht ganz unmöglich, dass diese Diagnose auf die Gattung *Closterium* hindeuten konnte, besonders wenn man „cloison“ mit hellerem Mittelstück des Inhaltes und nicht mit Scheidewand übersetzen darf und wenn man davon absieht, dass keine von den Haupt-Characteren dieser Gattung (die Krümmung des ganzen Körpers, die Endvakuolen) erwähnt sind. Aber *Arthrodia* kann eben sowohl ein *Raphidium*, *Actinodesmus* etc. und wenn man unter den Desmidieen wählen soll — ein *Penium*, *Docidium*, *Cylindrocystis* oder *Tetmemorus* sein. OK. sagt, dass die ergänzende Diagnose

<sup>1)</sup> O. Kuntze, *Revisio generum plantarum*. Pars I et II, 1891.

(der Art *linearis*) „linéaire oblonque les 2 extrémités aiguées“ nur auf *Closterium* passt, sie passt aber doch auch auf einige von den oben erwähnten Gattungen. Uebrigens giebt es ja auch Closterien mit stumpfen Enden. Für mich bleibt deshalb *Arthrodia* immer ein *genus ignotum et nomen delendum*.

**Gyges** (Hempr. et) Ehrenb. Symb. phys. 1828-32. Es scheint mir ganz sonderbar, dass OK. *Cylindrocystis* durch *Gyges* ersetzen will, da die von OK. citirten Beschreibungen und Fig. so zweideutig sind. *G. bipartitus* sollte mit *C. Brebissonii* identisch sein, aber so relativ kurze Zellen hat diese Art wohl niemals. Man konnte eher vermuthen, dass Ehrenberg's Fig. in *Symbol. phyc.* zwei Zellen repräsentiren sollte als eine. Diese Fig. konnte mit besserem Rechte zu *Chlamydomonas communis* Perty (klein. Leb. t. XII f. C. et E.) oder zu vielen anderen Gattungen geführt werden. „Die helle Hülle und in der Mitte nicht eingeschnürter Körper“ sind wohl keine hinreichenden Charactere, um nur darauf die Gattung *Gyges* (= *Cylindrocystis*) zu gründen. „Ralfs zeichnet zwar die durchscheinende Hülle nicht ab, indess sie ist bei *Penium* vorhanden; vergl. z. B. Rabh. flor. europ. alg. III pag. 103 fig. 53a,“ sagt OK. weiter. Aber wie bekannt, ist das Vorhandensein einer Schleimhülle für sehr viele Algen gemeinsam, und kein Gattungscharacter für *Cylindrocystis* (inclus *Penium*). „Zu *Gyges bipartitus* wird von Ehrenberg in Abh. d. Berl. Ak. für 1831“, sagt OK., „ohne näheres Citat Bory als Autor citirt, aber in *Symb. physic.* die Genusidentität bezweifelt, weil die Bory'sche *Gyges* Cilien haben, und die *Gyges* wird demnach wie ein neues Genus hingestellt. Ueber das Thier *Gyges* Bory habe ich sonst nichts ermitteln können. Die Citate sind bei Ehrenberg manchmal ungenau und unzuverlässig“. Ehrenberg selbst characterisirt das Genus *Gyges* als „Animal“ und von der Art sagt er in *Symb. physic.*: „Lente movetur, Navicularum more, — Idem animalculum — nec raro *Pandorinae* Mori juvenilis similitudo in mentem venit. Species generis eiusdem a Boryo alata, motus celeritate, oris aut corporis cilia produnt eaeque forsan plane aliis generibus adscribentur —“. Aus Ehrenberg's Aeusserungen lässt sich doch nicht folgern, dass er eine Pflanzengattung *Gyges* ohne Rücksicht auf die Existenz einer gleichnamigen Thiergattung aufgestellt hat. Und überhaupt kann man gar nicht sagen, dass *Cylindrocystis* „*Navicularum* more“ sich bewegt! Die Anmerkung OK.s: „Ueber das Thier *Gyges* Bory habe ich nichts ermitteln können“, beweist, dass er Ehren-

berg's Beschreibung dieser Gattung in Infusionsthierch. nicht gesehen hat. E. sagt daselbst pag. 51—53, dass drei von Bory's vier Spec. in Encyclop. méth. Vers 1824 zu anderen Gattungen geführt werden sollen, dass die vierte Spec. (*Gyges bipartitus* var. Ehrenb. Symb. Phyc. Text 1831) einen älteren Namen erhalten soll. Von der Fig. XXXII, Inf. t. II, die „die bei Berlin beobachtete Form“ ist, geht es noch deutlicher hervor, dass *Gyges bipartitus* keine *Cylindrocystis Brebissonii* ist. Es wird wohl nicht behauptet, dass diese Fig. einer Zelle der *Cylindrocystis* entsprechen soll? Oder sollen die 2 ungleichförmigen Körperchen zwei Zellen dieser Art repräsentiren; das eine ist breit oval, doch nicht ganz symmetrisch; das andere hat die eine Seite plan, die andere convex. Die Bewegung erinnert an eine *Diffugia*, sagt E. in Inf., wo er *Gyges* der *Pandorina* in *Volvocinae* am nächsten stellt. Am besten ist mit Ehrenberg zu sagen: „Die Gattung ist daher sehr zweifelhaft“.

**Helierella** Bory (1826) Dict. class. VIII, 98. Wie OK. ganz richtig erzählt, basirte Bory seine Gattung *Helierella* ausschliesslich auf Lyngb. Hydroph. Dan. t. 69 Fig. E No. 3 (non 2). Aber Bory's Bemerkungen l. c. kann man wohl keine Beschreibung nennen! Das wichtigste ist das folgende: „Nous appellerons, en attendant que ces doutes soient résolus, la Plante de Lyngbye qui rayonne *Helierella Lyngbyi*“. Bory's Diagnose lautet desshalb, kann man sagen: Radiirender Körper. Dass eine solche Diagnose für zweideutig und nichtssagend erklärt werden muss, ist ja klar. Aber OK. erlaubt, wie man hier sieht, eine Gattung nur auf eine Figur zu begründen und bemerkt: „Citirte Fig. 3, auf welche also *Helierella* beruht, ist unter mässiger Vergrösserung insofern verzeichnet, als 7 anstatt 6 oder 8 vom Centrum ausstrahlende Segmente gegeben sind, ist doch aber nur eine *Micrasterias* = *Euastrum* und wird auch von den betreffenden Autoren damit, wenn auch infolge des erwähnten Fehlers z. Th. mit ? identificirt“. Ja, die Fig. ist so verzeichnet worden — wenn sie eine *Micrasterias* repräsentiren soll — dass sie den Hauptcharacter der ganzen Familie „Zellen symmetrisch“ entbehrt. Solch' eine *Micrasterias* kenne ich nicht. Es kann oder soll doch wohl nicht erlaubt sein, eine Gattung nur auf eine sehr monströse Figur zu gründen?! OK. schreibt selbst p. XCV—XCVI: „Zu verwerfen sind ferner: 9. Auf Monstrositäten basirte Gattungsnamen“.

Es verdient hier erwähnt zu werden, dass schon 1874 J. P. Jacobsen (Aperç. syst. s. l. Desm. du Danemark p. 184) sich in ähnlichem Sinne äusserte wie ich jetzt, und



zwar folgendermaassen: „Cette plante ne peut non plus être un *Micrasterias*, car il n'existe pas de *Micrasterias* avec un nombre impair de lobes. Mais serait-il donc impossible que la plante de Lyngbye eût été quelque chose comme le *M. heptactis* Ehrb., Inf. Pl. Fig. IVa, sans cellule centrale? Le dessin représente du moins sept lobes crénelés et un milieu diaphane“. Jacobsen hielt also die Pflanze für ein *Pediastrum*.

Wo man eine Diagnose finden konnte, welcher die Gattung *Helierella* in Kuntze's Sinne (*Micrasterias* auct. recent. et *Euastrum* auct. recent.) entspräche, giebt er nicht an; es ist natürlich nicht hinreichend nur zu citiren „*Micrasterias* Ag. 1827 incl. *Euastrum* auct., Ehrb. 1832 p. p. (excl. *Cosmarium* auct.) = *Cosmarium* Corda 1835 p. p. non auct.“, und zu bemerken, „dass alle von den Autoren nach und nach gemachten Unterschiede [zwischen *Micr.* und *Eu.*] — — — weder zutreffend noch durchgreifend oder übereinstimmend sind.“

OK. restituirt *Euastrum Pecten* Ehrenb. für *E. oblongum* (Grev.) Ralfs, obwohl er den Namen „*E. Rota* Ehrb. 1832 mit ungenügender Diagnose“ verwirft. Die Diagnose von *E. Pecten* lautet: Durchm.  $\frac{1}{16}$ “. Flach, am Rande gekerbt, grün. Wir glauben dass solch' eine Diagnose ebenso viele Arten (von *Eu.* und *Micr.*) wie *E. Rota* einschliessen kann, und also aus ähnlichem Grunde nicht angenommen werden muss. Wenn nicht Ehrenberg selbst nachher sein *E. Pecten* in Inf. 1838 abgebildet hätte, so hätte man diese Art gar nicht enträthseln können. Die Originalbeschreibung der *Echinella oblonga* Grev. ist nicht gut, aber doch bedeutend vollständiger als diejenige des *E. Pecten*. OK. schreibt: „Grev. 1833 in Hk. brit. fl. V<sup>1</sup> 398! (Datum etc. manchmal falsch angegeben)“. Ungenaue Citate kann Niemand vermeiden, weder ich, noch OK. Der Titel von Hooker's Arbeit ist etwas vollständiger: „The English Flora of J. E. Smith. Cl. XXIV. Cryptogamia by W. J. Hooker. Vol. V. (or vol. II. of Dr. Hooker's British Flora) Part I.“!

OK. erklärt *Euastrum ansatum* Ehrb. in Abh. Berl. Akad. für 1831 = *Cosmarium ansatum* Ktzing. = *Ursinella „ansatum“* OK. Was Ehrenberg l. c. gemeint hat, kann man aus der Beschreibung gar nicht finden, aber in Infus. 1838 bildet *E.* drei verschiedene *Cosmarium* arten unter dem Namen *E. ansatum* ab. Kützing fügte noch ein oder zwei Arten dazu! Was ist dann eigentlich *Ursinella ansata* OK.?

*Cosmarium fenestratum* Corda 1839 wird von OK. als synonym mit *Eu. Didelta* Ralfs ± 1847 (was wohl vor und nach 1847 bedeutet) = *Helierella fen.* OK. betrachtet. *Eu. Didelta* Ralfs in *Ann. of Nat. Hist.* 1844 ist collectiv, umfasst sowohl *E. ansatum* Focke 1847 und Ralfs 1848, wie *E. Didelta* Ralfs 1848. Meiner Ansicht nach kann Cordas Fig. l. c. (keine Beschreibung giebt es da!) nicht zu *E. Didelta* Ralfs 1848 gerechnet werden, weil es an ihr wohl einen ausgerandeten Basallob giebt, aber keinen kleinen Mittellob, wie bei *E. Didelta*. Corda's Fig. muss deshalb zu einer von den vielen Formen von *E. ansatum* Focke, Ralfs geführt werden. Eigenthümlich genug hat OK. ausser *Helierella fenestrata* sowohl *H. ansata* [Ralfs], wie *E. Didelta* [Ralfs] aufgezählt.

(Ich erlaube mir hier zu erwähnen, welcher Gattung OK. den Namen *Micrasterias* gab, nachdem er — wie oben gesagt — den mit *Micrasterias* Ag. 1827 synonymen Namen *Helierella* wieder aufgenommen hatte. Er erklärte Corda (in *Alm. d. Carlsb.* 1835 p. 121<sup>2</sup>) für Auctor der neuen Gattung *Micrasterias* (= *Ankistrodesmus* Corda 1838 = *Raphidium* Ktz. 1845) obwohl Corda l. c. nur in *Explication d. pl.* II fig. 29 (*M. falcata*) geschrieben hatte: „a. le filament oblique, qui joint les deux moities de l'animalcules. Longueur d'une partie de la cuirasse: 0,000165“. Das kann man doch gar nicht eine Diagnose oder Beschreibung weder einer Gattung, noch einer Art nennen. Die *Explicatio* und die *Fig.* zeigen aber, dass diese Pflanze von Corda wegen ihrer „strahlenförmigen Frons“ zu *Micrasterias* Ag. 1827 gezählt wurde und dass sie nicht zu *Ankistrodesmus* Corda gehört, wenn nicht die *Fig.* verzeichnet und die *Explicatio* irreführend sind. Da Corda l. c. weder eine Gattungsbeschreibung mittheilte, noch die Absicht gehabt hatte, ein neues Genus aufzustellen, noch eine andere Beschreibung citirte, so scheint es mir ganz unmöglich Corda als Auctor der *Micrasterias* (sensu. OK.) zu acceptiren. Da Corda in *Alm. d. Carlsb.* 1838 physiologische oder biologische Observationen über seine neue Gattung *Ankistrodesmus* (ohne eine ordentliche Beschreibung!) mittheilte, beschrieb er 2 neue Arten davon, aber kannte keine mehr. Es ist wohl nicht zu vermuthen, dass er seine eigene 1835 aufgestellte Art, *M. falcata*, schon vergessen hatte. OK. erklärt *Ank. fusiformis* Corda 1838 = *M. falcata* C.)

---

<sup>2</sup>) Eigentlich p. 206 (separat. p. 121!).

**Ursinella** Turp. OK. hat Turpin's Namen *Ursinella* hergestellt, ohne dargethan zu haben, dass Turpin's Beschreibung wirklich zu *Cosmarium* auct. passt. Er sagt zwar „Den Namen *Ursinella* leitet Turpin von der Aehnlichkeit der Pflanzenthälften mit gewissen Seeiegeln (*Oursins* = *Echinus*) ab, deren stachelentblösste Reste in der That eine unverkennbare Aehnlichkeit mit manchen höckerbesäeten *Cosmarien* haben“. Aber das ist ja gar kein Beweis. Der Anfang der Beschreibung in Turp. *Mém. mus. d'hist. nat.*, 1828, p. 916 deutet nicht auf eine *Desmidiacee*: „4 régions vésiculaires, Individus, peu soudées entre elles, légèrement bombées, extérieurement arrondies, anguleuses du côté intérieur, comme bordées de globules propagateurs intérieurs“.

Weil die Beschreibung einer neuen Gattung wenigstens einen von den wichtigeren Characteren enthalten soll, und keine solche Thatsache hier vorliegt, kann man gar nicht sehen, ob Turpin's Beschreibung sich auf ein *Cosmarium* oder überhaupt eine *Desmidiacee* bezieht. Ich kenne auch keine *Desmidiacee*, mit welcher Turpin's Fig. 19 (und Pl. *Dict. sc. nat. fig. 23*) übereinstimmt. Die einzige, welche Aehnlichkeit damit hat, ist *C. Botrytis* v. *emarginatum* Hansg.

Dass OK. keinen von den Namen *Heterocarpella*, *Echinella*, *Thessartonia* oder *Tessararthra* aufgenommen hat, kann ich nur billigen.

„Dagegen ist die citirte Lyngbye'sche Figur (*Hydroph. dan. t. 69. E fig. 2*) das nächstverwandte gemeine *Cosmarium Botrytis* Menegh. = *Ursinella Botrytis* OK.“, sagt OK. Man hat gewiss ungef. 20 Varr. von *C. Botrytis* beschrieben und die Art sehr (ja zu sehr) umfangsreich gemacht, aber um Lyngbye's fig. darin einräumen zu können, würde man die Diagnose dieser Art so weit machen, dass sehr viele andere *Cosmarium*-Arten und auch *Euastra* darin gut Platz finden konnten.

OK. hat sehr genau alle Arten nach de Toni *Syll. alg. von Cosmarium* übertragen, auch alle „species incertae vel delendae“, sogar *C. Demangeonii* Bréb. „absque diagnosi“ (Toni), obgleich er sonst *nomina nuda* verwirft.

**Prolifera** Vauch. 1803 = *Oedogonium* Link. 1820. „Der Ausschluss einiger Arten (2 von 6, bez. 2 von 5, da eine Art dubiös ist) berechtigt aber nicht den Namen zu ändern“, sagt OK. Meiner Meinung nach gehört nur eine von Vaucher's *Figg. t. 14* zu *Oedogonium*. Vaucher

gründete seine Gattung auf eine falsche Observation<sup>3)</sup>; er glaubte, dass der Faden proliferirend war, während die „Prolifikationen“ nur aus Epiphyten bestanden, wie schon Le Clerc ganz richtig bemerkt hat, wesshalb er auch Vaucher proponirte der Gattung Prolifera einen anderen Namen zu geben<sup>4)</sup>. (Zu der neuen Gattung Oedocladium Stahl konnte der Name Prolifera vielleicht eher passen!). Uebrigens soll der Name laut de Candolle's Regeln, Art. 60 Mom. 3 nicht acceptirt werden: „Art. 60. In folgenden Fällen sollte Niemand einen neuen Namen anerkennen: —  
—<sup>3)</sup> Wenn er einen Character oder eine Eigenschaft ausdrückt, die für die ganze Gruppe oder für den grössern Theil derselben absolut falsch wäre“.

Carrodorus S. F. Gray 1821 = Hydrurus Ag. 1824. Der Name Carrodorus ist gegen de Cand.'s Art. 27<sup>5)</sup> gebildet: „Wird der Name einer Gattung nach einem Personennamen gebildet, so wird auf folgende Weise verfahren: Der — — Name wird mit der Endung **a** oder **ia** versehen“. Gray's Beschreibung<sup>6)</sup> passt nicht zu Hydrurus: „sporidia — — in anastomosing lines. Marine“. Der Standort „Salt marshes and the sea-shore“ zeigt auch deutlich genug, dass Gray hier nur die citirte *Conferva foetida* Dillw. Conf. 104, aber nicht *Ulva foetida* Vauch. gemeint hat. Dillwyn's Pflanze wurde schon von Agardh Syst. alg. 1824 als *Schizonema Dillwynii* beschrieben.

*Conjugata* Vauch. ex p.; Gray 1821 = *Spirogyra* Link. Ob dieser Name restaurirt werden soll und dann wie, oder ob gar nicht, möchte ich hier nicht entscheiden, nur einige Bemerkungen machen. Im Commentar d. Regeln d. bot. Nom., 1868, schrieb de Candolle p. 65: „Nach Linné soll der Name einer zerlegten Gattung für die gemeinste und offizinelle Art beibehalten werden, allein — —  
— *Convolvulus sepium* und *Erica vulgaris* waren sehr gemeine und schon lange her benannte Arten, als Brown aus jener seine Gattung *Calystegia* und de Candolle aus dieser

<sup>3)</sup> „Lorsque la plante a pris son accroissement, on voit naître tout le long du tube des renflemens ou des bourrelets, d'où sortent de nombreux filets, semblables à celui qui leur a donné naissance“ Vauch. Hist. d. Conf., 1803, p. 118.

<sup>4)</sup> „Mais le nom même du genre, qui n'est que l'expression d'une erreur, devra-t-il être conservé? Nous ne le pensons pas; nous en laissons toutefois le jugement à M. Vaucher lui-même, et c'est une marque de déférence que nous donnons volontiers à cet habile observateur“. Le Clerc S. l. Fructif. d. genr. Prolifère, 1817, p. 470.

<sup>5)</sup> A. de Candolle, Regeln d. botan. Nomenclatur. 1868, p. 21.

<sup>6)</sup> S. F. Gray, A natural Arrangem. of British Plants. I. 1821, p. 350.

die Gattung *Calluna* aufstellte, und dennoch haben diese Autoren so besser gethan, als wenn sie die Namen von 100 *Convolvulus* und 200 *Erica* geändert hätten“. Die Ansichten de Candolle's scheinen mir die Stabilität der Namen besser zu fördern als diejenige von OK., indem letzterer nämlich verlangt, dass „die einfache Majorität der Arten zur Zeit ihrer ersten giltigen Begründung maassgebend sein muss“, und dass diese Regel auch rückwirkende Kraft haben soll. Wenn 2 Sectionen von *Conjugata* bei Vaucher je 6 Arten hat, die dritte Sect. nur zwei, so scheint es mir nicht ganz nothwendig, dass eine der zwei ersten Sectionen bei der Theilung der Gattung den alten Namen behielt. Link hatte die drei Sectionen von Vaucher zuerst mit Gattungsnamen versehen und dabei den Namen *Conjugata* auf die kleinste Section übertragen, was ich billigen kann, was aber nach OK. ein Fehler sein sollte.

## G. Passerini.

### Nachruf.

Von P. Magnus.

Am 17. April 1893 starb in Parma Giovanni Passerini, Professor der Botanik und Director des botanischen Gartens daselbst.

Er war ein ausgezeichneteter Kenner der italienischen Flora und gab schon 1844 die *Flora Italiae superioris methodo-analytica. Thalamiflorae.* heraus. Später veröffentlichte er namentlich im Verein mit V. Cesati und G. Gibelli das „*Compendio della Flora Italiana*“, das den botanischen Theil eines grossen Sammelwerkes über die Geschichte und Natur Italiens bildet.

Schon frühe wandte er den Pflanzenkrankheiten und deren Ursachen seine Aufmerksamkeit zu. So studirte er genau die Aphiden und deren Angriffe auf die Pflanzen. Als Abschluss dieser Studien darf wohl sein 1863 in Genua erschienenes Werk „*Aphididae Italicae*“ zu betrachten sein. Sodann wandte er sich den durch Pilze verursachten Krankheiten zu, über die zahlreiche Arbeiten seit den 60er Jahren von ihm erschienen sind. Ich hebe in dieser Beziehung hervor: *J. Bozzacchioni del susino ed il fillorissema del pesco* 1864 (handelt über *Ascospora prunicola* Pass. (= *Taphrina Pruni* [Fckl.] Tul.) und *Ascomyces deformans*. — *La Nebbia delle mellonaje* 1875 (*Fusarium lagenarium*). — *La Nebbia dei cereali* 1876 (*Oidium, Septoria, Puc-*

cinia). — *La Nebbia del Moscatello ed una nuova Crittogama delle Viti* 1876 (*Ramularia ampelophaga* Pass.). — *La Nebbia del grano turco* 1876 (*Helminthosporium turcicum* Pass.). — *La Nebbia delle Amigdalee ossia de' frutti a nocciolo* 1876 (*Sporidesmium Amygdalearum* Pass.). — *Di una nuova specie di Carbone nel grano turco* 1877 (*Ustilago Fischeri* Pass.). — *La Rhizoctonia violacea nelle Batate* 1877. — *Di alcune crittogame osservate sul tabacco* 1881. — *La Nebbia dei gelsi*, 2 Mittheilungen, 1884 (*Fusarium Urticearum* Cda. gehört zu *Gibberella moricola* de Not. und *Dothiorella* zu *Botrysphaeria Berengeriana* Ces. de Not.). — *Una altra Nebbia del frumento* 1886 (*Gibellinia cerealis* Pass.). — *Pyrenomycetes novi aliquot in Camellia japonica* 1887. — *La Nebbia del pomodoro* 1889.

Von besonderem Werthe sind auch seine Untersuchung zur Systematik und geographischen Verbreitung der Pilze. Namentlich die Pilze der Umgebung von Parma hat er auf's Sorgfältigste erforscht und viele neue Formen daselbst entdeckt. 1867 erschien: *Primo elenco di funghi Parmensi*, welcher die Coniomyceten, Hyphomyceten und Ascomyceten umfasst und 325 Arten aufzählt. 1872 folgte der zweite Theil mit den Hymenomyceten, die 548 Arten umfassen. 1877 erschien der dritte Theil, der 150 Ustilagineen und Uredineen bringt, und 1879 der vierte Theil, der 150 Arten von *Septoria* enthält, unter denen viele neue Arten beschrieben sind. Ausserdem erschienen noch viele Mittheilungen, in denen neue und interessantere Arten behandelt werden, von denen ich nur erwähnen will die 1871 erschienenen *Spigolature nel campo della Flora Italiana* und die 1875—1891 herausgekommenen *Diagnosi di funghi nuovi*, denen sich noch manche in der *Grevillea*, *Revue mycologique* n. a. a. O. erschienene Mittheilungen über einzelne Arten anschliessen. Er war der Erste, der die niederen Formen der reichen Pilzwelt Ober-Italiens genauer erforschte, und wir können behaupten, dass dank seinen Arbeiten und den sich anschliessenden Arbeiten von Saccardo und Bizzozero (Venetien), Massalongo (Verona), Bresadola (Trient) und Cavara (Lombardei) Ober-Italien einer der mycologisch am besten erforschten Theile Europas ist, während namentlich auch die Kenntniss der reichen Pilzflora des übrigen Italiens noch weit zurücksteht.

Aber auch weit über Ober-Italien hinaus gingen seine Pilzforschungen. *Fungi siculi novi* gab er zusammen mit Beltrani 1882 heraus. *Fungi gallici novi*, erschienen 1885 in Bordeaux. Wichtig ist noch seine Arbeit über die

von O. Beccari in Abessinien gesammelten Pilze, die 1875 im *Nuovo giornale botanico Italiano* und ausführlicher 1886 in der von Ugolino Martelli herausgegebenen *Florula Bogosensis* erschienen ist.

Es war ihm vergönnt, das hohe Alter von 77 Jahren zu erreichen und bis in die letzten Jahre mit regem Geiste an der Entwicklung der Wissenschaft Theil zu nehmen.

## **Taphrina Gilgii P. Hennings et Lindau n. sp., ein neuer parasitischer Pilz der Mark.**

Von P. Hennings.

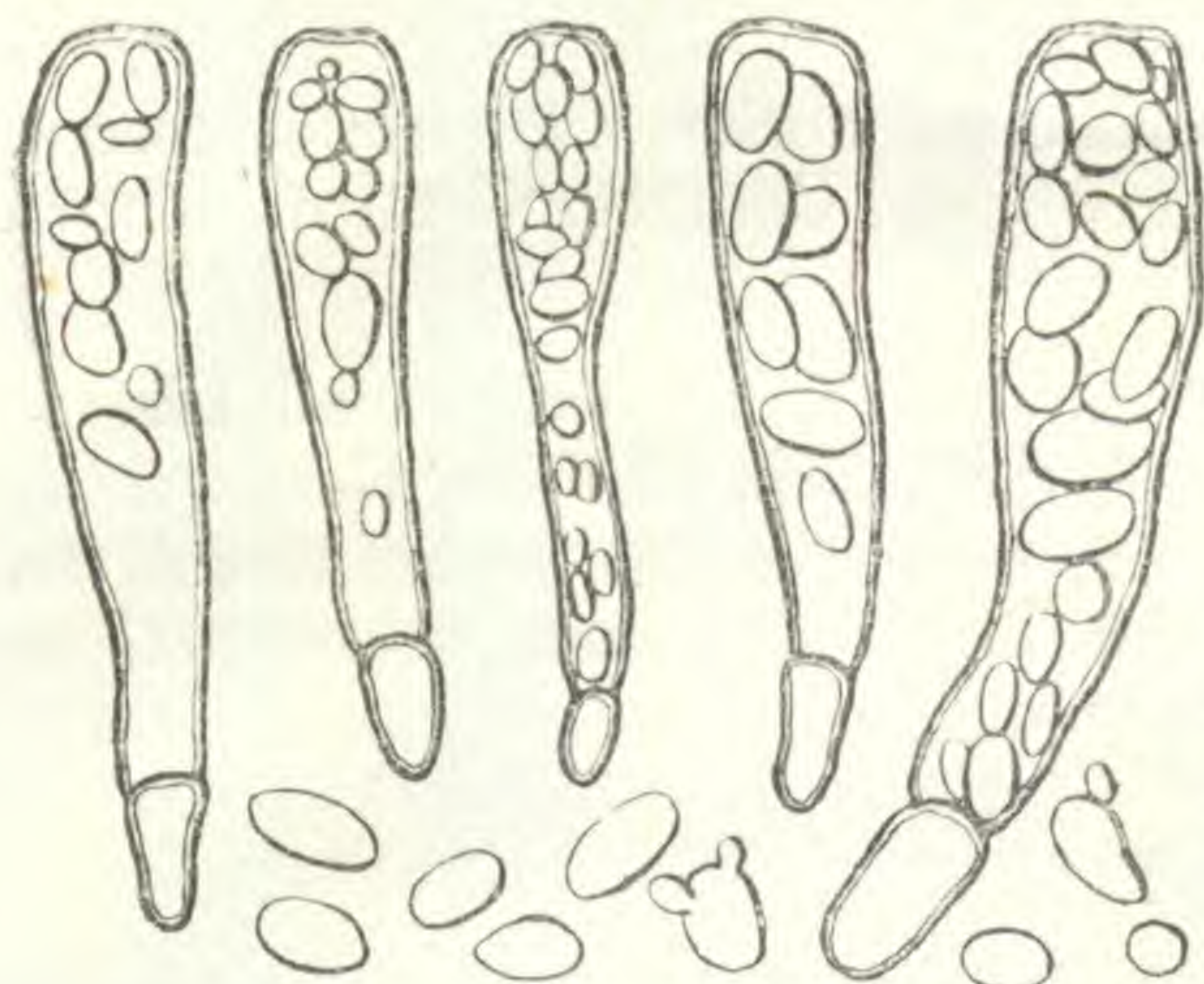
Auf einer am 28. Mai d. J. unternommenen Excursion beobachteten die Herren Dr. Lindau und Dr. Gilg in der Umgebung des Bahnhofes von Grossbeeren in der Mark an zahlreichen Sauerkirschenbäumen häufige und umfangreiche Hexenbesenbildungen. Mehrere dieser Hexenbesen wurden von ihnen mitgenommen und dieselben mir freundlichst zur Untersuchung des betreffenden Pilzes übergeben. Im Vergleich mit *Taphrina Cerasi* (Fuck.) Sadeb. und *T. minor* Sadeb. konnte ich sofort feststellen, dass vorliegende Art von diesen, auch auf Sauerkirschen vorkommenden Arten verschieden ist.

Durch den Pilz werden ganze Zweige der Sauerkirsche (*Prunus Cerasus* L.) hexenbesenartig verbildet, die Langtriebe pflegen sich dabei zu verlängern, die Kurztriebe kompakter zu werden, während die infizirten Blätter mehr oder weniger verkümmern, sich kräuseln, an den Spitzen besonders braun werden und unterseits mit einem weisslichen Reif dicht überzogen erscheinen.

Diese Eigenschaften hat vorliegende Art besonders mit *T. Cerasi* gemeinsam, ebenso haben die Ascen beider grössere Aehnlichkeit. Bei *T. Cerasi* sind dieselben jedoch etwas schlanker und länger im Verhältniss zur Breite. Bei *T. Gilgii* sind die Ascen verhältnissmässig breiter, besonders aber die Sporen viel grösser und anders geformt. Die Asci sind oblong-keulenförmig, an der Spitze stumpf abgerundet, 30—50  $\mu$  lang und bis 12  $\mu$  breit, von den Sporen meistens völlig ausgefüllt. Die Stielzelle scheint verhältnissmässig etwas breiter zu sein, als bei *T. Cerasi*, sie ist 6—13  $\mu$  lang und 5—9  $\mu$  breit.

Die Sporen finden sich zu 8 in jedem Schlauch, doch pflegen sich diese innerhalb desselben häufig durch heie-

artige Sprossungen zu vermehren, so dass sich nicht selten neben den 8 grösseren Muttersporen 4 bis 12 kleinere



Ascen und Sporen von *Taphrina Gilgii*  
(Vergr. c. 700).

mehrkugelige Tochtersporen finden. Die Form der normalen Schlauchspore ist meistens elliptisch oder eiförmig, seltener ganz kugelig, 6—10  $\mu$  lang, 5—7  $\mu$  dick. Vereinzelt finden sich Abweichungen in der Grösse. Bei *T. Cerasi* (Fuck.) Sadeb. sind die sehr schlanken Schläuche 35—50  $\mu$  lang und 5—7  $\mu$  dick, die Stielzelle ist 10—16  $\mu$  lang

und meist 3—5  $\mu$  dick. Die Ascosporen haben einen Durchmesser von 3—5  $\mu$  und sind meistens kugelig.

Diese Unterschiede scheinen uns vorläufig hinreichend zu sein, um hierauf eine neue, sehr baumschädliche und höchst wahrscheinlich sehr verbreitete Art aufzustellen.

In Ermangelung umfangreicheren Vergleichsmaterials von *T. Cerasi* u. A. haben wir uns lediglich auf die gegebenen Beschreibungen der in Betracht zu ziehenden Arten stützen müssen.<sup>1)</sup> Es scheint nun nicht ausgeschlossen zu sein, dass sich bei einer sorgfältigeren Untersuchung von *T. Cerasi* eine grössere Variation in der Form und Grösse der Ascen und Sporen herausstellt, und wenn dieses der Fall sein sollte, unsere Art sich vielleicht mit der ersteren vereinigen liesse. Jedenfalls scheint aber *T. minor* Sadeb. der *T. Cerasi* (Fuck.) Sadeb. in jeder Beziehung näher zu stehen als *T. Gilgii*.

## Literatur.

### I. Allgemeines und Vermischtes.

**Hariot, P.** Contribution à la flore cryptogamique de l'île Jan Meyen. (Journ. de Botan. VII. 1893. p. 117.)

**Mattirolo, O.** Reliquiae Morisianae. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892, Genova 1893. p. 374.)

<sup>1)</sup> Vergl. Sadebeck, Kritische Untersuchungen über die durch *Taphrina*-Arten hervorgebrachten Baumkrankheiten (1890, p. 24—27, T. IV, f. 6, 7, 8; Sacc. Syll. Fung. X, p. 69).



Aus dem Herbarium Moris werden Phanerogamen aufgezählt, denen sich zum Schlusse *Equisetum ramosissimum* und *Terfezia Magnusii* anschliessen.

**Schottländer, P.** Ricerche sul nucleo e le cellule sessuali presso le Crittogame. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892, Genova 1893. p. 420.)

**Sommier, S.** Risultati botanici di un viaggio all Ob inferiore II. (Nuov. Giorn. Bot. Ital. 1893. p. 41.)

Ausser den Phanerogamen werden eine grosse Anzahl von Kryptogamen aller Klassen aufgeführt; neu ist *Helotium Sommierianum* P. Magnus.

### III. Schizophyten und Flagellaten.

**Dubois, R.** Extinction de la luminosité du *Photobacterium sarcophilum* par la lumière. (Compt. rend. de la Soc. biolog. 1893. n. 6. p. 160.)

**Griffiths, A. B.** A Manual of Bacteriology. London (Heinemann) 1893.

**Hansgirg, A.** Zur Wahrung der Priorität. (La Nuov. Notar. 1892. p. 220.)

Verf. wahrt die Priorität einiger von ihm bereits früher veröffentlichten Cyanophyceen-Namen gegen die von Gomont neu gegebenen Bezeichnungen.

**Hariot, P.** Sur une Algue qui vit dans les racines des Cycadées. (C. R. des séances de l'Académie de sciences de Paris t. CXV. Juillet—Septembre 1892.)

Hariot hat die in den Wurzeln von *Gunnera* und Cycadeen endophytisch vorkommenden als *Anabaena* und *Nostoc* sp. von Reinke beschriebenen *Phycochromaceen* cultivirt und identisch gefunden. Er giebt dieser Alge den Namen *Nostoc punctiforme* Hariot.

**Hieronimus, G.** Ueber die Organisation der *Phycochromaceenzellen*. Herrn Prof. Dr. E. Zacharias zur Erwiderung. (Botan. Zeitung 1893. Heft V. p. 73.)

Verf. vertheidigt seine Resultate und Ansichten über die Organisation der *Phycochromaceenzellen* (Cohn's Beiträge zur Biologie der Pflanzen V. p. 461—495) gegen die Angriffe von E. Zacharias (Botan. Zeit. 1892. Nr. 38).

**Klebs, G.** Flagellatenstudien I. und II. Theil. (Zeitschrift f. wissensch. Zoologie. 1892. Bd. LV. Heft 2 und 3. p. 265, mit 3 Taf.

Auf diese höchst wichtige und auch für den Algenforscher sehr interessante Abhandlung möge hier besonders aufmerksam gemacht sein. Dieselbe gliedert sich in folgende Theile: 1. in die Einleitung, 2. in einen beschreibenden, systematisch geordneten Theil, in welchem Beobachtungen über eine grosse Zahl von zu den Flagellaten gehörigen Organismen, unter letzteren auch neue Arten, niedergelegt sind, und in einen Abschnitt über die Verwandtschaftsbeziehungen der niederen Organismen, welchem eine Tabelle (p. 428) beigelegt ist, die geeignet ist, die Ansichten des Verf. über die Verwandtschaftsverhältnisse dem Leser deutlich zu machen. Leider müssen wir hier verzichten, diese Tabelle wiederzugeben und verweisen auf die Abhandlung selbst, in der Voraussetzung, dass sowohl der Mykologe wie der Algenforscher aus dem Studium derselben Nutzen ziehen wird.

**Lustig, A.** Diagnostik der Bacterien des Wassers. 2. Aufl. In's Deutsche übersetzt von R. Teuscher. Jena (G. Fischer) 1893.

**Macchiati, L.** Sulla formazione delle spore nelle Oscillariacee. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 501.)

**Russell, H. L.** Non-parasitic bacteria in vegetable tissue. (The Bot. Gaz. 1893. p. 93.)

**Swan, A. P.** Resisting vitality of spores of Bacillus. (Annales of Bot. 1893. n. 3.)

**Zabolotny, D.** Sur la phosphorescence des lacs salés des environs d'Odessa. (Ann. de micrograph. 1893. p. 26.)

#### IV. Algen.

**Balsamo, F.** Index ad F. Traug. Kützingii Species Algarum, unicum editionem, anno 1849, perfectus. Napoli (Tornese). 1892.

**Beyerinck, M. W.** Bericht über meine Kulturen niederer Algen auf Nährgelatine. (Centralbl. f. Bact. u. Par. XIII. 1893. p. 368.)

**Farlow, W. G.** Some Algae in the Herbarium of the Long Island Historical Society. (Bull. Torr. Bot. Cl. 1893. p. 107.)

**Lemmermann, E.** Versuch einer Algenflora des Umgegend von Bremen. (Abhandl. der naturw. Ver. zu Bremen. XII. 1893. Heft 3. p. 497.)

In dem reichhaltigen Verzeichniss ist ausser einigen neuen Formen neu die Art: *Oedogonium Klebahnii*.

**Möbius, M.** Beitrag zur Kenntniss der Algenflora Javas. c. tab. 2. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 118.)

Es werden 50 Arten aufgezählt und zum Theil mit werthvollen Bemerkungen versehen. Neu sind von Süßwasserarten: *Uronema confervicolum* Lagh. v. *javanicum*, *Cladophora fluviatilis*, *Cl. Beneckeii*, *Tetrasporidium javanicum* (n. gen. et n. sp.), *Anabaena sphaerica* Born. f. *javanica*; von marinen Arten: *Cladophora clavata*, *Cl. elegans*, *Siphonocladus exiguus*. Am Schluss giebt Verf. eine Aufzählung aller bisher von Java bekannten Algen, deren Zahl sich bisher auf 186 beläuft.

**Okamura, K.** Notes on some Japanese Algae. (The Botan. Magaz. Tokio 1893. p. 7.)

**Pero, P.** Ricerche e studi sui laghi valtellinesi. (La Nuov. Notar. 1893. p. 248.)

Der Lago delle Scalle di Fraele im Valtellina wird nach seiner geologischen, floristischen und faunistischen Beschaffenheit geschildert und eine reichhaltige Liste der beobachteten Algen mitgetheilt.

**Piccone, A.** Alghe della Cirenaica. (Ann. d. R. Ist. Bot. di Roma. V., 2. 1893. p. 45.)

**Rauff.** Ueber Kalkalgen und Receptaculiten. (Verhandl. des naturhist. Ver. der preuss. Rheinlande etc. tom. 49. 1892. p. 74.)

Behandelt die fossilen Algengattungen *Bornetella* und *Receptaculites*.

**Sauvageau.** Sur les Algues d'eau douce récoltées en Algérie pendant la session de la Société botanique en 1892. (Bull. Soc. Bot. de Fr. XXXIX. 1893. p. CIV.)

**Schmidle, W.** Beiträge zur Algenflora des Schwarzwaldes und der Rheinebene. (Bericht d. naturf. Gesellsch. zu Freiburg i. B. Bd. VII. Heft 1. S. 68 mit 5 Taf.)

Das Verzeichniss enthält vorzüglich Desmidiaceen und Palmellaceen. Der Verf. unterscheidet für Baden (ausgenommen ist die Bodenseegegend, die Baar, der Odenwald) in algologischer Hinsicht drei Florengebiete, nämlich dasjenige des Schwarzwaldes, der kalkreichen Gewässer der Rheinebene und das der kalkarmen. Diese drei Gebiete sind durch das Vorherrschen und Fehlen gewisser Arten characterisirt. Neu wird die Gattung *Kirchneriella* mit der Art *K. lunata* (syn. *Rhaphidium convolutum* var. *lunaria* Kirchner), ferner folgende Arten und Varietäten: *Microspora amoena* var. *crassa*, *Cladophora striata*, *Mischococcus conferviculus* var. *ramosus*, *Coelastrum pulchrum*, *Penium Mooreanum*

var. constrictum, Closterium angustatum var. subrectum, Disphinctium quadratum var. Willei, D. globosum var. subviride, Xanthidium antilopaeum var. leve, Cosmarium Meneghini var. granatoides, C. Braunii var. lobatum, forma deformata, C. Naegelianum var. crenulatum, C. nitidulum var. subundulatum, C. scenedesmus var. intermedium Gutw. forma glabra, C. subcucumis, C. Wittrockii var. elongatum, C. substriatum Nordst. var. minus, C. insigne, C. reniforme var. retusum, C. intermedium forma minor, C. subrenatum var. Nordstedtii, C. subpachydermum, C. lobulatum, C. subbroomei, Euastrum insigne var. elegans, E. humerosum var. mammosum, Staurastrum Nigrae Silvae, St. hystrix var. paucispinosum, Micrasterias crux Melitensis var. ornatum. Ferner sind 43 der aufgeführten Arten und Varietäten neu für Deutschland. — Die 5 gut ausgeführten Tafeln enthalten Abbildungen der neuen und einiger anderer Formen.

**Weiss, J. E.** Resultate der bisherigen Erforschung der Algenflora Bayerns. (Ber. der Bayer. Bot. Ges. 1893. II. p. 31.)

**West, W.** Notes on Scotch Fresh-water Algae. c. tab. (Journ. of Bot. 1893. p. 97.)

Schizophyceen, Chlorophyceen und Bacillariaceen, davon neu: Oedogonium Itzigsohnii De By. var. minor, Mougeotia nummuloides recurva Hars. var. scotica, Oocystis apiculata, Trochiscia paucispinosa.

**Moll, J. W.** Observations on karyokinesis in Spirogyra. (Verhandl. der Koninkl. Ak. van Wet. te Amsterdam. Sect. III. Deel I. 1893. n. 9.)

**Roy, J.** On Scottish Desmidiaceae (Anfang). (Ann. of Scott. Natur. Hist. 1893. p. 106.)

**Wolle, F.** Desmids of the United States and list of American Pediastrums. 2. ed. Bethlehem, Pa. 1893.

**Östrup, E.** Undersøgelse af Diatoméerne fra Regnen den 3. Maj 1892. (Videnskabl. Medd. fra den naturh. For. i. Kjöbenhavn fra 1892. p. 139.)

**Pantocsek, J.** Beiträge zur Kenntniss der fossilen Bacillarien Ungarns III. Süßwasser-Bacillarien etc. Berlin (R. Friedländer) 1893.

**Chodat, R. et Malinesco, O.** Sur le polymorphisme du Scenedesmus acutus Mey. c. tab. (Bull. de l'herb. Boiss. 1893. p. 184.)

Verf. glauben die Identität von Scenedesmus und Dactylococcus nachgewiesen zu haben, ebenso dass viele der unter die Gattungen Pleurococcus, Gloeocystis, Raphidium, Palmella und Protococcus fallenden Formen nur Entwicklungsglieder von Scenedesmus seien.

**Richter, P.** Hat Microcrocis Dieteli Richt. Beziehung zu Merismopedium (Holopedium) geminatum Lagerh.? (La Nuov. Notar. 1893. p. 292.)

cfr. Hedwigia 1893. p. 74.

**Wildeman, E. de.** Quelques notes sur le genre Scenedesmus Turp. (Compt. rend. des séanc. de la Soc. r. de bot. de Belg. 1892. p. 218.)

— Sur le genre „Pleurococcus“ Menegh. et sur le Pl. nimbatu sp. nov. (La Notarisia 1893. Nr. 1. p. 3—7.)

Die neue Art besitzt eine gelatinöse Hülle, muss jedoch noch zu der Gattung Pleurococcus gestellt werden. Der Verfasser modificirt daher die Gattungsdiagnose.

**Allen, T. F.** Characeae of America. Part. II. fasc. I. New-York 1893.

— Notes on new Characeae. (Bull. Torr. Bot. Cl. 1893. p. 119.)

**Borzi, A.** Intorno allo sviluppo sessuale di alcune Feoficee inferiori c. tab. 2. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 454.)

Untersucht sind Phaeothamnion confervicolum Lagh. und Phaeococcus Clementi (Menegh.) Borzi (nov. gen.).

**Crato, E.** Ueber die Hansteenschen Fucosankörner. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 235.)

**Holmes, E. M.** The Occurrence of Pylaiella varia Kjellm. in Scotland. c. tab. (Ann. of Scott. Natur. 1893. p. 101.)

**Schmitz, F.** Kleinere Beiträge zur Kenntniss der Florideen. II u. III. (La Nuov. Notar. 1893. pag. 226.)

In dem „Beitrag II“ kommt Verf. noch einmal darauf zu sprechen, dass die Bangiaceen von den Florideen abzutrennen und zu den Cyanophyceen in die Nähe der Schizogoneen zu stellen seien.

In „Beitrag III“ identificirt Verf. Schottmüllera paradoxa Grun. mit Acanthopeltis japonica Okamura. Erstere Alge war

durch G. v. Martens fälschlich als *Castraltia salicornioides* Rich. bestimmt worden, welchen Namen später Grunow in *Schottmüllera paradoxa* mscr. umänderte. Der Okamurasche Name hat aber jetzt allein Geltung, da er mit Diagnose veröffentlicht ist.

— Die Gattung *Lophothalia* J. Ag. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. pag. 212.)

Die Gattung *Lophothalia*, bereits früher von Kützing aufgestellt, wurde 1890 von J. Agardh neu begründet und erweitert und umfasste bisher 16 Arten. Davon untersuchte Verfasser 14 und bringt diese in 5 verschiedenen Gattungen unter.

I. *Brongniartella* Bory. (*B. byssoides*, *Solierii*, *australis*, *strobilifera*, *mucronata*, *sarcocaulon*, *Feredayae*).

II. *Lophothalia* Kütz. a. *Eulophothalia* (*L. verticillata*, *hormoclados*), b. *Doxodasya* (*L. bolbochaete*, *Lenormandiana*, *lanuginosa*).

III. *Wrightiella* n. gen. (*W. Blodgettii*, *Tumanowiczii*).

IV. *Lophocladia* n. gen. (*L. trichoclados*, *Harveyi*, *Lallemandi*, die beiden letzteren bisher zu *Dasya* gerechnet).

V. *Dasya* C. Ag. Zu dieser grossen Gattung gehört *Lophothalia* (?) *scopulifera*.

Verf. beschreibt dann noch 2 nahe verwandte neue Gattungen *Murrayella* und *Wilsonaea*.

— Die Gattung *Microthamnion* J. Ag. (*Seirospora* Harv.) (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 273.)

Der neue Name *Microthamnion* muss fallen, da eine so benannte Gattung der Chlorophyceen giltig ist; die von J. Agardh hierher gerechneten Arten gehören in das alte Harvey'sche Genus *Seirospora*.

## V. Pilze.

**Arnould, L.** Liste des espèces de Champignons récoltées en Picardie pendant les années 1890—92. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 98.)

Basidiomyceten und Ascomyceten.

**Boudier, E.** Quelques observations sur les principales espèces récoltées pendant les excursions de la Session Mycologique de 1892. c. tab. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 5.)

Ausser wenigen Helvellaceen nur Basidiomyceten.

**Bourquelot, E.** Nouvelles recherches sur les matières sucrées contenues dans les Champignons (Fin). (Bull. de la Soc. myc. de Fr. 1893. Fasc. I.)

— Sur l'époque de l'apparition du tréhalose dans les Champignons (l. c.).

**Costantin, J.** De la culture du champignon dans les carrières neuves. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 81.)

— Le Suisse (*Aphodius fimetarius*) et quelques autres insectes et acariens nuisibles au champignon de couche (l. c. p. 84.)

— Note sur les champignons appelés „oreilles de chat“ (l. c. p. 87.)

Unter diesem Namen verstehen die Champignonzüchter eine *Clitocybe* und einen *Pleurotus*.

**Fayod, V.** Censimenti dei funghi osservati nelle valli valdesi del Piemonte, durante i mesi di agosto—ottobre del 1885—87. (Ann. della r. Acc. di agric. di Torino XXXV. 1892.)

**Godfrin, J.** Contributions à la flore mycologique des environs de Nancy (2. liste). Nancy (Berger-Levrault et Co.) 1893.

**Guillemot, J.** Champignons observés a Toulon et dans ses environs en 1890/91. (Bull. Soc. Myc. 1893. p. 19.)

Zum allergrössten Theil Basidiomyceten.

**Heim, F.** Sur les pigments lutéiniques des Champignons. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 92.)

**Hennings, P.** Fungi Aethiopico-arabici. I. G. Schweinfurth legit. c. tab. 2. (Bull. de l'herb. Boiss. 1893. p. 97.)

Neu sind folgende Arten: *Podaxon pistillaris* (L.) Fr. var. *africanus*, *Tylostoma Barbeyanum*, *Scleroderma Geaster* Fr. var. *socotranum*, *Phellorina squamosa* Kalchbr. et Mac Ow. var. *mongolica*, *Lepiota Schweinfurthii*, *Guepinia fissa* Berk. var. *abyssinica*, *Uromyces Cyperi*, *U. juncinus* Thüm. var. *aegyptiacus*, *U. Commelinae* Cke. var. *abyssinicus*, *U. Cyathulae*, *U. Barbeyanus*, *U. Gürkeanus*, *U. Pazschkeanus*, *U. Lasiocorydis*, *U. Cluytiae* Kalchbr. et Cke. var. *eritraeensis*, *U. Melothriae*, *Puccinia eritraeensis* Pazschke, *P. Euphorbiae*, *P. Aschersoniana*, *Aecidium Englerianum* P. Henn. et Lindau, *A. Rosae abyssinicae*,

*A. Cissi* Wint. var. *physaroides*, *A. rhytismoideum* B. et Br. var. *Mabae*, *A. Ocimi*, *A. Dietelianum*, *A. Solani unguiculati*, *A. Wittmackianum*, *A. Conyzae*. *Uredo Fici* Cast. var. *abyssinica*, *U. Zygothyli*, *U. Schweinfurthii*, *Caecoma Rhoëis*, *Ustilago Schumanniana*, *Schröteria arabica*, *Dimerosporium Acokantherae*, *Meliola polytricha* Kalchbr. et Cke. var. *abyssinica*, *Asterella Rehmii*, *A. Schweinfurthii*, *Poronia Ehrenbergii*, *Parodiella Schimperii*, *Phyllachora abyssinica*, *Ph. Pittospori*, *Dothidea aloicola*, *Septonema Henningsii* Bres., *Cercospora Cassiae*, *Tubercularia Schweinfurthii* Bres., *Diplodia viscicola*, *Septoria Crotonis* Bres., *S. (?) acuriana*, *Phyllosticta Mimusoopsisidis*.

**Hennings, P.** *Fungi africani*. II. c. tab. (Engl. Jahrb. XVII. 1893. p. 1.)

Ausser den aus vorstehender Abhandlung bereits genannten Pilzen sind hier noch folgende neue Arten beschrieben: *Ustilago Stuhlmannii*, *U. Tricholaenae*, *Dimerosporium Autranii*, *Hypomyces Stuhlmannii*, *Diatrype bukobensis*, *Xylaria obtusissima* (Berk.) Sacc. var. *togoënsis*, *Peziza Braunii*, *P. Büttneri*, *Uromyces Astragali* (Opiz) Sacc. var. *abyssinia*, *Auricularia Auricula Iudae* (L.) Schröt. var. *mauritiensis*, *A. Emini*, *Tremella togoënsis*, *Stereum bellum* (Kze.) Sacc. var. *togoënsis*, *Lachnocladium Schweinfurthianum*, *Pterula Bresadoleana*, *Clavaria Braunii*, *Cl. madagascariensis*, *Fomes Emini*, *Polyporus raduloides*, *Polystictus luteus* Bl. et Nees var. *bukobensis*, *Hexagonia Stuhlmannii*, *Lenzites madagascariensis*, *Lentinus Weissenbornii*, *L. velutinus* Fr. var. *africanus*, *L. bukobensis*, *Marasmius Stuhlmannii*, *M. Schweinfurthianus*, *Stropharia Stuhlmannii*, *Naucoria Büttneri*, *Tubaria Embolus* (Fr.) Sacc. var. *madagascariensis*, *Flammula penetrans* Fr. var. *madagascariensis*, *Pholiota Engleriana*, *Claudopus Englerianus*, *Annularia sansibarensis*, *Lepiota Stuhlmannii*, *Tylostoma Barbeyanum*, *Podaxon mossamedensis* Welw. et Curr. var. *Emini*, *Scleroderma Geaster* Fr. var. *socotrana*.

**Humphrey, J. E.** Report of the Departement of Vegetable Physiology c. tab. 5. (Massach. State Agric. Exper. Stat. 1892.)

Verf. behandelt in seinem Bericht eine Menge von verderblichen Pilzkrankheiten der Culturpflanzen, welche er genauer studirt hat und gegen die er Heilmittel vorschlägt.

**Massee, G.** *British Fungus Flora: a classified text-book of mycology.* vol. II. London (Bell and Son) 1893.

**Mori, A.** *Enumerazione dei funghi delle province di Modena e di Reggio.* (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 62, 129.)



**Patouillard, N.** Quelques champignons asiatiques nouveaux on peu connus. (Bull. de l'herb. Boiss. 1893. p. 300.)

Neu sind: *Polyporus Euphorbiae*, *Heterochaete tonkiniana*, *Aecidium Litseae*, *Phyllachora Symploci*, *Isaria arborea*.

**Patouillard, N. et Lagerheim, G. de.** Champignons de l'Équateur (III). (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 124.)

An neuen Arten enthält das interessante Verzeichniss folgende: *Lepiota Callambra* Lagh., *Crinipellis Eggersii* Pat., *Cr. Myrti* Pat., *Marasmius gilvus* Pat., *M. isabellinus* Pat., *Pleurotus albo-niger* Pat., *Pl. (?) follicolus* Pat. et Lagh., *Dicthyolus castaneus* Pat., *Crepidotus quitensis* Pat., *Polyporus gualeaeensis* Pat., *P. Baccharidis* Pat., *Porothelium cinereum* Pat., *P. tenue* Pat., *Hydnum Melastomae* Pat., *Kneiffia tenuis* Pat., *Astrostroma andinum* Pat., *Aleurodiscus croceus* Pat., *Corticium pellucidum* Pat., *C. Chusqueae* Pat., *Tomentella ochraceo-viridis* Pat., *Phaeocyphella Chusqueae* Pat., *P. farinosa* Pat., *P. euphorbiaecola* Pat., *Septobasidium albidum* Pat., *Auricularia euphorbiaecola* Pat., *Platyglœa Cissi* Pat., *P. succinea* Pat., *P. carnea* Pat., *Tremella inconspicua* Pat., *P. Pululahuana* Pat., *Exidia alveolata* Pat., *Heterochaete livida* Pat., *H. minuta* Pat., *H. kneiffiopsis* Pat., *H. ochracea* Pat., *H. livido-fusca* Pat., *H. albida* Pat., *Sebacina glauca* Pat., *S. hirneoloides* Pat., *Ceracea Lagerheimii* Pat., *Hydnangium Soderstromii* Lagh., *Physarum rubropunctatum* Pat.

**Saccardo, P. A.** I nomi generici dei funghi e la riforma del. Dott. Kuntze. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 434.)

— *Fungi aliquot herbarii regii Bruxellensis.* (Compt. rend. des Séanc. de la Soc. r. bot. de Belg. 1892. p. 224.)

— *Mycetes sibirici.* (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 213.)

**Heim, F.** Sur la germination des spores tarichiales des *Empusa*. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 119.)

**Humphrey, J. E.** The Saprolegniaceae of the United States, with notes on other species c. tab. (Read before the Americ. Philos. Soc. 12. Nov. 1892.)

Verf. giebt auf Grund eigener Untersuchungen eine Uebersicht der nordamerikanischen Saprolegniaceen. In der Einleitung handelt er die Morphologie und Entwicklungsgeschichte der Gruppe ab. Im systematischen Theil sind folgende Arten beschrieben und abgebildet: *Saprolegnia monoica* Pringsh., *spiralis* Corn., *mixta* de By., *ferax* (Gruit) Thur., *hypogyna* Pringsh.,

tortulosa de By., anisospora de By., astrophora de By., Treleaseana n. sp. Leptolegnia caudata de By. Pythiopsis cymosa de By. Achlya prolifera (Nees) de By., americana n. sp., de Baryana n. sp., megasperma n. sp., polyandra Hildebr., articulata de By., oblongata de By., racemosa Hildebr., oligacantha de By., papillosa n. sp., recurva Corn., spinosa de By., cornuta Arch., stellata de By. Aphanomyces laevis de By., stellatus de By., phycophilus de By., scaber de By. Thraustotheca clavata (de By.) Humphr. (n. gen.). Dictyuchus Magnusii Lindst., polysporus Lindst. Aplanes androgynus (Arch.) Humphr. Leptomitius lacteus (Roth) Ag. Apodachlya brachynema (Hildebr.) Pringsh., pyriferia Zopf, completa n. sp.

**Magnus, P.** Ueber den Protomyces (?) filicinus Niessl. (c. tab. Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 163.)

Niessl hatte in Rabenhorst Fungi europaei n. 1659 einen kleinen parasitischen Pilz auf Phegopteris vulgaris ausgegeben, den er vorläufig als Protomyces filicinus bezeichnet hatte. Verf. konnte nun mit reichlichem Material den Nachweis führen, dass der Pilz weder zu Protomyces gehört, wie Niessl, noch zu Uredo Polypodii, wie Winter vermuthete, sondern dass er der Vertreter einer eigenen, wahrscheinlich zu den Phycomyceten gehörigen Gattung ist, welche Verf. Uredinopsis wegen ihrer habituellen Aehnlichkeit mit den Uredineen nennt.

**Morgenthaler, J.** Der falsche Mehlthau, sein Wesen und seine Bekämpfung. 2. Aufl. Zürich (Speidel) 1893.

**Peglion, V.** Studio anatomico di alcune ipertrofie indotte del Cystopus candidus in alcuni organi del Raphanus raphanistrum. (Riv. di patol. veget. I. 1893. p. 265.)

**Rumm, C.** Ueber die Wirkung der Kupferpräparate bei Bekämpfung der sogenannten Blattfallkrankheit der Weinrebe. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 79.)

**Voglino, P.** Ricerche intorno allo sviluppo del micelio della Plasmopara viticola nelle gemme della vite. c. tab. Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. (p. 565.)

**Wildeman, E. de.** Une espèce nouvelle du genre Lagendium Schenk. (Compt. rend. des Séanc. de la Soc. r. de bot. de Belg. 1892. p. 178.)

---

**Hariot, P.** Notes sur quelques Ustilaginées. (Journ. de Bot. 1893. p. 75.)

**Kirchner, O.** Ueber die Behandlung des Saatgetreides mit warmem Wasser als Mittel gegen den Flug- und Steinbrand. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. p. 2.)

**Klebahn, H.** Einige Versuche, betreffend den Einfluss der Behandlung des Saatguts gegen Brandpilze auf die Keimfähigkeit und den Ertrag des Getreides. (Zeitschr. für Pflanzenkr. 1893. p. 65.)

**Nawaschin, S.** Ueber die Brandkrankheit der Torfmoose. (Mélang. biol. St. Petersburg. XIII. 1893. c. tab.)

Verf. kann seine früheren Angaben über den in Sphagnumkapseln parasitirenden Brandpilz *Tilletia Sphagni* in mehreren Punkten vervollständigen. Da die Keimung der Sporen bisher noch nicht beobachtet werden konnte, so ist die Stellung des Pilzes noch nicht absolut sicher.

---

**Becker, M. A., Ritter v.** Die essbaren und giftigen Schwämme in ihren wichtigsten Formen. Wien (Gerold's Sohn) 1893.

**Boudier, E.** Sur les causes de production des tubercules pileux des lames de certains Agarics. (Rev. génér. de Bot. V. 1893. n. 49.)

**Bourquelot, E. et Arnould, L.** Remarques sur le réseau et les squames du pied des Bolets. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 76.)

**Britzelmayr, M.** Materialien zur Beschreibung der Hymenomyceten. (Bot. Centralbl. 1893. p. 33.)

**Heim, F.** Sur une anomalie du chapeau chez le *Boletus scaber*. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 113.)

**Jaczewski, A. de.** Quelques Champignons récoltés en Algérie c. tab. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 46.)

Verf. hat nur wenige Arten bei seinem kurzen Aufenthalt in Algier sammeln können, trotzdem befinden sich darunter Neuheiten: *Uredo Zygophylli*, *Uredo Stipae* nov. form., *Uromyces Suaedae*, *Uromyces Phalaridis* und *Tilletia Trabuti*.

**Kahle, C. und Röhland, H.** Essbare Pilze und ihre Verwerthung im Haushalte. 2. Aufl. c. Fig. Jena (Mauke) 1893.

**Kaufmann, F.** Die bei Elbing gefundenen essbaren und giftigen Täublinge (*Russula* L.). (Verhandl. des westpr. bot. zool. Ver. Heft 15. 1892. p. 21.)

Die 34 vorkommenden Arten werden genau beschrieben.

**Le Covec.** Note relative à la couleur des spores de quelques espèces du genre *Tricholoma* de Fries (*Gyrophila* de Quélet). (Bull. de la Soc. Lin. de Normandie 4 ser. VI. 1892. Fasc. 4. p. 178.)

**Lindau, G.** Bemerkungen über Bau und Entwicklung von *Aecidium Englerianum* P. Henn. et Ldu. c. tab. (Engl. Jahrb. XVII. 1893. p. 43.)

**Mac Millan, C.** That „Probably carnivorous“ *Polyporus*. (The Botan. Gaz. XVIII. 1893. p. 129.)

**Magnus, P.** Nachtrag zu „Mycologische Miscellen“. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 212.)

**Patouillard, N.** Le genre *Skepperia* Berk. c. tab. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 1.)

Die Thelephoraceengattung *Skepperia* war bisher monotyp (*S. convoluta* Berk.). Verf. beschreibt jetzt noch eine neue Art *S. andina* und stellt *Friesula platensis* Speg. zu dieser Gattung (*S. platensis* [Speg.] Pat.).

**Peglion, V.** La Ruggine dell' Endivia, *Puccinia Prenanthis*. (Riv. di patol. veget. I. 1893. p. 299.)

**Richards, H. M.** On the development of the spermogonium of *Caecoma nitens* Schw. (Proc. Ann. Acad. of Arts and Sc. 1893. p. 31.)

**Rolland, L.** Essai d'un calendrier des champignons comestibles des environs de Paris c. tab. (Schluss). (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 67.)

**Sydow, P.** Erwiderung. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 232.)

Verf. vertheidigt sich gegen die Angriffe von Magnus in Betreff der Züchtung der *Melampsora Tremulae* aus den Sporen von *Caecoma Chelidonii*.

**Tavel, F. v.** Bemerkungen über den Wirthswechsel der Rostpilze. (Ber. d. Schweiz. bot. Ges. III. 1893. p. 97.)

Stebler und Schröter hatten 1892 eine Untersuchung über die schweizerischen Wiesentypen veröffentlicht. Hier waren die Charakter- und die Begleitpflanzen der einzelnen Arten der Wiesen nachgewiesen worden. Verf. meint nun, dass gewisse heterocische Uredineen auf ganz bestimmte Wiesentypen be-

schränkt seien, weil sich die Wirthspflanzen nur auf diesen fänden. Dass seine Ansicht richtig ist, beweisen die Beispiele, die er anführt, so z. B. *Puccinia Sesleriae*, *Puccinia firma* u. s. w.

**Thaxter, R.** Note on *Phallogaster saccatus* c. tab. (The Bot. Gaz. 1893. p. 117.)

**Tieghem, Ph. van.** Sur la classification des Basidiomycètes. (Journ. de Botan. 1893. p. 77.)

**Vuillemin, P.** Remarques sur les affinités des Basidiomycètes. (Journ. de Bot. 1893. p. 164.)

---

**Berlese, A. N.** Descrizione di alcuni nuovi generi di Pirenomiceti c. tab. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 567.)

Beschrieben werden die neuen Gattungen: *Acanthophiobolus* und *Didymotrichia*.

**Gaillard, A.** Note sur les Hyphopodies mycéliennes et la formation des périthèces des *Asterina* c. tab. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 95.)

— Note sur le genre *Lembosia*. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 122.)

*Lembosia* ist von den Hysteriaceen auszuscheiden und in die Nähe von *Asterina* zu setzen.

**Gjurašin, S.** Ueber die Kerntheilung in den Schläuchen von *Peziza vesiculosa* Bull. c. tab. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 113.)

**Magnus, P.** Ueber eine neue *Epichloë* aus dem ostindischen Archipel c. tab. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 157.)

Verf. beschreibt eine neue Art *Epichloë Warburgiana* von Celebes und den Philippinen, die besonders durch die Art ihres Parasitismus interessant ist.

**Mattirolo, O.** Sul valore sistematico del *Choiromyces gangliformis* Vitt. e de *Ch. meandriformis* Vitt. (Fine). (Malpighia VI. 1893. p. 467.)

**Paoletti, G.** Saggio di una monografia del genere *Eutypa* tra i pirenomiceti c. tab. 3. (Atti R. Ist. Venet. di Sc., Lett. ed Art. ser. VII. 1893. T. III. Disp. 10.)

**Phillips, W.** *Gyromitra gigas* (Krombh.) Cke. c. tab. (Journ. of Bot. 1893. p. 129.)

---

**Arnold, F.** Lichenologische Fragmente 32. (Oesterr. Bot. Ztschr. 1893. p. 137.)

**Baroni, E.** Licheni raccolti dal Prof. E. Rodegher nell' Italia superiore. (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 70.)

— Notizie e osservazioni sui rapporti dei Licheni calcicoli col loro sostrato. (l. c. p. 136.)

— A proposito di una comunicazione di L. Micheletti che ha per titolo: *Ochrolechia parella* var. *isidioidea* Mass. (d. c. p. 141.)

**Boberski, W.** Vierter Beitrag zur Lichenologie Galiziens. (Anzeig. der Akad. d. W. in Krakau 1893. n. 2.)

**Heller, A. A.** Preliminary enumeration of the Lichens of Lancaster County, Pennsylvania Lancaster. 1893.

**Hue.** Lichens des grèves de la Moselle, entre Méréville et Pont-Saint-Vincent, Messein et Neuves-Maison (Meurthe-et-Moselle). (Bull. Soc. Bot. de Fr. XXXIX. 1893. p. 373.)

**Jatta, A.** Materiali per un centesimo generale dei Licheni (Cont.). (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 106, 144, 221.)

**Micheletti, L.** *Ochrolechia parella* var. *isidioidea* Mass. (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 77.)

**Müller, J.** Lichenes arabici a cl. Dr. Schweinfurth in Arabia Yemensis lecti. (Bull. de l'herb. Boiss. 1893. p. 130.)

15 Arten, darunter neu: *Placodium concrescens*, *Dictyographa arabica* (n. gen.).

— Lichenes amboinenses a cl. Dr. C. Pictet lecti (l. c. p. 132).

10 Arten, neu: *Arthonia amboinensis*, *Opegrapha trilocularis*.

— Lichenes chinenses Henryani, a cl. Dr. A. Henry anno 1889 in China media lecti (l. c. p. 235).

24 meist weiter verbreitete Arten.

— Lichenes Scottiani, in Sierra Leone Africae occidentalis a cl. Scott-Elliot lecti et missi (l. c. p. 304).

14 Arten, darunter die neue *Opegrapha humilis*.

**Behrens, J.** Trockene und nasse Fäule des Tabaks. „Der Dachbrand“. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. p. 82.)

Verf. untersucht die Einwirkung mehrerer die „Fäule“ des zum Trocknen aufgehängten Tabaks verursachenden Pilze auf die Güte des Tabakblattes.

**Berlese, A. N.** Osservazioni critiche sulla *Cercospora Vitis* (Lév.) Sacc. (Riv. di patol. veget. I. 1893. p. 258.)

— Sopra una nuova malattia fungina del Leccio. (Riv. di patol. veget. I. 1893. p. 285.)

**Cavara, F.** Ueber einige parasitische Pilze auf dem Getreide c. tab. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. p. 16.)

Verf. schildert die Wirkungen von *Gibellina cerealis* Pass., *Septoria graminum* Desm., *Phoma lophiostomoides* Sacc., *Acremoniella occulta* n. sp., *Ophiocladium Hordei* n. gen. et n. spec. auf das Getreide.

**Costantin, J.** Note sur la Culture du *Mycogone rosea*. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 89.)

*Mycogone rosea* unterscheidet sich von *M. perniciosa* hauptsächlich durch die Grösse und Färbung der Chlamydosporen und Verticilliumsporen.

**Fischer, M.** Zur Entwicklungsgeschichte des *Cryptosporium leptostromiforme* J. Kühn. (Bot. Centralbl. 1893. p. 289.)

— Das *Cryptosporium leptostromiforme* J. Kühn. Ein Kernpilz, der eine ernste Gefahr für den Lupinenbau bedeutet c. tab. Bunzlau (F. Telge) 1893. Pr. 0,75 M.

Verf. giebt in den beiden Arbeiten, von denen die letztere eine mehr populäre, für die praktischen Landwirthe berechnete ist, die Schilderung der Entwicklungsgeschichte des *Cryptosporium leptostromiforme* und der Schäden, den dieser Parasit dem Lupinenbau zufügt. Verf. geht dann weiter ausführlich auf die Mittel ein, welche ihm zur Bekämpfung des Schädling als die geeignetsten erscheinen.

**Frank, B.** Ueber die Befallung des Getreides durch *Cladosporium* und *Phoma*. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. p. 28.)

— Ueber ein parasitisches *Cladosporium* auf Gurken (l. c. p. 30).

— *Phoma Betae*, ein neuer Rübenpilz (l. c. p. 90).

**Grönlund, Chr.** En ny *Torula*-Art og to nye *Saccharomyces*-Arter, undersøgte paa Ny Carlsberg's Laboratorium. (Videnskabl. Medd. fra den naturhist. For. i Kjöbenhavn for 1892. p. 1.)

*Torula Novae Carlsbergiae*, *Saccharomyces Ilicis* und *Aquifolii*.

**Heim, F.** Sur un curieux champignon entomophyte: *Isaria tenuis* n. sp. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 114.)

**Hieronimus, G.** Ueber die Organisation der Hefezellen. (Berichte der deutsch. botan. Gesellsch. Band XI. 1893. p. 176 mit Taf.)

Der Verf. schliesst sich Brücke, Krasser und Raum insofern an, als er das Vorhandensein eines geschlossenen echten Zellkernes in der Hefezelle läugnet. Derselbe untersuchte nur Presshefe und fand, dass junge, in lebhafter Vegetation befindliche Zellen eine Schichtung des Protoplasmas in zwei Theile, in eine Rindenschicht und einen Centralkörper, erkennen lassen. Besonders in letzterem finden sich chromatophile körnige, oft deutlich eckige und daher vermuthlich krystallinische organische Massen, sogenannte Krystalloide, welche Reihenlagerung zeigen. Diese Reihen zeigen unregelmässig spiralige oder knäuelartige Anordnung. Der Verf. schliesst daraus, dass die von manchen Seiten abgeleugnete Fibrillenstructur des Protoplasmas in der That auch in der lebenden Zelle vorhanden ist. Derselbe stellt sich das Protoplasma als eine a priori structurlose, helle, zähe, flüssige Masse vor, die jedoch durch das Eindringen von substanzärmerer wässeriger Flüssigkeit (Zellsaft) in dichtere, mehr Substanz in Lösung und auch mehr Ausscheidungsproducte, wie z. B. Krystalloide enthaltende Stränge und in eine leichter flüssige Grundsubstanz differenzirt wird. Diese „Fibrillenstructur“ beruht mithin auf der Art und Weise wie sich mischbare Flüssigkeiten durchströmen. Das wirbelartige Eindringen von wässeriger Flüssigkeit in die zähe Masse des Protoplasmas bedingt eine fädige Structur in unregelmässig spiraliger oder knäuelartiger Anordnung.

**Humphrey, J. E.** On *Monilia fructigena* c. tab. (The Bot. Gaz. 1893. p. 85.)

Verf. untersucht die Keimung der Sporen von *Monilia fructigena* näher und gelangt dabei zu dem Ergebniss, dass ausser der gewöhnlichen Fructification in Microconidien, wie er es nennt, noch Oidien vorhanden sind, die aber nur bei unzureichender Ernährung auftreten. Er hält den Pilz für die niedere Fruchtform einer *Sclerotinia*, die mit *Scl. Vaccinii* verwandt ist.

**Jaczewski, A. de.** *Laestadia Ilicis* n. sp. c. tab. (Bull. de la Soc. Vaud. des Sc. Nat. 1892. XXVIII. p. 107.)

Verf. beschreibt einen neuen auf *Ilex Aquifolium* beobachteten Kernpilz unter obigem Namen.

**Janssens, Fr. A.** Beiträge zu der Frage über den Kern der Hefezelle. (Centralblatt für Bakteriologie und Parasitenkunde 1893. XIII. p. 639.)



Der Verfasser, welcher die vorgenannte Abhandlung von Hieronymus nicht kannte, hält an dem Vorhandensein eines Zellkernes in der Hefe fest. Er behauptet, in allen von ihm untersuchten Hefen den Kern ganz deutlich beobachtet und ausschliesslich gefärbt gefunden zu haben. Dieser Kern soll eine Membran besitzen, an der Zellwand lagern und ein Körperchen enthalten, während der übrige Inhalt der Zelle von einem cytoplasmatischen Netzwerke, dessen Knoten meistens ziemlich dick seien, ausgefüllt werde. Auch soll der Kern sich mittelst Karyokinese sowohl während des Sprossens und während der Sporenbildung vermehren. Leider theilt der Verf. seine neuen Methoden, die ihn zu diesen Resultaten geführt haben, in der genannten vorläufigen Publikation nicht mit, so dass es nicht möglich ist, zu beurtheilen, was derselbe wirklich gesehen hat.

**Neebe und Unna.** Die bisher bekannten Favusarten. (Monatshefte f. pract. Dermatol. XVI. 1893. p. 17.)

**Peglion, V.** Una nuova malattia del melone cagionata dall' *Alternaria Brassicae* f. *nigrescens*. (Riv. di patol. veget. I. 1893. p. 296.)

## VI. Moose.

**Amann, J.** Contributions à la Flore bryologique de la Suisse. (Ber. der Schweiz. bot. Ges. 1893. Heft 3. p. 49.)

**Arnell, H. W.** On släktnammet *Porella* Dill. (Botan. Notis. 1893. p. 127.)

*Madotheca laevigata* Dum. = *Porella laevigata* (Schrad.) Lindb.

**Bescherelle, E.** Énumération des Hépatiques connues jusqu'ici aux Antilles françaises, Guadeloupe et Martinique. (Journ. de Bot. 1893 p. 174.)

**Best, G. N.** Two new American Mosses. (Bull. Torr. Bot. Cl. 1893. p. 116.)

**Britton, E. G.** Mosses of West Virginia. c. tab. 2.

(In Preliminary Catalogue of the Flora of West Virginia p. 484—94 u. in Contribut. from the Herbarium of Columbia College n. 32.)

**Brizi, U.** Appunti di teratologia briologica. (Annuaire di R. Istit. bot. di Roma. V. Fasc. 2 1893. p. 53.)

**Cardot, J.** Liste des principales espèces de Mousses observées pendant l'herborisation. (Compt. rend. des Séanc. de la Soc. r. bot. de Belg. 1892. p. 215.)

**Debat.** *Fissidens adiantoides* var. *irroratus*. (Bull. trimestr. de la Soc. Bot. de Lyon. 1892. n. 4. p. 55.)

**Dixon, H. N.** Notes on the british species of *Campylopus*. (Journ. of Bot. 1893. p. 105.)

**Farneti, R.** Muschi della Provincia di Pavia. 4<sup>o</sup> Centuria Estratto dagli Atti dei R. Istituto botanico dell'Università di Pavia ser. II. vol. III. Milano 1893. 20 pag. c. Tav. XXIV.

Neu beschrieben werden folgende Arten und Varietäten: *Fontinalis hypnoides* var. *ramosa* Farn., *Fontinalis Cavarraeana* Farn., *Neckera Besseri* var. *costata* Farn., *Hypnum cupressiforme* var. *pseudo-imponens* Farn., *Hypnum cuspidatum* var. *submersum* Farn.

**Fiori, A.** Seconda contributione alla briologia Emiliana. (Malpighia VI. 1893. p. 564.)

**Fleischer, M.** Beitrag zur Laubmoosflora Liguriens c. tab. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 266.)

Neu ist *Weisia tyrrhena*.

**Göbel, K.** Archegoniatenstudien III, IV. (Flora 1893. p. 82.)

Verf. behandelt in der 3. Studie „Rudimentaere Lebermoose“ und schildert genauer die Entwicklungsgeschichte und den Bau von *Protocephalozia ephemeroides* Spruce, *Pteropsiella frondiformis* Spruce und *Lejeunia Metzgeriopsis* K. Göb. Die 4. Studie bringt genauere Mittheilungen über die Entwicklung von *Riella*.

**Jolis, A. le.** Du nom de genre *Porella*. (Atti del congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 260.)

**Kindberg, N. C.** Excursions bryologiques faites en Suisse et en Italie. (Nuov. Giorn. Bot. Ital. 1893. p. 110.)

Neu sind: *Gyrowesia linealifolia*, *Pleuridium subulatum* var. *anomalum* und *Barbula ticinensis*; im Ganzen werden 353 Arten aufgezählt.

**Leiberg, J. B.** Two new species of Mosses from Idaho c. tab. 2. (Bull. Torr. Bot. Cl. 1891. p. 112.)

**Rossetti, C.** Aggiunte alla Epaticologia Italiana. (Not. prevent.) (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 234.)

**Tanfiljeff, G.** Ueber die im Gouvernement St. Petersburg vorkommenden Torfmoose (Russ). (Scripta botanica 1892. III, 3. p. 425.)

**Waddell, C. H.** Distribution of *Lejeuneae* in Ireland. (Journ. of Bot. 1893. p. 117.)

## VII. Pteridophyten.

**Barber, E.** Die Flora der Görlitzer Heide. (Abhandl. d. naturf. Gesellsch. zu Görlitz. 20. Bd. 1893. S. 57.)

Unter den aufgezählten Gefäßpflanzen finden sich (J. 84—87) auch Pteridophyten.

— Beiträge zur Flora des Elstergebietes in der Preuss. Oberlausitz. (Abhandl. d. naturf. Gesellsch. zu Görlitz. 20. Bd. 1893. S. 147.)

Darin auch Fundorte von Pteridophyten erwähnt.

**Campbell, D. H.** The development of the sporocarp of *Pilularia americana* c. tab. (Bull. Torr. Bot. Cl. 1893. p. 141.)

**Christ, H.** Les différentes formes de *Polystichum aculeatum*, leur groupement et leur dispersion, y compris les variétés exotiques. (Ber. d. schweiz. bot. Ges. 1893. Heft III. p. 26.)

Zu dem Formenkreis von *Polystichum aculeatum* gehören nach dem Verf. folgende: I. *P. lobatum* Sw. var. normale Christ, var. *microlobum* Milde, var. *californicum* Eaton, var. *setosum* Wall, var. *rufo-barbatum* Wallich (*squarrosum* Don), var. *luctuosum* Kunze; II. *P. aculeatum* Sw. var. normale Christ, var. *japonicum* Christ, var. *nigropaleaceum* Christ, var. *chilense* Christ; III. *P. Braunii* Spenn.; IV. *P. pungens* Kaulf.; V. *P. vestitum* Forst. Zwischen *P. lobatum* var. normale Christ und *P. aculeatum* var. normale Christ ist eine Hybride: *P. aculeato-lobatum* im Günthersthal im Schwarzwalde vom Verf. und Dr. Thiry beobachtet worden.

**Cormack, B. G.** Cambial development in *Equisetum* c. tab. (Ann. of Bot. 1893. n. 3.)

**Eaton, D. C.** Ferns of North America. (vol I, II. Boston 1893.)

**Johow, F.** Los helechos de Juan Fernandez. (Annales de la Universidad de Chile; Santiago de Chile 1893.) 46 Seiten 8<sup>o</sup> mit Taf.

Juan Fernandez ist wie andere oceanische Inseln reich an Farnkräutern. Es finden sich auf den drei Inseln der Gruppe 45 Arten, welche etwa 31 Procent der Gefäßpflanzenflora darstellen. 7 Arten sind endemisch: *Dicksonia Berteroana* Hook., *Aspidium flexum* Kunze und *Notholaena chilensis* Hook. finden sich auf Masatierra und Masafuera, *Thyrsopteris elegans* Kunze, *Asplenium macrosorum* Bert. und *Nephrolepis altescandens* Bak. finden sich nur auf Masatierra und *Polypodium Masafuerae* Phil. nur auf Masafuera. 38 Farnkräuter sind nicht endemisch, davon gehören 17 der peruanisch-chilenischen Küste und andern Theilen des aussertropischen Süd-Amerika an; 3 sind verbreitet von Mexico oder den Antillen bis nach Chile; 9 sind verbreitet in

den Tropen der alten und neuen Welt und in den extratropischen Regionen der südlichen Hemisphäre; 3 finden sich an verschiedenen Stellen der gemässigten Zone der südlichen Hemisphäre; 4 Arten sind weit verbreitet in den tropischen und aussertropischen Gebieten der ganzen Welt; 1 Art: *Pteris comans* Forst. gehört Australien und Polynesien an, aber erreicht die amerikanische Küste nicht; 1 Art: *Asplenium longissimum* ist in Indien und China auf einigen asiatischen Inseln und auf Mauritius heimisch. Bemerkenswerth ist, dass Lycopodiaceen der Inselgruppe ganz fehlen. — Der 2. Theil der Abhandlung enthält die systematische Aufzählung der Farne von Juan Fernandez mit Standortsangaben und mancherlei Bemerkungen über einzelne Arten.

**Kalmuss, F.** Ueber die im Landkreise Elbing vorkommenden Formen von *Equisetum Telmateja*, *silvaticum* u. *pratense*. (Verhandl. des westpreuss. bot. zool. Ver. Heft 15. 1892. p. 11.)

**Nicotra, L.** *Pteridophytarum messanensium conspectus* (Malpigh. 1893. p. 91.)

**Penzig, O.** Piante raccolte in un viaggio botanico fra i Bogos ed i Mensa, nell' Abissinia settentrionale. (Atti del Congresso Bot. di Genova 1892. Genova 1893. p. 310.)  
Am Schluss Gefässkryptogamen.

**Poirault, G.** L'oxalate de calcium chez les Cryptogames vasculaires. (Journ. de Bot. 1893. p. 72.)

**Rietz, R.** Flora von Freyenstein in der Prignitz. (Verhdl. des Bot. Ver. d. Pr. Br. 1893. p. 1.)  
Am Schluss einige Gefässkryptogamen.

**Underwood, L. M.** Distribution of tropical Ferns in Peninsular Florida. (Proc. Indiana Acad. of Sc. 1891. p. 83.)

---

### Sammlungen.

**Ellis.** North American Fungi. Second Series. Century XXIX.

*Aecidium gaurinum* Pk.; *Aecidium tuberculatum* E. & K.; *Agaricus dryophilus* Bull.; *Agaricus semiorbicularis* Bull.; *Aspergillus flavus* Lk.; *Botrytis Epichloës* Ell. & Dearness.; *Camarsporium graminicolum* E. & E.; *Cladosporium ramulosum* Rob.; *Clasterisporium pulcherrimum* E. & E.; *Colletotrichum Lycopersici* E. & E.; *Coniophora capnoides* E. & E.; *Cordyceps clavulata* (Schw.); *Corticium scutellare* B. & C.; *Cribraria argillacea* Pers.; *Cribraria macrocarpa* Schrader; *Cucurbitaria ulmicola* Fekl.; *Dermatea Cerasi* (Pers.); *Diaporthe albocarnis* E. & E.; *Diaporthe bicincta* (C. & P.); *Diaporthe decedens* (Fr.); *Diaporthe Medusina* (Fr.); *Diaporthe oxyspora* (Pk.);



Diaporthe Pruni E. & E.; Diaporthe Woolworthii Pk.; Didymaria platyspora Ell. & Holw.; Endoxyla Fraxini (E. & E.); Erysiphe graminis D. C.; Gloeosporium decolorans E. & E.; Hydnum ferruginosum Fr.; Hydnum Stevensoni B. & Br.; Lamproderma arcyronema Karst.; Leptosphaeria agnita (Desm.); Leptothyrium vulgare (Fr.); Macrosporium puccinioides Ell. & Anderson; Marsonia rhabdospora E. & E.; Melanconis tiliacea (Ell.); Malanconium cerasinum Pk.; Malanconium gracile E. & E.; Mytilidion tortile (Schw.); Oidium obductum Ell & Lang; Orbilia Caulophylli E. & E.; Peronospora Echinosperti Swingle; Pezicula rhabbarina (Berk.); Phleospora reticulata E. & E.; Phoma subcircinata E. & E.; Phragmidium Fragariae (D. C.); Phyllachora Andropogi (Schw.); Phyllosticta Calaminthae E. & E.; Phyllosticta Celtidis E. & K.; Phyllosticta cornicola (D. C.); Phyllosticta Dircae Ell. & Dearness; Phyllosticta Lychnidis Fr.; Phyllosticta maculans E. & E.; Phyllosticta populina Sacc?; Phyllosticta punctata Ell. & Dearness; Phyllosticta Virginica (Ell. & Halstead); Phyllosticta viridis E. & K.; Physarum pulcherrimum B. & C.; Poria subacida (Pk.); Pseudohelotium hyalinum (Pers.); Puccinia consimilis E. & E.; Puccinia Distichlydis E. & E.; Puccinia dochmia B. & C.; Puccinia ludibunda E. & E.; Puccinia Montaniensis E. & E.; Puccinia Sporoboli Arthur; Puccinia Thlaspeos Schub.; Puccinia virgata E. & E.; Ramularia Taraxaci Karst.; Ravenelia cassiaeicola Atk.; Septoria Agrimoniae Roum.; Septoria Aquilegiae Penzig & Sacc.; Septoria aurea E. & E.; Septoria Bromi Sacc.; Septoria brunneola (Fr.); Septoria carpigena E. & E.; Septoria corylina Pk.; Septoria Curtisiana Sacc.; Septoria Dianthi Desm.; Septoria Drummondii E. & E.; Septoria Elymi E. & E.; Septoria Erechthitis E. & E.; Septoria Jackmani E. & E.; Septoria leucostoma E. & E.; Septoria Mentzeliae E. & K.; Septoria Nabali B. & C.; Septoria Negundinis E. & E.; Septoria noctiflora E. & K.; Septoria Petroselini Desm.; Septoria Sibirica Thüm.?; Stemonitis Virginiensis Rex.; Thelephora caryophyllea (Schaeff.); Torula conglutinata Cda.; Uredo gaurina (Pk.); Uromyces dictyosperma E. & E.; Uromyces Solidaginis (Sommerf.); Uromyces Sporoboli E. & E.; Valsa multiplex C. & E.; Verticilladium pulvereum Pk. & Cl.; Xylaria cornu-damae (Schw.).

**Sydow.** Uredineen. Fasc. XV u. XVI.

Aus vorliegenden Fascikeln heben wir nachstehende Arten, die z. Th. besonderes Interesse verdienen, hervor:

704. Uromyces excavatus (D. C.) Berk Auf Euphorbia verrucosa; 707. U. Valerianae (Schum.) Winter. Auf Valeriana officinalis; 715. Puccinia Cicutae majoris (D. C.) Wint Auf Cicuta virosa; 716 P. Cruciferarum Rud. Auf Cardamine resedifolia. Tirol; 717. P. Festucae Plowr. Aecidium auf

*Lonicera alpigena*. Tirol; 718. *P. Festucae* Plowr. *Aecidium* auf *L. coerulea*. Tirol; 719. *P. firma* Dietel n. sp. in litt. Auf *Carex firma*. Tirol. *P. Dietel* leg.; 725. *P. persistens* Plowr. Auf *Thalictrum aquilegifolium*. *P. Dietel* leg.; 727. *P. Schoeleriana* Plowr. Auf *Carex ligerica* bei Berlin; 729. *P. Valerianae* Carest. Auf *Valeriana sambucifolia* bei Berlin; 730 u. 731. *Chrysomyxa albida* Kühn. Auf *Rubus macrophyllus* u. *R. Koehleri* bei Berlin; 732. *Chrysomyxa Ledi* (Alb. et Schw.) Wint. Auf *Picea excelsa* bei Petersburg; 739, 740, 741. *Melampsora epitea* (Kze. et Schm.). Auf *Salix arbuscula*, *S. acutifolia*, *S. stipularis* bei Berlin; 742, 743, 744. *M. farinosa* (Pers.). Auf *Salix caesia*, *S. Douglasii*, *S. hippophaefolia* bei Berlin; 745. *Caeoma Saxifragae* (Strauss) Wint. Auf *Saxifraga aizoides*. Tirol; 747. *Aecidium Astragali alpini* Eriks. Auf *Astragalus alpinus*. Tirol; 750. *Aec. Ranunculacearum* (D. C.). Auf *Ranunculus rutaefolius*. Tirol; 751. *Uromyces Astragali* (Opiz) Sacc. Auf *Oxytropis Halleri*. Wallis; 752. *U. Caladii* (Schwein.). Auf *Arisaema triphylla*. Jowa N.-Am; 753. *U. Erythronii* (D. C.) Wint. Auf *Lilium columbianum*. Californien; 755. *U. Jonesii* Peck. Auf *Ranunculus Flammula*. Californien; 762. *Puccinia Asteris* Duby. Auf *Linosyris vulgaris*. Ungarn; 763. *P. bullata* (Pers.) Wint. Auf *Tordylium syriacum*. Thüringen; 764. *P. Campanulae* Carm. Auf *Campanula bononiensis*. Ungarn; 774. *P. Lobeliae* Ger. Auf *Lobelia siphilitica*. Jowa N.-Am.; 775. *P. Malvastri* Peck. Auf *Malvastrum*. Californien; 778. *P. Paridis* Plowr. Auf *Diagraphis arundinacea*. England; 780. *P. Pilocarpi* Cooke. Auf *Pilocarpus pinnatifidus*. S.-America; 781. *P. rufescens* *P. Diet. et Holw.* n. sp. Auf *Pedicularis semibarbata*. Californien; 782. *P. Senecionis* Lib. Auf *Senecio lugens*. Californien; 784. *P. Theesii* (Desr.) Wint. Auf *Thesium ebracteatum* bei Berlin; 786. *Uropyxis Amorphae* (Cast.) Sacc. Auf *Amorpha canescens*. Jowa; 788 u. 789. *Melampsora Cerastii* (Pers.) Wint. Auf *Stellaria glauca* u. *Cerastium triviale* bei Berlin; 792. *Caeoma Fumariae* Lk. Auf *Corydalis cava*. Ungarn; 793. *Aecidium Acaciae* (P. Henn.) Magn. Auf *Acacia etbaica*. Abyssinien; 794. *Aec. albescens* Grev. Auf *Adoxa Moschatellina*. Schweiz; 795. *Aec. Isopyri* Schröt. Auf *Isopyrum thalictroides*. Ungarn; 796. *Aec. Leucanthemi* (D. C.) Auf *Leucanthemum vulgare*. Ungarn; 797 u. 798. *Aec. Magelhaenicum* Berk. Auf *Berberis vulgaris*. O.-Lausitz; 799. *Aec. penicillatum* (Müll.) Wint. Auf *Sorbus Aria*. Schweiz; 800. *Aec. resinaecolum* Rud. var. *tumefaciens* Wint. Auf *Rafnia angulata*. Capland.

 Begründet 1852 durch Dr. Rabenhorst 

als

»Notizblatt für kryptogamische Studien.«

# HEDWIGIA.

Organ

für

## Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau

in Berlin.

Band XXXII.

1893.

Heft 4.

**Inhalt:** Dr. Julius Röhl, Nordamerikanische Laubmoose, Torfmoose und Lebermoose. — F. Stephani, Hepaticarum species novae III. — Arthur Thesleff, Bulgaria globosa Schmiedel. — P. Hennings, Fungi Warburgiani. — Literatur. — Sammlungen.

Hierzu Tafel VIII.



Dresden.

Druck und Verlag von C. Heinrich.

Erscheint in zweimonatlichen Heften.

Abonnement für den Jahrgang mit 8 Mark

durch alle Buchhandlungen.



# An die Leser und Mitarbeiter der „Hedwigia“.

Zusendungen und Anfragen redactioneller Art werden unter der Adresse:

Prof. Dr. **G. Hieronymus**,  
**Berlin, Botanisches Museum, Grunewaldstrasse 6/7,**  
mit der Aufschrift

„Für die Redaction der Hedwigia“  
erbeten.

Um eine möglichst vollständige Aufzählung der kryptogamischen Literatur und kurze Inhaltsangabe der wichtigeren Arbeiten zu ermöglichen, werden die Verfasser, sowie die Herausgeber der wissenschaftlichen Zeitschriften höflichst im eigenen Interesse ersucht, die Redaction durch Zusendung der Arbeiten oder Angabe der Titel baldmöglichst nach dem Erscheinen zu benachrichtigen; desgleichen sind kurz gehaltene Selbstreferate über den wichtigsten Inhalt sehr erwünscht.

In Rücksicht auf den Gesamtumfang der Zeitschrift sollen die einzelnen Abhandlungen die Länge von 2 Bogen im Allgemeinen nicht überschreiten, desgleichen die einer Abhandlung beizugebenden Tafeln nicht mehr als zwei betragen. Die Originalzeichnungen für die Tafeln sind im Format  $19,5 \times 12$  cm mit möglichster Ausnutzung des Raumes und in guter Ausführung zu liefern, auch sind die Manuscripte nur auf einer Seite zu beschreiben.

Die Autoren erhalten auf Wunsch 25 Sonderabzüge kostenlos, doch werden solche in beliebiger Anzahl zum Selbstkostenpreis geliefert.

**C. Heinrich's Verlag.**



# HEDWIGIA.



Organ für Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau

in Berlin.

---

---

1893.

Juli u. August.

Heft 4.

---

---

## Nordamerikanische Laubmoose, Torfmoose und Lebermoose,

gesammelt von Dr. Julius Röhl in Darmstadt.

### I. Einleitung.

In den Jahren 1888 und 1889 unternahm ich im Auftrag meines Freundes Dr. Dieck, des Besitzers der berühmten Baumschulen in Zöschen bei Merseburg, in Begleitung der Herren C. Purpus in New-Bremen (Ohio) und M. Riss in Manitoba (Canada) eine naturwissenschaftliche Reise durch Nord-Amerika. Die beiden Herren sammelten meist Insekten und höhere Pflanzen, während ich mein Hauptaugenmerk auf die Cryptogamen und zwar vorzüglich auf die Moose richtete. Die 81 Species der Flechten meiner Sammlung, von Herrn Dr. J. Müller Arg. in Genf bearbeitet, sind bereits im Jahre 1889 in der Regensburger Flora veröffentlicht worden. Die vorliegende Arbeit enthält die Laubmoose, Torfmoose und Lebermoose.

Von den Moosen wurden bearbeitet:

1. die Andreaeaceen, Weisiaceen, Leucobryaceen, Fissidentaceen, Ceratodontaceen, Eustichiaceen von Herrn Professor Dr. Barnes in Madison, Wisc. in Nord-Amerika,
2. die Pottiaceen, Splachnaceen, Funariaceen, Bryaceen, Polytrichiaceen von Herrn Professor Dr. Brotherus in Helsingfors, Finnland,

3. die Grimmiaceen von Herrn Dr. C. Müller in Halle,
4. die Orthotrichaceen von Herrn Dr. v. Venturi in Trient,
5. die Fontinalaceen, Neckeraceen, Leskeaceen, Hypnaceen von Herrn Jules Cardot in Stenay (Frankreich) in Gemeinschaft mit Herrn F. Renauld in Monaco,
6. die Sphagna von mir,
7. die Lebermoose von Herrn F. Stephani in Leipzig.

Die neuen Arten und Var. der Laubmoose sind bereits im botan. Centralblatt von Uhlworm und Kohl 1890 No. 51 veröffentlicht worden, und zwar 24 neue Arten, 3 neue Unterarten und 17 neue Varietäten.

Die 27 neuen Var. der Torfmoose wurden ebenfalls im botan. Centralblatt 1891 No. 21 und 22 veröffentlicht und die 2 neuen Arten der Lebermoose ebendasselbst 1891 No. 7.

Das Gebiet, in welchem die Moose gesammelt sind, erstreckt sich zwischen dem 40. und 49. Breitengrade auf folgende Staaten: New-York, New-Jersey, Indiana, Illinois, Wisconsin, Nord-Dacota, Montana, Wyoming, Idaho, Oregon, Washington und Britisch-Columbia. Am meisten wurden die Westküste und das Cascadengebirge (Vancouver Island, Washington und Oregon), dann das Felsengebirge (die Rocky-Mountains in Idaho, Wyoming und Montana) und endlich das Gebiet der grossen Seen in Wisconsin, Illinois und Indiana berücksichtigt.

Wenn trotz der kurzen Forschungszeit, vom April 1888 bis Februar 1889, die Sammlung von dem Unternehmer wie von den Autoren als eine reiche und interessante bezeichnet worden ist, so liegt einestheils der Grund in dem Interesse, das ich selbst an der Durchforschung des Gebietes nahm und das sich trotz vielfacher Entbehrungen und Strapazen dauernd erhielt, andernteils in dem Umstand, dass die Cryptogamen des Nordamerikanischen Continents weniger gut erforscht sind, als die Phanerogamen. Erst vor Kurzem habe ich im Globus (1891 No. 21) bei Gelegenheit der Besprechung des botanischen Theils der Sammlungen, die Dr. Naumann während der Forschungsreise der Gazelle erbeutete und die eine verhältnissmässig grosse Anzahl von neuen Cryptogamen ergeben hat, darauf aufmerksam gemacht, dass es bei botanischen Forschungsreisen sehr zweckmässig ist, die Cryptogamen besonders zu berücksichtigen, da sie ein verhältnissmässig reiches Beobachtungs- und Sammlungsmaterial bieten. Und ich zweifle nicht, dass auch in Nord-

Amerika noch eine gute Zahl neuer Moosarten aufgefunden werden wird.

So verschieden die durchforschten Gebiete in Bezug auf Klima und Vegetation auch sind, so fällt dem Botaniker doch überall die Aehnlichkeit mit den heimischen Vegetations-Verhältnissen in's Auge. Wenn es im Allgemeinen zweifelhaft erscheint, was im fremden Lande mehr interessirt, die Aehnlichkeiten oder die Verschiedenheiten der Vegetation im Vergleich mit der heimischen Flora, so muss ich sagen, dass meine Aufmerksamkeit zunächst auf die Aehnlichkeiten gerichtet war. Es geschah dies vielleicht absichtlich, da ich mich von jeher als Botaniker mehr für die Erforschung des Zusammenhangs der Formenreihen interessirt habe, als für ihre Trennung in sogenannte Arten. Nicht nur, dass man in Amerika den aus Deutschland eingewanderten Pflanzen, wie Hirtentasche, Stiefmütterchen, Wegerich, Löwenzahn, Besenginster, Färberginster, Möhre, Königskerze, Leinkraut, Krummhals, verschiedenen Kleearten, Rosen, Minzen, Winden, Weiden, Gräsern, Halbgräsern und dergl., überall begegnet, oder denen, die uns die neue Welt bescheert, wie das canadische Berufkraut und die canadische Goldruthe, der wilde Wein, die Wasserpest, verschiedene Ahorne, Eschen, Ulmen, Pappeln, Tulpenbaum, Mahonia, Bignonia, Catalpa u. s. w.; — man findet auch eine ganze Reihe von Pflanzen, deren Vorkommen zeigt, dass sie in Amerika einheimisch sind, obgleich sie mit den deutschen Arten übereinstimmen, z. B. mehrere Arten von Wintergrün (*Pirola rotundifolia*, *secunda*, *chlorantha minor*, *uniflora*, *umbellata*), das Thurmkraut (*Turritis glabra*), die Erdbeere (*Fragaria vesca*), die Moorbeere (*Vaccinium Oxycoccus*), die Preisselbeere (*V. Vitis Idaea*), die Sumpfbeere (*V. uliginosum*), die Bärentraube (*Arctostaphylos Uva ursi*), die Heide (*Calluna vulgaris*), der Fichtenspargel (*Monotropa Hypopitys*), mehrere Ehrenpreisarten (*Veronica*), Vergissmeinnichtarten (*Myosotis*), Melden (*Atriplex*), Knötericharten (*Polygonum*).

Und so finden sich auch zahlreiche deutsche Moosarten in Amerika, die durch ihren Standort und ihr häufiges Vorkommen als dort einheimisch betrachtet werden müssen, obgleich sie mit den europäischen Arten übereinstimmen. Neben *Bryum caespitium* und *Webera nutans* umgiebt *Ceratodon purpureus* ganz wie in Europa die Waldwegränder mit rötlichem Saum. *Funaria hygrometrica* bedeckt ganz wie daheim in verschiedenen Stadien ihrer Entwicklung den lehmigen Boden, und in den feuchten Vertiefungen desselben breitet sich *Marchantia polymorpha* in grosser Menge aus. Den Waldboden bedecken

an trockenen Stellen *Dicranum scoparium* und die *Hylocomien* (*H. triquetrum*, *splendens*), *Hypn. Schreberi* und *Eurhynch. Stokesii*, an feuchten Stellen schwellende Polster von *Leucobryum glaucum*; auf der Rinde der Waldbäume wachsen *Weisia cirrhata* und *Dicranum fuscescens* in grosser Menge, und *Leptobryum pyriforme* dringt weit in die Tiefen des Urwalds. Zwar beschränken *Grimmia pulvinata* und *trichophylla* ihr Vorkommen auf die Felsen des fernen Westens, dagegen sind aber in allen nordamerikanischen Mooren und Sümpfen *Bryum bimum* und *pseudo-triquetrum*, *Aulacomnium palustre*, *Hypnum uncinatum*, *aduncum* und *fluitans* ebenso ständige Gäste, wie bei uns. Das in den Gebirgsbächen Europas charakteristische *Hypnum ochraceum* findet sich ebenso häufig und ebenso formenreich auch in den Gebirgsbächen der Rocky-Mountains und Cascaden. *Hypnum cupressiforme* und *Amblystegium serpens* verschmähen auch in Nordamerika kein Element und zeigen sich gleich wie in Europa in den mannigfaltigsten Gestalten und Verkleidungen. Von den Thälern steigen diese Moose bis in die Schneegrenze empor; ja noch in einer Höhe von 11,000 Fuss fand ich an einem Krater des Mt. Hood verkümmerte Exemplare von *Ceratodon purpureus*, *Leptotrichum homomallum*, *Racomitrium canescens*, *Pohlia cruda* und *Weberanuta nutans*.

Ueberall drängen sich dem Blick des Botanikers diese Cosmopoliten auf. Der Neuling oder der Raritätensammler, dem solche häufige Arten nicht interessant genug erscheinen, sagt sich wohl: Wie viel seltene Moose könnten doch an den Stellen wachsen, wo diese gewöhnlichen sich ausbreiten! Aber er bedenkt nicht, dass gerade die Beobachtung und Untersuchung dieser sogenannten gemeinen Arten und ihrer Varietäten und Formen von besonderem Interesse und von besonderer Wichtigkeit werden kann. Da sie an den Boden nur geringe Anforderungen stellen, so bieten sie für das Studium der Anpassung und der Formenbildung ein besonders geeignetes Material. Es kommt vielleicht noch einmal eine Zeit, in der man gerade diesen vielgestaltigen Cosmopoliten und ihren in den verschiedenen Ländern vorkommenden zahlreichen Formen erhöhtes Interesse schenkt und auf das Studium derselben ebenso viel oder mehr Sorgfalt verwendet, als auf die selteneren, sei es nur, um zu zeigen, wie die Natur nirgend starre Typen, sondern überall in lebendiger Bildung begriffene Uebergangsformen hervorbringt und wie auch im Pflanzenreich Alles in ewigem Wechsel kreist.

Am geeignetsten für das Studium der Formenreihen und Zwischenformen erweisen sich die Torfmoose. Dies habe ich bereits an anderen Orten ausführlich dargelegt und will nur noch bemerken, dass ich in allen Mooren, die ich auf meiner amerikanischen Reise auffand, die europäischen Arten sah, und zwar in derselben Mannigfaltigkeit zahlreicher Varietäten und Formen, wie in den europäischen Sümpfen und Mooren. Auch in ihrer weiteren Zusammensetzung sind die amerikanischen Torfmoore den unseren sehr ähnlich.

Inwieweit diese Thatsachen und Beobachtungen von Wichtigkeit sein können für die Frage der Pflanzenwanderungen oder der Schöpfungscentren oder aber als Beweismaterial dienen können für die Annahme einer ehemaligen Landverbindung zwischen Europa und Amerika, wage ich nicht zu entscheiden. Wenn neuerdings Emil Blanchard in einem Vortrag eine grosse Anzahl von beiden Ländern gemeinsamen Thieren anführt (nicht allein Säugern, sondern auch Käfern, Schmetterlingen und Spinnen) und ebenso O. Franchet, Botaniker am Museum d'histoire naturelle in Paris, eine Liste der beiden gemeinsamen Pflanzen zusammengestellt hat, so dürften auch die bezüglichen Beobachtungen auf dem Gebiet der Moose zur Beurtheilung dieser Fragen von Wichtigkeit sein, und zwar um so mehr, als die Zahl der beiden Erdtheilen gemeinsamen Moose eine sehr beträchtliche ist. Näher liegt uns zunächst das Studium der verschiedenen einzelnen Formen dieser Arten. Die Beobachtungen, die in dieser Hinsicht Professor Barnes über die von mir gesammelten Varietäten und Formen von *Dicranum scoparium* und *Dicranum palustre* und ihre Beziehungen gemacht und in der vorliegenden Arbeit veröffentlicht, sind ebenso wie die eingehenden Untersuchungen von Venturi über meine amerikanischen *Orthotrichen* und die von Renauld & Cardot über meine *Fontinalis*- und *Dichelyma*-formen, über die Zwischenformen von *Brachythecium laetum* und *acuminatum*, *Amblysteg. serpens* und *Juratzkanum*, über die von *Hypnum aduncum* und *fluitans* u. A. von grosser Wichtigkeit. Das beste Material für diese Untersuchungen der gegenseitigen Beziehungen und Verwandtschaftsverhältnisse bieten freilich wieder die Torfmoose, bei denen ich mir das Sammeln zahlreicher Formen und Formenreihen besonders angelegen sein liess.

Eine interessante Neuerung führen Renauld & Cardot durch die Eintheilung der *Fontinalis*-arten in 4 Artgrade ein. Diese Abstufung der Arten in sehr gute, gute, mittelmässige und schlechte entspricht im Ganzen der verschiedenen

Werthigkeit derselben und tritt daher einer natürlichen Systematik um einen grossen Schritt näher.

Die folgende Aufzählung, die keinen Anspruch auf Vollständigkeit macht, zeigt, wie gross die Zahl derjenigen Moose ist, die in Amerika wie in Europa gleich verbreitet sind: *Phascum cuspidatum*, *Pleuridium alternifolium*, *Dicranella varia*, *rufescens*, *heteromalla*, *Dicranum fuscescens*, *scoparium*, *palustre*, *undulatum*, *Fissidens adiantoides*, *Leucobryum glaucum*, *Ceratodon purpureus*, *Leptotrichum homomallum*, *pallidum*, *Barbula muralis*, *unguiculata*, *cylindrica* (besonders im Westen), *ruralis* (besonders im Westen), *fallax*, *Grimmia apocarpa*, *pulvinata*, *trichophylla* (besonders im Westen), *leucophaea* (besonders im Westen), *Racomitrium heterostichum*, *Hedwigia ciliata*, *Orthotrichum affine*, *rupestre*, *Tetraphis pellucida*, *Physcomitr. pyriforme* (besonders im Osten), *Funaria hygrometrica*, *Bartramia pomiformis*, *Philonotis fontana*, *Leptobryum pyriforme*, *Webera nutans*, *albicans*, *Bryum bimum*, *pseudotriquetrum*, *argenteum*, *capillare*, *caespiticium*, *Mnium cuspidatum* (besonders im Osten), *medium*, *punctatum*, *Aulacomnium androgynum* (häufig im Westen, selten im Osten), *palustre*, *Atrichum undulatum*, *Polytrichum piliferum*, *juniperinum*, *commune*, *Fontinalis antipyretica*, *Antitrichia curtispindula*, *Leskea polycarpa*, *Anomodon attenuatus* (besonders im Osten), *Thuidium recognitum* (besonders im Osten), *abietinum*, *Brachythecium salebrosum*, *rutabulum*, *Eurhynchium strigosum*, *Plagiothec. denticulatum*, *Amblystegium serpens* (besonders im Westen), *riparium*, *Hypnum aduncum*, *fluitans*, *uncinatum*, *ochraceum*, *filicinum*, *cupressiforme*, *Schreberi*, *Hylocomium splendens*, *triquetrum*, *Sphagnum Wilsoni* (besonders im Osten), *fuscum*, *acutifolium*, *Russowii*, *Girgensohnii*, *fimbriatum*, *recurvum*, *teres*, *squarrosum*, *subsecundum*, *contortum*, *medium*, *papillosum*, *glaucum*, *cymbifolium*.

Wenn der Naturforscher in der Fremde durch die Aehnlichkeit der Vegetation mit der heimischen Flora gleichsam in die Heimath versetzt wird, so findet er andererseits auch zahlreiche Verschiedenheiten. Aber auch viele der von den unseren verschiedenen Arten zeigen noch auffallende Aehnlichkeit. So sind z. B. die amerikanischen Nadelbäume unseren einheimischen in vielen Stücken sehr ähnlich, z. B. *Abies Douglasii* und *concolor* unserer Edeltanne, *Larix*

occidentalis unserer Lärche; ebenso die Sträucher und Stauden, wie Heidelbeeren, Brombeeren, Haselnüsse, Berberitzen und Gaissblätter; endlich auch zahlreiche Kräuter.

Diese Aehnlichkeit verschiedener Arten findet man auch bei den Moosen. Manche derselben stehen den entsprechenden europäischen Arten sehr nahe, z. B. *Orthotrichum papillosum* unserem *O. Lyellii*. Aehnliche parallele Arten sind: *Hylocomium robustum* in Amerika und *Hyl. triquetrum* in Europa, *Neckera Menziesii* und *crispa*, *Leucodon julaceus* und *sciuroides*, *Antitrichia californica* und *curtipendula*, *Ptychomitrium Gardneri* und *polyphyllum*, *Racomitrium speciosum* und *protensum*, *Oligotrichum aligerum* und *hercynicum*, *Homalothecium pseudosericeum* und *sericeum*, *Climacium americanum* und *dendroides*, *Pylaisia intricata* und *polyantha*, *Brachythecium pseudo-Starkei* und *Starkei*, *Thamnium neckeroides* und *alopecurum*, *Hypnum Bergenense* und *chrysophyllum*, *Hypnum plumifer* und *imponens*.

Ebenso bilden eine grosse Anzahl von Moosen in Amerika den europäischen ähnliche Varietäten, z. B. *Dicranum palustre* var. *Schlotthaueri*, var. *Roellii*, var. *alatum*, *Orthotrichum pulchellum* var. *leucodon*, *Antitrichia curtipendula* var. *gigantea*, *Camptothecium lutescens* var. *occidentale*, *Brachythecium laetum* var. *fallax*, var. *Roellii*, var. *pseudoacuminatum*, *Brachythecium albicans* var. *occidentale*, *Scleropodium illecebrum* var. *obtusifolium*, *Isothecium myosuroides* var. *spiculiferum*, var. *stoloniferum*, var. *Cardotii*, *Eurhynchium strigosum* var. *Barnesi*, var. *fallax*, var. *diversifolium*, *Hypnum polygamum* var. *longinerve*, *Hypnum uncinatum* var. *symmetricum*, *Hypnum Heufleri* var. *Villardii*, *Hypnum Haldanianum* var. *Roellii*, *Hylocomium triquetrum* var. *californicum*.

Auf diese Weise zeigen sich zahlreiche interessante Beziehungen zwischen der Moosflora der alten und neuen Welt.

Es ist natürlich, dass endlich viele amerikanische Pflanzen auch grosse Verschiedenheiten von denen der europäischen Flora zeigen. Wie den Botaniker, den im fremden Lande die Aehnlichkeit der Arten gleichsam in die Heimath hinübertäuscht, die Ueppigkeit der Vegetation und die unendliche Einsamkeit des Urwalds darauf aufmerksam machen, dass er sich fern von der Heimath be-

findet, so erregen auch sonderbare und originelle Pflanzen von Zeit zu Zeit seine Aufmerksamkeit in besonderem Grade, z. B. die *Opuntia Missouriensis* in den Wäldern der mittleren Staaten, oder die kletternde *Macrorrhiza californica* an der pacifischen Küste. Ich war auch sehr erstaunt, in den Cascaden bei Easton eine kahle, fleischige Labiate zu finden. Wenn man gewohnt ist, die Behaarung als charakteristisches Merkmal der Lippenblätter zu betrachten, so muss man fast betroffen sein über die seltsame Erscheinung einer kahlen Art dieser Familie. Oder wenn man eine Corneliuskirsche, deren Arten man bisher nur als stattliche Sträucher kannte, zum ersten Mal in einer niedrigen Krautpflanze vor sich sieht, wie die schöne grossblüthige *Cornus canadensis*, die in den Cascaden überall den Waldboden ziert, so bleibt man verwundert vor ihr stehen. Ich vergesse auch nie das eigenthümliche Gefühl, das mich überkam, als ich zuerst auf der Insel Vancouver, nachdem ich bisher die Bärentraube (*Arbutus uva ursi*) nur als niedrige, kriechende Pflanze kannte, nun ihren Verwandten, *Arbutus Menziesii*, als grossen Baum vor mir stehen sah.

Nicht anders ist es bei den Moosen. Wer zum ersten Male eine *Scouleria* aus dem Wasser nimmt, der weiss für sie ebenso wenig ein Analogon aus der heimischen Moosflora, wie für die schöne *Leucolepsis acanthoneura*, die sich erst durch ihre Frucht als eine Verwandte der *Mnium*-Gattung entpuppt. Ebenso überrascht war ich, als ich das dem *Rhodobryum roseum* ähnliche *Bryum lucidum* (*Mnium Roellii* Broth.) zum ersten Male sah, das vom Typus eines echten *Mnium* oder *Bryum* ebenso sehr abweicht, wie *Rhodobryum* und vielleicht ein eignes Genus bildet. Auch *Alsia abietina*, *Thamnium Bigelowii* und *Thelia asprella* erscheinen für den ersten Augenblick als völlig fremde Gestalten der Mooswelt.

Eine Anzahl in Europa seltner oder ganz fehlender Moose sind in Amerika verbreitet und häufig, z. B. *Ephemerum spinulosum*, *Sphaerangium rufescens*, *Dicranum strictum*, *Grimmia torquata*, *Braunia californica* (im Westen), *Orthotrichum papillosum*, *Bartramia Menziesii* (besonders im Westen), *Philonotis Mühlenbergii*, *Bryum cuspidatum*, *Mnium venustum* (besonders im Westen), *Leucolepsis acanthoneuron* (besonders im Westen), *Aulacomnium heterostichum* (besonders im Osten), *Atrichum angustatum* (besonders im Osten), *Neckera Menziesii*, *Thelia hirtella* und *asprella* (besonders im Osten), *Anomodon rostratus* (besonders im Osten), *Pylaisia intricata*, *Cylindrothecium*



cladorrhizans und seductrix, Claopodium crispifolium (im Westen, während das ähnliche Elodium paludosum den Osten bewohnt), Brachythecium laetum, Amblysteg. orthocladum und varium, Hypnum plumifer (besonders im Westen), Hypnum curvifolium (besonders im Osten), Sphagnum Mendocinum (besonders im Westen), Sph. Austini, cyclophyllum, sedoides, Pylaisii, macrophyllum (im Osten).

Dagegen sind mehrere bei uns häufige Moose in Amerika selten, z. B. Phascum bryoides, Pleuridium subulatum, Astomum crispum, Dicranum montanum, longifolium, Pottia truncata, Grimmia pulvinata und trichophylla, Orthotrich. leiocarpum, diaphanum, Encalypta vulgaris, Mnium rostratum (fehlt im Westen), Aulacomnium androgynum (häufig im Westen, selten im Osten), Thuidium tamariscinum, Pylaisia polyantha, Homalothecium sericeum (scheint ganz zu fehlen), Camptothecium lutescens (fehlt im Osten), Brachythecium velutinum (im Osten selten), Thamnum alopecurum (scheint ganz zu fehlen), Plagiothecium silesiacum (bei Easton von mir für Amerika aufgefunden), undulatum (fehlt im Osten), Hypnum exannulatum, cuspidatum, squarrosum; Hypnum purum scheint ganz zu fehlen.

So vereinigen sich Aehnlichkeiten und Verschiedenheiten der fremden Flora zu einem Bilde, in dem die Formen und Farben auf die mannigfaltigste Weise vertheilt sind und dem Botaniker überall interessante Verhältnisse und Beziehungen zeigen.

Für eine allgemeine Arbeit, wie die von mir im Jahresbericht der Senckenberg'schen naturforschenden Gesellschaft zu Frankfurt a. M. 1874—75 veröffentlichte Abhandlung über die Thüringer Laubmoose und ihre geographische Verbreitung, welche auch die orographischen, hydrographischen, klimatischen und geologischen Verhältnisse in die Behandlung zieht, sind die von mir in Amerika gemachten Beobachtungen, sowie das untersuchte Material viel zu lückenhaft. Ich sehe daher auch von einer vergleichenden Zusammenstellung der bryologischen Verhältnisse des ganzen Gebietes ab und begnüge mich mit einer kurzen Darlegung der bryologischen Verhältnisse der einzelnen Gebiete, mit der Aufzählung ihrer charakteristischen Moose und der von mir entdeckten neuen Arten und mit gelegentlichen pflanzengeographischen Bemerkungen und allgemeinen botanischen Betrachtungen.

Ueber die einzelnen Stationen der Reise und ihre Moosvegetation werde ich an anderem Orte ausführlicher berichten.

Das durchforschte Gebiet sondert sich in 4 grössere Abtheilungen, in: 1. das westliche Gebiet oder das Küstengebiet des stillen Oceans; 2. das Gebiet des Cascadengebirges; 3. das Gebiet des Rocky-Mountains; 4. das östliche Gebiet oder das Gebiet von den grossen Seen bis zur atlantischen Küste.

### I. Das Küstengebiet des stillen Oceans.

Das Klima der Westküste ist durch den Einfluss der chinesisch-japanischen Kuro-Siwo-Strömung ein ungemein mildes. Die Moosflora zeigt daher eine verhältnissmässig grosse Ueppigkeit, vorzüglich in den Urwäldern der Küste.

Die Exemplare von *Dicranum fuscescens*, *Bartramia Menziesii*, *Bryum Atvateriae* und *cuspidatum*, *Mnium venustum*, *medium*, *insigne*, *Menziesii*, von *Aulacomnium androgynum*, *Fontinalis antipyretica* var. *gigantea*, *Fontin. Kindbergii*, *Neckera Menziesii*, *Antitrichium curtispindula* var. *gigantea*, *Claopodium crispifolium*, *Isothec. myosuroides* var. *Cardoti*, *Eurhynch. oreganum*, *Hylocomium robustum* sind besonders gross und üppig gewachsen und fruchten meist reich. Für einzelne Exemplare von *Fontinalis*, *Neckera Menziesii*, *Antitrichium curtispindula* var. *gigantea*, *Eurhynchium oreganum* und *Hylocomium robustum* reicht die Länge eines gewöhnlichen Papierbogens kaum aus. Es ist eine wahre Freude, solche Prachtexemplare aufzufinden, und ich habe mir oft mehr Zeit gewünscht, um eine grössere Anzahl derselben sammeln und präpariren zu können.

Andere schöne Charaktermoose der pacifischen Küste sind: *Dicranum palustre* var. *Roellii*, *Cynodontium virens* var. *serratum*, *Timmiella Vancouveriensis*, *Barbula Dieckii*, *Tortula princeps*, *Fissidens limbatus*, *Grimmia crassinervia*, *Racomitrium speciosum*, *Braunia californica*, *Orthotrich. pulchellum* var. *leucodon*, *Pohlia longibracteata*, *Philonotis seriata*, *Alsia abietina* und *californica*, *Amphoridium lapponicum*, *Fontinalis mollis*, *Dichelyma uncinatum*, *Neckera Douglasii*, *Antitrichia californica*, *Heterocladium Vancouveriense*, *Campothec. aureum* und *arenarium*, *Isothecium Breweriaum*, *Brachythec. asperrimum*, *Bolanderi*, *Villardii*, *Roellii*, *Hypnum symmetricum* und *Dieckii*.

Neue Arten und Varietäten dieses Gebietes sind: *Dicranum palustre* La Pyl. var. *Roellii* Barn. auf Sumpfwiesen bei Victoria, Vanc., und var. *Schlotthaueri* Barn. bei Astoria, Oreg., *Timmiella Vancouveriensis* Broth. auf Erde bei Victoria, Vanc., *Racomitrium speciosum* C. M. an sonnigen Felsen bei Victoria, Vanc., *Guembelia crassinervia* C. M. desgl., *Orthotrichum pulchellum* Sm. var. *leucodon* Vent. an Bäumen bei Esquimault, Vanc., und bei Tacoma, Wash., *Pohlia longibracteata* Broth. auf Erde bei Astoria, Oreg., *Fontinalis antipyretica* L. var. *rigens* Ren. & Card. in Waldsümpfen bei Victoria, *Fontinalis mollis* C. M. bei Astoria, Oreg., *Brachythecium Roellii* Ren. & Card. auf Erde bei Victoria, *Brachythecium Villardi* Ren. & Card. auf Waldboden bei Seattle, Wash., und bei Tacoma, Wash., *Brachythecium pseudo-Starkei* Ren. & Card. an feuchten Felsen einer Waldschlucht bei Tacoma, Wash., *Hypnum polygamum* Sch. var. *longinerve* Ren. & Card. in Waldsümpfen bei Victoria, *Hypnum Dieckii* Ren. & Card. auf Baumrinde bei Astoria, Oreg.

## 2. Das Gebiet des Cascadengebirges.

Das Cascadengebirge ist in landschaftlicher wie in botanischer Beziehung gleich ausgezeichnet. Während die Gipfel der vom Ocean fernegelegenen Rocky-Mountains die von Ost und West allmählich ansteigende Hochebene nur um wenige tausend Fuss überragen, so steigen dagegen die kaum 20 geographische Meilen von der Küste gelegenen Cascadenberge steil aus der Ebene auf und machen daher einen viel gewaltigeren Eindruck, als die gleich hohen Berge der Felsengebirge. Durch den nahen Ocean wird ihnen eine verhältnissmässig grosse Feuchtigkeitsmenge zugeführt. Daher sind die Gipfel ganz in Schnee und Eis gehüllt, die Abhänge und Thäler wasserreich und fruchtbar. Die Westseite des Cascadengebirges unterliegt ausserdem, wie die Küste, dem Einfluss der chinesisch-japanischen Kuro-Siwo-Strömung, welche die ganze Westküste der Ver. Staaten mit einem milden Klima beglückt.

Diese Einflüsse zeigen sich auch in der Moosvegetation, und man kann durch sie sehr wohl den Unterschied des trockeneren Osthanges der Cascaden gegen die feuchtere westliche Abdachung und die pacifische Küste erkennen, sowohl was Reichthum und Mannigfaltigkeit der Arten betrifft, als auch in Bezug auf ihr üppiges Wachstum.

Charaktermoose des Cascadengebirges sind:

*Dicranella subulata*, Schreberi var. *lenta*, *Dicranum Starkei*, *fulvellum*, *falcatum*, *hyperboreum* (neu für Amerika), *Scouleria aquatica*, *Grimmia conferta*, *pulvinata* (sonst in Amerika selten), *montana*, *torquata*, *Ulota megalospora*, *Orthotrich. stenocarpum*, *Roellii*, *papillosum*, *euryphyllum*, *rhabdophorum*, *Webera commutata*, *cucullata*, *gracilis*, *longicolla*, *Ludwigii*, *Bryum Roellii*, *Mnium lucidum*, *Oligotrichum aligerum*, *Polytrichadelphus Lyallii*, *Fontinalis Neo-Mexicana*, *Pseudoleskea stenophylla*, *Camptothecium dolosum*, *lutescens* var. *occidentale*, *Camptothec. megaptilum*, *Thamnum neckeroides* und *Bigelowii*, *Brachythec. declivum*, *erythrorhizon* (für Amerika neu), *albicans* var. *occidentale*, *Raphidostegium Roellii*, *Eurhynch. strigosum* var. *Barnesi*, *Plagiothec. nitidulum*, *Hypnum circinale*, *molle*, *Hylocom. triquetrum* var. *robustum*.

Die an der pacifischen Küste häufigen Moose *Mnium venustum*, *Aulacomnium androgynum*, *Eurhynchium oreganum*, *Hypnum plumifer* treten im Cascadengebirge mehr zurück.

Als neu sammelte ich in den Cascaden:

*Dicranum palustre* La Pyl. var. *Schlotthaueri* Barn. an Waldbächen bei Easton, Wash. (auch an der Westküste bei Astoria), *Tortula Dieckii* Broth. an Sandsteinfelsen bei Roslyn, Wash., *Barbula subcylindrica* Broth. an Felsen des Mt. Boldy bei Enumclaw, Wash., *Grimmia cinclidodonta* C. Müll. auf Steinen im Tanum Creek bei Thorp (Ellensburgh), Wash., *Ulota megalospora* Vent. an Waldbäumen am Rigi bei Easton, bei Weston und bei Enumclaw, Wash., *Orthotrichum euryphyllum* Vent. auf Steinen im Tanum Creek bei Thorp (Ellensburgh) Wash., *Orthotrichum Roellii* Vent. an sonnigen Felsen bei Thorp (Ellensburgh) gegen den Mt. Stuart hin, *Orthotrichum rhabdophorum* Vent. daselbst, *Orthotrichum stenocarpum* Vent. daselbst, sowie am Rigi bei Easton und bei Roslyn Wash., *Orthotrichum papillosum* Hpe. var. *minor* Vent. an Waldbäumen bei Enumclaw, Wash., *Orthotrichum Lyellii* var. *strictum* Vent. daselbst, *Bryum Roellii* Philib. am Flussufer bei Ellensburgh, Wash., *Bryum lucidum* Britt. (*Mnium Roellii* Broth.) auf Waldboden bei Easton, Wash., am Rigi und Kahchess Lake und bei Weston, Wash., sowie am Mt. Hood, Oreg., *Fontinalis*

*antipyretica* L. var. *rigens* Ren. & Card. bei Enumclaw, Wash. (auch an der Westküste bei Victoria), *Neckera Menziesii* Hook. var. *limnobioides* Ren. & Card. am Mt. Hood, Oreg., *Pseudoleskea stenophylla* Ren. & Card., bei Easton und am Kahchess Lake und Kitchelos Lake, Wash., *Myrinia Dieckii* Ren. & Card. an Weidenstrünken des Columbia bei Hood River, Oreg., *Camptothecium dolosum* Ren. & Card. auf Waldboden bei Easton, Wash., *Camptothecium lutescens* Huds. var. *occidentale* Ren. & Card. an Felsen bei Enumclaw, Wash., u. f. *alpina* am Mt. Hood, Oreg., *Brachythecium albicans* var. *occidentale* Ren. & Card. auf Waldboden am Kahchess Lake bei Easton, Wash., *Brachythecium reflexum* St. var. *pacificum* Ren. & Card. an Bäumen am Mt. Hood, Oreg., *Raphidostegium Roellii* Ren. & Card. an Baumstämmen bei Enumclaw, Wash., *Sphagnum fuscum* Kling. var. *robustum* m., var. *densum* m., v. *stellaris* m., var. *flaccidum* m., v. *gracile* m., *Sphagn. acutifolium* Ehrh., v. *Villardii* m., v. *coloratum* m., *Sphagn. subsecundum* Nees, var. *robustum* m., sämtlich bei Enumclaw, Wash., *Madotheca Roellii* Steph. am Kitchelos Lake bei Easton (Wash.), *Marchantia oregonensis* Steph. in Gletscherbächen am Mt. Hood, Oreg.

Als neu für Amerika entdeckte ich in den Cascaden *Plagiothecium silesiacum*, *Dicranum hyperboreum* und *Brachythecium erythrorhizon*, welche letztere in Skandinavien einheimisch sind.

### 3. Das Gebiet der Rocky-Mountains.

Die Rocky-Mountains machen weder den gewaltigen Eindruck der Cascaden, da sie allmählich ansteigen und ihre Gipfel verhältnissmässig wenig aus der Hochebene emporragen, noch kann sich ihre Moosvegetation in Mannigfaltigkeit und Ueppigkeit mit der der Cascaden messen, da sie trockener und weniger walddreich sind.

Charaktermoose sind: *Desmatodon cernuus*, *Scouleria catilliformis*, *Grimmia tenella*, *anodon*, *calyptrata*, *funalis*, *Orthotrich. Schlotthaueri*, *Hallii*, *praemorsum*, *Fontinalis tenella*, *hypnoides*, *Dichelelyma uncinatum*, *Camptothec. aeneum*, *Brachythec. idahense*, *Amblysteg. Schlotthaueri*, *Eurhynch. strigosum* var. *fallax*, *Hypnum Heufleri* et var. *Villardii*.

Als neu sammelte ich in den Rocky-Mountains: *Dicranum palustre* La Pyl. var. *Schlotthaueri* Barn. bei

Coeur d'Alène, Id., und im Yellowstone National-Park, Wyom. (auch an der pacifischen Küste bei Astoria und in den Cascaden bei Easton), *Scouleria catilliformis* C. Müll. auf Steinen im Wasser im Yellowstone Nat.-Park, Wyom., *Grimmia tenella* C. Müll. an sonnigen Felsen bei Coeur d'Alène, Id., *Orthotrichum Schlotthaueri* Vent. auf Thonschiefer bei Helena, Mont., und bei Garrison Mont., am Clark River bei Heron Mont., bei St. Ignatius bei Ravalli Mont., *Orthotrichum praemorsum* Vent. an Felsen im Yellowstone Nat.-Park, Wyom., *Fontinalis Neomexicana* Sull. & Lesqu. var. *columbica* Card. bei Rathdrum Id., *Amblystegium Schlotthaueri* Ren. & Card. an feuchten Felsen im Yellowstone Nat.-Park, Wyom., *Brachythecium albicans* var. *occidentale* Ren. & Card. bei St. Ignatius Mont. (auch in den Cascaden bei Easton), *Hypnum Heufleri* Jur. var. *Villardii* Ren. & Card. auf Thonschieferfelsen bei Helena, Mont., *Hypnum aduncum* Hdw. var. *filiforme* Ren. & Card. bei Sand Point am Pend d'Oreille Lake, Id., *Sphagnum fimbriatum* Wils. var. *densum* m. und var. *gracilescens* m. im Yellowstone Nat.-Park, Wyom.

#### 4. Das östliche Gebiet.

Das Gebiet der grossen Seen bildet eine 500—600 Fuss hohe Ebene, die sich nach Osten zu allmählich abflacht und mit Wäldern, Sümpfen und Prairien bedeckt ist. Charakteristische Moose dieses Gebietes sind:

*Hymenostylium curvirostre*, *Dicranum Schraderi*, *Dicr. palustre* var. *alatum*, *Fissidens subbasilaris*, *Leptotrichum tortile*, *Eustichia norvegica*, *Barbula caespitosa*, *Orthotrich. speciosum*, var. *Roellii*, *Physcomitrium pyriforme*, *Bryum ventricosum*, *roseum*, *Mnium cuspidatum*, *Philonotis caespitosa*, *Aulacomnium heterostichum*, *Catharinea angustata*, *Polytrichum ohioense*, *Thelia hirtella*, *asprella*, *Anomodon rostratus*, *obtusifolius*, *Platygyrium repens*, *Pylaisia intricata*, *Cylindrothec. cladorrhizans*, *seductrix*, *Climacium americanum*, *Thuidium recognitum*, *gracile*, *minutulum*, *Brachythec. laetum* und *acuminatum*, *Amblysteg. hygrophilum*, *varium*, *orthocladum*, *Rhynchosteg. serrulatum*, *Elodium paludosum* (an Stelle des für den Westen charakteristischen *Claopodium crispifolium*), *Hypnum Haldanianum*, *pratense*, *curvifolium* und die Sphagna.

Als neu sammelte ich im östlichen Gebiet:

*Dicranum palustre* La Pyl var. *alatum* Barn. an feuchten Stellen bei Graceland und Edgewater am Michigan-See bei Chicago, Ill., *Orthotrichum speciosum* Nees var. *Roellii* im Eichenwald bei Argyle bei Chicago, Ill., *Anomodon attenuatus* Hdw. var. *brevifolius* Ren. & Card. daselbst und am Calumet River bei Hobart, Ind., sowie bei Kilborn, Wisc., *Brachythecium laetum* Brid. var. *fallax* Ren. & Card. auf Waldboden am Calumet River bei Hobart, Ind., var. *Roellii* Ren. & Card. daselbst, var. *pseudocuminatum* Ren. & Card. daselbst, *Hypnum Haldanianum* Grev. var. *Roellii* Ren. & Card. an Baumstrünken am Calumet River bei Hobart, Ind., *Hypnum aduncum* Hdw. var. *filiforme* Ren. & Card. bei Princeton, Wisc. (auch am Pend d'Oreille Lake in den Rocky Mount.), *Sphagnum fuscum* Kling. var. *filiforme* m. bei Lake Station, Ind., am Michigan-See, *Sphagnum acutifolium* Ehrh. var. *Schlotthaueri* m. daselbst, *Sphagnum recurvum* Pal. var. *Indianensis* m. daselbst, *Sphagnum subsecundum* Pal. var. *Indianensis* m. daselbst, *Sphagnum contortum* Schltz. var. *Lindbergii* m. daselbst, *Sphagnum Wilsoni* m. var. *quinquefarium* m. bei Milwaukee, Wisc., und bei Princeton, Wisc., *Sphagnum acutifolium* Ehrh. var. *fuscum* m. bei Princeton, Wisc., *Sphagnum recurvum* Pal. var. *rigidulum* m. daselbst, *Sphagnum subsecundum* Nees var. *Dieckii* m. daselbst, *Sphagnum medium* Lpr. var. *gracile* m. daselbst, *Sphagnum subsecundum* Nees var. *latifolium* m. bei New-Durham, N.-J., *Sphagnum glaucum* Kling. var. *tenue* m. daselbst, var. *Schliephackeanum* m. daselbst.

## II. Systematisches Verzeichniss der gesammelten Laub-, Torf- und Lebermoose.

### A. Laubmoose.

#### Ordo I. Schizocarpi.

#### Trib. Andreaeaceae.

(Bearbeitet von Dr. C. R. Barnes, Professor a. d. Universität Madison, Wisc., N.-Amer.).

*Andreaea petrophila* Ehrh.

Washington: Cascades, Easton, 4000'—5000' (529, 530);  
Rigi am Clealum Lake, 5000' (873).

No. 873 ist eine schwächliche Form mit dunklen Papillen, welche nicht mit Sicherheit auf irgend eine Varietät bezogen werden kann.

Hab.: Melaphyr-Felsen.

*Andreaea nivalis* Hook.

Oregon: Mount Hood, pl. masc. (1005).

## Ordo II. Cleistocarpae.

### Trib. Bruchiaceae.

*Pleuridium alternifolium* (Kaulf.) Rabenh.

Illinois: Chicago (Graceland), (1712).

Hab.: Laubwald.

## Ordo III. Stegocarpae.

### Trib. Weisiaceae.

(Bearbeitet von Professor Barnes.)

*Hymenostylium curvirostre* (Ehrh.) Lindb. Minnesota: ad catarrhactum Minnehaha pr. Minneapolis, ster. (1599).

*Weisia viridula* (L.) Hedw.

Wisconsin: Princeton (1585). Steril. Illinois: Waukegan (1725, 1726, 1727, 1728).

Die letzten 4 Nummern scheinen zur var. *gymnostomoides* (Brid.) Müll. zu gehören.

Die Zähne fehlen meist; doch kommt bisweilen eine Kapsel vor mit 0.105 mm langen Zähnen.

Hab.: Sandplätze.

*Dicranoweisia cirrhata* (L.) Lindb.

Vancouver: Victoria (1, 2).

Washington: Tacoma (154); Seattle (155); Cascades, Enumclaw (315, 316, 317). Easton, 3500'—4000' (537, 538), Kahchess Lake (777, 778), Rigi am Clealum Lake, 6—7000' (874, 875, 876). Oregon: Mt. Hood, 8000'—9000' (988, 989, 990, 991). Wyoming: Yellowstone National Park, 7000' (1439 p. p., 1440 p. p.).

Die Nummern 988—991 haben plötzlich zugespitzte und verlängerte Blätter.

Hab.: Auf Holz, an Baumzweigen und an Felsen.

*Cynodontium polycarpum* (Ehrh.) Schimp.

Vancouver: Victoria (3). Washington: Cascades, Easton, 3500' (539), Kahchess Lake, 3000' (781 p. p.).



Idaho: Coeur d'Alène, 3000' (1148 a). Wyoming:  
Yellowstone National Park, 7000' (1439 p. p., 1440 p. p.).

Hab.: Felsen.

*Dichodontium pellucidum* (L.) Schimp.

Washington: Cascades, Rigi am Clealum Lake, 6000'  
(877).

var. *flavescens* (Dicks.) Husnot, Musc. Gall. (1884).

Washington: Tacoma (156, 157); Cascades, Enumclaw,  
2000' (318), Weston (469), Easton, 3500' (540, 541),  
Kahchess Lake, 3000' (779). Oregon: Astoria (265a);  
Mt. Hood, 8000' (992). Montana: Mission Mts. bei  
Ravalli, 3000' (1245).

Hab.: Feuchte Felsen.

Was auch über den Unterschied von *Dichodontium pellucidum* and *D. flavescens* in England gesagt sein mag, (cf. Braithwaite, Br. Moss-Flora i. 163), so kann doch kein Zweifel darüber sein, dass in Amerika letzteres nur eine var. des ersteren ist. Die wenigen Merkmale, die beide unterscheiden, sind kaum aus der Beschreibung erkennbar. Die Gegenwart von Papillen auf beiden Seiten, der relative Flächenraum rechteckiger Zellen an der Basis und die relativen Verhältnisse der Blätter sind die Merkmale, auf die man sich bei sterilen Exemplaren noch am meisten verlassen kann.

*Oncophorus virens* (Sw.) Brid. (*Cynodontium virens* Sch.)  
var. *serratus* Br. & Sch.

Washington: Cascades, Rigi am Clealum Lake, 6000' c. fr.  
(878, 901).

*Dicranella Schreberi* (Sw.) Schimp.

Washington: Tacoma (160, 161); Cascades, Enumclaw  
(319 p. p.).

var. *lenta* (Wils.) Limpr.

Washington: Cascades, Enumclaw, 2000' (319 p. p.).

Hab.: Feuchte Erde.

Schreber's *Bryum crispum* (1771) ist der frühere Name; aber es scheint unzweckmässig, zwei längst anerkannte Namen umzuändern, um einen Namen wieder aufzunehmen, den Schreber selbst aufgegeben hat.

*Dicranella rufescens* (Dicks.) Schimp.

Washington: Cascades, Enumclaw (320). Oregon: Astoria (256).

Hab.: Lehmboden.

*Dicranella rubra* (Huds.) (D. varia Schimp.)  
Montana: Deer Lodge (1345). Illinois: Chicago (1737, 1739).  
Hab.: Auf Erde.

*Bryum rubrum* Huds. (1762), *B. simplex* L. (1763) und *Dicranum simplex* Hedw. (1782) sind alle älter, als *D. varium* Hedw. (1789), und es ist kein stichhaltiger Grund vorhanden, warum man in diesem Fall nicht den ältesten Namen beibehalten sollte.

*Dicranella secunda* (Sw.) Lindb. (D. subulata Schimp.)  
Oregon: Mt. Hood, 9000' (995, 1000).  
Hab.: Felsen.

*Dicranella heteromalla* (L.) Sch.  
Vancouver: Victoria (4). Oregon: Astoria (257, 258).  
Washington: Enumclaw, 2000' (321). Wisconsin:  
Kilbourn (1587). Illinois: Waukegan (1733), Chicago  
(1734, 1736). Indiana: Hobart (1732, 1744).  
Hab.: Auf Erde.

*Dicranum fulvellum* (Dicks.) Sch.  
Oregon: Mt. Hood 8000' (994).  
Hab.: Felsen.

*Dicranum hyperboreum* (Gunn.) Sm.  
Oregon: Mt. Hood 7000' (993).  
Hab.: Felsen.  
Für Amerika neu.

*Dicranum falcatum* Hdw.  
Oregon: Mt. Hood 8000' (996).  
Hab.: Felsen.

*Dicranum Starckii* W. & M.  
Washington: Easton 3500' (543) Rigi, Cascades 6000'  
(879, 880).  
Hab.: Felsen.

*Dicranum Bergeri* Bland. (D. Schraderi Sch.)  
Wisconsin: Princeton (1591—1593), Milwaukee (1594).

*Dicranum Bonjeani* De Not. (D. palustre La Pyl.)  
Diese Art ist bisher nicht für besonders variabel gehalten worden, wie dies mit dem verwandten *Dicranum scoparium* Hettr. der Fall ist. Die Untersuchung des grossen Materials, welches Dr. Julius Roell in verschiedenen

Theilen der nordwestlichen vereinigten Staaten gesammelt hat, hat mir gezeigt, dass es ebenso vielgestaltig ist, als *Dicr. scoparium*, und dass seine Formen sich denen des *Dicr. scoparium* so sehr nähern, dass es ganz unmöglich ist, beide zu begrenzen, ausgenommen auf ganz willkürlichem Wege. Die var. *paludosum* von *Dicr. scoparium* ähnelt etwas dem typischen *Dicr. palustre* in den gewellten und kürzer zugespitzten Blättern. Aber dieser Charakter ist keineswegs constant bei *Dicr. palustre*; er fehlt vielmehr öfter, als er vorhanden ist. Ebenso wenig zuverlässig ist eine Unterscheidung durch die Rippe. Wir können daher nur sagen, dass die Formen mit lang gespitzten und oft sichelförmigen Blättern, deren Zellen im oberen Theil etwas verlängert sind, mit *Dicr. scoparium* vereinigt werden müssen. Ich habe es nicht für der Mühe werth gehalten, irgend eine dieser Formen des *Dicr. palustre* besonders zu beschreiben (zu denen auch die Californische var. *Brewerianum* Lesqu. wohl gezählt werden kann), da sie mit den Sumpfformen des *Dicr. scoparium* zusammenhängen. Wollte man dies thun, so würde die Liste mit der einzelner *Sphagna* rivalisiren können. Auf der anderen Seite zeigt *Dicr. palustre* zahlreiche Formen mit breiten, ganzrandigen oder grob gesägten und gewöhnlich ungewellten Blättern. Drei dieser Formen habe ich als wohlabgegrenzte Varietäten unterschieden, welche den Europäischen var. *juniperifolium* und *polycladum* Bry. Eur. mehr oder weniger nahe stehen. Wären die Zwischenformen der Sammlung weniger reich gewesen, so hätte ich diese, oder doch wenigstens die var. *Roellii* ohne Zögern als Art aufgestellt.

Es scheint das Beste, die Grenzlinie zwischen den beiden besprochenen Arten so zu ziehen, dass die schmalblättrigen Formen zu *Dicr. scoparium*, die breitblättrigen zu *Dicr. Bonjeani* gezogen werden und auf die wellige Beschaffenheit der Blätter weniger Werth zu legen. Die zu *Dicr. Bonjeani* gehörigen Formen der Sammlung sind meist steril. Im Folgenden sind die Formen, deren Unterschiede zu unbedeutend sind, als dass sie die Bildung einer besonderen Varietät rechtfertigten, unter dem Artnamen zusammengestellt:

Vancouver: Victoria (10). Blätter schwach wellig, ziemlich lang und schmal.

Washington: Seattle (166). Steht zwischen der unten beschriebenen var. *Schlotthaueri* und der typischen Form. Es hat die Grösse und Gestalt der var. mit schmalen und schwach gesägten Blättern.

Idaho: Coeur d'Alène, 3000' (1146). Mittelform zwischen der typischen Form und der var. *polycladon*. Die kurzen, hinfälligen Triebe sind mit ganzrandigen Blättern bekleidet, welche mehr lanzettlich, als die in der Bryol. Europ. t. 79 fig. 14, 15 abgebildeten und an der Spitze etwas eingerollt sind, sehr ähnlich denen der var. *Schlotthaueri*. Die Stengelblätter sind am Rand und am Rücken scharf gesägt, viel länger und schwach gewellt.

Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1443). Ungefähr die Hälfte dieser Exemplare erscheint genau typisch. Der Rest ist denen von Seattle (166) ähnlich.

Wisconsin: Princeton (1590). Aehnlich denen von Seattle (166).

Im Folgenden sind die neuen Varietäten charakterisirt:

var. *Schlotthaueri* var. n. Meist olivengrün. Stengel sehr kurz, 1—2 cm hoch (selten 5 cm, wo sie nicht verfault sind); Blätter kürzer und breiter (4—5,5 mm lang, 0,65—0,88 mm breit), ganzrandig oder mit wenigen un- deutlichen Zähnen an der Spitze, oft etwas umgerollt.

Diese var. scheint, abgesehen von ihrer geringen Grösse, eine der var. *turfosum* Milde des *Dicr. scoparium* homologue zu sein. Sie steht der var. *calcareum* Braith. nahe, von der sie sich durch die steif aufrechten, ungewellten Blätter unterscheidet.

Oregon: Astoria (261). Washington: Cascades, Easton 3000' (555). Idaho: Coeur d'Alène 3000' (1143, 1144). Wyoming: Yellowstone Nat. Park 7000' (1441).

var. *Roellii* var. n. Pflanzen kräftig, in tiefen, ausgedehnten, ziemlich lockeren Rasen, 4—8 cm hoch, unten bleich, oben gelbgrün; Blätter dichtstehend, nicht wellig, genau lanzettförmig, die unteren 1,1 mm breit, 4 mm lang, die oberen 1,5 mm zu 6 mm, durchaus ganzrandig, spitz; Rippe in der Spitze verschwindend, am Rücken nur schwach gefurcht und nicht gezähnt.

Die Rippe, obgleich nach oben dünn, ist ganz deutlich und verschwindet fast plötzlich. Diese var. ist mit der Art durch die var. *juniperifolium* verbunden.

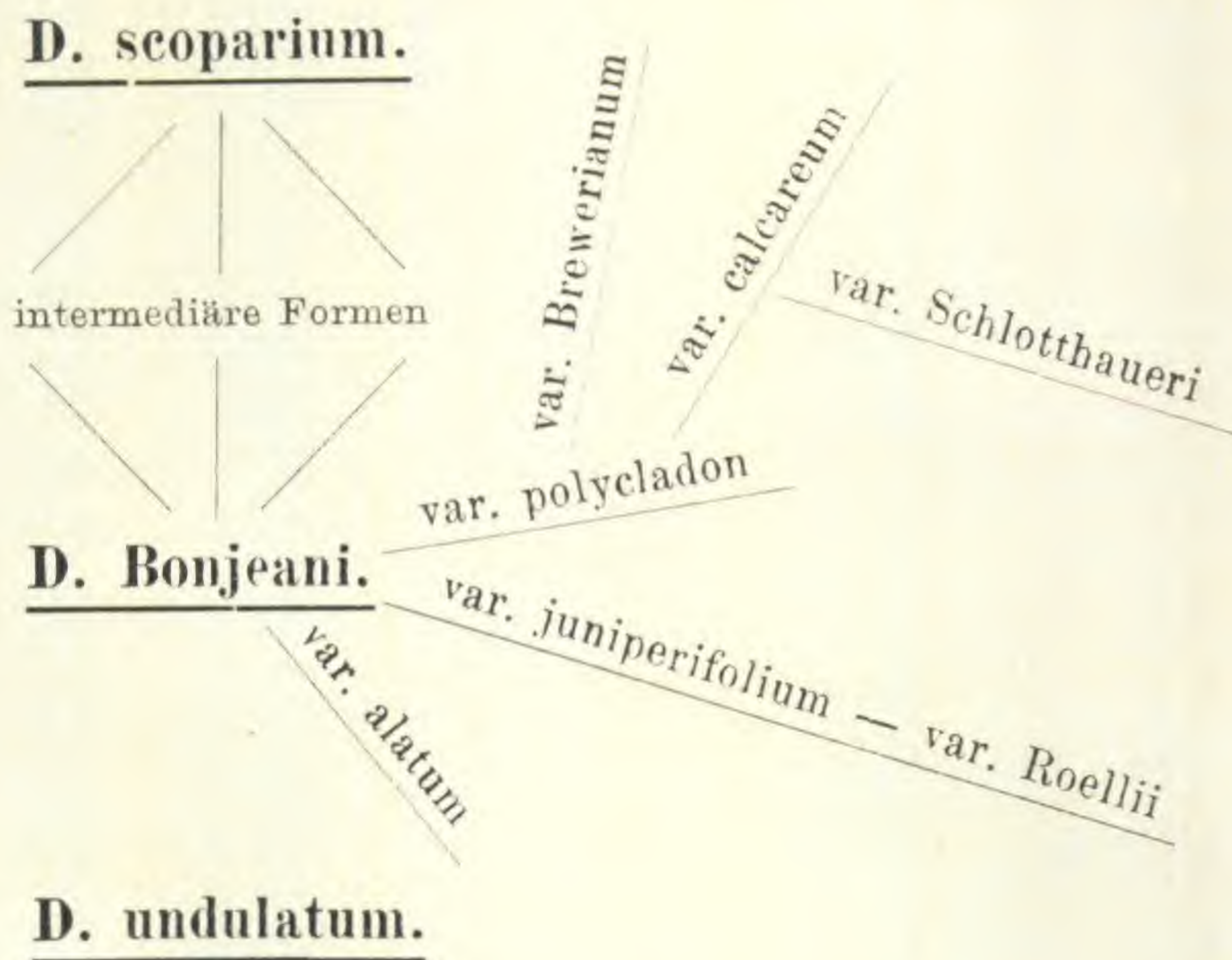
Vancouver: Victoria (8, 10 p. p.).

var. *alatum* var. n. Dunkelgrün, 4—6 cm hoch; Blätter lanzettlich, 4—4,5 mm lang, 0,80—0,88 mm breit, sehr scharf gesägt; Rippe 2—3 Zellen dick, mit 2—3 scharf

gesägten Lamellen; Laminalzellen kürzer und breiter, schwächer verdickt und weniger stark grubig vertieft.

Illinois: Chicago (1748, 1749). Graceland, Edgewater bei Chicago.

Das folgende Schema zeigt die Verwandtschaft der genannten Varietäten, wie ich sie mir denke:



*Dicranum scoparium* (L.) Hedw.

Vancouver: Victoria (9, 10 p. p.). Washington: Tacoma (170); Cascades, Enumclaw, 2000' (325), Kahchess Lake, 3000' (781); Easton 345. Idaho: Coeur d'Alène, 3000' (1145). Wyoming: Yellowstone National Park, 7000' (1442). Indiana: Hobart (1746).

var. *orthophyllum* Brid.

Vancouver: Victoria (6 p. p.).

var. *curvulum* Brid.

Oregon: Astoria (264).

Washington: Cascades, Enumclaw (324).

var. *recurvatum* (Schultz) Brid.

Vancouver: Victoria (7).

var. *paludosum* Schimp.

Washington: Cascades, Easton (545 p p., 554).

var. *crispulum* De Not. —?

Washington: Cascades, Kahchess Lake, 3000' (785).

Unter den Exemplaren befindet sich auch eine Anzahl von Formen, welche mit *Dicr. Bonjeani* zusammenhängen, besonders durch stärkere oder schwächere Streifung der Kapsel und durch schwache Undulation der Blätter.

*Dicranum Muehlenbeckii* Br. & Sch.

Wyoming: Yellowstone National Park, 7000' (1444, 1445 p. p.).

Washington: Rigi am Clealum Lake, 6000' (881, 882).

Diese Exemplare sind steril und sind vielleicht zu *Dicr. fuscescens* zu ziehen.

*Dicranum fuscescens* Turn.

Washington: Seattle (163, 166 p. p.); Tacoma (167, 168, 169); Cascades, Enumclaw, 2000' (322, 323); Weston, 3000' (470), Easton, 3500' (545 p. p., 551 p. p., 553), Kahchess Lake, 3000' (783, 784, 785 p. p., 787).

Oregon: Astoria (259, 260, 262, 263, 264 p. p.).

var. *falcifolium* Braith.

Washington: Seattle (162); Cascades, Easton, 3500' (546, 547).

Hab.: An Bäumen und Baumstrünken.

*Dicranum flagellare* Hedw.

Indiana: Hobart (1745). Eine sehr niedrige, compacte Form; steril.

Hab.: An faulenden Baumstrünken.

*Dicranum strictum* Schleich.

Vancouver: Victoria (5, 6). Washington: Seattle (164, 165); Cascades, Easton, 3500' (544, 548, 549, 550, 551 p. p., 552, 553), Kahchess Lake, 3000' (780, 782, 786). Oregon: Mt. Hood, 8000' (998). Montana: Mission Mts. bei Ravalli, 3000' (1244).

**Trib. Leucobryaceae.**

*Leucobryum glaucum* (L.) Schimp.

Wisconsin: Princeton (1589). Indiana: Hobart (1750).

**Trib. Fissidentaceae.**

(Bearbeitet von Prof. Barnes.)

*Fissidens limbatus* Sulliv.

Vancouver: Victoria (10a). Oregon: Astoria (265, 266 p. p.).

*Fissidens rufulus* Br. & Sch.

Oregon: Mt. Hood, 8000' (999 p. p.).

*Fissidens subbasilaris* Hedw.

Wisconsin: Dalles, Kilbourn.

*Fissidens adiantoides* (L.) Hedw.

Washington: Cascades, Kahchess Lake, 3000' (789).

Montana: Mission Mts. bei Ravalli, 3000' (1246).

Wisconsin: Princeton (1595).

*Fissidens grandifrons* Brid.

Oregon: Mt. Hood, 8000' (999 p. p.).

**Trib. Ceratodontaceae.**

(Bearbeitet von Prof. Barnes.)

*Ceratodon purpureus* (L.) Brid.

Washington: Tacoma (171); Cascades, Enumclaw (327),  
Kahchess Lake (788). Clealum Lake st. 884. Easton  
cfr. 566. Oregon: Mt. Hood, 7000' (1001), Krater  
11,000' ster. 1003. Idaho: Pend d'Oreille Lake, Sand  
Point (1147). Wyoming: Yellowstone National Park,  
7000' (1448). Illinois: Chicago (1751, 1753). In-  
diana: Calumet River, Hobart etc. 1762.

*Trichodon cylindricus* (Hedw.) Schimp.

Montana: Heron, 2500' (1248).

*Ditrichum tortile* (Schrad.) Hamp.

v. *pusillum* (Hedw.).

Indiana: Calumet River, Hobart, c. fr. (1740—1743).

*Ditrichum homomallum* (Hedw.) Hamp.

Washington: Astoria, c. fr. (267, 268). f. *compacta*:  
Mt. Hood, Krater, 11,000' (1002).

*Ditrichum pallidum* (Schreb.) Hamp.

Illinois: Chicago, Edgewater, c. fr. (1758). Indiana:  
Calumet River, Hobart, c. fr. (1757). Wisconsin:  
Princeton, c. fr. (1598).

*Ditrichum flexicaule* Horn.

Montana: Heron (1251).

*Distichium inclinatum* Br. & Sch. (*Swartzia inclinata*  
Ehrh.).

Montana: Mission Mts. bei Ravalli, 3000' (1249) Helena 4500'  
(1346). Wyoming: Yellowstone National Park (1447).

**Trib. Eustichiaceae.**

*Eustichia Norvegica* (Brid.) Müll.

Wisconsin: Dalles, Kilbourn (1596, 1597).

(Fortsetzung folgt.)

## Hepaticarum species novae III.

Von F. Stephani.

### 1. *Bazzania albicans*. St. n. sp.

Mediocris, dense depresso-caespitosa, viridis, apicibus albicantibus vel argenteis. Caulis 5—6 cm longus, cum foliis 2 mm latus, divaricatim furcatus. Stolones pauci, breves, robusti. Folia dense imbricata, subplano-disticha, in planta viva, ob marginem posticum recurvum, falcata, patentia, basi breviter inserta, dorsoque vix ampliata, in plano itaque oblongo-lineararia et parum obliqua, apice truncata, tridentata, sinubus late emarginatis, dentibus aequalibus, acutis, rarius medio parum majore. Cellulae folii valde irregulares, 10—17  $\mu$ , dorso 12  $\mu$  parietibus validis, basi 25  $\times$  34  $\mu$ , trigonis magnis, acutangulis hyalinis. Amph. imbricata, caule duplo latiora, transverse inserta, haud auriculata, quadrato-rotunda, subintegra vel repanda, cellulis ab iis foliorum maxime diversis, 17  $\times$  25  $\mu$ , rectangularibus, parietibus tenuibus haud incrassatis, ipsa basi multo minoribus, 10  $\mu$ , parietibus valde incrassatis lumineque rotundato.

Hab. Japonia, Saijozi com. Dr. Karl Müller, Halensis.

Inter „Grandistipulas“ cum *Bazzania Lindigii* comparanda; ab omnibus congeneribus distinguenda colore argenteo.

### 2. *Bazzania Beecheyana*. St. n. sp.

Major, viridis, supra Lophocoleam repens. Caulis 3—4 cm longus, cum foliis 3 mm latus, furcatus, furcis late divaricatis. Stolones pauci, robusti. Folia alternantia, dense imbricata, dorso haud ampliata breviterque inserta, caulis medium haud attingentia, falcato-lineararia, marginibus fere parallelis, apice truncata, brevissime tridentata, dentibus late triangularibus, acutis, sinubus lenissime lunatis. Cellulae folii 25  $\mu$ , parietibus teneris, haud incrassatis, basi 35  $\times$  50  $\mu$ , trigonis magnis acutis instructae. Amph. parva, caule aequilata, oblique patula, quadrato-rotundata, apice grosse dentata.

Hab. Ins. Sandvicensis: Oahu leg. Beechey cum Lophoc. Beecheyana.

Inter „Parvistipulas“ proxima Bazz. sumbavensi, quae differt statura multo minore, cellulis ubique incrassatis etc. etc.

### 3. *Bazzania Bescherellei*. St. n. sp.

Majuscula, gracilis, flavo-virens. Caulis 3—4 cm longus, cum foliis 2 mm latus, furcatim multiramosus, divaricatim



Hab. Ins. Réunion leg. G. de l'Isle. com. amiciss. Bescherelle.

*Bazzania Wallichiana*, omnium simillima, differt statura minore, foliorum cellulis multo minus incrassatis, amph. latioribus et amphigastriorum textura valde diversa, laxa et tenera. Ad sectionem „Serrulatae“ ponenda.

8. *Bazzania inaequitexta*. St. n. sp.

Dioica, mediocris, fusco-brunnea. Caulis 2 cm longus, parum ramosus, cum foliis 3 mm latus. Stolones pauci, filiformes. Folia haud opposita sed per paria approximata, parum imbricata, dorso ampliata caulemque tegentia, falcato-sublinearia, plano-disticha, apice tridentata, dentibus integerrimis, divaricatis, magnis, semitriangularibus acutis, medio saepe majore, sinibus lunatis. Cellulae foliorum apicales  $20 \mu$ , margine dorsali  $8 \mu$ , reliquae  $17 \mu$ , parietibus validis, medianae et basales  $25 \times 40 \mu$  trigonis magnis instructae.

Amph. parva, caule vix latiora, e basi cuneata rotundata, margine supero varie repando, utroque latere dente majusculo oblique patulo munita. Cellulae ut in foliis.

Hab. Nova Guinea. comm. Kern, Breslau.

Proxima *B. conophyllae* Sande-Lac.; foliorum textura et amphigastriis obtusatis bene distincta.

Diese Pflanze ist zur Verpackung von Vogelbälgen nach Europa gekommen, der nähere Fundort daher nicht bekannt.

9. *Bazzania Kernii*. St. n. sp.

Dioica, spectabilis, fusco brunnea, longe lateque caespitans. Caulis longissimus, 8 cm in speciminibus meis incompletis, cum foliis 3,5 mm latus, simplex, apice solum furcatus. Folia imbricata, angulo recto a caule patentia, plano-declivia, in planta viva leniter falcata, in plano oblique triangularia i. e. margine postico substricto, dorso valde ampliata caulemque parum superantia, margine antico ceterum stricto, apice 4 plo angustiora recte truncata, 3 dentata, dentibus porrectis subspiniformibus, sinibus profunde lunatis; ad basin posticam folii adest appendiculum parvum oblongum, dentatum, ab amphigastrio semper occultum et cum ejus solutione facile destructum. Cellulae spinarum magnae  $25 \times 30 \mu$ , reliquae  $17 \times 35 \mu$ , acute hexagonae, marginales rhombeae, trigonis magnis, basales  $25 \times 60 \mu$ , rectangulares, incrassatione angulosa maxima confluenta. Amph. parva, caule parum latiora, oblique patula quadrato-rotunda, margine ubique grosse irregulariterque spinosa, basi

angepresst, ihre Zellwände sind überall mächtig verdickt, wie auch die Oberflächenzellen des Stengels; der ganze Organismus ist daher so hart und starr, wie ich ihn noch niemals an einem Lebermoose beobachtet habe; man möchte sagen, die Pflanze hat den Character einer Wüstenpflanze angenommen.

Ein anderes höchst merkwürdiges Lebermoos fand Lorentz s. Zt. in Argentinien; Herr Jack wird dasselbe demnächst beschreiben; es wächst auf Lehmboden, in lockeren Rasen oder vereinzelt Individuen; der kriechende, dicht bewurzelte Stengel trägt ein im Verhältniss zu der kleinen Pflanze mächtig ausgebildetes System unterirdischer Rhizome; seine Oberfläche ist mit aufrechten gedrängt stehenden Paraphyllien besetzt, welche auch auf die dorsale Basis der aufrecht zusammenneigenden hohlen Blätter übergreifen und den ganzen Raum zwischen letzteren compact ausfüllen. Diese Paraphyllien bestehen aus einem stielförmigen unteren Theile, an dessen Spitze ein Büschel langer septirter Zellfäden inserirt ist, diese Fäden sind ausserordentlich chlorophyllreich, während die Blätter selbst völlig farblos erscheinen und jedenfalls nicht assimiliren. Wir haben hier also eine Pflanze, welche auf andere Weise als *B. filum* gegen die Gefahr des Austrocknens geschützt ist und einen besonderen Apparat besitzt, welcher eine bedeutende assimilirende Oberfläche darstellt. Ein Vergleich mit manchen Steppenpflanzen, wo der Stengel assimilirt, liegt nahe; ebenso ist an die lamellentragenden Blätter von *Polytrichum* zu denken, welche Pflanzen ja auch vorzugsweise auf kahlen und trockenen Bergrücken zu finden sind und deren Blätter durch die Lamellenbildung eine Vergrößerung der assimilirenden Oberfläche erlangen (wie auch *Pottia lamellata* und *Barbula ambigua*), statt die Gefahr des Vertrocknens durch die Verbreiterung der Blattspreite zu erhöhen.

7. *Bazzania fusca*. St. n. sp.

Spectabilis, laxe caespitans, fusco-olivacea, apice flavovirens; caulis 6—8 cm longus, cum foliis 3 mm latus, pauciramosus, stolonibus numerosis, brevibus, capillaceis. Folia ovato-oblonga, falcata, plano-disticha, versus apicem minute irregulariterque denticulata, apice duplo angustiora, oblique truncata, tridentata, dentibus spiniformibus, sinus late lunatis, denticulatis. Cellulae 17  $\mu$ , parietibus aequaliter incrassatis trigonisque minus distinctis, basi 17  $\times$  45  $\mu$ , trigonis magnis acutis hyalinis. Amph. parva, cauli aequilata, transverse inserta, libera, quadrata, patula, margine supero truncato, recurvo, grosse 3—5 dentato; cell. ut in foliis.

latiora, concava, ad medium trilobata, lobis late linearibus obtusis vel truncatis, incurvis.

Hab. Fretum magellanicum. Hay Harbour leg. Cunningham No. 147 ex Herb. Kew.

Proxima (inter „Inaequilateras“) *B. laetevirente*. Sande-Lac; distinguenda foliis planis, haud decurvis, multo angustioribus (soluta 3plo longiora quam lata) laciniisque angustioribus acuminatis.

6. *Bazzania filum*. St. n. sp.

Pusilla, capillacea, fusco-rufa, apicibus olivaceis, in solo argilloso crescens, dense intricata, fragilis, habitu *Lepidoziae setaceae*.

Caulis 1,5 cm longus, regulariter furcatim ramosus, furcis brevibus, divaricatis; stolones pauci, breves, persaepe floriferi. Folia confertissima, erecta, dense imbricata, verticaliter inserta (folii lamina dein a latere solum visibili) cauli appressa et aequilata, in plano late ovata, ad medium acute incisa, lobis inaequalibus, postico longiore, oblongo acuminato, antico parum minore sed latiore, triangulato acuto. Cellulae  $17 \mu$ , basi duplo majores, parietibus maxime incrassatis, trabeculatis. Amph. cauli aequilata, appressa, contigua, quadrato-rotunda, ad medium trifida, laciniis ovatis obtusis, incurvis; Cellulae ut in foliis. Flores ♀ ex axilla amphigastriorum vel in medio stolonum orti, pro planta maximi; folia floralia trijuga, intima multo majora, valde concava, vaginatim amplexentia, apice angustata patula profunde trifida, laciniis setaceis, media majore; Cellulae amplae, elongato-hexagonae, parietibus haud incrassatis. Perianthia ovato-oblonga, inferne cylindrica, superne triquetra, ore fusiformi, 4—5 ciliata, ciliis validis porrectis; Cellulae  $17 \times 45 \mu$ , rectangulares, parietibus validis; pistilla 8. Androecia ignota.

Hab. Nova Caledonia leg. G. Dupuy. com. clar. J. Cardot.

Unsere Pflanze wächst auf einem ziegelrothen Lehmboden, ein Substrat, das für die Gattung *Bazzania* eine seltene Ausnahme bildet, insofern diese Pflanzen fast stets am Grunde alter Waldbäume auf vegetabilen Trümmern aller Art gefunden werden, wo das von den Stämmen herabrieselnde Regenwasser sie trifft. In den heissen Niederungen der Tropen ist Lehmboden gleichbedeutend mit einem trockenen Standort, und unsere Pflanze zeigt denn auch eine demselben völlig angepasste Ausbildung. Die Blattspreite ist minimal entwickelt, ihre Länge überschreitet nicht den Durchmesser des Stengels, sie ist demselben dicht

expansus. Folia valde conferta, oblique a caule patentia, in planta viva ob marginem posticum erectum vel recurvum falcata, in plano tantum oblique ovata, margine antico arcuato postico substricto basique angulato et amphigastriolate coalito; apice truncato-rotundata vel obtusa, integerrima persaepe etiam breviter 3 denticulata, dorso breviter inserta caulemque haud superantia. Cellulae  $17\ \mu$ , trigonis parvis, basales  $35 \times 50\ \mu$  trigonis maximis. Amph. valde conferta subquadrata, apice repando recurvo.

Hab. Nova Caledonia com. clar. Bescherelle. Ad sectionem „Connatae“ ponenda; facile distinguenda amphigastriis latissime coalitis, carina conjunctionis a caule recte patente, abrupte in folii marginem adscendentem abeunte.

4. *Bazzania crassitexta*. St. n. sp.

Minor, supra muscos repens, tenera, pallida. Caulis 3—4 cm longus, cum foliis 1 mm latus, irregulariter ramosus (planta normaliter evoluta sine dubio furcata ut in congeneribus). Stolones postici numerosi capillares. Folia imbricata, plana, opposita, recte patentia, ovato-falcata, i. e. margine postico substricta, antico arcuata, dorso haud ampliata caulemque haud superantia, apice truncata, tridenticulata, dentibus late triangularibus acutis vel apiculatis, sinibus lunatis vel angulatim excisis. Foliorum cellulae  $17\ \mu$ , maxime incrassatae, parietibus praesertim versus marginem folii trabeculiformibus, reliquae trigonis magnis confluentibus instructae, in medio basis  $17 \times 35\ \mu$  parietibus tenuibus trigonisque magnis longe discretis hyalinis. Amph. parva cauli aequilata semirotonda, foliis utroque latere anguste coalita, erecta, margine supero integerrima, recurva, cellulis ab iis foliorum haud diversis.

Hab. Amboina. Salhoetoe leg Dr. G. Karsten. Ab omnibus congeneribus Sectionis „Connatae“ facile distinguenda foliorum cellulis maxime incrassatis et statura minore.

5. *Bazzania Cunninghamii*. St. n. sp.

Parva, flavescens, laxe caespitans. Caulis  $1\frac{1}{2}$ —2 cm longus, cum foliis 0,5 mm latus, effuse multiramosus, stolonibus paucis capillaribus, longis. Folia contigua, recte patentia, plano-disticha, oblonga, dorso caulem haud superantia, fere ad medium bifida, sinu angusto acuto, laciniis porrectis valde inaequalibus, ventrali sublineari vel anguste-lanceolata, dorsali multo majore, triangulata acuminata. Cellulae  $12\ \mu$ , basi  $17\ \mu$ , parietibus valde aequaliterque incrassatis. Amph. contigua, caule parum

auriculata, hastatim ampliata dentata. Cellulae ut in folio. Perianthia oblongo-fusiformia, a basi acute trigona, ore ciliato; folia et amph. floralia (intima) lanceolata, perianthio appressa, margine varie lobata et spinosa, apice profunde bifida, laciniis linearibus denticulatis.

Hab. Nova Guinea sine loco natali. com. Kern.

Inter „Appendiculatas“ proxima Bazz. sumatranae Sande; cellulis subrhombeis optime distincta.

10. *Bazzania lacerata*. St. n. sp.

Dioica, mediocris, dense depresso-caespitosa, pallide-virens, tenax. Caulis 4—5 cm longus, regulariter furcatus, cum foliis 2 mm latus. Stolones postici pauci, robusti. Folia basi tantum imbricata, apice libera, opposita, leniter convexa, haud decurva, in plano falcato-sublinearia, i. e. dorso vix ampliata, breviter inserta, apice parum angustiora, marginibus leniter arcuatis fere parallelis, versus apicem irregulariter crenato dentatis, apice late truncata trispinosa sinibus profunde excisis, ut spinae lanceolatae grosse dentatis; in planta viva vel emollita folia valde arcuata apparent ob folii marginem posticum late recurvum. Cellulae foliorum apicales  $17\ \mu$ , in margine dorsali  $8\ \mu$ , parietibus validis, basi  $25 \times 34\ \mu$ , trigonis magnis. Amph. reniformia, caule plus duplo latiora, foliis utroque latere plus minus longe connata, recurvo-patula, apice maxime lacerata, laciniis valde inaequalibus, acutis, e cellulis rectangularibus minus incrassatis formatis; reliquae cellulae ut in folio.

Hab. Nova Zelandia. Great Barrier Island leg. Prof. Kirk. No. 214. Species distinctissima, foliorum spinis angustis remotis *Bazzaniae* Novae Hollandiae similis, quae differt foliis planis, postice haud recurvis, angustioribus.

11. *Bazzania latifolia*. St. n. sp.

Mediocris laxe caespitans, olivacea, caulis 2—3 cm longus, cum foliis 2 mm latus, furcatim ramosus, furcis late divaricatis. Stolones creberrimi, breves. Folia dense imbricata, oblique a caule patentia, convexa et leniter decurvula, in plano late ovata, ob marginem anticum magis convexum parum obliqua, apice 3 plo angustiore recte truncata, sinibus leviter emarginatis dentibus itaque brevibus, acutis, interdum apiculatis, pro more aequimagnis. Cellulae  $25—30\ \mu$ , nodulose incrassatae, basi  $30 \times 50\ \mu$ , trigonis magnis obtusangulis. Amph. magna, caule duplo latiora, quadrato-rotundata, margine supero sat profunde varieque emarginato-lobulata, basi grandi-auriculata, auriculis conniventibus irregulariter lobulata, interdum fere hastata. Cellulae ut in foliis.

Hab. Insula Siargao prope Mindanao leg. Micholitz. Inter „Cordistipulas“ proxima quoad foliorum formam *Bazzaniae dubiae* ex Insula Mindanao; amphigastriis conniventi-auriculatis facile distinguenda.

12. *Bazzania Macgregorii*. St. n. sp.

Dioica, major, longe lateque expansa, flavicans. Caulis 4—5 cm longus, cum foliis 2,5 mm latus, simplex, apice solum furcatus. Folia conferta, in planta viva e basi postica (auriculato-appendiculata) angulata et praerupte adscendente talcatim patula; soluta oblique ovata, basi cordata, apice triplo angustiora, oblique truncata 3 dentata, dentibus aequimagnis anguste triangulatis, acutis divaricatis, sinibus profunde lunatis. Cellulae  $17 \times 25 \mu$ , trigonis magnis saepe confluentibus, basi  $20 \times 45 \mu$  parietibus longioribus trabeculatum incrassatis. Amph. magna, confertissima imbricata, quadrato-rotunda, grosse dentata basi que auriculata, hastatim spinosa; cellulae iis foliorum conformes. Amenta masculina magna, curvatim adscendentia, bracteis 10—12 jugis, monandris confertissimis, valde concavis, margine dentatis, profunde bifidis, laciniis acuminatis. Antherae longe stipitatae.

Hab. Insula Joanette (Lousiades) leg. Sir Wm. Mc. Gregor. comm. clar. F. von Müller. Ad sectionem „Appendiculatae“. Cum *Bazz. dentata*, Mitten (ex Insula Samoa) comparanda, quae differt foliorum apice grosse inciso-dentato, appendiculo postico laciniato et amphigastriis ubique profunde laceratis.

13. *Bazzania natunensis*. St. n. sp.

Spectabilis, robusta, in arborum cortice longe lateque expansa, flavescens; caulis usque ad 8 cm longus, cum foliis 3 mm latus, furcatim ramosus, furcis  $2\frac{1}{2}$ —3 cm longis, stolones pauci, capillares, breves. Folia alternantia, dense imbricata, in planta viva arcuatim patentia, in plano tamen haud falcata sed late oblique-ovata, apice quadruplo angustiore, truncata, tridentata, sinibus lunatis dentibusque late triangularibus acutis vel apiculatis, margine postico praesertim versus basin folii irregulariter grosseque dentatus. Cellulae  $17 \times 25 \mu$ , trigonis magnis acutangulis, basales  $25 \times 50 \mu$ , trigonis obtusatis. Amph. magna, caule duplo latiora, ambitu quadrato-rotunda, basi profunde auriculata, toto margine — praesertim ad basin — irregulariter lacerata, laciniis apicalibus duplicato-spinosis, reliquis profunde incisus dentatis longeque ciliatis.

Hab. Insula Natunas major leg. Micholitz. Cum *B. paradoxa* et *B. dentata* comparanda et ad sectionem „Appendiculatae“ ponenda.

14. *Bazzania obliquata* Mitten ms.

Minor, tenerrima, pallide virens, caulis  $1\frac{1}{2}$ —2 cm longus, cum foliis 1 mm latus, regulariter furcatus, stolones numerosi, capillacei, breves. Folia contigua vel minime imbricata, subrecte a caule patentia, fere plana, subrhombea et vix falcata, dorso breviter inserta caulemque haud tegentia, ad  $\frac{1}{5}$  bifida, lobis margine ob cellulas angulatim prominulas denticulatis, inaequalibus, postico ovato, dentiformi, incurvo, altero triplo latiore obtusato, plano. Cellulae marginales  $17\ \mu$ , medianae  $17 \times 35\ \mu$ , basales  $17 \times 50\ \mu$ , incrassatio angulosa subnulla; cuticula dense minuteque verrucosa. Amph. parva, caule parum latiora, usque ad basin fere trifida, laciniis lanceolatis, limbus basalis utroque latere dente acuto instructus.

Hab. Pacific Isles sine loco natali; ex Herb. Mitten. Pulcherrima planta cum nulla alia sectionis „Inaequilatae“ commutanda.

Ich habe diese Pflanze schon seit einer Reihe von Jahren im Herbarium und habe auf deren Publikation gewartet; sie ging mir durch Herrn G. Davies zu, der sie mit anderen zum Theil unbenannten exotischen Hepaticis einschickte. Da Mitten selbst sie bisher nicht publizirt hat, habe ich die Beschreibung hier angeschlossen, ebenso wie die der *B. Vitiana* Mitten, die ich vom Autor selbst erhielt, in beiden Fällen unter des letzteren Namen.

15. *Bazzania parvitexta*. St. n. sp.

Major, viridis, dense depresso-caespitosa. Caulis 4—5 cm longus, cum foliis 3 mm latus, furcatus, furcis divaricatis. Stolones pauci robusti. Folia opposita, parum imbricata, plano-disticha, late ovato-subrectangularia, parum falcata, dorso breviter inserta caulemque haud tegentia, margine postico (in plano) subrecto, antico leniter curvato, apice late truncato, tridentato sinibus late emarginatis, dentes itaque latissimi, breves apiculati vel ad mucronem reducti. Cellulae  $12\ \mu$ , parietibus aequaliter incrassatis, validis, basi solum  $17 \times 35\ \mu$ , trigonis majusculis acutis. Amph. parva cauli aequilata, foliis coalita, recurvo-patula, brevissima i. e. 3 plo fere latiora quam longa, margine rotundata pauci-breviterque dentata.

Hab. Nova Guinea. Mt. Suckling leg. Sir Wm. Mc. Gregor. comm. amiciss. Baron F. v. Müller.

Ab omnibus distincta et foliorum cellulis parvis et amphigastriis brevissimis. Ad sectionem „Connatae“ ponenda.

16. *Bazzania Pearsoni*. St. n. sp.

Dioica, laxe caespitosa, flavescens. Caulis usque ad 5 cm longus, erectus vel procumbens, simplex vel interdum parvo ramulo laterali instructus, debilis fragilisque. Stolones numerosi brevissimi, foliis et amphigastriis parvis dissitis obsiti. Folia remotiuscula, valde decurva apiceque saepe subcucullata, in plano falcato-triangularia, margine antico valde-, postico multo minus arcuato, apice quadruplo angustiora quam basi, truncata, interdum integra, pro more tridenticulata, dente medio multo majore, rarius bidentata vel solum in acumen integrum excurrentia, postice breviter inserta, basi antica auriculo magno rotundato caulem superante. Foliae cellulae apicales  $20\ \mu$ , angulis trigone incrassatis, trigona persaepe confluentia; medianae  $25\ \mu$ , angulis nodulose incrassatae, basales  $20 \times 45\ \mu$ , incrassatio maxima angulato-nodulosa. Amph. majuscula, oblique patula, caule parum latiora, oblonga, apice truncato-rotundata rarius breviora; basi sinuatim inserta. Flores ♀ amphigastriis axillares; folia et amph. floralia bijuga, laxe imbricata valde concava, margine repanda, apice cucullata, in plano cordata, intima apice breviter trifida margineque remote denticulata.

Androecia ignota.

Hab. Killarney. Eagles Nest leg. Stewart et Holt. Proxima *Bazz. detlexae*, quae differt foliorum cellulis multo minus incrassatis foliisque dorso caulem haud superantibus.

17. *Bazzania renistipula*. St. n. sp.

Spectabilis, robusta, pallide-olivacea. Caulis usque ad 6 cm longus, cum foliis 5 mm latus, regulariter multifurcatus lateque expansus. Stolones numerosi robusti 2—3 cm longi. Folia per paria approximata, parum imbricata, plano-disticha, oblongo-falcata, dorso ampliata basi itaque triplo fere latiora quam apice, basi postica angulata, abrupte in folii marginem leniter arcuatum abeunte, apice recte truncata, 3 dentata, dentibus aequalibus, triangulatis, persaepe lanceolatis, acutis, rarius acuminatis. Cellulae apicales  $25\ \mu$ , margine dorsali  $17\ \mu$ , parietibus validis, basales  $25 \times 50\ \mu$  trigonis magnis attenuatis i. e. triangulorum apices in acumen longum excurrentes. Amph. caule parum latiora quam longa, reniformia, margine supero rotundato repando reflexo, basi breviter auriculata, auriculis liberis (haud decurrenti affixis).



Hab. Sumatra, Tindjoe Laut leg. Micholitz. *B. jamaicensis*, omnium proxima, differt foliis oblongo-sublinearibus, haud falcatis, regulariter alternantibus, cellulis multo magis incrassatis. Ad sectionem „*Cordistipulae*“ ponenda.

18. *Bazzania Seychellarum*. G. ms.

Major, olivacea, apice dilute viridis. Caulis 4—5 cm longus, cum foliis 2 mm latus, furcatim multiramosus. Stolones pauci, breves, robusti. Folia opposita, valde conferta, plano disticha, leniter arcuatim a caule patentia, in plano oblongo-subrectangularia, margine antico leniter arcuato, postico subrecto, apice recte truncata, angulis obtusis, integerrima, rarius repanda, rarissime obtuse trilobulata. Cellulae 25  $\mu$ , basales 17  $\times$  35  $\mu$ , perfecte rectangulares, parietibus aequaliter incrassatis, trigonis subnullis. Amph. caule duplo latiora, conferta, quadrato-rotunda, apice truncata, integra vel parvilobulata, recurva, basi utroque latere foliis late connata.

Hab. Ins. Seychelles leg. Pervillé. Herb. Bescherelle. *Bazzania Bescherellei*, nostrae simillima, distinguitur foliorum forma latiore, cellulis basalibus folii maxime incrassatis. Ad „*Connatas*“ ponenda.

19. *Bazzania Spruceana*. St. n. sp.

Mediocris, flavo-rufescens; caulis 2—3 cm longus, cum foliis 2 mm latus furcatim multiramosus, furcis persaepe unilateralibus et pinnatis. Stolones pauci breves capillares. Folia alternantia, parum imbricata, oblique patula, notabile stricta et parallela, subplana, si dorsum leniter ampliatum excipis normaliter late linearia vel rectangulata i. e. marginibus strictis parallelis apiceque vix angustata, apice recte (interdum oblique) truncata, dentibus triangularibus acutis vel apiculatis persaepe aequalibus vel in foliis oblique truncatis dente supero majore, sinibus obtusis rarius emarginatis. Cellulae 17  $\mu$ , parietibus validis, incrassatio angulosa itaque minus distincta, basales 25  $\times$  45  $\mu$  trigonis magnis distinctis. Amph. caule fere duplo latiora, transverse inserta, quadrato rotunda, margine supero irregulariter grosse dentata.

Hab. Peruvia in Mte. Guayrapurina leg. et ded. clar. Spruce.

Inter „*Grandistipulas*“ simillima Bazz. Cuervi G., quae differt cellulis nodulose incrassatis, foliis recte patentibus et amph. integerrimis — *B. denticulata* foliis oblongo-triangularibus, apice 3 plo angustioribus et amph. crebre longe spinosis distinguenda est et „*Fissistipulis*“ aggreganda.

20. *Bazzania verticalis*. St. n. sp.

Pusilla, pauca frustula hepaticarum caespiti adhaerentia inveni, tenax et robusta, olivacea; caulis usque ad 1,5 cm longus, cum foliis vix 1 mm latus, pro planta crassus, furcatim ramosus, furcis divaricatis. Stolones numerosi, breves, robusti. Folia haud imbricata, approximata, alternantia, in plano oblongo-triangularia, basi 4 plo latiora, vix falcata, arcuatim patula i. e. folii facie concava ad caulis apicem directa, verticaliter inserta, ut in adpectu marginem folii tantum videas, apice 3 dentata, dentes breves obtusi, medio multo longiore. Cellulae ubique  $25 \mu$ , ipsa basi solum duplo longiores, parietibus maxime incrassatis, trigonis grosse nodulosis.

Amph. libera, si basin transverse insertam excipis, rotunda, integerrima, imbricata, caule vix latiora, cellulis ab iis foliorum haud diversis.

Hab. Nova Zelandia leg. Prof. Kirk inter No. 373. Curiosissima species, cum nulla adhuc cognita commutanda, optime distincta foliis verticalibus dein haud imbricatis, versus apicem caulis curvatim protensis. Ad sectionem „Parvistipulae“ ponenda.

21. *Bazzania Vitiana*. Mitten ms.

Major, fusco-brunnea, laxe caespitans; caulis 7—8 cm longus, pauciramosus, cum foliis 3 mm latus; stolones numerosi longissimi, pro planta tenues, filiformes. Folia parum imbricata, plano-disticha, a caule subrecte patula, parum falcata, in plano oblongo-linearia, dorso breviter inserta parum ampliata caulemque haud superantia, sub apice leniter constricta, apice ipso grosse 3 dentata, sinus profunde excisis dentibusque triangulatis acuminatis acutis, medio saepe multo majore, ceterum valde irregularibus. Cellulae  $25 \mu$ , basales  $25 \times 35 \mu$  trigonis magnis discretis.

Amph. contigua, magna, caule duplo latiora, quadrato-rotunda transverse inserta apice ad  $\frac{1}{5}$  varie incisa, lobata vel dentata.

Hab. Fidji Ins. comm. clar. Mitten.

Quoad foliorum formam maxime affinis *B. stoloniferae* (Jamaica leg. Swartz) quae differt amph. quadratis integerrimis, vix denticulatis, a cellulis laxis exincrassatis late marginatis. Sectioni „Grandistipulae“ aggreganda.

## **Bulgaria globosa Schmiedel.**

Von Arthur Thesleff.

Im Jahre 1892 den 20. Mai wurde der so selten vorkommende Pilz in der Nähe der Stadt Wiborg in Finnland auf dem Landgute Lümatta von mir gefunden. Ich fand den Pilz in einem dunklen und feuchten Fichtenwalde (*Abies excelsa*) am Rande eines Morastes in sieben Exemplaren. Zu dieser Zeit lag noch etwas Schnee in der Nähe des Fundortes und wuchsen die Pilze auf einem Areale von ungefähr 5 Quadratmetern und in einer Entfernung von beinahe  $\frac{1}{2}$  Meter von einander. Sie erhielten sich nicht lange Zeit; 3 von ihnen, welche denselben Tag noch nicht ganz ausgebildet waren, waren 3 Tage später in eine gallertartige Masse zerfallen. Bei der gleich veranstalteten mikroskopischen Untersuchung fand ich keine Sporen, obgleich mehrere Schläuche zu sehen waren. Alle sieben Exemplare wurden untersucht und waren von verschiedenem Alter, sowohl ganz junge, als auch alte, aber bei keinem dieser Pilze wurden Sporen vorgefunden. Als ich später den Pilz mit dem Herrn Dr. Karsten wieder mikroskopisch untersuchte, wurde ein Schlauch mit unreifen Sporen gefunden. Die nähere Beschreibung des ganzen Pilzes findet man in *Hedwigia* 1891, Heft 5. *Bulgaria globosa*, welche im Jahre 1755 in der Nähe von Erlangen gefunden wurde, ist von Schmiedel in seinen *Icones plantarum* (1789) abgebildet und ist die Zeichnung korrekt, obgleich die von mir gefundenen Pilze grösser waren. Bei dieser Zeichnung sieht man, dass der Pilz auf Nadeln von *Abies* wuchs, die von mir gefundenen wuchsen nur auf Moos (*Hypna*). Meine Pilze waren alle ganz gefüllt, inwendig weiss, geschmacklos. Im Jahre 1892 wuchs er nicht in der Gegend. Im Jahre 1893 fand ich am 28. Mai ein Exemplar ungefähr 130 Schritt von der früheren Stelle. Auch jetzt war die Erde noch stellenweise gefroren. Dieses Exemplar untersuchte ich sehr genau, ohne Sporen zu finden, obgleich leere Schläuche in Menge sich vorfanden. Das Moos unter dem Pilze untersuchte ich auch mikroskopisch, um das unterirdische Mycelium zu studiren, aber es waren nur sehr wenige Mycelstränge sichtbar. Der Pilz liegt sehr lose auf der Erde und hat eine kleine Wurzel, die an dem Moose festhängt. Der Pilz zeigt also viele Eigenthümlichkeiten, besonders das beinahe konstante Fehlen der Sporen, welches wohl eine der Ursachen der ungeheueren Seltenheit des Pilzes sein mag.

(Anmerk. d. Red. Diese Art ist in Schweden nicht sehr selten und wurde während der letzten Jahre ebenfalls in Ost-Preussen beobachtet. P. Hennings.)

## Fungi Warburgiani.

Von P. Hennings.

(Hierzu Tafel VIII.)

Von Herrn Dr. O. Warburg wurden auf seinen Reisen, die er während der Jahre 1886—1889 behufs wissenschaftlicher Studien nach Indien, China, Japan, den Philippinen, den Inseln des malayischen und Bismarck-Archipels unternahm, besonders in letzteren Gebieten zahlreiche Pilze gesammelt, welche er dem kgl. botanischen Museum schenkte und deren Bearbeitung er mir freundlichst übertrug.

Nachstehend gebe ich eine systematisch geordnete Aufzählung der hervorragend im malayischen Archipel gesammelten Arten, der ich einzelne Arten, die von Herrn Danne auf Sumatra gesammelt und von Herrn Dr. Lewin dem botanischen Museum geschenkt worden sind, einverleibe.

### Uredinaceae.

*Uromyces Tepperianus* Sacc., Hedw. 1889, p. 126, Syll. IX. p. 291. — *Pileolaria* Tepp. P. Magn. in Ber. D. bot. Ges. 1892, X. 3. p. 196.

Java, unterhalb des Kraters des Papandayang. 7000'.  
An Zweigen von *Albizzia montana*!

Die Sporenlager entstehen theils einseitig, theils ringsum an jungen Zweigen, die sich stark krümmen und später umfangreiche Gallenbildungen erzeugen.<sup>1)</sup> Häufig finden sich die Teleutosporenlager mit einem Cladosporium durchsetzt. Dieselben Gallen wurden auf gleicher Nährpflanze vom Grafen zu Solms-Laubach 1884 am Gedé gesammelt.

*Hemileia vastatrix* Berk. et Br. in Gard. Chron. 1869, Sacc. Syll. VII. p. 585.

Java, Hort. Buitenzorg in Blättern von *Coffea arabica*, *laurina*, *liberica* und von *Gardenia radicans*.

Von Herrn Dr. Warburg wurde beobachtet, dass die in der Nachbarschaft der mit dem Pilz behafteten *Coffea*-Arten wachsenden Gardenien ebenfalls von der *Hemileia* befallen waren. Auf den vorliegenden in Alkohol conservirten *Gardenia*-Blättern konnte der Pilz, wenn auch nur stellenweise und schwach entwickelt, nachgewiesen werden. Die Sporen sind völlig denen auf *Coffea* vorkommenden gleich. Die Grösse der Sporen stimmt aber in keinem Fall mit der in Saccardo l. c. angegebenen  $35 \times 10 \mu$  überein. Die Sporen sind gewöhnlich  $22\text{--}35 \mu$  lang, aber stets  $15\text{--}22 \mu$

<sup>1)</sup> Vergl. P. Magnus l. c.

breit. Von gleicher Grösse sind die Sporen des auf Coffea in Natal von Wood gesammelten *H. vastatrix*, während die ebenda von Wood auf *Vangueria infausta* u. A. gesammelte *H. Woodii* Kalchbr. et Cooke meist mehr kugelrunde regelmässiger Sporen von fast gleicher Länge, dabei verhältnissmässig grösserer Breite besitzt.

*Puccinia Thwaitesii* Berk. Fung. of Ceylon n. 318.

Sumatra, Celebes, Java, auf Blättern von *Justicia Gendarussa*.

Diese Art scheint im ganzen malayischen Archipel und Neu-Guinea weit verbreitet zu sein.

*Aecidium Oleae* P. Henn. n. sp.

Maculis sparsis, incrassatis, fuscis; aecidiis hypophyllis, pseudoperidiis gregariis, brevibus, diutius clausis tuberculiformibus, dein apertis, subimmersis, cupuliformibus, fuscis; aecidiosporis ellipsoideis, ovoideis vel subglobosis, reticulato-verrucosis, hyalino-fuscescentibus.  $20-28 \times 13-17 \mu$ .

Java, Preanger Mt. Wagany, auf Blättern von *Olea* (*Stereoderma*) *javanica*, Blume.

*Uredo Derris* P. Henn. n. sp.

Soris amphigenis orbiculariter dispositis, pulvinatis, compactis firmis, confluentibus, atrofuscis; uredosporis ovoideis, ellipticis vel subglobosis, brunneo-fuscis,  $20-26 \times 15-18 \mu$ ; episporio incrassato, dense aculeato,  $3-5 \mu$  crasso.

Java, im Garten von Buitenzorg auf Blättern von *Derris bantamensis* Hassk., zerstreut stehende dunkelbraune, fast schwärzliche feste, erhabene runzelige Polster von 4—9 mm Durchmesser bildend, die oft von einem *Cladosporium* durchsetzt sind.

### **Auriculariaceae.**

*Auricularia Auricula Iudae* (L.) Schröter Pilze Schles. I. p. 386.

Liukiu-Insel, Okinowa.

*A. delicata* (Fr.) P. Henn. Fung. afr. II. p. 19. — *Laschia delicata* Fr. Ep. p. 499.

Liukiu-Insel, Miaiakoshima; Bonin-Inseln, Exportartikel daselbst. Wird wie vorige Art gegessen.

### **Thelephoraceae.**

*Corticium amorphum* (Pers.) Fries El. I. p. 183, Sacc. Syll. VI. p. 607.

Ins. Java, Berg Pangerango, auf todtten Zweigen.

*Stereum lobatum* Fries Ep. p. 547, Sacc. Syll. VI. p. 568.

Mindanao, Luzon (Mte.-Avayat), Java (Tjibodas und Bojulali, Prov. Jolo).

*Thelephora caperata* Berk. et Mont., Cent. VI. n. 69, Sacc. Syll. VI. p. 523.

Bismarck-Archipel.

### Clavariaceae.

*Lachnocladium Warburgii* P. Henn. n. sp.

Ramosissimum pallide ochraceum subtomentosum, compressum, ramis repetito-dichotomis, subrugulosis, axillis arcuatis, apicibus subulatis, stipite brevi 2 mm longo et 2 mm crasso, sporis ellipsoideis, subflavidis  $6-8 \times 4-4\frac{1}{2} \mu$ .

Bonin-Inseln, — im Walde auf Zweigen.

*L. furcellatum* (Fr.) Lev. Ann. Sc. nat. 1846, Sacc. Syll. VI. p. 738.

Sumatra bei Langkate, auf Holz. Danne leg., Dr. Lewin c.

*L. spec.*

Mindanao, bei Davao, Mt. Dagat, auf faulendem Holz.

Die zahlreichen Exemplare finden sich in Alcohol, diese sind von schwärzlicher Färbung und daher nicht genau zu bestimmen. Die ca. 10 mm hohen Exemplare sind an der Basis reich verzweigt. Die Aeste und Zweige sind dichotom getheilt, ziemlich stark zusammengedrückt, an den Spitzen langpfriemenförmig. Die Art ist mit *L. Warburgii* verwandt, aber jedenfalls von dieser verschieden.

*Clavaria laeta* Berk. et Br. Fung. of Ceyl. n. 685, Sacc. Syll. VI. p. 718.

Sumatra bei Langkate. Danne leg., Lewin c.

Die einfachen, etwas zusammengedrückten und gedrehten, fast pfriemenförmigen Keulen sind am Grunde büschelig verwachsen, bis 10 cm lang, 3—5 mm dick, dunkelroth, an der Spitze theils abgestumpft, theils etwas spitz.

### Hydnaceae.

*Irpex flavus* Klotzsch in Linn. VIII. p. 488, Sacc. Syll. II. p. 22.

Ins. Luzon, Prov. Isabella, an Stämmen.

**Polyporaceae.**

*Fomes lucidus* Fries Syst. N. p. 61, Sacc. Syll. Hym. II. p. 157.

Bonin-Inseln, N. Luzon (Prov. Isabella), auf Holz.

*F. australis* Fries El. p. 108, Sacc. Syll. Hym. II. p. 176.  
Java, Bonin-Inseln, an Stämmen.

*F. amboinensis* (Lam.) Fries Syst. Myc. I. p. 354, Sacc. Syll. Hym. I. p. 354.

Java (bei Pengalengan), Batjan, Nord-Celebes (Minakassa), Mindanao, N. Luzon (Prov. Isabella), Liukiu-Inseln, N. Guinea.

*F. praetervisus* (Patouill.) Sacc. Syll. Fung. IX. p. 178.  
Süd-Mindanao, Sumatra.

*F. rimosus* Berk. Cent. I. n. 40?, Sacc. Syll. Hym. II. p. 181.

Java (Tjibados), am Gedé an todtten Stämmen von Liquidambar Altingiana.

*F. senex* Nees et Mont., Ann. 2, V. p. 70, Sacc. Syll. VI. p. 164.

N.-Luzon, Prov. Isabella, an Stämmen.

*Polyporus sulphureus* (Bull.) Fr. Syst. Myc. I. p. 357, Sacc. Syll. VI. p. 104.

Java, Pr. Preanger (Tjilaki) am Pengalengan, auf todtten Stämmen.

*P. Auberianus* Mont. Cub. t. XVI. f. 1, Sacc. Syll. VI. p. 145.

Bonin-Inseln, an todtten Stämmen.

*P. vibecinus* Fries Fung. Nat. p. 6, Sacc. Syll. VI. p. 89.  
Luzon, Prov. Isabella.

*P. arcularius* (Batsch.) Fr. Syst. Myc. I. p. 343, Sacc. Syll. Hym. I. p. 64.

Deutsch-Neu-Guinea.

*Polystictus occidentalis* (Klotzsch.) Sacc. Syll. VI. p. 274.  
Trametes occ. Klotzsch Linn. VIII. p. 186.

Insel Luzon, Prov. Isabella.

*P. Persoonii* Fr., in Cooke Praec. n. 830, Sacc. Syll. VI. p. 272.

Java, auf todtten Stämmen.

- P. sanguineus* (L.) Mey. Esseq. p. 304, Sacc. Syll. VI. p. 229.  
Liukiu-Inseln, Bonin-Inseln, N. Luzon (Prov. Isabella).
- P. versicolor* (L.) Sacc. Syll. Hym. VI. p. 253. form. nigricans.  
S. Luzon, Maluna, an Holz.
- P. gallo-pavonis* Berk. et Br. Fung. Brisb. II. p. 59, Sacc. Syll. VI. p. 234.  
Philippinen, an todten Stämmen.
- P. Kurzianus* Cooke Grev. XV. p. 22, Sacc. Syll. VI. p. 232.  
Ins. Luzon, Prov. Tadjabas, an todten Stämmen.
- P. obstinatus* Cooke Grev. XII. p. 17, Sacc. Syll. VI. p. 257.  
Ins. Luzon, Prov. Isabella, an Holz.
- P. versatilis* Berk. Hook. Journ. I. p. 150 (Trametes), Sacc. Syll. VI. p. 248.  
Ins. Luzon, Prov. Isabella, an abgestorbenen Stämmen.
- P. membranaceus* (Swartz) Berk. F. Brit. Mus. p. 378, t. X. f. 7, Sacc. Syll. VI. p. 287.  
Ins. Java, Prepanger, an abgestorbenen Stämmen.
- P. elongatus* Berk. Hook. Lond. Journ. 1892. p. 149, Sacc. Syll. VI. p. 231.  
Ins. Luzon, Prov. Isabella, an todtem Holz.
- P. mutabilis* Berk. et C., Cent. N. Am. Fung. n. 47, Sacc. Syll. VI. p. 217.  
Liukiu-Ins. Ishikagi, an Holz.
- P. flabelliformis* Klotzsch in Linn. 1833. p. 483, Sacc. Syll. VI. p. 216.  
Ins. Mindanao, Liukiu-Inseln (Iriomotte), an abgestorbenen Stämmen.
- P. affinis* Nees Fung. Jav. p. 18. t. 4. f. 1, Sacc. Syll. VI. p. 27.  
Ins. Luzon, Prov. Isabella, an todten Stämmen.  
form. minor.  
Java, Bogor, an abgestorbenen Bäumen.
- P. luteus* Blum. et Nees, Fung. Jav. p. 16. t. IV. f. 1—5, Sacc. Syll. VI. p. 218.  
Mitt. Formosa, Bergwald, an Holz.



*P. xanthopus* Fries, Obs. II. p. 255, Sacc. Syll. VI. p. 215.

S.-Celebes (Pik. von Bonthain), N.-Luzon (Prov. Isabella und Sampolor), an Holz.

*Trametes hydnoides* (Swartz) Fr., Ep. p. 490, Sacc. Syll. VI. p. 29.

Celebes, an abgestorbenen Baumstämmen.

*Tr. Mülleri* Berk. Cub. Fung. n. 311, Sacc. Syll. VI. p. 339.

Süd-Formosa, an todtten Baumstämmen.

*Hexagonia albida* Berk. Chall. n. 219, Sacc. Syll. VI. p. 364.

Sumatra bei Langkate, an Holz. Danne leg. Lewin c.

*Lenzites repanda* (Mont.) Fries, Epicr. p. 501, Sacc. Syll. V. p. 650.

Luzon, Prov. Tajabas, an abgestorbenen Stämmen.

form. hydnoidea.

Das Hymenium der excentrisch gestielten, fast kreisrunden, in der Mitte vertieften Hüte bildet am Rande meist eckige Röhren, in der Mitte kurze Lamellen mit tiefbuchtig gezähnter Schneide oder breiten, spitz hervortretenden Zähnen, nach dem Stiele zu wieder eckige Röhren mit tief eingeschnittener Mündung. Oberseits sind die Hüte von ziemlich normaler Beschaffenheit.

Ins. Luzon, Prov. Isabella, an abgestorbenen Stämmen.

### Agaricaceae.

*Schizophyllum alneum* (L.) Schröter, Pilze Schles. p. 553.

Java, Mte. Merapi 9000', an Stämmen von *Albizzia montana*.

*Lentinus crinitus* (Linn.) Fries, Nov. Symb. p. 34, Sacc. Syll. V. p. 576.

Celebes.

*L. Sajor-Caju* Fries, Ep. p. 393, Sacc. Syll. V. p. 598.

M. Luzon, an Baumstümpfen.

*L. strigosus* Fries, Ep. p. 388, Sacc. Syll. V. p. 273.

N. Luzon, Prov. Isabella, an todttem Holz.

*L. Tuber-regium* Fries, Ep. p. 392, Sacc. Syll. V. p. 604.

N. Celebes. Im Walde im Boden.

Mehrere mit einander verwachsene Hüte aus einem *Sclerotium* entstanden.

*Omphalia? lapidescens* (Horan.) Schröt. in Unt. üb. *Pachyma et Mylitta*, Abh. Nat. Ver. Hamb. XI. II. p. 14. — *Mylitta lapidescens* Horan.

V. Indien, Nilgheries. Unterirdisch.

Von Herrn Dr. Warburg wurde ein längliches Sclerotium daselbst 1885 gesammelt, welches oberseits von brauner Färbung, stark gerunzelt, ca. 3 cm lang, 2 cm dick ist. Im Innern ist dasselbe knochenhart, weisslich, mit gewundenen Linien durchsetzt. Das Exemplar stimmt mit denen, die das botanische Museum aus Porto-Rico, von P. Sintenis gesammelt, sowie aus China besitzt, völlig überein.

### Phallaceae.

*Dictyophora phalloidea* Desv. Journ. Bot. II. p. 88, E. Fisch., Sacc. Syll. VII. p. 3.

Uebergangsform zwischen var. *Lauterbachii* Fisch. zu var. *campanulata* Fisch. (Ed. Fischer in litt.)

Süd-Mindanao bei Davao.

Uebergangsform zwischen var. *typica* zu var. *campanulata* E. Fischer.

Sumatra bei Langkate. Danne leg. Dr. Lewin c.

*Mutinus boninensis* E. Fisch. n. sp. in litt.

Bonin-Inseln.

*Clathrus cibarius* (Tul.) E. Fisch. in Sacc. Syll. VI. p. 20. *Ileodictyon cibarium* Tul. in Ann. sc. nat. 3 Ser. Bot. t. II. p. 114. var. *gracile* (Berk.) E. Fisch. I. *gracile* Berk. in Hook. Jour. 1845. p. 69. t. II. f. 8.

Neu-Pommern.

### Lycoperdaceae.

*Lycoperdon geminatum* Batsch., El. Fung. p. 147, Sacc. Syll. VII. p. 107. var. *perlatum* (Pers.) Fr.

Java, Preanger.

*L. Bovista* Linn. spec. Pl. n. 1653, Sacc. Syll. VII. p. 109.

Java, Preanger.

*Geaster fimbriatus* Fr. Syst. Myc. III. p. 16, Sacc. Syll. VI. p. 32.

S. Mindanao bei Davao, auf dem Erdboden.

*Geaster hygrometricus* Pers. Syn. Fung. p. 135, Sacc. Syll. V. p. 90.

Hadjijo-Ins. (südl. von Japan), auf dem Erdboden.

### Sclerodermataceae.

*Scleroderma vulgare* Horn. Fl. Dan. t. 1969. f. 2,  
Sacc. Syll. VII. p. 135.

Java, Preanger.

*S. verrucosum* (Bull.) Pers. Syn. Fung. p. 154, Sacc.  
Syll. VII. p. 136.

Java, Preanger.

### Nidulariaceae.

*Cyathus Montagnei* Tul. Mon. Nid. in Ann. Sc. Nat.  
1844. p. 70. t. IV. f. 9—11, Sacc. Syll. VII. p. 34.

Mindanao bei Davao.

*C. striatus* (Huds.) Hoffm. Veg. Crypt. p. 33. t. VIII. f. 3,  
Sacc. Syll. VII. p. 33.

Java, Preanger, auf Erde.

### Hypocreaceae.

*Epichloë Warburgiana* Magn. in Atti Congr. Bot. Intern.  
1892. t. VIII.

Luzon bei Cabongenam, auf Blütenständen von  
*Clinogyne*.

*Hypocrella? Gardeniae* P. Henn. n. sp.

Stromatibus hypophyllis, carnosiusculis, firmis, sub-  
hemisphaericis acutiusculis vel pulvinatis medio excavatis,  
adnato sessilibus, pallide brunneis, c. 1 mm diametro,  
byssopallido insidentibus; ascis non visis; sporidiis hyalinis  
in segmenta fusoidea, granulata  $8-10 \times 3 \mu$  dilabentibus.

Java, Hort. Bogor., auf Blättern von *Gardenia florida*.

Es war mir trotz vielen Suchens nicht möglich, Schläuche  
aufzufinden, dagegen fand ich überall Sporen. Dem Stroma  
nach gehört dieser Pilz zweifellos zu obiger Gattung, und  
ist derselbe ganz wie *H. Semen* Bres. gebaut, während die  
Sporen wieder ganz anders geformt zu sein scheinen.

### Hysteriaceae.

*Hypoderma Aceris* P. Henn. et Lindau n. sp.

Peritheciis epiphyllis gregariis circulariter dispositis,  
pulvinatis, ellipticis, raro confluentibus, nigris, nitidis, rima  
longitudinali dehiscentibus; ascis clavatis, substipitatis dein  
valde elongatis, octosporis  $60-100 \times 14-20 \mu$ ; sporidiis  
subtristichis vel distichis, dein monostichis, clavatis, hyalino-  
subfuscescentibus,  $21-25 \times 6-8 \mu$ ; paraphysibus filiformibus.

Java, Preanger, auf Blättern von *Acer javanicum*.

Im reifen Zustande scheinen sich die Schläuche zu verlängern, die anfänglich distichen Sporen sich übereinander zu schieben und dadurch völlig monostich zu werden.

### Xylariaceae.

*Xylaria Lingua* (Lev.) Sacc. Syll. I. p. 318.

Java, auf Baumstümpfen am Gedé.

Die Fruchtkörper sind keulenförmig, zusammengedrückt, bis 9 cm hoch, oben 2 cm  $\times$  1 cm dick, aussen schwarz, innen weisslich, kurz gestielt. Die Sporen sind schwärzlich, oblong meist etwas gebogen 19 — 22  $\times$  5 — 7  $\mu$ .

Am gleichen Standorte wurden sehr grosse Conidienträger einer *Xylaria* gesammelt, die jedoch kaum zu dieser Art gehören. Dieselben besitzen meistens einen bis 5 cm hohen, 1—2 cm dicken Stamm, welcher sich oft in zahlreiche Aeste theilt, von denen gabelig getheilte, starr aufrechte Zweige, welche wiederum 2 bis 3 Mal gabelig getheilt sind, abgehen. Die Spitzen sind gabelig gespalten, pfriemenförmig. Die Conidien sind eiförmig, igelstachelig, schwarzbraun 15 — 17  $\times$  11 — 13  $\mu$ .

*X. novo-guineensis* Rehm in Hedw. 1889, Heft 5. p. 298, t. V. F. 6.

Deutsch-Neu-Guinea am Sattelberg bei Finschhafen, auf Holz.

Die Sporen sind fast spindelförmig, einseitig gekrümmt, dunkelbraun, 18 — 20  $\times$  6 — 7  $\mu$ . Die Fruchtkörper stimmen mit den Original-Exemplaren ziemlich gut überein.

*X. polymorpha* (Pers.) Grev. Fl. Ed. p. 35, Sacc. Syll. I. p. 309.

Süd-Mindanao bei Davao, auf Baumstümpfen.

*X. carpophila* (Pers.) Fr. Sum. Veg. Sc. p. 382, Sacc. Syll. I. p. 336.

D.-Neu-Guinea bei Hatzfeldhafen, auf einer keimenden Frucht von *Ptychosperma*.

*X. (Thamnomycetes) Warburgii* P. Henn. n. sp.

Ascomatibus simplicibus, filiformibus, teretibus vel compressis tortisque, rugulosis, rigidis, flexuosis usque ad 5 cm longis, atris, peritheciis superficialibus innumeris, spicato-aggregatis, sessilibus, subhemisphaericis, ostiolo subconico, nigris; ascis cylindraceutis octosporis; sporidiis monostichis oblongis, curvatis, apicibus plerumque obtusiusculis, atrofuscis, 10 — 12  $\times$  4 $\frac{1}{2}$  — 5 $\frac{1}{2}$   $\mu$ .

Neu-Guinea, Kaiser Wilhelmsland, an abgefallenen faulenden Früchten von *Sloanea* sp.

X. (*Thamnomycetes*) *luzonensis* P. Henn. n. sp.

Ascomatibus simplicibus cylindraceo-clavatis vel repetito dichotomis, teretibus vel compressis, tomentosus, fuscis usque ad 4 cm longis, 2—3 mm crassis; peritheciis innumerosis, spicato-aggregatis, subimmersis, hemisphaericis, atris, ostiolo conico, nigro; ascis cylindraceis, filiformibus octosporis, pedicellatis,  $70 - 90 \times 5 - 6 \mu$ ; sporidiis monostichis, oblongis, vel subfusoides, inaequilateralibus, brunneo-fuscis,  $7 - 9 \times 4 - 5 \mu$ ; paraphysibus filiformibus, hyalinis, granulatis.

N. Luzon, auf faulenden Hülsen von *Afzelia bijuga*.

Beide Arten sind nahe mit einander verwandt, aber durch die angegebenen Merkmale gut verschieden. Von den übrigen Arten der Gattung, welche theils ein fadenförmiges einfaches, theils dichotom verzweigtes Stroma besitzen, das an den Spitzen meist 1—2 Perithechien trägt, sind vorliegende Arten, welche an den Spitzen ährenförmig gehäufte Perithechien tragen, die diesen ganz das Aussehen eines Fruchtstandes von *Piper* verleihen, völlig verschieden.

*Daldinia concentrica* (Bolt.) Ces. et De Not Schema St. it. in Comm. I. p. 198, Sacc. Syll. I. p. 393.

Java, Preanger am Pengalengan, auf Holz.

Die Schläuche sind  $75 - 110 \mu$  lang,  $7 - 10 \mu$  breit, die Sporen  $11 - 14 \times 7 - 9 \mu$ .

D. *Warburgii* P. Henn. n. sp.

Stromatibus depresso-globosis vel subhemisphaericis, intus strato concentricis, castaneo-nigricantibus, 2—3 cm diametro; peritheciis ovoideis, ostiolis punctiformibus; ascis cylindraceo-clavatis, longe-pedicellatis  $220 - 270 \times 11 - 14 \mu$ ; sporidiis monostichis oblongis, inaequilateraliter curvatis, fusco-nigricantibus,  $28 - 36 \times 8 - 12 \mu$ ; paraphysibus-filiformibus.

Diese Art ist durch die sehr grossen Asci, sowie besonders durch die länglichen sehr grossen Sporen von den bisher beschriebenen Arten verschieden.

### **Pezizaceae.**

*Pilocratera Hindsii* (Berk.) P. Henn. — *Peziza Hindsii* Berk. Fung. Hinds. p. 9 t. XV.

S. Mindanao bei Davao, an faulendem Holz.

*P. tricholoma* (Mont.) P. Henn. in Engl. bot. Jahrb. XVII. p. 9. — *Peziza tricholoma* Mont. Ann. 2. II. p. 77. t. 4. f. 2.

S. Mindanao bei Davao, an faulendem Holz mit voriger Art.

*Peziza spec.*

S. Mindanao bei Davao auf faulenden Stämmen.

Eine merkwürdige Art, die sich aber, weil die Exemplare unvollständig und durch langes Liegen im Alkohol geschwärzt sind, nicht näher bestimmen lässt. Die ca. 1 cm breiten und hohen Fruchtkörper sind wachsartig-fleischig, urnenförmig, mit nach innen eingebogenem, faltigem Rand. Dieselben scheinen ungestielt zu sein und sind an der Basis mehrfach gefaltet, aussen etwas kleiig, innen kahl. Die Schläuche sind cylindrisch-keulenförmig, gestielt, 8sporig,  $230 - 270 \times 15 - 18 \mu$ ; die einreihigen Sporen sind elliptisch, 1tröpfig, farblos oder schwach gelblich  $22 - 26 \times 10 - 13 \mu$ ; mit dicker Membran.

*Dasyscypha Warburgiana* P. Henn. n. sp.

Ascomatibus sparsis, brevissime stipitatis vel sessilibus, hemisphaerico-cupuliformibus, extus flavo-villoso, disco aurantio-flavo, margine integro, inflexo,  $\frac{1}{2} - 1$  mm diametro; ascis fusiformibus vel cylindraceo-subclavatis carnescentibus dein hyalinis, octosporis  $50 \times 70$  und  $7 - 9 \mu$ ; sporidiis elongato-ellipsoideis vel subfusoides, hyalino-subcarnescentibus  $5 - 10 \times 3 - 4 \mu$ ; paraphysibus filiformibus.

Ins. Java, Prov. Preanger bei Tjilak, auf der Rinde lebender Stämme von *Cinchona Ledgeriana*.

Dieser Pilz verursacht an den Aesten der Bäume krebsartige Geschwüre, wodurch ein Erkranken und höchst wahrscheinlich das Absterben derselben hervorgerufen wird. Nach Warburgs Beobachtung dürfte dieser Pilz wohl mit die Ursache der auf Java auftretenden Krankheit der *Cinchona*-Plantagen sein, durch die seit Jahren zahllose Stämme vernichtet wurden.<sup>2)</sup>

### Bulgariaceae.

*Sarcosoma javanicum* Rehm n. sp.

Apothecia sessilia, primitus irregulariter globosa, gelatinosa, extus et intus castaneo-nigra, 2—3 cm, disco cinereo, rotunde aperto, saepe laceratim marginato, urceolato nigro,

<sup>2)</sup> Vergl. Dr. O. Warburg, Beitrag zur Krankheit der Kinabäume auf Java, in: Berichte über die Sitzungen der Botanik. zu Hamburg. Heft 3, 1887, p. 62.

dein patelliformi, plano, tenuissimo margine cincto, subtus perpendiculariter — 3 cm longo elongato, denique lateraliter subcompresso — 5 mm crasso, inde laminaeformi — stipitato, disco apothecii — 3 cm lato; asci cylindraceo-clavati, apice rotundati, teneri, — 300  $\mu$  longi, 18—21  $\mu$  lati, octospori; sporidia elliptica, recta, glabra, episporio crasso, hyalina, denum fuscidula 27 — 30  $\times$  12 — 14  $\mu$ , monosticha; asci senescentis crebri — 15  $\mu$  lati, superne sporis 8, subfuscis, corrugatis praediti. Paraphyses filiformes, septatae, 3  $\mu$  —, versus apicem — 6  $\mu$  lati et granuloso-fuscidulae.

Celebes auf Holz.

Die Schlauchschicht wird durch Jod nicht gefärbt.

### Stilbaceae.

*Stilbum javanicum* P. Henn. n. sp.

Stipitibus dense gregariis, fasciculatis, erectis vix 1 mm altis, rubris; capitulis globosis vel ovoideis, flavis; conidiis oblongis, hyalinis, levibus 4 — 5  $\times$  1 $\frac{1}{2}$  — 2  $\mu$ .

Java, im botan. Garten zu Buitenzorg, auf abgestorbenen Aesten heerdenweise. (Mit *St. lateritium* Berkl. verwandt.)

Die Zeichnung der Tafel wurde in lebenswürdigster Weise vom Herrn Dr. Lindau ausgeführt, dem ich hierdurch meinen herzlichsten Dank ausspreche.

### Erklärung der Tafel VIII.

- Fig. 1. *Hypoderma Aceris*. A. Stück eines Blattes von *Acer javanicum*, n. Gr. B. 2 geöffnete Stromata, stärker vergr. C. Schläuche. ( $\frac{330}{1}$ .)
- Fig. 2. *Xylaria Warburgii*. A. Stück einer Frucht von *Sloanea* mit dem Pilz in nat. Gr. B. Perithecium, stärk. vergr. C. Sporen. ( $\frac{330}{1}$ .)
- Fig. 3. *Xylaria luzonensis*. A. Pilz in nat. Gr. B. Perithecium, stärk. vergr. C. Schlauch. D. Sporen. ( $\frac{330}{1}$ .)
- Fig. 4. *Daldinia Warburgii*. A. Ein Stroma in nat. Gr. B. Sporen. ( $\frac{330}{1}$ .)
- Fig. 5. *Dasyscypha Warburgiana*. A. Pilz in nat. Gr. B. Apothecium, stärk. vergr. C. Im Längsschnitt. D. Schläuche u. Paraphysen. ( $\frac{330}{1}$ .)
- Fig. 6. *Sarcosoma javanicum*. A. Reifer Pilz, nat. Gr. B. Unreifer Pilz, nat. Gr. C. Im Längsschnitt. D. Schläuche u. Paraphysen. ( $\frac{90}{1}$ .) E. Sporen. ( $\frac{330}{1}$ .)
- Fig. 7. *Stilbum javanicum*. A. Pilz in nat. Gr. B. Ein Pilz stärk. vergr. ( $\frac{12}{1}$ .) C. Sporen. ( $\frac{330}{1}$ .)

## Literatur.

### I. Allgemeines und Vermischtes.

**Howe, M. A.** Two Californian Kryptogams. (*Erythea* I, 112, 1893.)

**Schenck, H.** Ueber die Bedeutung der Rheinvegetation für die Selbstreinigung des Rheines. (*Centralbl. f. allgem. Gesundheitspfl.* 1893.)

Pettenkofer hatte den niederen Algen neben den Bacterien den Hauptantheil an der Selbstreinigung unserer Flüsse unterhalb grosser Städte zugeschrieben. Verf. hat umfassende Studien über die Zusammensetzung der Rheinvegetation angestellt und gefunden, dass die Algenvegetation geradezu verschwindend an Menge ist und von einem Einfluss auf die Selbstreinigung nicht sein kann. Hauptsächlich sind die Bacterien, in erster Linie *Beggiatoa alba* und *Cladotrix dichotoma*, ferner die Saprolegniacee *Leptomitus lacteus* bei der Reinigung des Flusswassers wirkend.

**Schottländer, B.** Ueber histologische Untersuchungen über Sexualzellen bei Kryptogamen. (*Jahresber. der schles. Ges. f. vat. Cultur* 1892. *Bot. Sect.* 1893. p. 4.)

Anschliessend an die Auerbach'schen Untersuchungen über die Roth- oder Blaufärbung der Sexualzellen theilt Verf. seine Resultate bei *Aneura pinguis* und *Gymnogramme pusilla* mit.

### II. Myxomyceten.

**Čelakovský, L.** Die Myxomyceten Böhmens. (*Archiv d. naturw. Landesdurchf. von Böhmen* VII. 1893. n. 5 c. 5 tab.)

**Lister, A.** Division of nuclei in Mycetozoa. (*Journ. of the Linn. Soc.* XXIX. 1893. n. 201 c. tab.)

**Morgan, A. P.** Myxomycetes of the Miami valley. (*Journ. of the Cincinn. Soc. of nat. hist.* XV. 1893. n. 3/4.)

**Sturgis, W. C.** On two new or imperfectly known Myxomycetes. (*The Botan. Gaz.* XVIII. 1893. p. 186. c. tab.)

### III. Schizophyten.

**Gomont, M.** Monographie des Oscillariées, Nostocacées homocystées. II. Lyngbyées. (*Ann. des sc. nat. Ser. VII, Tom. XVI, n. 2—4, 1893. c. tab. 6. cfr. Hedwigia* 1893. Heft I. p. 34.)



Verf. behandelt in diesem 2. Theile seiner Monographie die Tribus Lyngbyeae der Unterfamilie Homocysteeae.

Sectio I. Trichomata pluricellularia.

Subtribus I. Lyngbyoideae. Fila simplicia vel pseudo-ramosa. Vaginae firmae, in speciebus nonnullis luteo-fuscae. Trichomata apice constanter recta.

7. Plectonema. Fila libera, abundanter pseudo-ramosa, pseudo-ramis saepe geminatis.

8. Symploca. Fila e basi repenti ascendentia et fasciculatim coalita, passim pseudo-ramosa, pseudo-ramis solitariis.

9. Lyngbya. Fila simplicia, libera, in stratum floccosum vel pannosum intricata, necnon caespitosa.

Subtribus II. Oscillarioideae. Fila simplicia. Vaginae tenues, semper hyalinae, mucosae,  $\pm$  diffuentes, in speciebus pluribus nullae vel nondum repertae. Trichomata apice haud raro curvato.

10. Phormidium. Fila vaginis proparte vel omnino diffluentibus agglutinata, haud sine ruptura segreganda. Trichomata cylindracea, nunquam spiralia.

11. Trichodesmium. Trichomata cylindracea, evaginata, in fasciculos squamuliformes libere natantes aggregata.

12. Borzia. Trichomata ambitu oblonga, evaginata, paucarticulata.

13. Oscillatoria. Trichomata cylindracea, plerumque evaginata, libera, interdum, in nulla autem specie constanter spiralia.

14. Arthrospira. Trichomata cylindracea evaginata, libera, constanter in spiram eximie regularem contorta.

Sectio II. Trichomata unicellularia.

Subtribus III. Spirulinoideae. Trichomata constanter in spiram eximie regularem contorta.

15. Spirulina. Trichomata exilia, apice constanter aequalia. Zahlreiche neue Arten in den vorstehenden Gattungen.

#### IV. Algen.

**Batters, E. A. L.** New or critical british Algae. (Grevillea, Juni 1893 p. 98.)

Notizen über *Cladophora Crouani*, *Haplospora globosa* und *Pylaiella varia*.

**Buffham, T. H.** Algological Notes c. tab. (Grevillea, März 1893. p. 86.)

Verf. giebt Beobachtungen über die mehrzelligen Sporangien von *Chorda Filum*, die Conjugation der Zoogameten von *Cladophora lanosa*, über die Antheridien-Sporen von *Prasiola stipitata* und beschreibt die neue Art *Giffordia Padinae*.

**Deckenbach, C.** Ueber den Polymorphismus einiger Luftalgen. (Scripta botanica IV. 1893 p. 25 c. tab.) Russ. mit deutsch Res.

— Ueber die Algen der Bucht von Balacclawa (l. c. p. 13.)

**Gran, H. H.** Algevegetationen i Tonsbergfjorden c. tab. (Christiania Vidensk Selsk. Forhandl. 1893. n. 3.)

**Harvey Gibson, R. J.** On some Marine Algae from New-Zealand c. tab. (Journ. of Botan. 1893 p. 161.)

Verf. giebt eine Liste der ihm von Parker übergebenen kleinen Sammlung Meeresalgen von Neuseeland. Mehrere Species werden mit ausführlichen Bemerkungen versehen. Neu ist *Rhodochorton Parkeri*.

**Okamura, K.** Contributions to the Phycology of Japan. (The Botan. Magaz. Tokio VIII. 1893. p. 99.)

**Reinbold, Th.** Beiträge zur Kenntniss d. Algenvegetation des östlichen Theiles der Nordsee. (Schrift. d. Naturw. Ver. f. Schleswig-Holstein. Band IX, II. 1893. p. 220.)

Die östliche Nordsee ist wegen Fehlens steinigen oder felsigen Meeresgrundes sehr arm an festgewachsenen Algenarten. Nur in der Lister Tiefe wurden 6 Arten, bei Klittmøller an der Jütischen Küste 16 Arten gesammelt. Sehr algenreich ist die Umgebung Helgolands. Verfasser entdeckte hier *Haplospora globosa* Kjellm., *Tilopteris Mertensii* Kg., *Leptonema fasciculatum* Reinke, *Pogotrichum filiforme* Reinke n. sp. und *Ectocarpus Reinboldii* Reinke n. sp. u. s. w. An der Küste von Amrum wurden 38, bei Föhr 32, bei Sylt nur 3 Arten nachgewiesen.

— Bericht über die im Jahre 1892 ausgeführte botan. Untersuch. einiger Distrikte der Schleswig-Holsteinischen Nordseeküste. (Sechster Bericht d. Kommiss. z. wissensch. Untersuch. d. deutschen Meere, 1893. III. Heft.)

Die Küsten der Insel Röm sind wegen des steinarmen Vorstrandes arm an angewachsenen Algenarten. Diese finden sich meistens an Muscheln oder im Sande. Verfasser hat 18 Arten hier konstatirt, sowie 6 angetriebene Algenarten. An der Küste des Festlandes wurden nördlich von Hoyer 12 meist auf Steinen angewachsene Algen, an der Küste von St. Peter in gleicher Weise 19 Arten, im Hafen von Tönning 8 Arten, sowie am Strande und im Hafen von Büsum 13 Arten beobachtet. An letzten beiden Orten fanden sich diese meistens an Holz angewachsen.

— Untersuchung des Borkum-Riffgrundes. (l. c. III. Heft.)

Die Untersuchung fand von Kreuzer-Korvette „Victoria“ seitens Verfassers am 11. und 12. Juni 1892 statt. Es fand

sich nirgends eine Spur von Algen-Vegetation auf dem Meeresgrunde und wurden an einer Stelle statt der erhofften Algen grosse Massen von *Flustra* aufgebracht. Nur da, wo der Meeresboden aus angewachsenem unebenen Felsgrund, wie bei Helgoland, besteht, finden sich angewachsene Algen in grösserer Menge, im Uebrigen scheint nicht nur die deutsche Bucht der Nordsee, sondern diese auch bis zum Skagerack hinauf, mit Ausnahme Helgolands, einer Stelle bei Klittmøller an der Jütischen Kiste, sowie ein Theil der Lister Tiefe, eine völlig vegetationslose Wüste zu sein.

**Schröder, B.** Vorläufige Mittheilung neuer schlesischer Algenfunde. (Jahresber. der schles. Ges. f. vat. Cult. 1892. Bot. Sect. 1893. p. 23.)

Verf. führt 16 Arten auf, die neu für Schlesien sind und giebt eine Liste von 82 Formen, welche an bisher nicht bekannten Standorten beobachtet wurden.

**Stockmayer, S.** Ueber die Bildung des Meteorpapiers u. über eine bei Wien massenhaft aufgetretene Algenhaut (Verhandl. der k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Sitzb. p. 28.)

---

**Bridgman, L. B.** Zoospores in *Spirogyra condensata*. (Erythea I. 1893. p. 128.)

**Lütkemüller, J.** Einige Beobachtungen über die Poren der Desmidiaceen. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Sitzb. p. 38.)

Bei *Closterium* lassen sich durch Tinction zahlreiche feine Poren nachweisen, deren Porenfäden keine Endanschwellung zeigen. Solche Anschwellungen sind indess bei *Penium* und *Xanthidium armatum* nachweisbar. Verf. verspricht darüber weitere Mittheilungen.

**Moll, J. W.** Observations on karyokinesis in *Spirogyra*. (Verhandl. der koninklijke Akad. van Wetensch. te Amsterdam. Deel. I. n. 9. 1893. c. tab. 2.)

---

**Franzé, R.** Zur Morphologie und Physiologie der Stigmata der Mastigophoren. (Zeitschr. f. wissenschaftl. Zoologie. LVI. 1893. Heft I.)

**Haughton, C.** On the endophytic parasite of Diatoms. (Journ. of the Roy. Microsc. Soc. of London 1893. pt. 1.)

**Pero, P.** Di alcuni fenomeni biologici delle diatomee. (La Notarisia 1893. n. 2. p. 25.) (Anfang.)

**Thomas, B. W.** Interglacial peat Diatomaceae of Minnesota. (Ann. Rep. of the geolog. and nat. hist. surv. of Minnesota XX. 1891. p. 290.)

---

**Lütkemüller, J.** Mittheilung über die Chlorophoren der *Spirotaenia obscura* Ralfs. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Sitzb. p. 38).

Die Chlorophoren erwiesen sich für diese Art ähnlich wie bei *Penium*.

---

**Batters, E. A.** On the Necessity for Removing *Ectocarpus secundus* Kütz. to a New Genus. (*Grevillea*, März 1893. p. 85.)

Verf. schlägt für die genannte Species den Gattungsnamen *Giffordia* vor.

— New or critical british Algae. (*Grevillea*, Dez. 1892. p. 49.)

Es werden namentlich Phaeophyceen behandelt und Ergänzungen zu den Diagnosen und sonstige Bemerkungen gegeben.

**Engler-Prantl.** Natürliche Pflanzenfamilien. 86. Lieferung. 1893.

Diese Lieferung bringt die Fortsetzung der Phaeophyceen von F. R. Kjellmann. Abgehandelt sind die Familien: Sphacelariaceae, Encœliaceae, Striariaceae, Desmarestiaceae, Dictyosiphonaceae, Myriotrichiaceae, Elachistaceae, Chordariaceae, Stilophoraceae, Spermatochnaceae, Sporochneaceae und der Anfang der Ralfsiaceae.

**Reinbold, Th.** Die Algen der Kieler Förde. IV. Die Phaeophyceen. (Schriften d. Naturwiss. Ver. f. Schleswig-Holstein. Band X, I. 1893. p. 21.)

In den Bänden VIII und IX der genannten Zeitschrift wurde vom Verf. bereits frühere reine Zusammenstellung der bisher aus der Kieler Förde bekannten Cyanophyceen mit 39 + 7 Species, der Chlorophyceen mit 68 Species und der Rhodophyceen mit 48 Species gegeben. Die Phaeophyceen sind im Gebiete mit ca. 70 Arten vertreten. Ein zweckmässiger Schlüssel zum Bestimmen der vorkommenden Gattungen ist am Schlusse jeder Abtheilung beigelegt.

---

**Heydrich, F.** Pleurostichidium, ein neues Genus der Rhodomeleen. (Ber. d. Deutsch. Bot. Ges. 1893. p. 344.)

Thallussprosse einen sehr kurzen, flachen, kugeligen, fast radiär organisirten Tragspross bildend, aus dem flachgedrückte, ziemlich steife, zangenförmig verzweigte, dorsiventrale Folgesprosse entspringen; knorpelig zellig, aus einer polysiphon gegliederten, nicht sehr deutlich markirten Axe und 15—20 undeutlichen pericentralen Zellen bestehend. Cystocarpien kugelig, kurz gestielt, an der inneren Seite der Folgesprosse. Antheridien analog den Cystocarpien angeheftet, ei- oder kätzchenförmig, kurz gestielte Zellkörper bildend. Tetrasporen in eigenartigen, dorsiventralen, vielfährigen Stichidien, analog den Cystocarpien angeheftet, tetraëdrisch getheilt.

P. Falkenbergii von Neu-Seeland.

**Okamura, K.** Martensia australis Harv. (The Botan. Magaz. Tokio. VII 1893. p. 75.)

## V. Pilze.

**Bäumler, J. A.** Zur Pilzflora Niederösterreichs. VI. Ascomycetes und Fungi imperfecti aus dem Herbar Beck. (Verhandl. der k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Abhandl. p. 277.)

Neu sind Endoxyla austriaca, Kalmusia Breidleri, Winteria Zahlbruckneri, Gloeosporium Beckianum, Heterosporium Beckii und Napicladium Thalietri.

**Bertrand, G., et Poirault, G.** „Sur les pigments lutéiniques des Champignons“ à propos de la note de M. Heim. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893 p. 175.)

**Bourquelot, E.** Sur l'époque de l'apparition du tréhalose dans les champignons. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 11 u. Journ. de Pharm. et de Chim. XXVII. 1893. n. 3.)

— Transformation du tréhalose en glucose dans les Champignons par un ferment soluble: la tréhalose. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 189.)

**Cooke, M. C.** Australian Fungi. (Grevillea, Dez. 1892. p. 35.)

Es werden eine Anzahl von neuen Arten fast aller Pilzklassen beschrieben.

— New british Fungi. (Grevillea, März 1893. p. 69.)

Neu sind ausser einigen Varietäten Pseudohelotium farinaceum Cke. et Mass., Belonium myriadeum Cke. et Mass., Ascobolus

asininus Cke. et Mass., Cenangium leoninum Cke. et Mass., Dermatea umbrina Cke. et Mass. und Scleroderris majuscula Cke. et Mass.

**Cooke, M. C.** Exotic Fungi. (Grevillea, März 1893. p. 73.)

Beschrieben werden eine Anzahl von Pilzen aus allen Klassen, meist aus Amerika stammend.

— Omitted Diagnoses. (Grevillea, März 1893. p. 76.)

Asterina crustosa Berk. et Cke., Dimerosporium ilicinum Cke., Capnodium ramosum Cke., Microthyrium Sprucei Cke. et Mass. und Micropeltis amazonicum Cke. et Mass.

**Cypers, V. v.** Beiträge zur Kryptogamenflora des Riesengebirges und seiner Vorlagen. I. (Verhandl. der k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Abhandl. p. 43.)

In dieser ersten Mittheilung bringt Verf. eine reichhaltige Aufzählung von Pilzen, die er im Riesengebirge und den Sudeten gefunden hat.

**Ellis, J. B. and Everhart, B. M.** New Spec. of North Amer. Fungi from var. localit. (Proceed. of the Academy of Nat. Sc. of Philadelphia, 28. Febr. 1893.)

Asterina graminicola E. et E., A. Leemingii; Rosellinia megaloezia; Melanopsamma corticola; Nectria nipigonensis; Lasiosphaeria trichopus; Trichosphaeria subcalva; Herpotricha incisa; Chaetomium glabrescens; Teichospora gregaria, T. variabilis, T. nautica, T. aspera; Teichosporella montana; Lophiosphaeria hysteroioides, L. gloniospora, L. fluviatilis; Otthia ostryagena; Montagnella acerina; Wallrothiella parvula; Sphaerella Dircae, Sph. oryzopsis, Sph. Solani, Sph. Lycei; Pleospora carpinicola, Pl. decipiens; Leptosphaeria lasioderma, L. Lillii, L. Solani; Metasphaeria Maximiliani, M. sphenispora, M. fuscata, M. microecia; Zignoella nysoaegena; Massariovalsa caudata, Clypeosphaeria minor, C. ulmicola; Thyridium Syringae, Th. americanum; Anthostomella mammoides; Eutypella Amorphae; Diaporthe albicarnis, D. ulmicola, D. Pruni, D. calosphaeroides, D. aliena, D. spicata; Eutypella Coryli; Fenestella ulmicola. Valsaria staphylina; Diatrypella pulcherrima; Nummularia lateritia; Lachnea cervicolor; Orbilia Caulophylli; Helotium lacteum; Phialea Dearnessii; Chlorosplenium salvicolor, Ch. canadense; Niptera Lithospermi; Mollisia Trametis, M. nipteroides; Dermatea fuispora, D. Chionanthi; Dermatelia montanensis, D. caryigena, D. Fraxini, D. Hamamelidis; Cenangella violacea; Belonidium tympanoides; Blitrydium Sabalidis; Diplonaevia melaleuca; Stictis schizoxylodes, St. helicotricha; Naemacyclus culmigenus; Propolidium fuscinereum; Coccophacidium salicinum. — Puccinia distichlydis, P.

Douglasii, P. Guttierreziae, P. ludibunda, P. tuberculans, P. columbiensis, P. virgata, P. Lygodosmiae; Uromyces Macounianus, U. Sporoboli; Aecidium Ludwigiae; Cerebella Spartinae. — Phyllosticta tenerrima, astericola, perforans, maculans; Phoma subcircinata, Ph. Caulophylli; Sphaeroma Negundinis; Asteroma Saxifragae; Actionema Psoraleae; Asterinula Dearnessii; Vermicularia ochrochaeta; Dothiorella Fraxini; Cytispora annulata, C. caerna; Ascochyta Rhei; Sphaeropsis vitigena; Botryodiplodia acerina; Camarosporium Mali, C. graminicolum; Hendersonia alternifolia, H. Staphyleae; Stagonospora stricta, St. sclerotioides; Septoria Mitellae, S. Agropyri, S. purpureocincta, S. aurea, S. Gaillardiae, S. glabra, S. Lepachidis, S. Negundinis, S. carpigena; Micropera Fraxini; Excipula canadensis; Excipulina Hicksiana; Catinula saligna; Hainesia borealis; Gloeosporium Davisii, Gl. americanum, G. ribicolum, G. Caryae; Cyindrosporium Phaceliae, C. caryigenum; Marsonia rhabdospora; Coryneum cornicolum. — Botrytis pannosa, B. affinis; Ramularia lethalis; Clatherisporium pulchrum; Dendryphium sphaerioides; Cercospora Nicotianae, C. Nesaeae, C. Weigeliae, C. Crotonis, C. ditissima; Cheiromyces comatus; Volutella Bartholomaei; Stigmina Liriodendri.

**Ellis, J. B. and Dearness, J.** New Species of Canadian Fungi. (Canadian Record of Science, Jan. 1893.)

Leptosphaeria Lilii; Phyllosticta Lilii, Ph. Dircae, Ph. Viburni, Ph. Chrysanthemi, Ph. Clematidis, Ph. punctata; Vermicularia Podophylli; Cytispora Pruni; Sphaeropsis Viburni; Septoria Lunariae; Gloeosporium Saururi, Gl. oblongisporum, Gl. Boromani; Cyindrosporium longisporum, C. Chrysanthemi; Cercospora Pontederiae, C. Gerardiae; Macrosporium florigenum; Ramularia Melampyri; Botrytis Epichloes.

**Jaczewski, A.** Champignons recueillies à Montreux et dans les environs en 1891 et 1892. (Bull. Soc. Vaud. des Sc. Nat. XXIX., p. 162. 1893.)

Verf. giebt eine Liste von 257 Arten aus allen Pilzklassen. Von neuen Arten sind nur Laestadia Illicis (cfr. Hedwigia p. 173) und Aecidium Gentianae darunter. Wichtiger ist an dieser Publikation das Ziel, auf das Verf. zustrebt, nämlich durch die Veröffentlichung seiner Ausbeute einen Beitrag zu der noch so sehr im Argen liegenden Pilzgeographie zu liefern. Es wäre wünschenswerth, wenn auch andere Gegenden von diesem Gesichtspunkt aus ebenso sorgfältig erforscht würden.

**Ludwig, F.** Ueber einige Rost- und Brandpilze Australiens. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. Heft 3. p. 137.)

Enthält die neuen Arten Puccinia Burchardiae, Ustilago Spinificis, U. comburens und U. catenata.

**Massee, G.** New or critical british Fungi. (Grevillea, Dez. 1892. p. 40.)

Neu sind *Omphalia alutacea* Cke. et Mass. und *Coprinus umbrinus* Cke. et. Mass.

**Oudemans, C. A. J. A.** Révision des Champignons tant supérieurs qu'inférieurs trouvés jusqu'à ce jour dans les Pays-Bas. vol I. Amsterdam (J. Müller) 1893.

In dem vorliegenden ersten Bande dieses auserordentlich verdienstvollen Werkes sind die Hymenomyceten, Gasteromyceten und Hypodermeen behandelt. Im Allgemeinen sind derartige Aufzählungen und Revisionen trocken und langweilig; das ist aber bei diesem Werke nicht der Fall, weil es der Verf. in hervorragendem Maasse verstanden hat, die Fehler anderer Werke zu vermeiden. Wir finden nur die nothwendigste Literatur und Synonymie angegeben und mit vollem Recht, denn die Citirung von Saccardo's Sylloge soll endlich die Mitschleppung dieses überflüssigen Ballastes beseitigen. Diagnosen sind nicht gegeben, dafür aber Bemerkungen über die Unterscheidungsmerkmale nahe verwandter Arten, über Maasse und Vorkommen u. s. w. und endlich sorgfältig ausgearbeitete Schlüssel. Grade diese Bestimmungstabellen sind ein grosser Vorzug des Buches, man übersieht immer bei derartigen Werken, welche doch auch dem practischen Gebrauche dienen sollen, dass oft Anfänger das Buch in die Hände bekommen, und für diese ist dann natürlich ein Schlüssel mehr werth, als die beste Diagnose. Den gleichen practischen Zweck verfolgt Verf. auch damit, dass er bei jeder Species die Etymologie des Namens giebt.

Auf die Behandlung der einzelnen Gruppen näher einzugehen, müssen wir uns leider versagen, nur auf die Uredineen sei noch kurz hingewiesen; die einzelnen Chlamydosporenfrüchte sind ganz genau behandelt sowohl in Bezug auf ihre morphologischen Verhältnisse wie auch auf ihr Vorkommen auf verschiedenen Nährpflanzen.

Da die deutsche und niederländische Pilzflora sich mehr durch die Zahl, als durch die Verschiedenheit der vorkommenden Arten unterscheidet, so ist das Buch auch in Deutschland recht gut benutzbar. Es sei deshalb Allen, welche sich mit wissenschaftlicher Pilzkunde befassen, warm empfohlen.

**Patouillard, N. et Lagerheim, G. de.** Champignons de l'Équateur (III. Forts.) c. tab. 3. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 145.)

An neuen Arten werden weiter beschrieben:

*Discina pululahuana* Pat., *Phaeopezia* (?) *olivacea* Pat., *Mollisia rubicola* Pat., *Erinella andina* Pat., *Stictis Myrti* Pat.,



Asterina Tacsoniae Pat., Dimerosporium spectabile Pat., D. Barnadeziae Pat., Capnodium Coffeae Pat., Pseudomeliola andina Pat., Hyaloderma lateritium Pat et Lagh., Geminispora Mimosae Pat. (nov. gen.), Rosellinia canzacotoana Pat., Sphaerella (?) plantaginicola Pat., Bombardiastrum andinum Pat. (nov. gen.), Byssonectria miliaria Pat., Ophionectria rubicola Pat., Globulina Ingae Pat., Torrubiella rubra Pat et Lagh., Hypocrea vittata Pat., H. ochracea Pat., Phyllachora crotonicola Pat., Ph. pululahuensis Pat., Montagnella clavata Pat., Rhopoglyphus Zeae Pat., Dothidella pulvinula Pat., Microthyrium crustaceum Pat., Clypeolum circinans Pat., Phoma Gnaphalii Pat., Capnodiastrum Cestri Pat., Diplodia Buddleiae Pat., Septoria versicolor Pat., S. Lagerheimii Pat., S. Pseudo-Quina Pat., Cercosporella Mimosae Pat., Cercospora Euphorbiae Pat., C. Melastomatis Pat., Botrytis viridans Pat., Fusicladium obducens Pat., Helminthosporium Sesseae Pat., H. cymbispermum Pat., Stilbum Capsici Pat., Isaria pistillariiformis Pat., I. acaricida Pat., Isariopsis ceratella Pat., Fusarium callosporium Pat., Didymosporium stromaticum Pat., Epicoccum levisporum Pat.

**Saccardo, P. A.** Fungilli novi Europaei et Asiatici. c. tab. (Grevillea, März 1893. p. 65.)

Neue Arten aus den Gruppen der Pyrenomyceten und Fungi imperfecti.

**Schroeter.** Vorläuf. Mittheil. über seine Bearbeitung der ihm zugegangenen südamerikanischen Pilze. (Jahresh. des schles. Ges. f. vat. Cult. 1892. Bot. Sect. 1893. p. 13)

Verf. giebt in dieser Mittheilung nur die Namen der von ihm aus dem Herbar Hieronymus bestimmten Pilze. Behandelt sind die Myxomyceten, Phycomyceten und Ustilagineen. Die neuen Arten sind nur mit Namen bezeichnet, noch nicht durch Diagnose definirt.

**Tubeuf, C. v.** Mittheilungen über einige Pflanzenkrankheiten. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. Heft 3 p. 140.)

Verf. berichtet über eine Krankheit der Alpenerle, die durch Valsa oxystoma verursacht wird, ferner der Weisserle durch Polyporus ignarius. Endlich werden noch über Gibbera Vaccinii auf der Preisselbeere und Exobasidium Rhododendri auf Alpenrosen einige Mittheilungen gemacht.

**Wehmer, C.** Ueber Citronensäure-Gährung. (Sitzber. d. K. Preuss. Acad. d. W. Berlin, 15./VI 1893. XXIX. p. 519.)

Verf. stellt eine mit Penicillium, Eurotium und Aspergillus verwandte neue Pilzgattung Citromyces auf, deren 2 Arten C. Pfefferianus und C. glaber in zuckerhaltiger Nährlösung eine Citronensäure-Gährung hervorrufen.

**Wehmer, C.** Zur Charakteristik des citronensauren Kalkes und einige Bemerkungen über die Stellung der Citronensäure im Stoffwechsel. (Ber. d. Deutsch. Bot. Ges. 1893. p. 333.)

In dieser Mittheilung macht Verf. nähere Mittheilungen über die Art, wie die Hyphomyceten den Zucker zerlegen und wie der citronensaure Kalk aus der Lösung ausfällt.

**Hazslinszky, F.** A Honi Peronospora-Félék. (Természetráji Füzetek. Budapest 1893. Heft 1—2.) Ungar.

Aufzählung der ungarischen Peronosporeen.

**Magnus, P.** Ueber die Membran der Oosporen von *Cystopus Tragopogonis* (Pers.). (Ber. der Deutsch. Bot. Ges. XI. 1893. p. 327. c. tab.)

Verf. weist nach, dass die Oberfläche der Oosporen-Membran von *Cystopus Tragopogonis* nicht, wie bisher angegeben, stachlig ist, sondern dass sie von einem Netzwerk bedeckt wird, in dessen einzelnen Maschen sich wieder ein feines Netzwerk befindet. Weiter kommt Verf. durch den Vergleich zwischen der Oberflächensculptur der Oosporen von *Cystopus spinulosus* und *Tragopogonis* zu dem Resultat, dass beide Arten identisch sind.

**Boudier.** Sur l'identité des *Lepiota haematosperma* et *echinata*. (Rev. mycol. 1893. Heft 3.)

**Britzelmayr, M.** Hymenomyceten XII. Hymenom. aus Südbayern. Theil XI. (Berlin, Friedländer u. Sohn) 1893.

**Dangeard, P. A. et Sappin-Trouffy.** Uredinées. (Le Botaniste sér. III. 1893. p. 119.)

**Jaczewski, A. de.** Note sur le *Pompholyx sapidum* Cda. et le *Scolecotrichum Boudieri*. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 169.)

Der von Corda entdeckte unterirdische Pilz *Pompholyx sapidum* war bisher gänzlich unbekannt geblieben und sogar in seiner Stellung, ob Basidio- oder Ascomycet, ungewiss. Verf. fand ihn in Russland und konnte leicht feststellen, dass er zu den Sclerodermataceen gehört, mit *Phlyctospora* zusammen in die Nähe von *Scleroderma*.

Am Schluss beschreibt Verf. noch den Hyphomyceten *Scolecotrichum Boudieri*.

**Massee, G.** Notes on Fungi in the Royal Herbarium, Kew. (Grevillea, Dez. 1892. p. 33.)

Beschrieben werden *Gloiocephala epiphylla* (nov. gen.), höchst wahrscheinlich zu den Clavariaceen gehörig, mit ein-

sporigen Basidien und hutartiger Ausbildung des Hymeniums und *Cronartium Capparidis*.

**Massee, G.** Notes on type specimens in the Royal Herbarium, Kew. (Grevillea, März 1893. p. 77.)

Verf. führt Messungen der Sporen und Cystiden einer grossen Anzahl rosasporiger *Agaricus*arten an.

— Revision of the Genus *Triphragmium* Lk. c. fig. (Grevillea, Juni 1893. p. 111.)

*Triphragmium Ulmariae* Lk., *T. Isopyri* Moug., *T. setulosum* Pat., *T. echinatum* Lév., *T. clavellosum* Berk. Auszuschliessen *T. Acacis* Cke. und *T. deglubens* Berk. et Curt.

— *Uredo Vitis* Thüm. (Grevillea, Juni 1893. p. 119).

Verf. giebt eine genauere Beschreibung von *Uredo Vitis* Thüm. und identificirt damit *Uredo Vialae* Lagerh.

**Morgan, A. P.** A new Phalloid. (Journ. of the Cincinn. Soc. of nat. hist. XV. 1893. n. 3/4.)

**Plowright, C. B.** Experimental Researches on the Life History of Certain Uredineae. (Grevillea, Juni 1893. p. 109.)

Resultate der Culturversuche mit folgenden Arten: *Puccinia Festucae*; Aecidien an *Lonicera Periclymenum*, Uredo- und Teleutosporen an *Festuca ovina* und *duriuscula*. *Puccinia Agrostidis*; Aecidien an *Aquilegia vulgaris*, Uredo- und Teleutosporen an *Agrostis alba* und *vulgaris*. *Uromyces lineolatus*: Aecidien an *Glaux maritima*, Uredo- und Teleutosporen an *Scirpus maritimus*.

**Thomas, F.** Ein alpines Auftreten von *Chrysomyxa abietis* in 1745 m Meereshöhe. (Forstl.-naturw. Zeitschr. 1893. Heft VII.)

Verf. berichtet über ein alpines Vorkommen von *Chrysomyxa abietis* bei Arosa, Canton Graubünden. Aus den montanen Regionen war der Pilz längst bekannt, aber noch nicht aus dieser Höhe.

**Tranzschel, W.** Ueber einige neue, in der letzten Zeit in Russland gefundene Uredineen. (S.-A. aus den Sitzungsberichten der St. Petersburger Naturforscher-Gesellschaft. — Sitzung vom 21. Oktober [2. Nov.] 1892.) 4. pp. Russisch.

*Puccinia rugulosa* n. sp. II. III. auf *Peucedanum ruthenicum* M. B. Von *P. bullata* (Pers.) durch längsgestreifte Teleutosporen verschieden.

*Uredo Goodyerae* n. sp. auf *Goodyera repens* R. Br. Sporenhaufen mit einem halbkugelförmigen Pseudoperidium bedeckt.

*Chrysomyxa Cassandrae* (Gobi) n. f. Die Teleutosporen wurden im Mai 1892 entdeckt.

*Puccinia Peckiana* Howe wurde durch Aussaat der Sporen von *Caeoma nitens* Schw. auf *Rubus saxatilis* erzogen. Bei Moskau wurde *P. Peckiana* von Nawaschin gefunden.

*Caeoma Moroti* Poir. et Har. angeblich auf *Cardamine* sp., ist mit dem *Uredo* von *Coleosporium Campanulae* identisch. Die Wirthspflanze der von Poirault erhaltenen Originallexemplare ist *Campanula rotundifolia*.  
W. Tranzschel.

---

**Destrée, C.** Troisième Contribution au Catalogue des Champignons des environs de la Haye. (Nederlandsch Kriudkund. Arch. 2. ser. 6. Deel. 2. Stuk. 1893. p. 169.)

Pyrenomyceten und Hysteriaceen, unter denen sich viele für Holland neue Arten befinden.

**Magnus, P.** Sur la dénomination botanique des espèces du genre *Laestadia* Awd. 1869. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 174.)

Ueber die Veränderung des Namens *Laestadia* in *Carlia* vergl. bereits *Hedwigia* 1893 p. 64.

**Massee, G.** New or critical british Fungi. (*Grevillea*, Juni 1893. p. 120.)

Neu sind *Sarcoscypha tenuispora* Cke. et Mass. und *Trichopeziza carinata* Cke. et Mass.

**Prillieux et Delacroix.** *Ciboria* (*Stromatinia*) *Linhartiana*, forme ascospore de *Monilia Linhartiana* Sacc. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 196.)

Verf. beschreiben die Ascenform von *Monilia Linhartiana*, *Ciboria Linhartiana*, welche den bekannten auf *Vaccinium* vorkommenden Arten sehr nahe steht. Eine von den Verf. früher als *Phialea temulenta* beschriebene Art muss jetzt ebenfalls zur Gattung *Ciboria* gestellt werden.

**Rabenhorst's** Kryptogamenflora. Pilze von Dr. H. Rehm. Lief. 39.

Behandelt sind von den Pseudohelotieen *Phialea* (Schluss), *Cyathicula*, *Belonioscypha* (nov. gen.), *Pocillum*; von den Ciborieen *Chlorosplenium*, *Ciboria*, *Rutstroemia*; von den Hymoscyphoen *Helotium*, bei welcher Gattung die Lieferung abbricht.

---

**Jatta, A.** Sui generi *Ulocodium* e *Nemacola* di Massalongo c. tab. (Malpighia. VII. 1893. p. 192.)

Verf. untersuchte die beiden von Massalongo aufgestellten Gattungen *Ulocodium* und *Nemacola*. Die Art der ersteren Gattung erwies sich als eine auf *Chroolepus odoratus* wachsende *Biatorina* (*B. cohabitans* Jatta n. sp.), die zweite als eine Vergesellschaftung von *Collema tenax* mit *Microcoleus terrestris*. Beide Gattungen sind daher zu streichen.

**Massee, G.** New or Rare Lichens. (Grevillea, Dez. 1892. p. 60.)

Bemerkungen über *Lecandra Pollinii*, *Odontotrema longius* und *Parmelia molliuscula*.

**Müller, J.** Lichenes zambesici in Africae regione zambesica prope Broma a cl. Menyharth lecti etc. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Abhandl. p. 295.)

Neu sind unter den 46 Arten *Pyrenopsis robustula*, *Parmelia zambesica*, *Placodium perexiguum*, *Calloposma zambesicum*, *C. flavum*, *Pertusaria mamillana*, *Buellia olivacea*, *Opegrapha Menyharthii* und *Placothelium staurothelioides*.

---

**Atkinson, G. F.** Contribution to the biology of the organism causing leguminous tubercles. (The Botan. Gaz. XVIII. 1893. p. 157. c. 4 tab.)

**Coppen, J. A.** Ueber einen neuen, bei Tuberculose häufigen Fadenpilz. (Centralbl. f. Bact. u. Par. XIII. p. 697. 1893.)

**Costantin, J.** Remarques sur le Favus de la Poule. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 166.)

**Delacroix, G.** Observations sur quelques formes *Botrytis* parasites des Insectes. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 177.)

Verf. berichtet über die Resultate von Impfversuchen an Raupen mit *Botrytis tenella*, *Bassiana* und *Acridiorum*, die zu dem Zwecke unternommen wurden, um die Unterschiede der 3 Arten genau festzustellen.

— Espèces nouvelles observées au Laboratoire de Pathologie végétale c. tab. 2. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 184.)

Die neuen Arten sind: *Endoconidium luteolum*, *E. fragrans*, *Aspergillus brunneus*, *Acrostalagmus niveus*, *Fusarium stromaticum*, *Tubercularia radiceicola*, *Phoma fictilis*, *Ph. rhizophila*, *Vermicularia Vanillae*, *Diplodina Ligustri*, *Hendersonia castanei-*

cola, H. *Tragacanthae*, *Nectria rhizophila* und *Myxosporium incarnatum* var. *Coronillae*.

**Dufour, J.** Nochmals über *Botrytis tenella*. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. Heft 3. p. 143.)

*Botrytis tenella* war als ein Mittel zur Vertilgung der Engerlinge angegeben worden. Verf. berichtet nochmals über die Erfolglosigkeit seiner Versuche im Freien und weist auf die Schwierigkeiten hin, welche der Erzeugung einer Pilzepidemie in der Natur entgegenstehen.

**Elion, H.** Züchtung von Ascosporen auf Thonwürfeln. (Centralbl. f. Bact. u. Par. XIII. 1893. p. 749.)

**Ferry, R.** Le Pourridié de la Vigne et des arbres fruitiers c. tab. 2. (Rev. mycol. 1893. Heft 3.)

Nur Auszug aus einer grösseren Arbeit von Viala.

**Giard, A.** *Isaria densa* (Lk.) Fr., champignon parasite du Hanneçon commun, *Melolontha vulgaris* L. (Bull. scientif. de la France et de la Belgique XXIV. 1893.)

**Heim, F.** Sur des moisissures observées sur un cadavre d'enfant. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 203.)

Verf. fand auf dem Kopfe einer Kinderleiche einen neuen Hyphomyceten *Endoconidium Megnini*, von dem er aber nur Sporen beobachtete, so dass die Gattungszugehörigkeit zweifelhaft bleibt.

**Marchal, E.** Sur une espèce nouvelle du genre *Aspergillus*, *A. terricola*. (Rev. mycol. 1893. Heft 3.)

**Massee, G.** A parasitic fungus, *Heterosporium asperatum*. (Americ. Journ. of Microsc. 1893. Febr.)

**Mer, E.** Le Roussi des feuilles de Sapin. (Bull. de la Soc. Bot. de Fr. 1893. p. 8.)

Verf. hält die beschriebene Krankheit nicht durch *Phoma abietina* Hart. erregt, sondern durch verschiedene atmosphärische Einflüsse hervorgerufen, so dass der Pilz in diesem Falle nur Saprophyt wäre.

**Pirotta, R.** Sullo sviluppo del *Cladosporium herbarum*. (Atti della r. Acc. dei Lincei. Ser. V. Rendic. II., fasc. VII., p. 288. 1893.)

**Prillieux et Delacroix.** Maladie de l'ail produite par le *Macrosporium parasiticum* Thüm. (Bull. Soc. Myc. de Fr. 1893. p. 201.)

## VI. Moose.

**Bescherelle, E.** Liste des Hépatiques récoltées aux environs de Rio de Janeiro (Brésil) par M. Glazion et déterminées par M. Stephani. (Rev. bryolog. XX. 1893. n. 3.)

Neu ist *Jungermannia Glaziovii* und *Metzgeria angusta*.

— Liste des Hépatiques récoltées aux environs de Brazzaville, Congo français, par M. Thollon en 1893 et déterm. par M. Stephani (l. c.).

Neu *Aneura Stephanii* Bescher.

**Conradi, P. E. og Hagen, J.** Bryologiske bidrag til Norges flora. (Christiania Vidensk. Selsk. Forhandl. 1893. n. 11).

**Culmann, P.** Note sur les *Orthotrichum Sturmii* et rupestre. (Rev. bryolog. XX. 1893. n. 3.)

**Heeg, M.** Die Lebermoose Niederösterreichs, eine Zusammenfassung der bis zum Ende des Jahres 1892 für das Gebiet nachgewiesenen Arten. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Abhandl. p. 63)

Verf. giebt eine Zusammenstellung von 128 Lebermoosarten, die bisher in Niederösterreich beobachtet wurden, zugleich mit vollständigen Diagnosen und genauen Standortsangaben.

**Jeanpert, E.** Localités nouvelles de plantes récoltées aux environs de Saint-Malo. (Bull. de la Soc. Bot. de Fr. 1893. p. 64.)

Nur *Neckera complanata* zum Schluss.

**Müller, K.** Neue Laubmoose aus Afrika. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Sitzb. p. 13.)

Beschrieben werden nur *Erpodium* (*Tricherpodium*) *Menyharthii* und *E. (Euerpodium) grossirete*, beide vom Sambese.

**Philibert, H.** Sur le genre *Nanomitrium* Lindb. (Rev. bryol. XX. 1893. n. 3.)

Verf. kommt nach Untersuchung der 4 Arten von *Nanomitrium* zu dem Ergebniss, dass die Gattung von *Ephemerum* gut unterschieden sei, dass sich aber in *N. megalosporum* ein Uebergang zwischen beiden constatiren lasse.

**Rabenhorst's** Kryptogamenflora. Moose von K. Limpricht. Lief. 19—22.

Die Lieferungen bringen den Schluss der Bryaceen (*Bryum* und *Rhodobryum*), ferner die Mniaceen (*Mnium* und *Cinclidium*), Meeseaceen (*Paludella*, *Amblyodon*, *Meesea* und *Catoscopium*), Aulacomniaceen (*Aulacomnium*), Bartramiaceen (*Bartramia*,

Plagiopus, Conostomum, Breutelia und Philonotis) und den Anfang der Timmiaceen.

**Schiffner, V.** Morphologie und systematische Stellung von *Metzgeriopsis pusilla* c. tab. (Oesterr. Bot. Zeitschr. 1893. p. 118, 153 und 205.)

Verf. untersucht die von Göbel in Java gefundene *Metzgeriopsis pusilla* und giebt einige werthvolle Ergänzungen zu der Göbel'schen Beschreibung. In einigen Punkten weicht Verf. in der Auffassung von Göbel ab. In Betreff der systematischen Stellung ist Verf. der Ansicht, dass die Pflanze zu einer neuen Subgenus von *Lejeunia* gehört, *Thallo-Lejeunia* Schiffn., wovon sie die einzige bisher bekannte Art bildet.

## VII. Pteridophyten.

**Druery, C. T.** An aposporous *Lastrea*. (Journ. of the Linn. Soc. XXIX. 1893. n. 201 c. tab.)

**Fiek, E. und Schube, Th.** Ergebnisse der Durchforschung der schlesischen Phanerogamenflora im Jahre 1892. (Jahresber. d. schles. Ges. f. nat. Cult. 1892. Bot. Sect. 1893 p. 40.)

Mittheilung einiger neuer Fundorte von Pteridophyten.

**Formánek, E.** Beitrag zur Flora von Serbien und Macedonien. (Verhandl. des naturf. Ver. Brünn XXX. [1891.] p. 50 1892.)

Mehrere Farne und Equisetum-Arten werden namhaft gemacht.

**Gammie, G.** Sikkim Tree-Ferns. (Journ. of the Linn. Soc. XXIX. 1893. n. 201.)

**Hanáček, C.** Zur Flora von Mähren. (Verhandl. des naturh. Ver. Brünn XXX. [1891.] p. 113. 1892.)

Einige Pteridophyten in der Liste.

**Haračić, A.** Ueber das Vorkommen einiger Farne auf der Insel Lussin. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien 1893. Abhandl. p. 207. c. tab.)

Verf. giebt einige Notizen über das Vorkommen von Farnen auf der Insel Lussin und verbreitet sich dann näher über das interessante *Scolopendrium hybridum* Milde, gegen dessen Bastardnatur er sich ebenfalls erklärt (cfr. *Hedwigia* 1893. p. 98). Er unterscheidet 3 Formen dieses Farnes, die typische, die var. *Reichardtii* mit unregelmässigem, ausgebissenem und zerschlitzztem Umfang der Spreite, wo zugleich das untere Lappenpaar stets vorhanden ist, endlich var. *lobata*, eine Zwergform mit bis zur Spitze gelappter Spreite und dichter Schuppenbekleidung.



**Naumann, A.** Mittheilungen über die sächsischen Exemplare des *Botrychium rutifolium* A. Br. (Sitzb. und Abh. der naturw. Ges. Isis in Dresden 1892. I. p. 41. c. tab.)

**Nicotra, L.** Pteridophytarum messanensium conspectus. (Malpighia VII. 1893. p. 91.)

**Stenzel.** Ueber die Artberechtigung von *Asplenium germanicum* Weis. (Jahresber. der Schles. Ges. f. vat. Cultur 1892. Bot. Sect. 1893. p. 1.)

Verf. sucht wahrscheinlich zu machen, dass *Asplenium germanicum*, wie bereits früher angegeben, ein Bastard zwischen *A. Trichomanes* und *septentrionale* sei.

---

### Sammlungen.

**Allescher, A. und Schnabl, J. N.** Fungi Bavarici exsiccati. 3. Centurie. München 1893.

Diese 3. Centurie schliesst sich in Ausstattung und Inhalt den beiden vorhergehenden würdig an (s. Hedwigia 1890, Heft 6 und 1892, Heft 1 und 2). Sie enthält wiederum viele neue oder seltene Arten, sowie durch interessante Wirthspflanzen und Standorte bemerkenswerthe, von denen ich die wichtigsten hervorheben will: *Physoderma Allii* Krieger auf *Allium Schoenoprasum* var. *sibiricum* von den sumpfigen Wiesen an der Ammer; *Schizonella melanogramma* (DC.) Wint. auf *Carex ornithopoda* von Starnberg; *Entyloma serotinum* Schroet. auf *Borago officinalis*; *Gymnosporangium juniperinum* (DC.) Wint. auf den Nadeln von *Juniperus communis*; *Trametes rubescens* (Alb. & Schwein.) Wint. an *Salix* von Grosshessellohe; *Agaricus* (*Nuucoria*) *rimulincola* Lasch. auf *Pirus communis* vom Oberammergau; *Agaricus* (*Collybia*) *pinetorum* Allescher f. *rufo-brunnea* nov. form. von Grosshessellohe mit Beschreibung und sachlicher Bemerkung; *Nectria episphaeria* (Tode) Wint. var. *Wegeliana* Rehm auf *Pseudovalsa platanoides* vom Oberammergau; *Cucurbitaria populina* (Bacc. et Avett.) Rehm auf *Populus nigra* von Grosshessellohe; *Diaporthe velata* (Pers.) Wint. auf *Tilia parvifolia* von Grosshessellohe; *Valsa Viburni* Fekl. auf *Viburnum Lantana* vom Oberammergau; *Anthostoma Xylostei* (Pers.) Wint. auf *Lonicera nigra* vom Oberammergau; *Scleroderris fuliginosa* (Fr.) Rehm auf *Salix nigricans* vom Oberammergau; *Godronia Viburni* (Fekl.) Rehm auf *Viburnum Opulus* vom Oberammergau; *Dermatea Padi* (Alb. & Schwein.) Fr. auf *Cerasus avium* von München; *Plasmopara ribicola* Schroeter auf *Ribes rubrum* von Sendling; *Phyllosticta Chamaebuxi* Allesch. nov. spec. auf *Polygala Chamaeuxbus* vom Sendlinger Wald, mit genauer

Diagnose und Hinweis auf die verwandten Arten; *Phyllosticta Senecionis cordati* Allescher auf *Senecio cordatus* vom Oberammergau; *Ascochyta colorata* Berk. auf cultivirter *Fragaria* vor Sendling; *Actinonema Fraxini* Allescher an *Fraxinus excelsior* von den Isaranlagen; *Septoria dimera* Sacc. auf *Silene nutans* von Allach; *Septoria Trollii* Sacc. & Wint. auf *Trollius europaeus* vom Oberammergau; *Gloeosporium Comari* Allescher auf *Comarum palustre* vom Oberammergau; *Myxosporium Ellisii* Sacc. auf *Populus italica* von München; *Septogloeum Hartigianum* Sacc. auf *Acer campestre* von München; *Marsonia acerina* (West.) Bresad. auf *Acer Pseudoplatanus* von Grosshessellohe; *Septogloeum Comari* Bres. et Allescher auf *Comarum palustre* vom Oberammergau; *Fusidium Petasitidis* Pass. auf *Petasites officinalis* vom Unterammergau; *Ramularia Epilobii palustris* Allescher nov. spec. auf *Epilobium palustre* vom Oberammergau, mit ausführlicher Diagnose; *Ramularia Atropae* Allescher auf *Atropa Belladonna* vom Oberammergau und *Chondrioderma* Cooke et Rost. von Grosshessellohe.

Wie früher, ist auch in dieser Centurie die Art stets nach dem neuesten Standpunkte der mycologischen Systematik bezeichnet und ausführlicher citirt, wo der gewählte Name veröffentlicht ist. Ausserdem wird stets das Synonym des ersten Autors des genommenen Speciesnamens ausführlich citirt. Bei vielen Arten finden sich auch sachliche Bemerkungen. Zur ganz sicheren Bestimmung kritischer Arten wurde das Urtheil betreffender Autoritäten eingeholt, was dann besonders bemerkt wird. Die Sammlung kann daher nur jedem Freunde der Pilzkunde auf's Wärmste empfohlen werden. P. Magnus.

**Roumeguère, C.** *Fungi exsiccati praecipue Gallici* LXIV. cent., publiée avec le concours de M. M. Briard, F. Cavara, Fautrey, R. Ferry, Flageolet, Gillot, Lambotte et L. Rolland. (Rev. mycol. 1893. Heft 3.)

Neu sind in dieser Centurie *Dothiorella Platani* Briard et Fautr., *Leptosphaeria Sarothamni* Lamb et Fautr., *Pestalozzia hendersonioides* Fautr., *Phoma Cesatiana* Flageolet, *Ph. Daturae* Roll. et Fautr., *Ph. Epidermidis* Fautr., *Ph. vixconspicua* Lamb. et Fautr., *Rhabdospora Epidermis* Fautr., *Tubercularia pruinosa* Fautr. et Lambotte. Ausserdem sind noch eine Menge neuer Standortsformen, namentlich von *Fungi imperfecti*, in der Centurie enthalten.



## A n z e i g e.

R. FRIEDLÄNDER & SOHN, Berlin NW., Carlstr. 11.

Soeben erschien:

# Hymenomyceten aus Südbayern.

Von M. Britzelmayr.

Theil XII: 115 mit der Hand colorirte Tafeln (darstellend Leucospori, Hyporhodii, Dermini, Melanospori, Cortinarius, Gomphidius, Hygrophorus, Lactarius, Russula, Marasmius, Lentinus, Panus, Trogia, Lenzites, Boletus, übrige Polyporei, Telephorei, Clavariei, Tremellinei) mit 30 gr. Oktav-Seiten Text:

**Preis 50 Mark.**

Das ganze Werk, 12 Theile, 1879—1893, 558 mit der Hand colorirte Tafeln mit 236 Seiten Text:

**Preis 254 Mark.**

Hierzu als Supplement:

**Das Genus Cortinarius.** 18 Seiten gr. 8, mit Atlas von 10 colorirten, in obigen Theilen nicht enthaltenen Tafeln. (43 Arten.) M. 6.

# Preisauflgabe.

Der Naturforschenden Gesellschaft zu Danzig hat zur Feier des Jubiläums ihres 150-jährigen Bestehens die Provinzial-Commission zur Verwaltung der Westpreussischen Provinzial-Museen die Summe von „Eintausend Mark“ mit der Bestimmung übergeben, „dieselbe zur Preiskrönung der besten Arbeit über eine von der Naturforschenden Gesellschaft demnächst zu stellende, die naturwissenschaftliche Landeskunde der Provinz Westpreussen betreffende Aufgabe zu verwenden“.

Veranlasst durch die Thatsache, dass bei den verheerenden Insectenfrassen in umfangreichen Waldgebieten der Provinz Westpreussen, wie dergleichen ihr noch fortgesetzt drohen, unzählbare Schaaren der Schädlinge durch einen Pilz aus der Gattung *Empusa* vernichtet worden sind,\*) und dass auch die der Forstcultur unserer Provinz so schädlichen Maikäferlarven durch Pilze aus der Gattung *Isaria* (*Botrytis*) getödtet werden, und im Hinblick darauf, dass den von einigen französischen Forschern veröffentlichten günstigen Resultaten ihrer Infectionsversuche im Freien\*\*) andere Versuche mit ungünstigen Erfolgen entgegenstehen,\*\*\*) setzt die Naturforschende Gesellschaft zu Danzig den Preis von 1000 Mark für die beste Arbeit aus, welche durch Erforschung der Entstehung und Verbreitung von Pilzepidemieen unter waldverheerenden, in Westpreussen einheimischen Insecten zuverlässige und durch den nachzuweisenden Erfolg im Freien bewährte Mittel zur durchgreifenden Vernichtung solcher Insecten bietet.

Die Arbeiten müssen in deutscher oder französischer Sprache abgefasst sein und sind einzusenden „an die Naturforschende Gesellschaft zu Danzig“ bis zum letzten December 1898. Dieselben werden der Natur der Sache nach auch Originalzeichnungen enthalten. Manuscripte sind mit Motto und versiegeltem Namen einzureichen. Die Gesellschaft behält sich das ausschliessliche Recht der Veröffentlichung der prämiirten Arbeit vor, erklärt sich aber bereit, wenn sie davon keinen Gebrauch macht, die Arbeit, ebenso wie jede nicht prämiirte, dem Verfasser zur freien Verfügung zurückzustellen. Auch gedruckte Abhandlungen sind von der Preisbewerbung nicht ausgeschlossen.



Die Naturforschende Gesellschaft zu Danzig.

Prof. Dr. **Bail**, z. Z. Director.

\*) S. Dr. Bail, Pilzepidemie an der Forleule. Preussische land- und forstwirtschaftliche Zeitung 1867 und Pilzepizootieen der forstverheerenden Raupen. Schriften der Danziger Naturf. Gesellschaft 1869.

\*\*) Giard Comptes rendus des scéances de la Société de Biologie und Prillieux et Delacroix Comptes rendus 1891 und Maxime Buisson „Le *Botrytis tenella*“ Compiègne. Imprimerie Henry Lefebvre, Rue Solferino 1892.

\*\*\*) z. B. Dufour in Zeitschrift für Pflanzenkrankheiten Jahrgang II, 1892.

 Begründet 1852 durch Dr. Rabenhorst 

als

»Notizblatt für kryptogamische Studien.«

# HEDWIGIA.

Organ

für

## Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau  
in Berlin.

Band XXXII.

1893.

Heft 5.

**Inhalt:** G. Lindau, Nachruf auf Felix von Thümen. — W. Tranzschel, Culturversuche mit *Caeoma interstitiale* Schlechtd. (= *C. nitens* Schw.). — W. Baur, *Ulota macrospora* Baur & Warnst. nov. spec. — Dr. Julius Röll, Nordamerikanische Laubmoose, Torfmoose und Lebermoose (Fortsetzung). — P. Richter, Beobachtungen an *Chaetomorpha Henningsii* P. Richt. — F. Stephani, *Hepaticarum species novae* IV.



Dresden.

Druck und Verlag von C. Heinrich.

Erscheint in zweimonatlichen Heften.

Abonnement für den Jahrgang mit 8 Mark

durch alle Buchhandlungen.



# An die Leser und Mitarbeiter der „Hedwigia“.

Zusendungen und Anfragen redactioneller Art werden unter der Adresse:

**Prof. Dr. G. Hieronymus,**  
**Berlin, Botanisches Museum, Grunewaldstrasse 6/7,**  
mit der Aufschrift

**„Für die Redaction der Hedwigia“**  
erbeten.

Um eine möglichst vollständige Aufzählung der kryptogamischen Literatur und kurze Inhaltsangabe der wichtigeren Arbeiten zu ermöglichen, werden die Verfasser, sowie die Herausgeber der wissenschaftlichen Zeitschriften höflichst im eigenen Interesse ersucht, die Redaction durch Zusendung der Arbeiten oder Angabe der Titel baldmöglichst nach dem Erscheinen zu benachrichtigen; desgleichen sind kurz gehaltene Selbstreferate über den wichtigsten Inhalt sehr erwünscht.

---

In Rücksicht auf den Gesamttumfang der Zeitschrift sollen die einzelnen Abhandlungen die Länge von 2 Bogen im Allgemeinen nicht überschreiten, desgleichen die einer Abhandlung beizugebenden Tafeln nicht mehr als zwei betragen. Die Originalzeichnungen für die Tafeln sind im Format  $19,5 \times 12$  cm mit möglichster Ausnutzung des Raumes und in guter Ausführung zu liefern, auch sind die Manuscripte nur auf einer Seite zu beschreiben.

Die Autoren erhalten auf Wunsch 25 Sonderabzüge kostenlos, doch werden solche in beliebiger Anzahl zum Selbstkostenpreis geliefert.

**C. Heinrich's Verlag.**

# HEDWIGIA.



Organ für Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau

in Berlin.

---

---

1893.

September u. October.

Heft 5.

---

---

## Nachruf auf Felix von Thümen.

Von G. Lindau.

Am 13. Oktober 1892 starb nach langer, schwerer Krankheit in Schönau bei Teplitz Felix Baron von Thümen. Der Verstorbene war weit über die Grenzen Deutschlands und Oesterreichs als Pilzkenner bekannt und hatte als Autorität auf dem Gebiete der Pflanzenkrankheiten einen bedeutenden Namen. Geboren am 6. Februar 1839 zu Dresden, trat er mit 19 Jahren nach absolvirtem Abiturientenexamen in die preussische Armee ein. Ein unglücklicher Sturz vom Pferde zwang ihn, die Militärcarrière aufzugeben. Schon früher hatte er sich mit Botanik beschäftigt und eine mehrjährige praktische Thätigkeit in der Landwirthschaft setzte ihn bald in den Stand, seine theoretischen Kenntnisse für die Praxis nutzbar zu verwerthen. Er wandte sich hauptsächlich dem Studium der Pilze zu und begann dann allmählich auch die von ihnen verursachten Krankheiten der Pflanzen in den Kreis seiner Beobachtungen zu ziehen. 1876 wurde er als Adjunkt an die chemisch-physiologische Versuchsstation zu Klosterneuburg bei Wien berufen, in welcher Stellung seine bedeutendsten Arbeiten auf dem Gebiete der Phytopathologie entstanden. Durch Berufsgeschäfte nur wenig behindert, konnte er seine ganze Zeit seinen Lieblingsstudien zuwenden, und mit welchem Erfolge er dies that, davon zeugt die lange Reihe seiner Schriften, von denen die meisten für die Praxis bestimmt waren und ihm einen geachteten Namen verschafften. Ein immer heftiger auftretendes Herzleiden zwang



ihn oft, seine Arbeiten zu unterbrechen und im Bade Heilung zu suchen. Am 13. Oktober 1892 erlag er der tückischen Krankheit.

Thümen war ein ausserordentlich vielseitiger Schriftsteller. Vermöge seines ausgezeichneten Gedächtnisses behielt er einmal Gelesenes und machte es durch Wort und Schrift in populärer Weise der Allgemeinheit zugänglich.

Wenn er auch hauptsächlich nur Pilzstudien trieb, so verfasste er doch auch gelegentlich Arbeiten, die sich mit höheren Pflanzen beschäftigten, so z. B. „Die Pflanzen des homöopathischen Arzneischatzes“, sein letztes grösseres Werk, das er nicht mehr vollenden sollte.

In seiner Thätigkeit als Mycologe sind zwei Seiten zu unterscheiden, einmal die Bearbeitung und Herausgabe von Sammlungen und dann das Studium der Pilzkrankheiten der Pflanzen. Wir verdanken ihm die Herausgabe mehrerer Exsiccatenwerke und die Bestimmung und Bearbeitung vieler in ausserdeutschen Ländern gemachten Pilzsammlungen.

Als Phytopathologe verfolgte er hauptsächlich praktische Zwecke, dem Laien die Kenntniss der Pilzkrankheiten zu erleichtern und ihn die Heilmittel dafür zu lehren. Eine Reihe von Zusammenstellungen der auf Cultur- und Forstpflanzen vorkommenden Pilze zeugt von seinem Interesse für diese Aufgabe.

Thümen war lange Zeit Mitarbeiter der Hedwigia und hat hier in den siebziger Jahren manche interessante Beobachtungen und neue Arten veröffentlicht.

---

### Verzeichniss der Schriften Thümen's. <sup>1)</sup>

1873.

Mycologische Notizen. (Hedwigia p. 63 und 113.)

1874.

Verzeichniss der in der Umgegend von Krems in Niederösterreich gesammelten Pilze. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien.)

Eine neue Protomyces-Species. (Hedwigia p. 97.)

Nochmals Protomyces pachydermus Thüm. (Hedwigia p. 149.)

---

<sup>1)</sup> Es konnte hier natürlich nur das Wichtigste aufgenommen werden; da viele in einzelnen Zeitschriften zerstreute Aufsätze keine eigenen Beobachtungen, sondern nur referirende Besprechungen bringen, so sind diese hier meist weggelassen. Für die Mittheilung des vollständigen Verzeichnisses aus den Jahren 1881—89 bin ich der Wittve des Verstorbenen zu grossem Danke verpflichtet.

1875.

- Beiträge zur Pilzflora Böhmens. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien p. 523.)  
Fungi austro-africani I. (Flora p. 378.)  
Symbolae ad floram mycologicam Australiae. (Grevillea IV. p. 70.)  
Pilze auf Borkenkäferholz. (Flora p. 237.)  
Aphorismen über den sogen. Generationswechsel der Pilze, speciell der Uredineen. (Ber. d. Bot. Ver. zu Landshut.)  
Puccinia de Baryana Thüm. (Flora p. 364.)  
Napicladium, eine neue Hyphomycetengattung. (Hedwigia p. 35.)  
Der Grind oder Schimmel des Obstes, *Oidium fructigenum* Lk. (Oesterr. Landw. Wochenbl. p. 484.)  
*Saxifraga sponhemica* Gmel. im Fichtelgebirge. (Oesterr. Bot. Zeitschr. p. 361.)

1876.

- Fungi novi austriaci. (Oesterr. Bot. Zeitschr. p. 1.)  
3 neue österreichische Pilze (ibid. p. 183).  
Fungi nonnulli italici. (Nuov. giorn. bot. ital. VIII. p. 251.)  
Fungi austro-africani II., III., IV. (Flora p. 362, 423, 568.)  
New Species of American Fungi. (Bull. Torr. Bot. Club p. 95.)  
Zur Kenntniss der Verbreitung von *Puccinia Malvacearum* Mont. (Hedwigia p. 88.)  
Pilzepidemien bei Insecten. (Oesterr. Landw. Wochenbl. n. 40 und 43.)  
*Hirneola Auricula Iudae* Berk. (Hedwigia p. 161.)  
Verzeichniss der am häufigsten vorkommenden Pilze auf dem Weinstock, den Obstbäumen und -sträuchern und den Erdbeeren. (Klosterneuburg 1876.)  
Diagnosen zur *Mycotheca universalis*, cent. I—IV. (Flora p. 203.)

1877.

- Symbolae ad floram mycologicam austriacam. (Oesterr. Botan. Zeitschr. p. 270.)  
Fungi aegyptiaci collecti per Dr. G. Schweinfurth. (Grevillea VI. p. 102.)  
Fungi nonnulli novi austriaci. (Oesterr. Bot. Zeitschr. p. 12.)

- Bolle G. & F. de Th. Contribuzioni allo studio dei funghi del Litorale. (Boll. della Soc. Adriat. di Sc. nat. in Trieste p. 425 c. tab.)
- Beiträge zur Pilzflora Sibiriens I. (Bull. de la Soc. Imp. des Nat. de Moscou p. 128.)
- Fungi austro-africani V. (Flora p. 407.)
- Diagnosen zur Mycotheca universalis, cent. IV—VI (ibid. p. 169 ff.).
- Einige Bemerkungen über botanische Nomenclatur. (6. Ber. des Botan. Ver. zu Landshut.)
- Pilzepidemien bei Insecten. (Oesterr. Landw. Wochenbl. p. 1.)
- Aecidium Rostrupii Thüm. n. sp. (Botanisk Tidsskrift, April.)
- Erwiderung auf Hazslinszky's „Ueber Septosporium curvatum“. (Oesterr. Botan. Zeitschr. p. 137.)
- Phyllosticta Vossii (ibid. p. 85).
- Eine neue österreichische Tilia. (Oesterr. Bot. Zeitschr. p. 333.)

1878.

- Symbolae ad floram mycologicam austriacam II. (Oesterr. Botan. Zeitschr. p. 145, 193.)
- Th. u. Voss. W. Neue Beiträge zur Pilzflora Wiens. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien p. 611.)
- Contributiones ad floram mycologicam lusitanicam I. (Journ. de scienc. mathem., physic. e natur. Lisboa.)
- Beiträge zur Pilzflora Sibiriens II. (Bull. de la Soc. Imp. des Natur. de Moscou p. 206.)
- Fungi austro-africani VI. (Flora p. 353.)
- Fungi aegyptiaci (Grevillea p. 102.)
- Fungorum americanorum 30 species novae. (Flora p. 177.)
- New Species of North American Uredineae. (Bull. Torr. Bot. Club p. 215.)
- De fungis entrerianis observationes I. (In P. G. Lorentz, La Vegetacion del Nordeste de la Provincia de Entre Rios [Buenos-Ayres] p. 99.)
- Symbolae ad floram mycologicam Australiae II. (Flora p. 440.)
- Il mal di cenere (Aposporium Citri Brios. et Pass.) e la dissecazione delle foglie dei limoni (Sphaerella Gibelliana Pass.) (A. dem Labor. d. chem. phys. Versuchsstat. Klosterneuburg n. 1. c. tab.)

- Krebs der Feigenbäume. (Oesterr. Landw. Wochenbl. p. 46.)  
Ein neuer Weinstockpilz. (Wiener Landw. Zeitung p. 44.)  
Die Pilze des Weinstocks. (Wien c. tab. 15.)  
Die Blattdürre der Johannisbeersträucher. (Oesterr. Landw. Wochenbl. p. 352.)  
Eine neue Pilzkrankheit einer neuen Culturpflanze (ibid. p. 530.)  
Diagnosen zur Mycotheca universalis, cent. VII—IX. (Flora p. 87 ff.)

1879.

- Verzeichniss der um Bayreuth in Oberfranken beobachteten Pilze. (7. Ber. d. Bot. Ver. zu Landshut.)  
Symbolae ad floram mycologicam austriacam III. (Oesterr. Botan. Zeitschr. p. 375.)  
Zwei neue blattbewohnende Ascomyceten der Flora von Wien. (Verhandl. d. k. k. zool. bot. Ges. Wien p. 523.)  
Fungorum exoticorum decas. (Rev. mycol. p. 9.)  
Fungi aegyptiaci collecti per Dr. G. Schweinfurth II. (Grevillea p. 49.)  
Fungi nonnulli novi americani. (Rev. mycol. p. 58.)  
Diagnosen zu Th. Mycotheca universalis, cent. X—XII. (Flora p. 94. ff.)  
Blattfleckenkrankheit der Runkelrüben. (Fühling's Landw. Zeit. p. 85.)  
Vossia Thüm., eine neue Ustilagineengattung. (Oesterr. Botan. Zeitschr. p. 18.)  
Melampsora salicina, der Weidenrost. (Mittheil. a. d. forstl. Versuchswesen Oesterreichs II. Hoft I.)  
Ueber einen prähistorischen, aus den Pfahlbaustätten bei Laibach stammenden Polyporus. (Sitzber. der zoolog. bot. Ges. Wien, 3. Dez.)  
Contributiones ad floram mycologicam lusitanicam II. (Instit. de Coimbra XXVII.)

1880.

- Quelques espèces nouvelles de champignons de la France. (Rev. mycol. p. 86.)  
Liste des champignons, que feu le Dr. Wolffenstein a récoltés pendant un séjour à Malaga en Espagne. (Rev. mycol. p. 150.)

- Fungorum novorum exoticorum decas altera. (Rev. mycol. p. 36.)  
Beiträge zur Pilzflora Sibiriens III. (Bull. de la Soc. Imp. des  
Nat. de Moscou.)  
Fungi aliquot novi in terra Kirghisorum a Juliano Schell collecti.  
(Nuov. Giorn. bot. ital. p. 196.)  
Fungi aegyptiaci collecti a Dr. G. Schweinfurth III. (Flora  
p. 477.)  
Pilze aus Entre-Rios (ibid. p. 30).  
Diagnosen zur Mycotheca universalis, cent. XIII—XV. (Flora  
p. 312 ff.)  
Reliquiae Libertianae I. (Hedwigia p. 185.)  
Die Einwanderung der Peronospora viticola in Europa. (Hedwigia  
p. 172.)  
Die Pocken des Weinstocks. (Wien.)  
Die Pilze im Haushalte des Menschen. (Schrift. d. Ver. z.  
Verbreit. naturw. Kenntn. Wien, 1. März.)  
Trüffeln und Trüffelcultur. (Oesterr. Monatsschr. für Forst-  
wesen XXX. p. 428.)

1881.

- Die Holzgewächse der Provinz Quebec. (Centralbl. f. d. ges.  
Forstw. VII. p. 412.)  
Zwei neue, dem Getreide schädliche Insecten. (Wiener Land-  
wirthsch. Zeit. p. 216.)  
Die Filzkrankheit der Weinreben (ibid. p. 740).  
Ein neuer unterirdischer Feind des Weinstockes (ibid. p. 265).  
Die Lecart'schen Sudanreben (ibid. p. 333).  
Gallenbildungen an den Wurzeln der Weinrebe. (Oesterr. Landw.  
Wochenbl. p. 122.)  
Diagnosen zur Mycotheca universalis, cent. XVI—XVIII. (Flora  
p. 237 ff.)  
Die Blasenroste der Coniferen. (Mittheil. aus dem forstl. Ver-  
suchwes. Oesterr. II. p. 297.)  
Melampsora salicina, der Weidenrost, eine monographische Studie  
(ibid. p. 25.)  
Ueber Pilze als Krankheitserreger in der Thierwelt. (Schrift.  
des Ver. z. Verbreit. naturw. Kenntn. Wien XXI.)  
Die Pflanze als Zaubermittel (ibid. XXI).

Contribuzione allo studio dei funghi del Litorale con speciale riguardo a quelli che vegetano sulle piante utili II. (Bollet. della Soc. Adriat. di Sc. nat. in Trieste VI.)

Fungorum in itinere Mongolico a cl. G. N. Potanin et in China boreali a cl. Dr. Bretschneider lectorum enumeratio et descriptio. (Mélang. biol. tir. du Bull. de l'Acad. Imp. des Sc. de Petersb. XI.)

Eine neue Wurzelkrankheit der Reben. (Weinlaube n. 16.)

Ueber den Mehlthau der Weinreben. (A. d. Labor. d. chem. phys. Versuchsstat. Klosterneuburg n. 2.)

Symbolae ad floram mycologicam lusitanicam III. (Instit. di Coimbra XXVIII.)

Die Anthraknose der Reben und ihre erfolgreiche Bekämpfung. (Weinlaube n. 34.)

Neues über die Ringelkrankheit der Hyacinthen. (Wiener illustr. Gartenzeit. n. 11.)

#### 1882.

Beiträge zur Pilzflora Sibiriens IV, V. (Bull. de la Soc. Imp. des Natur. de Moscou u. Hedwigia p. 157 ff.)

Abermals eine neue Krankheit des Weinstocks. (Weinlaube XIV. p. 121.)

Die Roesleria hypogaea in Frankreich. (Der Weinbau XIV. p. 355.)

Zur Kenntniss des Rebenmehlthaus und seiner Bekämpfung. (Oesterr. Landw. Wochenbl. p. 34.)

Rathay und Th. Monographie der Gattung Peridermium Lév. (Mittheil. a. d. forstl. Versuchsw. Oesterr. II. Heft 3.)

Der Wald in Algier. (Centralbl. f. d. ges. Forstw. III. p. 20.)

Die Wälder der californischen Sierra Nevada (ibid. p. 28).

Neues Mittel gegen die Phylloxera. (Oesterr. Landw. Wochenbl. p. 141.)

Die Pampas, ihre Natur und ihre Bewohner. (Schrift. des Ver. z. Verbreit. naturw. Kenntn. Wien XXXII.)

Die pilzlichen Krankheiten der Luzerne. (Wiener Allgem. Zeit. n. 796.)

Ueber den Wurzelschimmel der Reben. (A. d. Labor. d. chem. phys. Versuchsst. Klosterneuburg n. 3.)

Die Blattfleckenkrankheit der Zuckerrüben, Cercospora beticola Sacc. (ibid. n. 4).

1883.

- Die Spaltpilze der Rübenzuckerfabrikation. (Oesterr. Landw. Wochenbl. n. 47, 48.)
- Die Pilze des Oelbaums. (Bollet. della Soc. Adriat. di sc. nat. in Trieste p. 15.)
- Ueber einige asiatische echte Vitisarten. (Weinlaube p. 385 ff.)
- Die Sclerotienkrankheit des Rapses. (Wiener Landw. Zeit. n. 51.)
- Beiträge zur Kenntniss der auf der Schwarzföhre (*Pinus austriaca* Höss.) vorkommenden Pilze. I. (Mittheil. a. d. forstl. Versuchsw. Oesterr. X. Heft 2.)
- Ein bisher unbeschriebener pilzlicher Schädling der Aprikose. (Wien. illustr. Gartenzeit. n. 11.)

1884.

- Die Pilze der Schwarzföhre. (Centralbl. f. d. ges. Forstw. n. 11.)
- Zur Kenntniss der *Peronospora viticola*. (Weinlaube n. 6.)
- Die Bacterien im Haushalte des Menschen. (Wien, P. Faesy.)
- Die Pilzkrankheiten des Spargels. (Wiener Landw. Zeit. n. 31.)
- Die auf unseren Waldbäumen lebenden Pilze aus der Familie der *Gymnoasci*. (Oesterr. Forstzeit. n. 21.)
- Die pilzlichen Krankheiten der Weiden (ibid. n. 22 und 23).
- Die pilzlichen Parasiten der Weiden. (A. d. Labor. d. chem. phys. Versuchsst. Klosterneuburg n. 6.)
- Neue Beiträge zur Kenntniss der Coniferen bewohnenden Rostpilze. (Oesterr. Forstzeit. n. 26.)
- Ein neuer pilzlicher Weisstannenschädling (ibid. n. 30).
- Zur weiteren Kenntniss der Kieferndrehkrankheit (ibid. n. 32).
- Die Pilze des Tabaks. (Wien. Landw. Zeit. n. 88.)
- Eine neue Krankheit der Tomaten. (Wien. Illustr. Gartenzeit. n. 11.)
- Polyporus Schweinitzii* als Nadelbaumtödter. (Oesterr. Forstzeit. n. 49.)
- Dietrich's Forstflora. 6. Aufl. Herausgegeben von Th. (Dresden).

1885.

- Neue Untersuchungen über den Wurzelschimmel der Reben. (Weinlaube n. 7 und 8.)

- Eine neue Pilzkrankheit der Weisstanne. (Oesterr. Forstzeit. n. 11.)  
Contribuzioni allo studio dei Funghi del Litorale austriaco con speciale riguardo a quelle che vegetano sulle piante utili. (Bollet. della Soc. Adriat. di Sc. Nat. in Trieste IX.)  
Ueber einige Pilze auf Birkenblättern. (Oesterr. Forstzeit. n. 19.)  
Ueber einige Rostpilze der Waldlaubebäume (ibid. n. 32 und 33).  
Eine wenig gekannte Krankheit der Kirschen. (Wiener Illustr. Gartenzeit. n. 6.)

1886.

- Die Bekämpfung der Pilzkrankheiten unserer Culturgewächse. (Wien, P. Faesy.)  
Sull' abbrustolimento delle foglie dei meli, e macchie rugginose sulle mele che vi stanno in connessione. (Bollet. della Soc. di Trento del Consiglio provinc. d'agricolt. pel Tirolo n. 1.)  
Die Einwanderung und Verbreitung der Peronospora viticola in Oesterreich. (A. d. Labor. der chem. phys. Versuchsst. Klosterneuburg n. 7.)  
Die Hexenbesen der Rothbuche. (Oesterr. Forstzeit. n. 14.)  
Die Pilze der Esche (ibid. n. 15 und 16).  
Die Pilze der Ulme (ibid. n. 37 und 38).  
Die pilzlichen Parasiten der Getreidearten. (Oesterr. Landw. Wochenbl. n. 16.)  
Eine bisher wenig beachtete Weizenkrankheit (ibid. n. 22).  
Ein bisher unbeschriebener Schädling der Aprikosen- (Marillen-) Früchte (ibid. n. 33).  
Der merkwürdigste aller Rebenparasiten. Ein Beitrag zur Kenntniss des Pilzgrinds. (Allgem. Weinzeit. n. 22.)  
Eine neue Krankheit der Orchideen. (Wiener Illustr. Gartenzeit. n. 6.)  
Ueber eine neue Krankheit des Weizens, hervorgerufen durch ein gleichzeitiges Auftreten mehrerer parasitischer Pilze. (Fühling's Landw. Zeit. n. 24.)

1887.

- Schädliche Pilze auf Primeln. (Wiener Illustr. Gartenzeit. n. 1.)  
Ueber einige Krankheiten der Maiblumen (ibid. n. 2).  
Der schwarze Rotz der Hyacinthen (ibid. n. 5).



- Die Pilze der Hainbuche. (Oesterr. Forstzeit. n. 2 und 3.)  
Neue, Hexenbesen verursachende Pilze (ibid. n. 13).  
Die Pilze der Birke (ibid. n. 26—28).  
Die Pilze der Erlen (ibid. n. 39, 41, 42).  
Die schnelle Ausbreitung der Lärchenkrebskrankheit in den österreichischen Forsten (ibid. n. 52).  
Die Phomakrankheit der Weinreben, verursacht durch die parasitischen Pilze *Phoma Vitis* und *Ph. Cookei*. (A. d. Labor. d. chem. phys. Versuchsst. Klosterneuburg n. 8.)

1888.

- Die *Peronospora viticola* de By., ihre Naturgeschichte und ihre Bekämpfung. (A. d. Labor. d. chem. phys. Versuchsstat. Klosterneuburg n. 9.)  
Die Pilze der Obstgewächse. (Wien.)  
Die Pilze der Rothbuche. (Oesterr. Forstzeit. n. 23—25.)  
Untersuchungen über das Einbeizen von Mais- und Hülsenfrucht-saatgut, zwecks Abhaltung unterirdischer thierischer Schädlinge. (A. d. Labor. chem. phys. Versuchsst. Klosterneuburg n. 10.)  
Die Pilze des Aprikosenbaumes (*Armeniaca vulgaris* Lam.). Eine Monographie (l. c. n. 11).

1889.

- Die Pilze der Pappeln. (Oesterr. Forstzeit. n. 19—21.)  
Die Pilze der Reispflanze. Eine Monographie. (A. d. Labor. d. chem. phys. Versuchsst. Klosterneuburg n. 12.)  
Zur Bekämpfung des Maisbrandes. (Fühling's Landw. Zeit. p. 782.)  
Villers v. und v. Th. Die Pflanzen des homöopathischen Arzneischatzes, medicinisch und botanisch bearbeitet. (Dresden, W. Baensch, Lief. I.)

1890.

- Pilze in Forschungsreise S. M. S. Gazelle in den Jahren 1874 bis 76. IV. Botanik.  
Russthau und Schwärze. (A. d. Labor. d. chem. phys. Versuchsst. Klosterneuburg n. 13.)

1891.

- Ein wenig bekannter Apfelbaumschädling. (*Hydnum Schiedermayeri*). (Zeitschr. f. Pflanzenkr. p. 132.)

Die Pilze der Weinreben. Namentliche Aufzählung aller bisher auf den Arten der Gattung *Vitis* beobachteten Pilze. (Wien, Fromme's Hofbuchdruckerei.)

Die Blackrotkrankheit der Weinreben (*Phoma uvicola* Berk. et Curt.). (Weinzeit. p. 282.)

Exsiccaten.

Die Pilze des Weinstocks. 25 Arten. Klosterneuburg 1877.

Herbarium mycologicum oeconomicum. XIII centur. bis 1879 und 3 Supplem.

Fungi austriaci exsiccati. XIII centur. bis 1875.

Mycotheca universalis. XXIII centur. bis 1884.

---

## Culturversuche mit *Caecoma interstitiale* Schlechtsd. (= *C. nitens* Schw.).

Von W. Tranzschel.

Die Frage, zu welcher Teleutosporenform der Pilz *C. interstitiale* Schlechtsd. gehören möchte, ist schon mehrfach von europäischen und amerikanischen Forschern gestellt worden. Karsten und Winter hielten ihn für das *Aecidium* von *Phragmidium Rubi* (Pers.), bis das zu letzterer Art gehörende *Aecidium*, welches von *C. i.* ganz verschieden ist, von Krieger aufgefunden wurde. Farlow, Allescher, Lagerheim<sup>1)</sup> meinten, dass die zu *C. i.* gehörende Teleutosporenform sich auf einer anderen Wirthspflanze als *Rubus* entwickle. Die Ansicht, dass *C. i.* das *Aecidium* der *Puccinia Peckiana* Howe sei, ist, so viel mir bekannt (leider ist mir die amerikanische mykologische Literatur nur sehr wenig zugänglich gewesen), nur von Burrill<sup>2)</sup> und De-Toni<sup>3)</sup> ausgesprochen worden. Alle diese Ansichten waren aber nicht viel mehr als blosse Vermuthungen, da Culturversuche mit *C. interstitiale* gefehlt hatten.

Im vorigen Jahre (1892) pflanzte ich am 11. Juni n. St. eine von *C. i.* befallene Pflanze von *Rubus saxatilis* in

---

<sup>1)</sup> Lagerheim, Ueber einige neue oder bemerkenswerthe Uredineen. (*Hedwigia* 1889, p. 110—111.) Hier finden sich genaue Citate der Arbeiten der oben genannten Forscher.

<sup>2)</sup> Burrill, Parasitic Fungi of Illinois. Part I, p. 178 et 221.

<sup>3)</sup> De-Toni, Uredineae in Saccardo, Sylloge fungorum vol. VII, p. 699.

einen Blumentopf und cultivirte sie im Kalthause des Botanischen Gartens der Universität St. Petersburg. Von den Blättern der Pflanze waren alle ausser den obersten jedes Schösslings vom Pilze stark befallen. Ich bestreute nun diese vom Pilze freien Blätter mit dem Sporenpulver des Pilzes von den kranken Blättern, deckte eine Glasglocke über die Pflanze und liess so dieselbe stehen. Am 11. Juli fand ich, dass die kranken Blätter alle abgestorben waren, während die früher pilzfreien Blätter jetzt dicht mit den Teleutosporenlagern der *Puccinia Peckiana* H. bedeckt waren. Nach einigen Tagen begab ich mich nach Lewaschowo in der Umgegend von Petersburg, wo *C. i.* im Mai in grosser Menge zu finden war, konnte aber die gesuchte *Pucc. Peckiana* nicht finden. *C. interstitiale* war, wie gewöhnlich um diese Zeit, schon verschwunden, und konnte ich im vorigen Sommer den Versuch nicht wiederholen. Später im Sommer besuchte ich die Stelle nicht mehr.<sup>4)</sup>

In diesem Jahre pflanzte ich am 18. Juni drei gesunde Pflanzen von *Rubus saxatilis* aus dem Park des St. Petersburger Forst-Instituts, in welchem *C. i.* nicht vorkommt, in Töpfe. Die meisten Blätter waren schon völlig ausgewachsen und nur an den Ausläufern fanden sich noch junge Blätter. An demselben Tage wurden sämtliche Blätter dieser Pflanzen beiderseits mit caeomakranken Blättern, welche ich am Tage vorher aus Lewaschowo gebracht hatte, abgerieben. Eine Pflanze cultivirte ich unter Glasglocke im Botanischen Laboratorium des Instituts, die beiden anderen stellte ich in einen Garten. Am 12. Juli erschienen auf einem Blatte des Ausläufers der im Zimmer cultivirten Pflanze die ersten Teleutosporenhäufchen von *Pucc. Peckiana* H. Am 13. Juli erschienen dieselben auch auf einem der jüngsten Blätter einer im Freien aufgestellten Pflanze. Auf der dritten Pflanze waren um diese Zeit die Teleutosporenlager noch sehr wenig entwickelt. Am 24. Juli (vom 17. bis zum 23. Juli war ich abwesend) waren auch auf dieser Pflanze zwei Blätter eines Ausläufers dicht mit Sporenlagern bedeckt. An demselben Tage besuchte ich Lewaschowo und fand an derselben Stelle, wo ich im Frühling *C. i.* gesammelt hatte, reichlich die *Puccinia*. Die Blätter waren aber nicht so stark befallen, wie die künstlich inficirten. Sie waren vollkommen normal entwickelt. Fleckenbildung fehlte auch. Die Grösse der Sporen dieses Pilzes auf *Rubus saxatilis*, auf

---

<sup>4)</sup> Ueber diesen Versuch machte ich am 2. November (21. October) 1892 eine Mittheilung in der Botanischen Section der St. Petersburger Naturforscher-Gesellschaft.

welcher Pflanze die Puccinia noch nicht bekannt war, finde ich = 37—46  $\mu$  l., 22—26  $\mu$  br. (an der Scheidewand). Die oben beschriebenen Versuche scheinen genügend zu beweisen, dass Pucc. Peckiana Howe die zu C. interstitiale Schlechtd. gehörende Teleutosporenform ist. Der Pilz muss ferner also Puccinia interstitiale (Schlechtd.) m.<sup>5)</sup> heißen.

Der Caeoma-Pilz wurde in Europa in Skandinavien, Finnland, Russland und bei München gefunden.<sup>6)</sup> Im europäischen und asiatischen Russland wurde er in folgenden Gegenden beobachtet: Gouv. St. Petersburg (häufig), Gouv. Archangelsk (leg. Kusnezow), Gouv. Moskau (leg. Nawaschin), Gouv. Esthland (bei Reval leg. Dietrich)<sup>7)</sup>, N. Ural (leg. Kusnezow), Minussinsk (leg. Martianow), Gebiet von Semipalatinsk (leg. Korshinsky), Enisseisk (leg. Kytmanow). Die Puccinia war in Europa nur von Lagerheim<sup>8)</sup> in Schwedisch-Lappland auf Rubus arcticus gefunden worden. Im Herbar von Herrn S. Nawaschin fand sich dieser Pilz auf den Blättern von Rubus saxatilis aus dem Gouv. Moskau. In Nord-Amerika ist das Caeoma in den östlichen Staaten häufig und ist dort ein gefürchteter Parasit der cultivirten Himbeeren. Der Pilz wurde auf Rubus canadensis, triflorus, villosus, occidentalis, strigosus gefunden. Die Puccinia beobachtete man in Amerika auf Rubus villosus, occidentalis, strigosus, cuneifolius.

St. Petersburg, den 15./27. Juli 1893.

## **Ulota macrospora Baur & Warnst. nov. spec.**

Von W. Baur.

Am 20. Juli 1891 fand ich im sog. Harzwald bei Achern an Fichtenstämmen ein Räschen einer Ulota, welche der von Dr. Rehmann in der Tatra entdeckten und von Juratzká Ulota Rehmanni genannten sehr nahe steht; ich hatte sie als Abart dieser Species in's Herbar eingereiht.

<sup>5)</sup> Nach Oudemans (Hedwigia 1891, p. 178) ist C. interstitiale Schlechtd. (1820) synonym mit C. nitens Schw. (1822). Da er um zwei Jahre älter als der jetzt gebräuchliche Name C. nitens ist, so hat er den Vorzug.

<sup>6)</sup> Ueber die geographische Verbreitung dieses Pilzes vergl. Lagerheim l. c.

<sup>7)</sup> Dietrich, Blicke in die Cryptogamenwelt der Ostseeprovinzen, Abth. II, p. 492. Dorpat 1859. sub Uredo lucida n. sp. — Original-exemplare habe ich im Herbar des Kais. Botan. Gartens gesehen.

<sup>8)</sup> Lagerheim, Ueber einige auf Rubus arcticus vorkommende parasitische Pilze (Botaniska Notiser 1887).

Am 22. Juli dieses Jahres fand ich ebenfalls an Fichtenstämmen im Walde bei Schöllbronn, 3 Stunden von Karlsruhe, das gleiche Moos. Nach genauerer Untersuchung fand ich, dass es ziemlich von oben genannter Art abweicht und habe ein Exemplar davon meinem Freunde Warnstorf in Neuruppin gesandt, dieser bestätigte meine Ansicht, dass es eine neue, der *Ulota Rehmanni* verwandte Art sei.

Diagnose: Einhäusig; Grösse und Tracht wie *Ulota crispa*, Hüllblätter kurz zugespitzt mit starker Rippe, Antheridien bis 0,4 mm lang; Stengelbl. weniger kraus, beim Anfeuchten sich rasch zurückkrümmend, dann sparrig abstehend bis 2,2 mm lang, im bauchigen Theile bis 0,65 mm breit. Rippe gelblich, mit oder vor der Spitze aufhörend. Zellen schwach papillös, in der oberen Blatthälfte rundlich, in der Mitte länglich, gegen den Blattgrund linear und gelbbraun, hier an den Rändern eine bis mehrere Reihen quadratisch und wasserhell. Seta gelb, bis 2,8 mm lang. Haube und Scheidchen ziemlich stark behaart. Deckel breit gelbroth gesäumt. Peristom doppelt; die 8 Paarzähne nach der Entdeckelung in Einzelzähne getrennt; die Zähne bis 0,35 mm lang, dicht papillös und an der Spitze schwach gefenstert. Wimpern 8, wenig kürzer als die Zähne, papillös, mit Längslinie. Sporen ungleich, gelbgrün, papillös, rund und oval 0,025—0,035 mm; Reife im Juli. An Fichtenstämmen in Gesellschaft von *Ulota crispa* und *crispula*. Diese Art hat von allen einheimischen die grössten Sporen, was uns Veranlassung gab, sie *macrospora* zu nennen.

Karlsruhe, im August 1893.

## Nordamerikanische Laubmoose, Torfmoose und Lebermoose,

gesammelt von Dr. Julius Röhl in Darmstadt.

(Fortsetzung.)

### Trib. Pottiaceae.

(Bearbeitet von Prof. Dr. V. F. Brotherus in Helsingfors.)

*Timmiella vancouveriensis* Broth. sp. n. (Bot. Centralbl. 1890 No. 51.)

Dioica; laxe caespitosa, caespitibus humillimis, laete viridibus, nitidis; caulis vix ultra 3 mm altus, simplex, infima basi longissime radiculosus, superne dense foliosus; folia sicca tortuosa, arcuato-inflexa, marginibus involutis, humida stricta, patula, subplana, e basi brevi, erecta lan-

ceolato-linearis, acuta, usque ad 5 mm longa, marginibus parce undulatis, erectis, ex apice ultra medium sensim remotius et obtusius denticulatis, nervo viridi, basi circa 0,2 mm lato, excurrente, lamina bistratosa, cellulis chlorophyllis, rotundato-quadratis, 0,0075—0,01 mm, basilaribus elongatis, hyalinis; bractee perichaetii foliis similes; seta ad 1 cm usque alta, pluries flexuosa, tenuis, basi c. 0,15 mm crassa, lutescenti-fuscidula, laevissima; theca erecta, subrecta, cylindrica, 2—2,75 mm alta, badia, nitidiuscula, striata, brevicollis; annulus latus, triplex, facile revolubilis; peristomium simplex, circa 0,57 mm altum, pallidum, tubo brevissimo, dentibus erectis, densissime longe papillois; spori 0,012—0,014 mm, lutei, granulati; operculum conicum, curvatulum, obtusum, rubiginosum, circa 0,76 mm altum. Calyptra et planta mascula ignotae.

Patria. Vancouver Island, Victoria, in terra humosa parce (16).

A *T. flexiseta* (Bruch) Limpr. (*Trichostomum flexipes* Br. eur.), mihi e descriptione et icone in Bryol. eur. tantum nota, statura robustiore, operculo brevior, curvatulo et sporis paulo majoribus, granulosis differre videtur.

*Desmatodon cernuus* (Hüb.) Br. & Sch.

Montana: Deer Lodge 5000' (1344).

*Barbula rubella* (Hoffm.) Mitt.

Montana: Rocky Mountains, Helena, c. fr. (1347, 1355),  
Deer Lodge, c. fr. (1351, 1352), Ravalli, c. fr. (1253).

*Barbula unguiculata* (Huds.) Hedw.

Illinois: Chicago, c. fr. (1738a). Indiana: Calumet River, Hobart, c. fr. (1764, 1768). Wisconsin: Princeton, c. fr. (1602). Minnesota: ad catarrhactam Minnehaha pr. Minneapolis, c. fr. (1600).

*Barbula convoluta* Hedw.

Wisconsin: Princeton, ster. (1601, 1604). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (14).

*Barbula elata* Dur. et Mont.

Oregon: Hood River, c. fr. (1010). Washington: Cascaden, Enumclaw, c. fr. (330, 332), Weston, ster. (476), Kahchess Lake, c. fr. (790).

Obs. Specimina authentica hujus speciei haud vidi. Specimina Roelliana cum speciminibus americanis, ab amicissimo J. Cardot communicatis, bene congruunt.

*Barbula cylindrica* (Tayl.) Schimp.

Montana: Rocky Mountains, Ravalli, c. fr. (1252, 1254).  
Washington: Cascaden, Easton, ster. (565), Roslyn,  
ster. (560), Enumclaw, ster. (328, 331). Vancouver  
Island: Victoria, c. fr. (11, 12, 13 a, 15, 17).

*Barbula subcylindrica* Broth. sp. n. (Bot. Centralbl.  
1890 No. 51.)

Dioica; caespitosa, caespitibus densiusculis, elatis, superne sordide fuscis; caulis ad 6 cm usque altus, erectus, flexuosus, dichotome ramosus, ramis fastigiatis, dense foliosus, teres; folia sicca crispula, humida e basi erecta recurvata, carinato-concava, comalia longiora, e basi lanceolata lanceolato-subulata, obtusa, minutissime papillosa, marginibus integerrimis, revolutis, infima basi apice tantum planis, nervo rubro, plano-convexo, apice tereti, crasso, e basi usque supra medium c. 0,08 mm lato, apice tantum paullo tenuiore, excurrente, dorso valde prominulo, laevissimo, lamina ubique unistratosa, cellulis rotundato-quadratis et transverse ovalibus, 0,0075—0,01 mm, basilaribus quadratis et breviter rectangularibus; bractee perichaetii foliis similes, integerrimae, basi laxius reticulatae. Caetera ignota.

Patria. Washington, Cascaden, Enumclaw, Mt. Boldy (329).

Formis robustioribus *B. cylindricae* (Tayl.) Schimp. valde similis, sed foliis squarroso-reflexis, obtusis primo intuitu jam differt.

*Barbula rigidula* (Hedw.) Schimp.

Montana: Rocky Mountains, Heron, ster. (1255). Helena (1355).

*Barbula fallax* Hedw.

Wisconsin: Princeton, c. fr. (1603). Idaho: Coeur d'Alène (1148, specc. sterilia, incerta). Montana: Helena (1344, 1348). Oregon: Mount Hood, ster. (1006—1007), c. fr. (1008). Astoria, c. fr. (270); Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (558), Ellensburgh, ster. (944); Tacoma, c. fr. (172, 174, 175).

*Barbula Dieckii* Broth. n. sp.

Dioica; caespitosa, caespitibus densis, sed laxe cohaerentibus, superne fuscis vel fusco-olivaceis; caulis ad 2,5 cm usque altus, erectus, dichotome ramosus, ramis fastigiatis, teres, laxe foliosus; folia sicca laxe imbricata, humida patentia, apice erecta, aequalia, concava, late ovato-lanceolata, acuminata, acuta, c. 1,8 mm longa et c. 0,7 mm

lata, papillosa, marginibus integerrimis ad vel paulum ultra medium revolutis, nervo viridi, biconvexo, apice subtereti, crasso, basi 0,08—0,1 mm lato, superne sensim tenuiore, cum apice evanido, lamina ubique unistratosa, cellulis incrassatis, rotundato-quadratis, valde chlorophyllosis, 0,008—0,010 mm, utrinque papillosis, basilaribus paulum majoribus, subquadratis; bractee perichaetii foliis similes, sed longius acuminatae, basi laxius reticulatae, intimae minores, marginibus planis. Caetera ignota.

Washington, Cascaden, Roslyn, ad rupes arenaceas (n. 560 a).

A *B. tophacea* sat simili notis supra datis bene distinguitur.

*Tortella caespitosa* (Schwaegr.) Limpr.

Illinois: Chicago, c. fr. (1759—1761).

*Tortula princeps* De N. (*T. Mülleri* Br. et Sch.)

Oregon: Mount Hood, c. fr. (1009). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (562), Weston, c. fr. (471), Enumclaw, c. fr. (333—34). Tacoma, c. fr. (176). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (18, 19, 20).

*Tortula montana* (Nees) Lindb. (Syn. *T. intermedia* Brid.)

Idaho: Coeur d'Alène, c. fr. (1149—50). Montana: Rocky Mountains, pr. Ravalli, ster. (1257), Helena, ster. (1350), Helena, c. fr. (1353). Washington: Cascaden, Roslyn, c. fr. (559), Ellensburgh, ster. (943).

*Tortula ruralis* (L.) Ehrh.

Wyoming: Yellowstone National Park, Grand Canon, 6000 ped. alt., ster. (1449—52). Montana: Rocky Mountains pr. Ravalli, c. fr. (1259), Garrison (1359). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (561, 563), Ellensburgh, c. fr. (941), Kahchess Lake, c. fr. (792), Rigi pr. Clealum Lake, c. fr. (883).

var. *ruraliformis* (Besch.).

Montana: Rocky Mountains, Garrison, c. fr. (1356—58). Washington: Cascaden, Ellensburgh, ster. (942).

*Tortula laevipila* (Brid.) Schwaegr.

Washington: Cascaden, Kahchess Lake, ster. (791, f. *brevipila*). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (18).

*Tortula mutica* Lindb. (Syn. *T. latifolia* Bruch.)

Oregon: Mount Hood, Columbia pr. Hood River, ad truncos Populi, c. fr. (1011—1013).



*Tortula subulata* (L.) Hedw.

Montana: Rocky Mountains pr. Ravalli, c. fr. (1256, 1258).

**Trib. Grimmiaceae.**

Fam. Grimmiaceae.

(Bearbeitet von Herrn K. Müller in Halle.)

*Scouleria aquatica* Hook.

Montana: Heron (1263, 1264), Oregon: Astoria (272),  
Washington: Easton (583, 584), Kahchess Lake (793).

var. *catilliformis* K. M. var. n. Foliis magis obtusatis  
ante apicem cucullatis differt.

Wyoming: Yellowstone River, National Park (1456).

*Grimmia* K. Müll.

a) *Schistidium* Brid.

*G. apocarpa* Hdw.

Washington: Easton, Yakima River (580, 581). Montana:  
Heron (1260).

var. *conferta* Fk. Washington: Easton (573), Rigi am  
Clealum Lake (893), Thorp bei Ellensburgh (950).  
Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1470), Upper  
Falls (1454, 1458, 1461, 1468) et f. *rivularis* Nees  
et H. (1485). Oregon: Mt. Hood 7000' (1020, 1023).

b) *Gasterogrimmia*.

*G. anodon* Br. eur.

Montana: Garrison (1366).

*G. aquatica* K. M.

Vancouver: Victoria (27).

c) *Grimmia*.

*G. funalis* Schwg.

Wyoming: Yellowstone Nat. Park, Upper Falls (1478).

*G. pulvinata* Hdw.

Washington: Easton (576, 577). Oregon: Mt. Hood (1026).

*G. trichophylla* Grev.

Vancouver: Victoria (21, 26, 29, 30). Oregon: Mt. Hood  
(1014, 1015). Washington: Rigi am Clealum Lake (836),  
Easton (568), Roslyn (567), Enumclaw (335, 338—341).  
Idaho: Coeur d'Alène (1154, 1155).

var. Washington: Enumclaw (339a, 343).

*G. torquata* Hornsch.

Washington: Roslyn, 3000' (531), Easton, 3000' — 4000' (532, 533, 534, 535, 536, 557, 564), Kahchess Lake, 3000' (776), Weston (477). Wyoming: Yellowstone National Park, 7000' (1439 p. p., 1440 p. p.). Die Exemplare vom Nationalpark haben einige alte Kapseln.

Wurde in Amerika auch von J. B. Leiberger am Pend d'Oreille Lake fruchtend gefunden (vergl. Revue bryolog. 1889 No. 3).

*G. ovata* W. & M.

Wyoming: Nat. Park, Upper Falls (1459).  
var. *gracilis*. Idaho: Coeur d'Alène (1163).

*G. leucophaea* Grev.

Washington: Thorp bei Ellensburgh (951). Oregon: Mt. Hood (1030). Montana: Ravalli, Missions Ranges (1262). Wisconsin: Kilbourn (1607).

*Guembelia* Hpe.

*G. calyptrata* Hook.

Montana: Garrison (1360, 1363, 1364), Helena (1369—1371).

*G. (Platystomium) crassinervia* K. M. sp. n. (Bot. Centralbl. 1890 No. 51.)

Monoica; habitus *Grimmiae confertae* Fk. sed folia omnino inermia, perichaetia e basi lata longiuscule acuminata integerrima, nervo crassiusculo acumen supremum carnosulum omnino fere occupante percursa, parum papillosa; theca immersa brevipedunculata pyriformi-cyathiformis macrostoma, operculo valde oblique rostellato, calyptra longa persistente dimidiata glabra, dentibus lanceolatis breviusculis apice parum foraminatis.

Patria. Vancouver Island, Victoria, 22. Majo 1888 (28b).

*G. montana* Br. & Sch.

Oregon: Mt. Hood (1021, 1022, 1024, 1025, 1028).

Washington: Easton (575), Rigi, Clealum Lake 4000' (887, 888, 894), Thorp bei Ellensburgh (945, 949).

Idaho: Rathdrum (1151), Coeur d'Alène (1158).

Wyoming: Nat. Park 7000' (1467), Lower Geyser 1462, 1465), Upper Falls (1464, 1471).

var.: Idaho: Coeur d'Alène (1160).

*G. tenella* K. Müll. sp. n. Bot. Centralbl. 1890, No. 51.

Dioica; pulvinuli parvi obscure virides; caulis inferne fasciculatim divisus tenellus, ramulis parallelis parum flexuosis

tenuibus; folia caulina erectohorrida vix crispula, madore valde erecto-patula subulata anguste oblongo-acuminata, in pilum breviusculum hyalinum strictiusculum vel paululo flexuosum tenuem acutatum leviter asperulo-denticulatum exeuntia, margine integerrimo erecta vel vix involuta, nervo pro foliolo latiusculo excurrente percursa, e cellulis ubique chlorophyllosis mollibus parvis basi folii quadratis, apicem versus magis rotundatis carnosulo-areolata; perichaetia majora latiora; theca in pedicello breviusculo perichaetium vix superante tenera erecta minuta oblonga truncata leptoderma aetate pallescens glabra, operculo minuto oblique rostellato, dentibus parvis tenellis; calyptra angusta dimidiata.

Patria. Idaho: Coeur d'Alène ad rupes, 6. Aug. 1888. Dr. Roell cum fructibus vetustis legit.

Ex habitu ad *Grimmiam* contortam aliquantulum accedens, sed pulvinulis densis atro-viridibus foliisque longioribus pilo longiore asperulo terminatis atque areolatione jam diversa.

*G. (Platystoma) cinclidodonte* K. M. sp. n. Bot. Centralbl. 1890, No. 51.

Monoica, flore masculo in ramulo proprio terminali; caulis fasciculatim divisus; folia caulina horride patula laxè disposita, madore stricta longiuscula angustiuscula, e basi oblongata, sensim attenuata acuminata obtusiuscula integerrima, margine erecta, curviuscula, nervo crasso apicem folii totum occupante percursa, aequaliter concava; perichaetia majora; omnia e cellulis minutis rotundis firmis membranam glabram nitidulam obscuro-viridem sistentibus areolata; thecae breviter pedicellatae immersae majusculae hemisphaericae macrostomae exannulatae saepius aggregatae, operculis e basi planiuscula oblique rostellatis; peristomii dentes majusculi late lanceolati plani ad finem intense rubri latiuscule trabeculati apice perforati et irregulariter fissi.

Patria. Washington: Ellensburgh, ad rupes irroratas Tanum Creek prope Thorp, 1. Junius 1888 c. fr. maturis.

A *Grimmia apocarpa* foliis longis inermibus atque habitu cinclidodontes raptim distinguuntur.

*Rhacomitrium speciosum* K. Müll. sp. n. Botan. Centralbl. 1890, No. 51.

Dioica; cespites latissimi laxissime intricati robusti viridissimi; caulis robustus elongatus ramis longiusculis dichotome divisus; folia caulina conferta, madore raptim distinctissime squarroso-recurva dimorpha; inferiora seniora e basi late

ovata multoties leviter plicata longiuscula decurrente late acuminata obtusata cucullata, superiora juniora in pilum robustum longiusculum hyalinum striato-reticulatum denticulato-serrulatum producta; omnia margine inferiore usque ad medium vel ultra lato-revolute integerrima, nervo lato profunde canaliculato excurrente, cellulis ad angulum decurrentem laxe parenchymaticis, basilaribus longiusculis crenulatis ultra medium magis rotundatis, omnibus in membranam glaberrimam nitidulam veluti conflatis teneris indistinctis; perichaetia in cylindrum breviusculum involuta apice truncatula exesa; theca in pedunculo brevi glabro spirali flaccido erecta longiuscule cylindrica ore angustato glabra aetate leviter plicata, operculo e basi angustissime conica in rostrum longiusculum calyptra longe subulata apice leviter asperula persistente basi in lobulos latiusculos 16 obtusos laciniata oblecto, dentibus longissimis strictissimis obscure rubris glabris usque fere ad basin bifidis; annulo nullo.

Patria. Vancouver Island, Victoria, 22. Majo 1888. (39—41.)

E speciosissimis, quoad magnitudinem surculi, formam foliorum et peristomii a *Grimmia aquatica* vel *aciculare* toto coelo distincta. *Rhacomitrium varium* Mitt. foliis madore erecto-patulis jam longe differt.

*R. patens* Hueb.

Oregon: Mt. Hood (1019). Washington: Easton, Yakima River (593—596), Kahchess Lake (794, 799), Rigi am Clealum Lake (897, 898). Idaho: Coeur d'Alène (1159, 1165).

*R. aciculare* Brid.

Washington: Weston (475). Idaho: Coeur d'Alène (1173). Wyoming: Nat. Park (1453).

*R. canescens* Brid.

Vancouver: Victoria (42). Washington: Tacoma (177). Oregon: Mt. Hood, Krater 11000' (1035).

var. *ericoides* Br. & Sch. Washington: Weston (473), Enumclaw (349). Oregon: Mt. Hood (1031).

*R. heterostichum* Brid.

Vancouver: Victoria (35—38). Washington: Easton (588—92), Kahchess Lake (795, 798), Enumclaw (344, 345, 348, 350). Oregon: Mt. Hood (1033), Hood River (1039). Idaho: Coeur d'Alène (1166—69).

*R. lanuginosum* Brid.

Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1473, 1474), Lower Geysir (1475).

*Hedwigia ciliata* Ehrh.

Vancouver: Victoria (33). Idaho: Coeur d'Alène (1171).  
Montana: Ravalli, Missions Ranges (1266). Wisconsin:  
Kilbourn (1610).

*Braunia californica* Lesqu.

Vancouver: Victoria (32). Washington: Enumclaw (346).

#### **Trib. Orthotricheae:**

(Bearbeitet von Dr. v. Venturi in Trient im Sommer 1889.)

#### **Vorwort: Ueber Nordamerikanische Orthotricheen.**

Von Dr. v. Venturi.

Durch die Güte des Herrn Dr. G. Dieck bin ich in die Lage gesetzt worden, eine stattliche Anzahl von Orthotricheen, welche Herr Dr. Röhl in Nordwestamerika gesammelt hat, zu untersuchen.

Unter den mannigfaltigen, im beifolgenden Verzeichniss aufgezählten Arten fand ich auch solche, welche eine Verbindung wohlgeschiedener Typen herstellen und solche, welche früher bestehende Lücken in der Systematik ausfüllen.

In ersterer Beziehung mag wohl das *Orthotrichum euryphyllum* mihi der Erwähnung werth erscheinen; denn dadurch sind die *Orthotricha rivularia* den *Orthotricha cupulata* um ein Bedeutendes näher gerückt. Man trifft nämlich in dieser neuen Art die Blattform und die eigenthümlich starken Cilien der *Orthotricha rivularia* vereinigt mit der Kapselform und mit dem äusseren Peristom der *Orthotricha cupulata*. Das Ergebniss davon ist ein dunkelgrünes Moos, welches auf Steinen im oder am Wasser vorkommt, wie eben die *Orthotricha rivularia* (und meist auch das *Orthotrichum cupulatum*) vorzukommen pflegen.

Dem Gedanken, dass es sich hier um eine hybride Form handelt, kann bis auf Weiteres nicht Raum gegeben werden, denn es ist mir völlig unbekannt, ob die angeblichen Stammältern in der Nähe vorkommen, vielmehr fand ich die reichlichen Exemplare ganz homogen und normalmässig entwickelt. Ich kann überhaupt den Hybridismus bei den Archegoniaten nicht ohne überzeugende Gründe annehmen, denn das hybrid befruchtete und darum zur Reproduction weniger geeignete Ei des Archegoniums müsste zuerst eine

hybridisirte Frucht hervorbringen, welche sodann die ungeschlechtliche Reproduction mittelst der Sporen zu veranlassen hätte; und diese Sporen sind es, welche, nach einer geschlechtlichen und einer nichtgeschlechtlichen Bildung, eine Pflanze hervorbringen müssten, welche die beiden ursprünglichen Aeltern (in unserem Falle wohl Grossältern) gemischt in einer Pflanze darstellen sollten. Ein solches Vorgehen aber erscheint mir eher wunderlich als natürlich, um so mehr, als nichts die Annahme hindert, dass neben den bisher bekannten legitimen Typen auch noch andere ebenso legitime entdeckt werden können, welche die früheren Formen vermitteln und den schon von Linné aufgestellten Satz bestärken „natura non facit saltum“.

Ein ebenso, vielleicht noch mehr interessantes Moos ist die *Ulota megalospora mihi*, wobei aber auch die Frage rege werden kann, ob es sich blos um eine Art, oder nicht vielmehr um ein neues Genus handelt. Die *Ulota megalospora* hat entschieden cladogene Früchte, wie *Ulota Drummondii*, und wie meist auch *Ulota Ludwigii*; die Frucht aber meiner neuen Art entspricht jenen Arten keineswegs, vielmehr nähert sie sich den acrocarpen *Ulota Bruchii* und *crispa*. Auffallend sind hierbei die ausserordentlich grossen feinarzigen Sporen, welche die Dimensionen der grössten Sporen der Eucalypten erreichen, — ferner die unteren Blätter, welche in einer aus einer Reihe einzelner Zellen gebildeten Spitze endigen.

Bei dieser Art kann von einem Hybridismus gar nicht die Rede sein, weil die auffallenden ebenbezeichneten Charactere sowohl den cladocarpen als den acrocarpen Uloten fehlen. Die Pflanze wächst mit anderen ansehnlich grösseren Orthotrichen gemischt auf Baumrinden, und dieser Umstand, vereinigt mit der relativen Kleinheit der Pflanze, erklärt es, wie nur sehr wenige Exemplare in der Röll'schen Sammlung herauszulesen waren.

Eine interessante Vermehrung der *Orthotricha arctica* ist, durch das *Orthotrichum praemorsum mihi* gegeben. Es wiederholt den Typus des *Orthotrichum caucasicum mihi* welchen ich in Husnot's *Musci Galliae* pag. 176 beschrieben habe. Beide Formen haben die äusseren Peristomzähne nach dem Typus der *Orthotricha arctica*, beide sind, wie letztere, mit oberflächlichen Spaltöffnungen versehen, beide gedeihen auf Felsen ausserhalb der arctischen Region, beide haben die Blätter, welche beim Anfeuchten sich zum Unterschiede der eigentlichen *Orthotricha arctica* rasch umbiegen, um sodann ihre normale, aufrecht abstehende Stellung ein-

zunehmen, aber trotzdem beide die Gruppe der arctischen Moose ausserhalb der arctischen Region repräsentiren, sind sie dennoch in ihren Details so von einander verschieden, dass beide als verschiedene Arten angenommen werden können. Die grosse Entfernung der Standorte und der Abgang jeder bisher bekannten Uebergangsform lassen füglich zu diesem Schlusse kommen.

Aus der reichlichen Röll'schen Ausbeute lässt sich ferner entnehmen, dass das eigentliche Heimathland des *Orthotrichum laevigatum* Zett. nicht Norwegen, wohl aber Nordamerika sei, denn bisher wurde nur eine Form dieser Art im hohen Norden Europas spärlich gesammelt, während aus Amerika nicht nur dieselbe aus mehreren Lokalitäten bekannt ist, sondern es finden sich unter den Röll'schen Moosen auch abweichende Formen, welche so sehr von *Orthotrichum laevigatum* verschieden sind, dass sie füglich als eine eigene Art anerkannt werden können. Es handelt sich hier um das *Orthotrichum rhabdophorum* mihi, welches, unter anderen weniger auffallenden Merkmalen, auch durch die deutliche, der ganzen Länge nach gestreifte Kapsel, von *Orthotrichum laevigatum* abweicht; letzteres erhielt seinen Namen eben darum, weil kaum eine Spur von Streifen auf der auch trocken ganz glatten Kapselwand vorhanden ist.

Beide Arten aber, sowohl das *Orth. laevigatum* als das *Orth. rhabdophorum*, haben als gemeinschaftliches Merkmal, wodurch (nebst der Blattform) die Einheit des Typus klargelegt wird, das Peristom, welches im trockenen Zustande sich genau so verhält, wie es W. Ph. Schimper in den Zusätzen der *Bryologia europaea* abgebildet hat. — Als ich das *Orth. laevigatum* in Husnot's *Musci Galliae* beschrieben hatte, stand mir nur spärliches, altes Material zu Gebote, welches nur unvollkommen das Verhalten der äusseren Zähne im trockenen Zustande wahrnehmen liess; darum habe ich die Art als mit aufrecht stehenden trockenen Zähnen zu den *Orthotricha rupestris* gezogen. Nun aber erhielt ich von Norwegen reichlichere Exemplare und hierzu kamen auch die Amerikanischen, wo ausnahmslos der Umstand constatirt werden konnte, dass die äusseren Zähne beim Trocknen sich nach Art und Weise der *Orthotricha speciosa* umbiegen und hierzu kam auch noch, dass nicht selten dichterstehende Papillen auf der Aussenseite zu beobachten waren, als sie Schimper im obenbezeichneten Werk abbildet, so dass der Zahntypus um so mehr von jenem der *Orthotricha rupestris* abweicht. Sonach kommen die beiden hier besprochenen Moose in die Nähe des *Orthotrichum speciosum*, (dessen anatomische Beschaffenheit sie weit mehr theilen, als jene

der *Orthotricha rupestris*) zu stehen. Schimper hat in seiner Abbildung und in der Beschreibung auf Syn. Ed. II keine Erwähnung der Cilien gemacht, weil sie eben oft ziemlich ganz fehlen, allein, namentlich unter den amerikanischen Exemplaren, sind nicht selten Kapseln, wo man nicht blos die Spuren der Cilien, sondern manche auch völlig entwickelte Cilien erblickt.

Eine reichliche Ausbeute machte Herr Röhl namentlich unter den felsenbewohnenden Moosen; darunter konnte ich drei gut unterscheidbare Arten, nämlich: *O. stenocarpum*, *O. Schlotthaueri* und *O. Röhl'sii*, aufstellen. Sie bilden zusammen einen neuen Typus, welcher das Genus ergänzt, und zugleich zwischen *Orthotrichum* und *Ulota* ein Verbindungsglied darstellt. Die drei neubenannten Arten stehen zur Gruppe der *Ulotae Hutchinsiae*, wie etwa die *Orthotricha pulchella* zu den krausblättrigen Uloten. Sowohl bei den einen als bei den anderen ist es immer die Haube, welche bei der generischen Unterscheidung den Ausschlag giebt. Sie bedeckt glockenförmig die Kapsel und ist am Rande ganz, sowohl bei den *Orthotricha stenocarpa*, als bei den *Orthotricha pulchella*, wie bereits Schimper für diese letzteren bemerkt hat, während bei den Uloten die conische kürzere Haube am Rande mehrfach gespalten ist und dadurch der Frucht eine eigenthümliche Tracht verleiht.

Eine andere Frage dürfte sich aber dabei aufwerfen, ob überhaupt zwei verschiedene Gattungen als gut begründet angenommen werden können, wo im Grunde genommen das Unterscheidungsmerkmal auf der äusseren Erscheinung eines gewiss nicht sehr bedeutenden Theiles der Frucht beruht. Vielleicht könnten mit mehr Recht aus den *Orthotricheen* zwei Gattungen gerechtfertigt werden, wenn man in der einen die *cladocarpen* und in der anderen die *acrocarpen* Arten einreihete. In diesem Falle würden in der einen Gattung nebst wenigen exotischen Formen nur die *Ulota Drummondii* und *Ludwigii* erscheinen, während in der anderen Gattung sämtliche übrigen *Orthotricheen* zu stehen kommen würden. Ebenso begründet dürfte die Eintheilung dieser Moosformen in zwei Gattungen erscheinen, wenn in der einen alle Arten mit oberflächlichen, in der anderen alle Arten mit eingesenkten Spaltöffnungen eingereiht würden. In diesem Falle würde man nebst der Spaltöffnungsform auch den Stand der männlichen Knospen heranziehen können, denn die Arten mit eingesenkten Spaltöffnungen sind (so weit mir bekannt) durchgehends einhäusig, und die männlichen Knospen acrogen oder nur scheinbar seitlich, weil durch die Ansetzung des neuen, die weibliche



Knospe tragenden Astes, die männliche Knospe an die Seite geschoben wird. — Dem entgegen würden alle einhäusigen Arten mit oberflächlichen Spaltöffnungen echt seitenständige männliche Knospen haben, wenn es sich bestätigen sollte, was ich bereits wiederholt beobachtet habe, dass auch die *Ulo ta Bruchii* entgegen der Schimper'schen Behauptung diesen männlichen Fruchtstand aufweist. — Freilich würden hierzu noch die mir bekannten zweihäusigen Arten kommen, welche alle oberflächliche Spaltöffnungen aufweisen und die männlichen Knospen endständig auf den männlichen Pflanzen tragen, allein dieser Umstand würde die beantragte Eintheilung nicht unmöglich machen, weil eben der endständige männliche Blütenstand nur bei den zweihäusigen Orthotricheen vorkommt.

Es hat freilich seine Schwierigkeit die Bestimmung des Standes der männlichen Knospe, denn nur der jugendliche, noch nicht fruchtragende Zweig kann in den meisten Fällen deutlich darstellen, ob die männliche Knospe den Zweig abschliesst, und unter derselben sich ein anderer, die weibliche Blüthe tragender Zweig angesetzt hat, oder aber ob der Zweig mit der weiblichen Blüthe endigt, und die männlichen Knospen sich nachher in den Blattachsen entwickeln. Diese Schwierigkeit eben ist es, welche erklärt, wie Juratzka die männliche Knospe des *Orth. Schimperii* als achselständig angeben konnte, und wie Schimper sein *Orth. Winteri* (welches von *Orth. pulchellum* höchstens als Varietät unterschieden werden kann) in der Synopsis Ed. II ebenfalls als mit achselständigen männlichen Knospen versehen angegeben hat. Ein authentisches Exemplar, welches mir Herr Winter gütigst mitgetheilt hat, setzte mich in den Stand, den Irrthum zu constatiren.

Sei dem nun, wie ihm wolle, es bleibt gegenwärtig die Thatsache feststehen, dass, obgleich ganz verschiedene Typen zu den Orthotricheen zählen, das derzeit gewählte Unterscheidungsmerkmal, um die Gattung *Ulo ta* von *Orthotrichum* zu scheiden, nicht besonders glücklich gewählt wurde. Dieser Umstand genügt aber noch nicht, um alle Arten in einer einzelnen Gattung zusammenzuwerfen, wie es z. B. Boulay in seiner Moosbeschreibung Frankreichs gethan hat.

Um nach dieser langen Digression zu unserer Gruppe der *Orthotricha stenocarpa* zurückzukommen, so ist darüber noch zu bemerken, dass ihnen insgesamt die Wachstumsverhältnisse der Felsmoose eigen sind, und dass die äusseren Peristomzähne im trocknen Zustande sich so verhalten, wie diejenigen der *Orthotricha rupestris*. Mit dieser Gruppe

haben sie auch die Spaltöffnungen gemein, so dass eine Verwandtschaft zwischen den beiden Gruppen anzunehmen ist, obgleich die Blätter der *Orthotricha stenocarpa* nicht so hygroskopisch wie jene der *Orthotricha rupestris* sind, und sich in dieser Beziehung mehr an *Ulota Hutchinsiae* anschliessen.

Die drei von mir gekennzeichneten Arten weisen in der Röll'schen Sammlung keine Uebergangsformen auf, obgleich einige Kapseln ganz ohne Cilien sind, während andere wenigstens deutliche Spuren davon tragen; darum kann derzeit auch nicht behauptet werden, dass die drei neuen Arten in einander übergehen. Die Möglichkeit aber, künftighin einige Mittelformen aufzufinden, bleibt dabei nicht ausgeschlossen, und zwar sowohl weil *Orth. stenocarpum* und *Orth. Schlotthaueri*, trotz aller Verschiedenheit in den Blättern und in den einzelnen Fruchtheilen, dennoch immer eine typische Verschiedenheit der Aussenzähne des Peristoms nicht wahrnehmen lassen, als auch weil die Erfahrung mit *Orthotrichum rupestre* gelehrt hat, dass auf Grund der beinahe oder auch völlig verschwommenen Papillen des Peristoms ein haltbares Unterscheidungsmerkmal von denjenigen Formen nicht gewonnen werden kann, in welchen die Papillen ganz deutlich entwickelt sind. Das *Orth. Röllii* hat anstatt der Papillen die vertieften Streifen auf der äusseren Zahnplatte, wie zumeist die *Orth. cupulata*, es findet sich aber keine Andeutung jener äusseren Lamellen (das Vorperistom), welche so stark im *Orthotrichum nudum* entwickelt sind, und welche, wenigstens am Grunde, sich auch bei den nahe verwandten Arten vorfinden. Darum ist eben das *Orth. Röllii* von den anderen beiden Arten deutlicher geschieden und es stellt zugleich auch eine Verbindung her zwischen den *Orth. stenocarpa* und einer ausserhalb der *Orth. rupestris* stehenden Gruppe.

Die reichlichste Ausbeute machte Herr Röll an *Orthotrichum Lyellii*, welche ich nicht so sehr eine Sammelart, als eine in mehrere Unterarten unterscheidbare Form zu betrachten geneigt wäre. Schon die europäischen Exemplare, welchen obige Benennung gelassen werden kann, und welche namentlich durch ihre eigenthümlichen reichlichen Brutzellen ausgezeichnet sind, weisen in der Stellung und Erscheinung der Blätter, sowie auch in der Länge des Kapselstiels, in der Grösse der Kapsel und in der Farbe des Peristoms eine Reihe von Formen auf, welche in dem Maasse wächst, als neue Standorte der Pflanze gekennzeichnet werden. In noch viel höherem Grade erscheint diese Variabilität den amerikanischen Exemplaren der *Orth. Lyellii* eigen.

Schon Hampe hat eine auffallende Reihe derselben auf Grund der ungewöhnlich langen Papillen der Blätter unter dem Namen von *Orthotrichum papillosum* abgezweigt, nun aber würden die Röll'schen Exemplare auch noch den Anlass geben, eine weitere Unterart, welche ich als *Orthotrichum strictum* zu benennen beantrage, zu unterscheiden. Es fiel mir überhaupt auf, dass sowohl in den zahlreichen *Orthotricha Lyellia*, welche Herr Röll gesammelt hat, als auch in anderen amerikanischen Exemplaren, von den Brutzellen der Blätter, die so reichlich an den europäischen Exemplaren haften, kaum eine Spur wahrzunehmen war. Hierzu gesellt sich noch der Umstand, dass die Blätter sämtlicher amerikanischer Formen sehr spitzig und beinahe pfriemlich zugespitzt aussehen. Hingegen tritt die systematische Bedeutung der Papillen sehr in den Hintergrund, denn es ist nicht schwer, Blätter aufzufinden, welche nur an dem Mittelnerv im untern Theile sehr lange Papillen zeigen, während letztere in den übrigen Theilen des Blattes kaum die auch auf europäischen Formen wahrnehmbare Länge zeigen. Es erübrigt somit nur die Form der Papille ohne Rücksicht auf deren Länge, und diese ist allen *Orthotricha Lyellia* eigenthümlich und genügend, dieselben von allen übrigen *Orthotricheen* zu unterscheiden.

Obgleich nun der Werth der Papillen sehr herabgedrückt ist, so kann dennoch das *Orth. papillosum* noch als Unterart bestehen und jene Formen begreifen, welche ohne oder mit sehr spärlichen Brutzellen behaftet, sehr lang und fein ausgezogene, im feuchten Zustande mehr oder weniger sparrige Blätter aufweisen. Hierbei kann, wie ich glaube, von der Form der Frucht und deren Theilen nur ein sehr geringer Nutzen gezogen werden, denn die Länge des Fruchtstiels und die Intensität der Farbe des inneren Peristoms ist auf demselben Exemplare sehr veränderlich. Freilich übertreffen die amerikanischen Exemplare des *Orth. papillosum* an Ausdehnung des rasenartigen Polsters und sowohl an Grösse wie an Länge der Pflanze alle europäischen Exemplare des *Orth. Lyellii*, welche ich gesehen habe; allein ich glaube, dass hierauf kein besonderes Gewicht gelegt werden kann, denn auch in Europa übertrifft häufig die in Rede stehende Art alle übrigen *Orthotricheen* an Grösse und Ausdehnung der Rasen.

Unter den amerikanischen Exemplaren mit Einschluss der Formen, welche zu *Orth. papillosum* gezogen werden können, befinden sich auch solche, welche wohl ebenfalls brutzellenlose, scharf gespitzte Blätter zeigen, allein letztere sind bedeutend kürzer, so dass sie in den auffallendsten Exemplaren

höchstens lanzettlich genannt werden können, und überdies sind diese Blätter am Stengel auch im feuchten Zustande aufrecht-abstehend, wie etwa die Blätter eines *Orth. affine*. Diese Form, welche, wie es scheint, gewöhnlich dichtere und kleinere Polster bildet, würde ich mit dem oben beantragten Namen bezeichnen; ihre Früchte aber weisen nichts Eigenthümliches auf. Die Uebergänge von der in Rede stehenden Unterart zum *Orth. papillosum* und wohl auch zum eigentlichen *Orth. Lyellii* mögen zahlreich sein, so dass wohl eine Reihe von Mittelformen aufgestellt werden kann, welche die typische Zusammengehörigkeit aller Unterarten bekunden und zugleich die extremen Formen verbinden, so lange im Kampfe ums Dasein diese letzteren nicht ohne Vermittlung allein dastehen werden.

Zahlreiche und in mehreren Gegenden gesammelte Exemplare der Röll'schen Moose gehören zur Gruppe der *Orthotricha pulchella*. Sie übertreffen an Formenreichtum um Vieles jene der bloß dem Norden Europas angehörenden Art, welche Schimper mit dem unhaltbaren, kaum den Werth einer Varietät habenden Namen *Orthotrichum Winteri* bezeichnet hat. Man entnimmt vor Allem aus den amerikanischen Exemplaren, welchen geringen Werth für die Unterscheidung der Arten die Farbe des Peristoms hat, denn auf derselben Pflanze fand ich ältere entdeckelte Kapseln mit röthlichem Peristome, und die jüngeren noch mit Deckel versehenen das Peristom vollkommen farblos zeigten; auch erscheinen an derselben Stelle Pölsterchen mit farbigen und andere mit farblosen Zähnen.

Beständiger erschien mir die Form der Blätter, welche in den europäischen und einigen amerikanischen Exemplaren länger und schmaler erscheinen, in anderen robusteren amerikanischen Exemplaren aber kürzer und relativ breiter sind. Auch haben letztere den Rand umgerollt, während die in Europa gewöhnliche Art den Rand der Blätter bloß umgebogen zeigt.

Bei den schwächtigen amerikanischen Exemplaren mit längeren und schmälern Blättern war auch die Frucht nicht oder kaum über die Schopf- und Perichätialblätter erhaben, dermaassen, dass die europäischen Exemplare nur darin sich von den amerikanischen unterscheiden, dass erstere ein weisses, letztere ein tiefrothes Peristom haben. Auf Grund des Vorhergesagten würde ich aber das Merkmal der Farbe als ungenügend zur Begründung einer Art ansehen, und dies umsomehr, als es auch bekannt ist, wie sehr bei *Orthotrichum obtusifolium* (welches ebenfalls ein rothes Peristom hat) die Intensität dieser Farbe schwankend ist; darum habe ich die Varietät *leucodon* gebildet.

Die stärkeren amerikanischen Exemplare mit breiteren und kürzeren Blättern weisen eine Kapsel auf, welche bedeutend grösser als bei der vorerwähnten Form ist, und überdies, da der Kapselstiel bis zur Länge von 5 mm reicht, sind die Früchte weit über die Schopf- und Perichätialblätter erhaben.

Dieser Erscheinung gemäss, und auch den anatomischen Merkmalen entsprechend, zeigt sich ein von Lindberg mir mitgetheiltes, als *Orthotrichum columbicum* Mitten bezeichnetes amerikanisches Exemplar; allein mir ist unbekannt, ob dasselbe Mitten selbst benannt hat, und ich muss daran zweifeln, denn im Handbuche der amerikanischen Moose von Lesquereux und James finde ich zu *Orth. pulchellum* die Bemerkung, dass nach einer Note Sullivants das *Orth. columbicum* Mitten höchstens als Varietät jener Art gelten könne, weil sie davon nur durch einen etwas kürzeren Fruchtstiel, durch die kürzeren Perichätialblätter und durch die Achtzahl sowohl der Peristomzähne als der Cilien abweicht.

Offenbar stehen diese Angaben im völligen Widerspruche mit den oben angedeuteten Merkmalen des Lindberg'schen Exemplares, welches, sammt den vielen der Röll'schen Sammlung, eine gesonderte Art zu bilden scheint.

Da ich nun letztthin erfahren habe, dass die Herren Renauld und Cardot neue Orthotrichenarten aufgestellt haben und da ich durch die Güte des Herrn Cardot diese Arten besichtigen konnte, so überzeugte ich mich, dass die von den ebenbenannten Autoren als *Ulota glabra* und als *Orthotrichum productipes* bezeichneten Formen derjenigen Art entsprechen, welche vom eigentlichen *Orthotrichum pulchellum* hinlänglich verschieden ist, und dem Lindberg'schen Exemplare entspricht. Von den beiden durch Renauld und Cardot vorgeschlagenen Namen wählte ich den ersteren, unter Berichtigung jedoch des Gattungsnamens, denn die Art, obgleich sie häufig im trocknen Zustande verbogene Blätter zeigt, hat dennoch dieselben kaum mehr verbogen, als manche europäischen Exemplare des *Orth. pulchellum*, und überdies ist die Haube ganz orthotrichumartig, wie sie eben der Gruppe der *Orth. pulchella* zukommt. Darum habe ich im beifolgenden Verzeichniss das *Orthotrichum glabrum* aufgenommen. Dazu würde höchstens als Varietät das *Orth. productipes*, mit den im trocknen Zustande etwas strafferen Blättern und mit den bei entdeckelten leeren Kapseln intensiver gefärbten Peristomzähnen gelten können.

Ein ziemlich festes Merkmal für diese Art scheint daraus zu entnehmen sein, dass die acht äusseren Zähne in

der Mitte nicht gespalten sind und dass die 16 Cilien an der Basis mit einer breiteren Membran vereinigt sind, als dies der Fall bei *Orthotrichum pulchellum* ist, wo sie oft nur theilweise vorhanden erscheint.

Endlich ist noch unter den Röll'schen *Orthotricheen* auch jene Form zu erwähnen, welche ich als *Orthotrichum speciosum* var. *Röllii* bezeichnet habe. Sie würde der Kapselform und dem Peristome gemäss dem *Orth. Killiasi* K. Müll. entsprechen, allein sie hat die Blätter mit sehr kleinen und spärlichen Papillen besetzt, während das hauptsächlichste Unterscheidungsmerkmal des *Orth. Killiasi* von *Orth. speciosum* gerade im Vorhandensein robuster zwei- bis vierzinkiger Papillen besteht. Somit ist auch von dieser Seite her der Nachweis geliefert, dass *Orth. Killiasi* nicht als eigene, von *Orth. speciosum* verschiedene Art angesehen werden kann. Es kann nur als felsenbewohnende alpine Varietät des *Orth. speciosum* neben der ebenfalls felsenbewohnenden amerikanischen Varietät *Röllii* angesehen werden.

*Ptychomitrium Gardneri* Lesqu.

Washington: Enumclaw (532).

*Amphoridium lapponicum* Sch.

Vancouver: Victoria (45). Washington: Easton (598—600).

Idaho: Coeur d'Alène (1161, 1172). Wyoming:

Yellowst. Nat. Park, Upper Falls (1460, 1472).

var. *compactum*. Vancouver: Victoria (23).

*Amphoridium Mougeotii* Sch.

Vancouver: Victoria (44). Washington: Weston (478—479).

*Ulota Hutchinsiae* Sch.

Montana: Ravalli, Missions Ranges (1276).

*Ulota crispa* Brid.

Washington: Enumclaw (353).

*Ulota megalospora* Vent. sp. n. (Botan. Centralbl. 1890 No. 51.)

Caulis primarius depressus, repens, tomentosus, ramos erectos fertiles emittens ubi fructus acrogeni conspiciuntur. Caespites densi, amoene virides. Folia caulis primarii parvula, vix millimetrum excedentia, ex lato ovata et concava basi longe et anguste subulata, apex ex una cellularum serie. Margo superne laxus et ubi pars subulata in ovatam transit recurvus. Basis cochleariformis, ex cellulis elongatis

angustis a parietibus crassis sejunctis formata. Superne cellulae rotundatae, angulosae, 7—8 mm. latae, parietibus incrassatis, singulae cellulae papilla crassa rotundata ornatae. Margo parietibus cellularum prominentibus irregulariter crenulatus. Folia ramulorum inferiora foliis caulis non dissimilia, superiora tamen subula breviora ex basi latiore terminata. Folia perichaetii longiora, ex basi longiore, breviter subulata. Omnia folia siccitate cirrhato-crispata. Inflorescentia autoica, gemmulae masculae laterales. Capsula parvula et illae Ulotae crispulae haud dissimilis, ovata collo longo in pedicellum sensim defluens. (Capsula cum collo et pedicello 5 mm met.) Striae 8 capsulam ad medium et ultra percurrunt, ex 4 seriebus cellularum compositae. Stomata superficialia. Siccitate capsula sulcata et urceolata, sub peristomio constricta. Dentes externi pallidi 8, bigeminati minutissime papilloso, superne fere laeves, et lineolati, in linea divisoriali ad  $\frac{1}{3}$  fissi, caeterum integri. Cilia 8 subulata, laevia, inferne dupla cellularum serie ornata. Annulus duplex. Operculum ex basi conica apiculatum, calyptra ut illa Ulotae crispae sed parcius pilosa. Sporae maximae, virides 0,055—0,061 mm crassae, minute papillosoe. Immixtae reperiuntur sporae tenues vix 0,015 mm crassae. Vaginula cum pilis flavis, ovata, ochrea laevis pallida.

Auffallend ist bei dieser Art neben dem kriechenden Stamm, welcher sie der *U. Drummondii* nähert, die Grösse der Sporen, welche die grössten Sporen der *Encalypten* übertrifft. Es gelang mir auch, jene an einem Punkt vereinigten drei Linien wahrzunehmen, welche in den Macrosporen der *Sphagna* vorkommen.

Patria. Cascaden: Rigi prope Clealum Lake (Washington), Weston, Enumclaw (362).

*Orthotrichum stenocarpum* Vent. sp. n. (Botan. Centralbl. 1890 No. 51.)

Caespitoso-pulvinatum, obscuro-viride, caule erecto, ramuloso. Folia lanceolata vel ex ovato lanceolata, acuta vel acuminata, margine revoluta; siccitate erecto-adpressa et contactu humiditatis, more foliorum *Ulotae Hutchinsiae* erecto-patentia. Areolatio foliorum superne parietibus incrassatis et cellulis rotundatis, ob papillas frequentes crassas bi-trifurcatas parum prominentes aegre conspicua. Inferne cellulae rectangulares elongatae ad nervum breviores ad marginem laeves. Inflorescentia autoica. Flores masculi laterales. Capsula anguste cylindracea vel ex ovato cylindrica, siccitate omnino laevis, ex collo brevi in pedicellum

crassum, 3 mm metientem defluens, omnino exserta. Striae debilissimae vix ad capsulae orificium conspicuae, cellulae epicarpicae angustae vix 4 vel 7 mmm latae. Stomata emersa. Peristomium saepe simplex, haud raro duplex, vel cum ciliis rudimentariis. Dentes externi 16, pugioniformes acutissimi per paria approximati, siccitate erecti, vel patentes et leniter sursum arcuati, articulati, omnino laeves, vel lineolis serpentinis, vel papillis crassis perbene distinctis notati; ubi dentes papilloso ibi etiam cilia 8 plus minus regularia laevia conspiciuntur. Annulus ex duplo gyro cellularum compositus adnatus. Operculum margine rufo, conico-elongatum, erectum, fere dimidiam capsulam metiens. Sporae minute papillosae 12—17 mmm. Calyptra flava, apice fusca, parvis pilis erecto adpressis ornata et plicis notata, integra more orthotrichorum conformata.

Patria. Cascaden: ad rupes Easton (Washington 604), Rigi prope Clealum Lake Wash. 900, Roslyn Wash., 606, 607, Ellensburgh (Thorp).

Diese Art gehört, dem Peristome nach, zur Section der *Orthotricha rupestris*. Die aufrechten nicht opaken äusseren Zähne weisen alle Abstufungen von den an der Oberfläche ganz glatten und weniger vollkommen ausgebildeten Formen bis zu den mit grossen deutlichen Papillen versehenen Formen auf. Auch hier sind, wie bei *O. rupestre*, die Cilien am besten entwickelt, wo die äusseren Zähne ihre vollkommene Zierde zeigen. Offenbar nähert sich diese Art auch der *Ulota Hutchinsiae* namentlich wegen der Form und des Verhaltens der Blätter bei der Befeuchtung, kann aber mit ihr eben darum nicht verwechselt werden, weil die Zähne der *Ulota Hutchinsiae* sich im trockenen Zustande nach aussen zurückbiegen und an der Kapselwand anliegen. Die Pflanze wächst auf Felsen und ist am Anhaftungspunkt dicht mit falschen Wurzeln verfilzt.

*Orthotrichum Roellii* Vent. sp. n. (Botan. Centralbl. 1890 No. 51.)

Pulvinato-caespitosum, basi arcte radicans; caulis erectus, ramosus. Folia ex ovato lanceolata vel lanceolato-acuminata, superne parietes cellularum incrassatae, cellulae rotundatae, papillis 1 vel 2, bene prominentibus, simplicibus vel apice furcatis ornatae et satis distinctae. Inferne areolatio quadrangularis, elongata, laevis, margo fere usque ad apicem revolutus. Inflorescentia autoica, gemmulae masculae laterales. Capsula cum pedicello parum longiore vix 3 mm metiens et vix ex sporangio super folia perichaetii exserta, siccitate leniter ad medium usque sulcata. Striae breves ex bina et brevi



serie cellularum constitutae. Cellulae epicarpicae quadrangulae, duplo fere latiores quam in specie praecedenti. Stomata emersa. Capsula cylindraceo-ovata, e collo parum brevior, in pedicellum defluens. Peristomium pro more simplex, dentes externi 16 per paria approximati, siccitate erecti vel patentes, lineolis superne longitudinalibus, inferne inclinatis ut in *Orthotr. anomalo* notati, raro papillae commixtae conspiciuntur. Ciliorum vix vestigia reperiuntur, raro cilia singula dentibus parum breviora conspiciuntur. Operculum . . . (non vidi). Calyptra pilis adpressis non copiosis flavidis, ornata apice brunnea, plicata, totam capsulam obtegens. Sporae 16—18 mmm minute papillosae.

*Patria.* Thorp prope Ellensburgh (Washington) ad rupes (954).

Diese Art, mit der vorhergehenden verwandt, gehört ebenfalls zur Gruppe der *Orthotr. rupestris*, hat aber die äusseren Zähne, welche an der Aussenseite lineolirt erscheinen, wie jene des *Orthotr. anomalum*, und nicht mit den aus den verschwommenen Papillen entstehenden, sygmoiden Linien der vorhergehenden Art zu verwechseln sind. Das Verhalten der Blätter beim Anfeuchten ist auch hier mit dem von *Ulota Hutchinsiae* zu vergleichen, allein die Form der Frucht und die hohen Papillen der Blätter lassen keinen Zweifel über die Güte der Art.

*Orthotrichum Schlotthaueri* Vent. sp. n. (Botan. Centralbl. 1890 No. 51.)

Caespites pulvinati, fusco-virides, condensati; caules erecti, ramosi,  $1\frac{1}{2}$  ad 3 cent. alti; folia siccitate arcte adpressa, humiditate apice tantum cito recurva, dein erecto patentia, ex oblonga basi lanceolata, acuta, vel acutissima, 2 vel 3 mill. longa. Areolatio superne rotundato-angulosa, parietibus crassis; papillae crassiusculae saepe furcatae, margo reflexus. Inflorescentia autoica, gemmulae masculae laterales. Capsula emersa, ovato-elongata et cylindracea, siccitate laevis, sub ore non constricta, nec sulcata, e collo defluente plus minus longe pedicellatus. Pedicellus cum capsula et collo 3 ad 4 mill. metiens. Stomata emersa. Striae ex 2 vel 3 seriebus cellularum vix ab aliis diversis, usque ad medium capsulae aegre conspicuae. Areolatio pericarpium latior quam in *O. stenocarpo*. Annulus duplici vel triplici serie cellularum compositus. Peristomii externi dentes 8 flavicantes usque ad basim in 2 crura fissi; crura apice tantum fissa, et linea mediana notata; siccitate erecti, vel patentes et distincte articulati, plus minus dense papilloso, papillae crassae, bene distinctae praesertim in medio inferi-

ore. Cilia plus minus completa laevia, fugacia interdum deficientia. Operculum ex basi conica breviter apiculatum, margine rufidulum. Calyptra capsulam obtegens, cylindrica campanulata, pilis erectis flavis ornata, non sulcata apice brunnea. Sporae 14—18 mmm minute papillosae.

Patria: Rocky Mountains: Montana ad rupes prope Garrison 1372, Heron 1273, Ravalli, Miss. Ranges 1268, 1270, Helena 1374.

Eine auffallende Art, welche dem *O. stenocarpum* m. nahe steht; allein die lange, enge Haube, das Peristom, die Textur der Kapsel und deren Form zeichnen sie aus. *O. Schlotthaueri* bildet mit *O. stenocarpum* und *O. Röllii* eine Gruppe, welche von den *O. rupestris* verschieden ist und sie mit *U. Hutchinsiae* verbindet.

*Orthotrichum euryphyllum* Vent. sp. n. (Botan. Centralbl. 1890, No. 52.)

Caespites laxi, 2—3 cent alti, atrovirides, rufescentes. Caules erecti, ramosi. Folia superiora 4 mm longa, et 1½ aut ultra lata, inferiora minora, ex lato ovata basi lanceolata, apice rotundata, integra, vel obtusa, vestigiis dentium ornata; margo ad apicem fere revolutus, eo modo ut apex interdum cucullatus evadit; nervus sat longe ab apice desinit. Cellulae hexagonales, parietibus non incrassatis rufidulis, papilla singula minuta notatae, vel laeves, 12—13 mmm latae. Inflorescentia autoica, gemmulae masculae pseudolaterales. Capsula immersa, crassa, late ovata, siccitate sub ore constricta, profunde ad medium sulcata; e collo brevi repente in pedicellum constricta, pachyderma; striis latis, aurantiis, ex 4—6 seriebus cellularum constitutis notata. Annulus ex 2—3 gyris cellularum. Peristomium duplex, dentes externi 16 luteorufescentes, per paria adproximati, singuli dentes in linea mediana usque ad basim fere rimosi, papillis non densis minutis, et in series plus minus regulares ita dispositis, ut lineolas effingant, siccitate radiatim patentis, non retroflexi, nec recurvi. Cilia 8 robusta dentibus aequilonga inferne minute papillosa. Cilia intermedia ibidem 8, sed pro parte rudimentaria aut abortiva. Stomata immersa, cellulis circumstantibus fere obtecta. Operculum cupulatum, apiculatum. Pedicellus brevis, dimidiam capsulam aequans. Calyptra glabra, fuscescens, striata. Sporae pro maxima parte 16—19 mmm, raro minores.

Patria. Cascaden: Ellensburgh (Washington) ad lapides rivulorum prope Thorp. (957).

Eine höchst interessante Art, welche die Blätter des *Orthotrichum rivulare* mit der Haltung der äusseren Zähne

des *Orth. cupulatum* vereinigt. Die 16 abwechselnd starken Cilien entsprechen denjenigen des *Orth. rivulare*. Letzteres hat die äusseren Zähne so dicht papillös, dass sie opak erscheinen, unsere Art aber hat sie weit durchsichtiger, auf der Oberfläche nicht gestreift, aber die Papillen so gestellt, dass sie Reihen bilden. Auch sieht man an der Basis einiger Zähne jene äusseren Platten (Vorperistom), welche regelmässig im *Orth. cupulatum* var. *pirarium* Schp. (*Orth. meium* Diks) wahrnehmbar sind. Manchmal reichen diese Platten bis zur Mitte der Zähne, sie sind nie gestreift, wohl aber papillös.

Die Haltung des äusseren Peristoms und dessen Structur lässt unsere Art als zur Gruppe der *Orth. cupulata* gehörend erscheinen.

*Orthotrichum praemorsum* Vent. sp. n. (Botan. Centralbl. 1890, No. 52.)

Dense pulvinatum, pulvilli tumescentes usque ad 2 vel 3 cm alti, superne laete flavovirescentes, inferne rufo-flaviscantes. Folia 3 ad  $3\frac{1}{4}$  mm longa, ex ovata basi longe acuminata, saepe apiculata, siccitate frequenter vario modo curvata, humiditatis contactu repente recurvata, dein erecto-patentia; nervus in apicem vel in apiculum productus, margo arcte revolutus; areolatio superne ex cellulis ovatis, vel rotundatis 10 mmm latis, chlorophyllosis, parietibus incrassatis; inferne ad nervum praesertim cellulae elongatae, angustae, parietibus crassis inaequalibus, infima basi rufo-flavescentes; papillae in parte superiore foliorum prominentes simplices, vel furcatae, crassae. — Inflorescentia autoica, gemmulae masculae laterales. Capsula ex foliis perichaetii caeteris non dissimilibus emergens, ovata, collo aequilongo in pedicellum brevum defluente, siccitate sub ore lato leniter constricta et sulcata; striae 8 aegre conspicuae, in tertia parte superiore capsulae ex 4 vel 5 seriebus cellularum compositae parietibus vix incrassatis, sed flavidae; annulus ex 1 gyro cellularum compositus. — Peristomii dentes externi pallide lutei, 8, linea divisoriali notati, apice praemorsi et fimbriati, caeterum integri, vel rarius apicibus lacunosus praediti. Articuli breves, papillis minutis distinctis ornati. Cilia irregularia 8, fugacia, non raro fragmentaria, laevia, incolora. Dentes externi tenues scariosi, plus minus diaphani, siccitate retroflexi et tota longitudine parietem externum capsulae attingentes. Vaginula laevis, ochrea pedicellum obtegens, operculum conico-apiculatum, margine pallido-rufo. Sporae 15—18 mmm leniter papillosae, virescentes. Stomata emersa. Calyptra flavicans, grosse pilosa, sulcata, apice fusca.

*Patria.* Rocky Mountains: ad rupes Yellowstone National Park (Wyoming 1491).

Eine auffallende Erscheinung, welche zur Sect. der *Orth. arctica* gehört und mit *O. caucasicum* m. (in Husnot's *Musci Gallicae*) verwandt ist, ohne jedoch mit ihm identifiziert werden zu können.

*Orthotrichum rhabdophorum* Vent. sp. n. (Botan. Centralbl. 1890, No. 52.)

Dense pulvinatum, obscure viride; caules erecti, parce ramosi,  $1\frac{1}{2}$  ad 2 m longi; inferne tomentoso-radiculosi. Folia siccitate imbricata, contactu humiditatis repente recurvata, dein erecto patentia, lanceolata, vel ex ovato lanceolata, acuminata, margine arcute revoluta fere usque ad apicem. Cellulae superiores rotundatae, parietibus incrassatis, et papillis crassis bi-trifurcatis parum prominentibus praeditae. Inflorescentia autoica, gemmulae masculae crassae laterales. Folia perichaetii plerumque usque ad dimidium capsulae producta, interdum autem capsula fere omnino exserta. — Capsulae siccae et operculatae ovato-cylindricae cum striis rufidulis laeviter prominulis notatae, humiditate ovato-elongatae, sub ore non constrictae, collo brevi abrupte in pedicellum transeuntes. Capsulae veteres ad medium saltem sulcatae. Striae ex 4 seriebus cellularum laterum et parietibus parum incrassatis compositae et ad  $\frac{2}{3}$  partes capsulae productae. Annulus ex duplici vel triplici serie cellularum. Peristomium simplex, et rarius duplex. Dentes externi 16 siccitate ita recurvi, ut apice parietem externum capsulae fere tangant, articulati, et papillis crassis sparsis ornati; cilia, si adsunt, plus minus perfecta erecta. Operculum siccitate omnino planum, rufidulum et margine rufum, in centro apiculum plus minus productum pallidum gerens; humiditate vero convexo-apiculatum. Calyptra dense pilosa, flavescens totam capsulam obvelans. Sporae 8 ad 11, raro 14 mmm minute papillosae.

*Patria.* Cascaden: Thorp prope Ellensburgh (Washington 955).

Trotz der auffallenden Erscheinung der Streifen an der Kapsel hege ich mannigfaltige Zweifel über das Artrecht dieser Form. Die Charactere, welche sie von *Orth. laevigatum* Zett. scheiden, sind in ihren Extremen gut markirt, allein Mittelformen waren in der reichlichen Sammlung zu finden. Die Streifen der Kapsel haben nicht immer dieselbe Stärke, ihre röthliche Farbe ist manchmal verschwommen und im trockenen Zustande kaum erheblich. Die leere Kapsel zeigt zwar stets wenigstens Andeutungen

zu kurzen Falten, aber auch hierin ist eine Abänderung bemerkbar. Der Kapselstiel ist gewöhnlich kürzer als die Perichätialblätter, allein hier und da findet man gut gestreifte Kapseln, welche wenigstens mit dem Sporangium vollends über die Blätter erhoben sind. Die Sporen sind endlich meistens sehr klein, von 8 zu 12 mmm, allein in derselben Kapsel sind einzelne Sporen bis zu 16 und 17 mmm dick. Einen endgültigen Aufschluss über diese Art kann nur eine fortgesetzte Beobachtung derselben bieten.

Systematisch steht *Orth. laevigatum* und *O. rhabdophorum* nahe an *O. Shawii* und *lejocarpum*. In meiner Beschreibung der Orthotricheen welche Mr. Husnot in seiner *muscologia gallica* aufgenommen hat, habe ich das *O. laevigatum* mit den *Orthotricha rupestris* vereinigt, allein nachdem ich durch die Güte des Herrn Kaurin vollends reife Exemplare erhielt, vergewisserte ich mich, dass die äusseren Zähne in den norwegischen, sowie auch in den nordamerikanischen Exemplaren sich im trockenen Zustande umbiegen, so dass deren Spitzen die Kapselwand berührt. Bereits Schimper hat dies in seinen Supplementen der *bryol. europ.* bemerkt und abgezeichnet. Meine irrige Ansicht, welche ich in der *muscologia gallica* über das Verhalten der trockenen Zähne aussprach, hängt davon ab, dass es überhaupt wiederholter Versuche an vollkommenen und reifen Kapseln bedarf, um etwas Sicheres hierüber zu erlangen, und mir nur ein spärliches, nicht vollständiges Material zu Gebote stand.

*O. rupestre* Schleich.

Washington: Weston (487). Idaho: Coeur d'Alène (1175).  
Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1486, 1487, 1489).  
Illinois: Argyle prope Chicago (1770).

*O. Atexanum* Sull.

Idaho: Coeur d'Alène (1174).

*O. Hallii* Sull. & Lesqu.

Montana: Helena (1375).

*O. rivulare* Turn.

Oregon: Astoria (273). Mt. Hood (1041).

*O. ohioense* Sull. & Lesqu.

Montana: Ravalli, Miss. Ranges (1267).

*O. pallens* Bruch var. *parvum* Hedw.

Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1420).

*O. glabrum* (Ren. & Card.) Vent.

Washington: Weston, Enumclaw (361).

*O. pulchellum* Smith. var. *leucodon* Vent. var. n.  
(Botan. Centralbl. 1890 No. 52.)

Caespites laete vel pallide virentes, peristomium pallidum, albescens; caeterae partes cum forma normali congruentes.

Patria. Victoria (Vancouver Isl.) 50. Tacoma, Wash. (178).

Wenngleich die auffallende Farbe des *O. pulchellum* ein leicht fassliches Unterscheidungsmerkmal abgeben könnte, so halte ich dennoch dieselbe nicht für genügend, um eine eigene Art zu begründen. Die Intensität der Peristomfarbe ist selbst in europäischen Exemplaren veränderlich und wird es um so mehr, wenn (nach meiner Ansicht) *O. Winteri* von *O. pulchellum* nicht getrennt wird. Dies, glaube ich, muss um so mehr geschehen, als ich auf authentische Winter'sche Exemplare die Thatsache constatirt habe, dass die männliche Blüthe durchaus nicht seitenständig ist (wie Schimper angiebt), sondern eben so gut pseudolateral ist wie bei *O. pulchellum*. Auch sind die Papillen der Blätter des Original-exemplars nicht schwächer, als bei manchen Exemplaren des *O. pulchellum*.

*O. urnigerum* Myr.

Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1884).

*O. laevigatum* Zett.

Washington: Cascaden, Thorp prope Ellensburgh (953).

*O. affine* Sch.

Vancouver: Victoria (49). Oregon: Hood River (1042).

Washington: Thorp (956). Easton (601). Kahchess Lake (801). Weston (483).

*O. speciosum* Nees.

Vancouver: Victoria (46). Washington: Easton (602).

Weston (434, 482). Montana: Ravalli, Missions Ranges (1269, 1271).

f. *aquatica*: Washington: Enumclaw (534).

var. *Roellii* Vent. var. n. (Botan. Centralbl. 1890 No. 52.)

Dense pulvinata atrovirens, folia quasi laevia, papillae minutissimae, cellulae tamen magnae ut in var. *Killiasi*; margo revolutus, capsula emergens oblongo-ovata, laevis; Peristomium normale. Illinois: Chicago, Argyle (1769).

Die Kapsel entspricht der Form nach dem *Orth. macroblephare*, welches Schimper in der Synopsis Ed. II als Varie-

tät des *O. Killiasi* betrachtet. Da diese Art aber hauptsächlich durch die langen Papillen von *O. speciosum* verschieden ist und die var. *Röllii* die Kapselform des *O. macroblephare* mit sehr schwach papillösen Blättern verbindet, so kann wohl auch das *O. Killiasi* nur als Felsenform des hohen Nordens und der Hochalpen des *O. speciosum* gelten.

*O. leiocarpum* Br. & Sch.

Washington: Enumclaw (356).

*O. papillosum* Hpe.

Vancouver: Victoria (48). Washington: Enumclaw (358, 359).

f. *minor* Vent. Washington: Enumclaw.

*O. strictum* Vent. (Botan. Centralbl. 1890 No. 52.)

Subspecies des *O. Lyellii*; ohne Brutzellen; Blätter straff, lanzettlich; Kapsel kurz gestielt; sonst wie *O. Lyellii*.

Patria. Oregon, Portland (1040). Washington: Enumclaw (355, 357).

Wenn *Orthotrichum papillosum* Hampe als von *Orth. Lyellii* verschiedene Art betrachtet werden könnte, so müsste eine dritte Art als *Orthotrichum strictum* n. sp. angenommen werden. In solchem Falle würde *Orth. Lyellii* jene in Europa vorkommenden Formen begreifen, welche bei sterilen und fruchttragenden Exemplaren reichlich mit den eigenthümlichen Brutzellen dieser Art versehen sind. Meist haben sie sparrige Blätter, wo der Nerv nicht zur äussersten Spitze reicht, und welche auch niemals sehr lang ausgezogen sind und scharfe Spitzen tragen. — Die am Rande vorragenden Zellwände bilden den Rand gekerbt gesägt; selten sind die Blätter kürzer und breit abstehend, nur ein Exemplar aus Norwegen hat die Spitzen der Blätter concav abgerundet, fast kapuzenförmig.

Das *Orth. papillosum* Hampe würde die häufigen amerikanischen Exemplare begreifen, welche meist viel stärker und grösser sind, wo die grössere Kapsel meist länger gestielt und fast vortretend erscheint, wo die sparrigen, oder ziemlich häufig sparrig-abstehenden Blätter sehr lang pfriemlich ausgezogen und sehr spitzig sind, mit dem in der Spitze endenden Nerv. Unter vielen aus mehreren Lokalitäten gesehenen Exemplaren fand ich nur eines mit spärlichen Andeutungen der Brutzellen, welche so häufig auf dem europäischen *O. Lyellii* risten. Die Uebergänge von den robusteren zu den schwächeren Pflanzen sind oft in demselben Exemplare wahrnehmbar; ebenso die mehr oder weniger sparrige Form der stets lang ausgezogenen

Spitze der Blätter. Ein Werth kann den oft sehr auffallenden Papillen der Blätter nicht beigemessen werden, weil hierbei selbst auf Blätter desselben Stammes keine Beständigkeit stattfindet. Noch weniger giebt der Mundbesatz einen Unterscheidungscharacter, weil die Veränderlichkeit hierbei keine Regel kennt. Dasselbe sage man von der Länge des Kapselstiels.

Die dritte obenerwähnte Form würde das *Orthotrichum strictum* n. sp. bilden. Die Blätter sind zwar stets sehr gespitzt, manchmal auch pfriemlich und am Rande mit noch ansehnlich vortretenden Zellwänden, aber im feuchten Zustande sind sie aufrecht abstehend, oder höchstens abstehend, niemals sehr lang zugespitzt, im trockenen Zustande liegen die Blätter straff am Stamme an, so dass dieser damit enge bedeckt ist. An jüngeren Exemplaren können die Blätter sogar lanzettlich-spitzig genannt werden. Die Kapseln sind nicht grösser als bei der europäischen Form, der Stiel oft unscheinbar, zuweilen aber deutlich. Brutzellen sind keine an den Blättern, deren Rand bis zum unteren Drittheil flach, dann aber umgebogen ist, und die Papillen, obgleich wie in der Normalform des *Orth. Lyellii*, sind stets kürzer, als bei *O. papillosum*, manchmal auch sehr kurz.

Diese 3 Formen würde ich wohl nur bis zur Constatirung einer gewissen Beständigkeit als Formen und nicht einmal als Varietäten betrachten, ich gebe aber zu, dass die Erscheinung der einzelnen Exemplare, unter sich verglichen, so frappant ist, dass es nicht zu wundern ist, wenn bereits eine besondere Art (das *O. papillosum*) von *O. Lyellii* abge sondert wurde, und wenn auch die dritte von mir näher gekennzeichnete Form als eigene Art angenommen wird.

Die Uebergänge von einer zur anderen Form sind nicht selten, und oft wird man nicht wissen können, ob ein Exemplar zu *O. Lyellii* oder *O. papillosum* oder *O. strictum* gehört. — Würde eine weitergehende Sonderung der Formen vorgenommen, so würde man auf eine Unterscheidung von Individuen, nicht aber von Arten hinaus kommen.

*O. obtusifolium* Drum.

Washington: Kahchess Lake (603).

Fam. Encalypteae.

*Encalypta vulgaris* Hdw.

Montana: Garrison (1377), Helena (1375).

var. *pilifera* Sch. Wash.: Ellensburgh (958).

*E. rhabdocarpa* Schwgr.

Washington: Easton (609). Montana: Helena (1279, 1380).



*E. ciliata* Hdw.

Washington: Easton (608), Weston (365, 481). Idaho: Coeur d'Alène (1178). Montana: Heron (1277).

**Trib. Tetraphidaceae.**

*Tetraphis pellucida* Hdw.

Washington: Easton (610), Weston (485), Enumclaw (366).

**Trib. Splachnaceae.**

(Bearbeitet von Prof. Dr. Brotherus.)

*Tetraplodon mnioides* (Sw.) Br. eur.

Washington: Cascaden, Enumclaw, c. fr. (367, 374).

**Trib. Funariaceae.**

*Physcomitrium pyriforme* (L.) Brid.

Illinois: Chicago, c. fr. (1771).

*Funaria hygrometrica* (L.) Sibth.

Illinois: Chicago, c. fr. (1773). Indiana: Hobart, Calumet River, c. fr. (1774). Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1493). Idaho: Pend d'Oreille Lake, Sand Point, c. fr. (1179). Oregon: Mount Hood, 7000 ped. alt., c. fr. (1043), Astoria, c. fr. (278). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (611), Ellensburgh, c. fr. (959), Tacoma, c. fr. (181), Seattle, c. fr. (180).

**Trib. Bryaceae.**

*Leptobryum pyriforme* (L.) Wils.

Illinois: Chicago, Humboldt Park, ster. (1790). Idaho: Coeur d'Alène, c. fr. (1182). Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1520). Oregon: Mount Hood, 7000 ped. alt., c. fr. (1048, 1049). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (634), Enumclaw, c. fr. (381), Kahchess Lake, c. fr. (805), Rigi ad Clealum Lake, c. fr. (909), Ellensburgh, c. fr. (962), Tacoma, c. fr. (183, 963).

*Pohlia* Hedw., Lindb. (*Webera* Hedw. haud Ehrh.)

*P. albicans* (Wahlenb.) Lindb.

Idaho: Coeur d'Alène, ster. (1189). Oregon: Mount Hood, ster. (1053a, 1054—55, 1057—59). Indiana: Hobart (1781). Washington: Cascaden, Easton, ster. (631, 632, 975), Enumclaw, ster. (371a, 376), Ellensburgh, ster. (968), Tacoma, ster. (184, 185).

*P. longibracteata* Broth. (Bot. Centralbl. 1890 No. 52.)

Dioica; caespitosa, caespitibus laxiusculis, e glaucoviridi albicantibus, nitidiusculis; caulis ad 2 cm usque altus, rubellus, gracilis, erectus, flexuosus, simplex, infima basi tantum fusco-radiculosus, laxe foliosus; folia patentia, longe decurrentia, subplana, lineari-lanceolata, breviter acuminata, acuta, media et superiora circa 2,5 mm longa et circa 0,5 mm lata, marginibus e basi ad medium parce revolutis vel subplanis, ex apice ad medium serratis, haud limbatis, nervo pallido, basi circa 0,075 mm lato, infra apicem evanido, cellulis omnibus elongatis, angustis, 0,015—0,017 mm latis, parce chlorophyllosis, laevissimis. Planta mascula eisdem sterilibus similis, gracilior, foliis remotioribus, patulis; perigonium discoideum; bracteae perigonii internae patulae, e basi paullo latiore, concava longissime lineari-lanceolatae, usque ad 5 mm longae, acutae marginibus planis, ubique fere serratis, nervo infra apicem evanido, intimae brevissimae, late spathulato-acuminatae, subintegrae, luteae, laxe reticulatae, antheridia numerosa et paraphyses numerosas subclavatas in axillis ferentes. Caetera ignota.

Patria. Oregon: Astoria, in terra argillosa (n. 276).

Species perigoniis discoideis, foliis angustis, serratis et bracteis perigonii longissimis insignis.

*P. commutata* (Schimp.) Lindb.

Oregon: Mount Hood, c. fr. (1060, 1081).

*P. Ludwigii* (Sch.).

Oregon: Mount Hood, ad rivulum glaciale, ster. (1053, 1056).

*P. gracilis* (Schleich.) Lindb.

Oregon: Mount Hood, ster. (1080).

*P. annotina* (L.) Lindb.

Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (976), Ellensburgh, c. fr. (974), Enumclaw, c. fr. (386—88). Oregon: Mt. Hood (1047).

*P. carnea* (L.) Lindb.

Dacota: ad fl. Missouri pr. Bismarck, c. fr. (1615).

*P. nutans* (Schreb.) Lindb.

Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1501, 1502, 1504). Oregon: Mount Hood, c. fr. (1064, 1071, 1076, 1078). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (629), Rigi ad Clealum Lake, c. fr. (910). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (57).

*P. cucullata* Schwaegr.

Oregon: Mount Hood, ster. (1051, 1052, 1056), ad rivulum glaciale (1066).

*P. cruda* (L.) Lindb.

Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1514). Upper Falls (1500). Oregon: Mount Hood, ad rivulum glaciale 8000 p. alt., c. fr. (1061—63, 1067). Washington: Cascaden, Easton c. fr. (633), Kahchess Lake, c. fr. (806), Rigi (911).

f. *gracilis*. Oregon: Mount Hood, Krater 11000 p. alt. (1077).

*P. longicollis* (Sw.) Lindb.

Wyoming: Yellowstone, National Park, Upper Fall, 7000 ped. alt., c. fr. (1498—99). Oregon: Mount Hood, c. fr. (1065). Washington: Cascaden, Rigi ad Clealum Lake, ster. (907).

*Bryum* Dill. Schimp.

*B. roseum* Schreb.

Illinois: Chicago, ster. (1797—98). Indiana: Hobart, Calumet River, ster. (1795).

*B. capillare* L.

Illinois: Chicago, ster. (1780). Wyoming: Yellowstone National Park (1517, f. *sterilis*, ad var. *carinthiacum vergens*). Montana: Rocky Mountains, Garrison (1385, f. *sterilis*, ad var. *carinthiacum vergens*). Idaho: Coeur d'Alène, ster. (1183). Washington: Cascaden, Easton, ster. (565a), Roslyn, ster. (636), Enumclaw, c. fr. (382, 383), Tacoma, c. fr. (187, 188, 191), Astoria, c. fr. (274, 275). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (56, 62, 63).

*B. pseudotriquetrum* (Hedw.) Schwaegr.

Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1515). Montana: Rocky Mountains, St. Ignatius ad Ravalli, ster. (1282). Washington: Cascaden, Easton, ster. (630), Roslyn, c. fr. (637), Rigi ad Clealum Lake, c. fr. (906—908), Kahchess Lake (813, f. *sterilis*, foliis decurrentibus), Ellensburgh, ster. (969), Enumclaw, c. fr. (380, f. foliis brevibus, obtusis, marg. valde revolutis), Tacoma, ster. (977). Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1515). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (60, 61, 64, 65) et ibidem f. foliis longe cuspidatis, c. fr. (54).

- var. *gracilescens* Schimp. Wisconsin: Princeton, ster. (1617, 1618). Wyoming: Yellowstone National Park, ster. (1508). Washington: Cascaden, Enumclaw, c. fr. (375, 389).
- B. turbinatum* (Hedw.) Schwaegr.  
Montana: Rocky Mountains, Deer Lodge, ster. (1382).  
Wyoming: Yellowstone National Park, ster. (1503a, f. fol. marginibus omnino planis).
- B. Duvalii* Voit.  
Washington: Cascaden, Kahchess Lake, ster. (812).
- B. pallens* Sw.  
Oregon: Mount Hood, c. fr. (1075a). Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1505a).
- B. Atwateriae* K. Müll.  
Washington: Cascaden, Easton, ster. (620), Enumclaw, ster. (372, 373). Vancouver Island: Victoria, ad rupes litoreas, ster. (53).
- B. Muehlenbeckii* Br. eur.  
Oregon: Mount Hood, ster. (s. n.). Wyoming: Yellowstone National Park, ster. (1513). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (621), Rigi ad Clealum Lake, ster. (912), Ellensburgh, c. fr. (964).
- B. argenteum* L.  
Illinois: Chicago, c. fr. (1779). Indiana: Hobart, Calumet River, c. fr. (1778).
- B. caespiticium* L.  
Illinois: Chicago, c. fr. (1783). Indiana: Hobart, Calumet River, c. fr. (1784). Minnesota: Minneapolis, c. fr. (1614). Idaho: Coeur d'Alène, c. fr. (1184, 1188), Pend d'Oreille, c. fr. (1187). Oregon: Mount Hood, c. fr. (1074, 1075). Montana: Rocky Mountains, Heron, c. fr. (1283), Helena, c. fr. (1388), Ravalli, c. fr. (1280). Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1516, 1519). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (622, 623, 626, 628), Clealum Lake, c. fr. (913), Kahchess Lake, c. fr. (809, 811), Roslyn, c. fr. (639), Enumclaw, c. fr. (383), Ellensburgh, c. fr. (965, 966). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (s. n.).
- B. subrotundum* Brid.  
Wyoming: Yellowstone National Park, parce sed fert. (1511).

*B. pallescens* Schleich.

Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (624).

*B. bimum* Schreb.

Illinois: Chicago, c. fr. (1786, 1791). Idaho: Coeur d'Alène, c. fr. (1184 b), Pend d'Oreille Lake, Sand Point, c. fr. (1187 a). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (627), Roslyn, c. fr. (637 a), Enumclaw, c. fr. (377, 379, 385).

\* *B. affine* (Bruch.) Lindb. (Syn.: *Bryum cuspidatum* [Br. eur.] Schimp. Synops. ed. II.)

Illinois: Chicago, c. fr. (1787, 1788). Wisconsin: Princeton, c. fr. (1619). Idaho: Pend d'Oreille Lake, Sand Point, c. fr. (1185, 1186), Coeur d'Alène, c. fr. (1184 a). Montana: Rocky Mountains, Ravalli, c. fr. (1281), Garrison, c. fr. (1383). Oregon: Mount. Hood, c. fr. (1073). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (628), Roslyn, c. fr. (635), Enumclaw, c. fr. (378), Ellensburgh, c. fr. (970), Thorp pr. Ellensburgh, c. fr. (971, f. floribus polygamis), Kahchess Lake, c. fr. (808); Tacoma, c. fr. (186, 189, 190, 978); Seattle, c. fr. (192, 193). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (59).

\* *B. cirratum* (Hornsch.) Lindb.

Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1506, 1509, 1510). Washington: Cascaden, Roslyn, c. fr. (638).

*B. pendulum* (Hornsch.) Schimp.

Wyoming: Yellowstone, National Park, Upper Fall, 7000 ped. alt., c. fr. (1500, 1507).

*B. Roellii* Philib. Rev. bryol. 1890, p. 56.

„Polygamum, flavovirens. Folia in parte caulis superiore glomerata, ovato-aut elongato-lanceolata, acuminata, fere integerrima, e cellulis angustis dense texta, nervo in cuspidem rigidam vix denticulatam longe excedente, margine leviter incrassato parum distincto non colorato, in infimis interdum subplano, in caeteris late reflexo. Pedicellus 2—4 cm aequans. Capsula oblonga circiter 3,5 mm longa, pallescens; operculum conicum, subinde paulo intensius coloratum. Annulus latus pallidus. Peristomium e basi rubra totum deinceps pallidissimum; internum externo tota longitudine tenaciter adhaerens et quasi conflatum; processus irregulares dentibus lateraliter adfixi, aut obsoleti; cilia nulla. Dentium lamina dorsalis tenuissima vix conspicua; ventralis pallida dissepimentis verticalibus membranae interiori adnatis in 3—4 cellularum series divisa et excavata. Sporae 20—25  $\mu$  metientes.“

Philib. l. c.

Washington: Cascaden, Ellensburgh, c. fr. (972, 973).

A. Br. pendulo (Hornsch.) Schimp., proximo, notis supra expositis facile distinguitur.

*Mnium* L., Schwaegr.

*M. cuspidatum* Hedw. (Syn. *Astrophyllum silvaticum* Lindb.).

Illinois: Chicago, c. fr. (1794, 1799, 1800, 1801). Wisconsin: Kilborn, c. fr. (1620).

*M. venustum* Mitt.

Idaho: Coeur d'Alène, c. fr. (1191). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (644, 645), Enumclaw, c. fr. (390, 396, 397). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (75).

*M. medium* Br. eur.

Oregon: Mount Hood, ster. (1084). Idaho: Coeur d'Alène, ster. (1190). Washington: Cascaden, Enumclaw, c. fr. (392, 395). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (67, 70).

*M. lucidum* (Britt.) (Bull. of the Torrey Bot. Club vol. XVIII. 2. 1890.) [*M. Roellii* Broth. n. sp. (Bot. Centralbl. 1890 No. 52.)]

Dioicum; laxe caespitosum, caespitibus latis, pallide viridibus, siccis vernicoso-nitidis; caulis ad 2 cm usque altus, niger, ad basin brevi spatio longe fusco-radiculosus, angulatus, erectus, flexuosus, simplex; folia inferiora remota, squamaeformia, tenera, hyalina, ovata, acuta, longe decurrentia, integerrima, haud limbata, laxe reticulata, evanidinervia, comalia conferta, patentia, sicca fere immutata, vernicoso-nitida, pellucida, subplana, fere aequalia, infima tantum minora, haud decurrentia, e basi 0,8—0,9 mm lata acuminato-spathulata, acuta, 0,5—0,6 cm longa, superne 2,5 mm lata, ex apice versus tertiam partem vel paullo ultra brevissime denticulata, marginibus e basi ad vel paullo ultra medium revolutis, limbatis, limbo concolore, unistratoso, cellulis biseriatis, nervo basi crasso, sursum tenuiore, viridi, infra apicem evanido vel breviter excurrente, cellulis leptodermicis, pellucidis, parcius chlorophyllosis, basilaribus oblongo-hexagonis, 0,09—0,11 mm longis et 0,03 mm latis, superioribus late hexagonis, circa 0,085 mm longis et 0,045 mm latis; bracteae perichaetii erectae, foliis breviores et multo angustiores, intimae multo minores, ovato-lanceolatae, integrae vel apice parce denticulatae, marginibus planis, haud limbatis;

seta solitaria, ad 5,5 cm usque alta, erecta, stricta vel flexuosula, sicca nitidissima haud torta, inferne crassa, rufo-purpurea, apice multo tenuiore, pallida; theca e collo brevi elongato-subcylindrica, 7 mm longa et 0,75 mm crassa, horizontalis, pallida, deoperculata nitidiuscula, nutans, rufescens, sicca laevis, sub ore haud constricta; annulus 0,12 mm latus; peristomium duplex; exostomii dentes lanceolati, obtusiusculi, dense trabeculati et papilloso, lutei, 0,74—0,76 mm longi et 0,17 mm lati; endostomium albidum, papillosum; corona basilaris ad medios dentes producta, integra, processus carinati, perforati, cilia quaterna, longa, filiformia, nodulosa; spori 0,012—0,015 mm, ochracei, minute papilloso; operculum 0,9 mm altum, alte conicum, pallidum, apiculo brevi, plus minusve obtuso, rubro. Calyptra et planta mascula ignotae.

Patria. Oregon: Mount Hood, ad rivulum glaciale, 7000 ped. alt., c. fr. (1082). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (648), Weston, c. fr. (486), Rigi ad Clealum Lake, c. fr. (914), Kahchess Lake, c. fr. (818).

Species pulcherrima, distinctissima, thecae forma Rhodobryis nonnullis simillima, sed peristomio Mnii. Notis supra expositis ab omnibus speciebus generis facillime distinguitur.

*M. affine* Bland. (Syn. *Astrophyllum cuspidatum* [L., Neck.] Lindb.)

Illinois: Chicago, ster. (1800a). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (643). Wyoming: Nat.-Park (1521).

*M. insigne* Mitt.

Washington: Cascaden, Easton, ster. (647), Enumclaw, c. fr. (394). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (68, 69).

*M. serratum* Schrad.

Illinois: Chicago, Argyle, ster. (1799a). Wyoming: Yellowstone National-Park, c. fr. (1522). Montana: Rocky Mountains, S. Ignatius pr. Ravalli, c. fr. (1284—85), Deer Lodge, ster. (1389).

*M. spinulosum* Br. eur.

Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (641, 642), Weston, c. fr. (487).

*M. punctatum* L.

Oregon: Mount. Hood, 5000 ped. alt., ster. (1083). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (643a, 649), Enumclaw, c. fr. (391, 393), Kahchess Lake, ster. (816), Tacoma, c. fr. (196). Oregon: Astoria, c. fr. (281). Vancouver Island: Victoria (71, 72).

*Leucolepis acanthoneura* (Schw.) Lindb. Syn. *Hypnum acanthoneuron* Schwaegr. Suppl. III, P. II, fasc. 1, n. 258b (1829). *Bryum Menziesii* Hook. Bot. Misc. I, p. 36 (1830). *Mnium* (*Rhizogonium*) *Menziesii* C.-Müll. syn. I, p. 177.

Oregon: Mt. Hood, 8000 ped. alt., ster. (1085). Washington: Cascaden, Kahchess Lake, ster. (817), Enumclaw, c. fr. (398), Easton, ster. (646), Seattle, c. fr. (194), Weston, c. fr. (488), Tacoma, c. fr. (195), Astoria, c. fr. (279, 280). Vancouver Island: Victoria, in silvis primaevae, c. fr. (73, 74).

*Meesea trichoides* (L.) Spruc. (Syn. *M. uliginosa* Hedw.)

Wisconsin: Princeton, c. fr. (1613).

*Aulacomnium androgynum* (L.) Schwaegr.

Montana: Rocky Mountains, S. Ignatius pr. Ravalli, c. fr. (1286). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (650). Enumclaw, c. fr. (399), Kahchess Lake, c. fr. (819), Tacoma, c. fr. (198, 199, 201), Seattle, c. fr. (197). Oregon: Astoria, c. fr. (282). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (76).

*Aulacomnium palustre* (L.) Schwaegr.

Indiana: Hobart, Calumet River, c. fr. (1802—4). Wisconsin: Princeton, c. fr. (1621—22). Wyoming: Yellowstone National Park, 6000 ped. alt., ster. (1523—25). Idaho: Coeur d'Alène, ster. (1192). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (651, 652), Enumclaw, c. fr. (400, 401), Seattle, ster. (200).

*Aulacomnium heterostichum* (Palis.) Br. eur.

Indiana: Hobart, Calumet River, c. fr. (1496).

*Bartramia ithyphylla* Brid.

Oregon: Mount. Hood, ster. (1044). Wyoming: Yellowstone National Park, c. fr. (1494). Washington: Cascaden, Rigi ad Clealum Lake, ster. (902), Easton, c. fr. (616).

*Bartramia crispa* Sw.

Idaho: Coeur d'Alène, c. fr. (1181). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (615—18), Kahchess Lake, ster. (802).

var. *pomiformis* (L.) Lindb.

Wisconsin: Kilborn, ster. (1612).



*Bartramia* (*Glyphocarpus*) *Menziesii* Turn.

Oregon: Mount. Hood, ster. (1045). Idaho: Coeur d'Alène, ster. (1180). Washington: Cascaden, Easton, ster. (612—614). Vancouver Island: Victoria, ad rupes siccas, c. fr. (51).

*Philonotis* *Muehlenbergii* Brid.

Washington: Cascaden, Rigi ad Clealum Lake, c. fr. (903—905). Wyoming: Yellowstone National Park (1552). Montana: Ravalli (1322 ex p.).

*Philonotis* *Macounii* Lesqu.

Washington: Cascaden, Enumclaw, c. fr. (368—370).

*Philonotis fontana* (L.) Brid.

Wyoming: Yellowstone National Park, ster. (1495, 1497, 1503). Montana: Deer Lodge, ster. (1381). Oregon: Mount. Hood, ster. (1046). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (619), Enumclaw, c. fr. (371), Kahchess Lake, c. fr. (803), Roslyn, pl. masc. (640), Ellensburgh, ster. (960, 961). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (52).

*Philonotis caespitosa* Wils.

Illinois: Chicago, ster. (1775—1777).

*Philonotis seriata* Mitt.

Washington: Seattle, ster. (182).

*Timmia austriaca* Hedw.

Wyoming: Yellowstone National Park, ster. (1526). Montana: Rocky Mountains, Heron, ster. (1287). Washington: Cascaden, Weston, ster. (489), Easton, c. fr. (653, 654), Kahchess Lake, ster. (820). Vancouver Island: Victoria, ster. (77).

*Timmia bavarica* Hessel.

Montana: Rocky Mountains, Helena, c. fr. (1390).

**Trib. Polytrichaceae.**

*Catharinea undulata* (L.) W. M.

Washington: Cascaden, Enumclaw, c. fr. (402, 403), Easton, ster. (655), Astoria, c. fr. (283).

*Catharinea angustata* Brid.

Illinois: Chicago, Argyle, pl. masc. (1765). Indiana: Hobart, Calumet River, c. fr. (1806—10). Wisconsin: Princeton, c. fr. (1623), Kilborn, c. fr. (1624), Milwaukee, c. fr. (1625)

*Oligotrichum aligerum* Mitt.

Oregon: Hood River, 5000 p. alt., ster. (1086), Mt. Hood, in rivulo nivali, 7000 p. alt., ster. (1087). Washington: Astoria, ster. (284).

*Polytrichadelphus Lyallii* Mitt.

Oregon: Mt. Hood, 7000 p. alt., in declivibus graminosis, c. fr. (1088, 1089), Mt. Hood, ad rivulum nivalem, ster. (1090), Mt. Hood, ster. (1091).

*Pogonatum alpinum* L.

Wisconsin: Kilborn, c. fr. (1628). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (656), Oregon: Astoria, c. fr. (285, 286, 287).

*Polytrichum commune* L.

Illinois: Chicago, Calumet River, ster. (1812). Indiana: Hobart, ster. (1813). Washington: Tacoma, c. fr. (204).

*Polytrichum juniperinum* Willd.

Wisconsin: Princeton, c. fr. (1624). Indiana: Hobart, Calumet River, c. fr. (1814). Montana: Rocky Mountains, Heron, c. fr. (1288). Idaho: Pend d'Oreille Lake, Sand Point, c. fr. (1194). Washington: Cascaden, Easton, c. fr. (658, 659), Roslyn, c. fr. (657), Rigi ad Clealum Lake, 6000 ped. alt., c. fr. (915), Enumclaw, c. fr. (405, 406, 407), Seattle, c. fr. (202, 203), Tacoma, c. fr. (205), Astoria, c. fr. (288). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (80, 81).

\**Polytrichum strictum* (Banks.).

Wyoming: Yellowstone National Park, ster. (1527).

*Polytrichum piliferum* Schreb.

Wisconsin: Princeton, c. fr. (1626). Wyoming: Yellowstone National Park, ster. (1528). Idaho: Coeur d'Alène, c. fr. (1193). Washington: Cascaden, Rigi ad Clealum Lake, 6000 p. alt., c. fr. (916), Enumclaw, c. fr. (408), Tacoma, c. fr. (206). Vancouver Island: Victoria, c. fr. (78, 79).

*Polytrichum attenuatum* Menz. in Trans. L. Soc. IV, p. 72, n. 7 (1798). (Syn. *P. formosum* Hedw. sp. musc. p. 92 [1801].)

Washington: Cascaden, Enumclaw, c. fr. (404).

*Polytrichum ohioense* Ren. et Card.

Illinois: Chicago, c. fr. (1811), Edgewater pr. Chicago, c. fr. (1815).

Ordo IV. Pleurocarpae.

(Bearbeitet von den Herren F. Renauld in Monaco und J. Cardot in Stenay, Meuse).

Fam. Fontinaleae.\*)

Fontinalis Dill.

*F. antipyretica* L. 1.

Wyoming: Yellowstone National Park (1529).

var. *gigantea* Sull. Vancouver: Victoria (89 in p.).

var. *rigens* Ren. & Card. (Bot. Centralbl. 1890 No. 52.)

Caulis rigidus, basi denudatus, ramis patulis divaricatis. Folia lutescenti-nitida, remota, patentia, haud imbricata, rigida, valde carinata. Habitu *Hypno cordifolio* aliquantum simile. — Vancouver: Victoria (83). Washington: Enumclaw (453).

*F. neomexicana* Sull. & Lesqu. 3.

Washington: Weston (490, 491), Hot springs (492), Easton (660, 661—663), Clealum (917), Rigi 6000' (918), Enumclaw, planta masc. forma robustior (409). Montana: Ravalli (1289).

Die von Herrn Dr. Röhl gesammelten Exemplare sind prachtvoll und reich fruchtend.

var. *columbica* Card. Washington: Cascaden, Easton (661 in p.). Idaho: Rathdrum (1125).

*F. Kindbergii* Ren. & Card. 3. (*F. antipyretica* var. *cuspidata* et *purpurascens* K. Müll. *F. neomexicana* var. *robusta* K. Müll.).

Vancouver Island: Victoria (84—88). Washington: Easton (668a), Kahchess Lake 821, 822, Roslyn (668).

f. *robustior* Card. Vancouver: Victoria (89), Easton (665—667), Kitchelos Lake (823).

f. *gracilior* Card. Idaho: Coeur d'Alène (1196, 1197, 1200).

*F. Howellii* Ren. & Card. 4.

Washington: Tacoma (207).

*F. mollis* K. Müll. spec. n. (Botan. Centralbl. 1890 No. 52.) 2.

Caulis mediocriter elongatus, flaccidus, complanatus, latiusculus; folia caulina viridissima, mollia, laxè conferta, e basi brevissima recurva, angulis laxè et fuscidule reticu-

---

\*) Die Zahl hinter dem Artnamen bezeichnet die Werthigkeit der betreffenden Art (vergl. Monographie des Fontinalacées par Jules Cardot. Mém. de la Société nationale des sciences de Cherbourg T. XXVIII. 1892).

latis ornata, late ovata, brevissime obtusiusculo-acuminata vel obtusata et cucullata, integerrima, margine ubique erecta, nunquam convolutacea, enervia, e cellulis perangustis, elongatis, tenuibus, valde chlorophyllosis areolata; perichaetium molle inflato-ovale emersum, e foliis squamato-appressis obtusissimis compositum, truncatum; theca immersa, ovalis, operculo brevi campanulato, conico, obtusato, cartilagineo obtecta; peristomii dentes externi elongati, stricti, robusti, intense purpurei, dorso prominenti-trabeculati fissi, apice solum cohaerentem fenestrato-reticulatum, trabibus transversalibus, tenuibus, geniculatis, tenuiter asperulis ornatum sistentes.

*Patria.* Washington: ad ostium fluminis Columbia 15. Julio 1888 (292).

Surculis viridissimis mollissimis flaccidissimis foliisque cucullato-obtusatis raptim distinguitur.

*F. hypnoides* Hartm. 1.

Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1554, 1582, 1583).

Montana: Deer Lodge (1432—1434).

*F. tenella* Card. 3.

Idaho: Pend d'Oreille Lake (1242 in p.).

Fam. Dichelymeae.

*Dichelyma* Myr.

*D. uncinatum* Mitt.

Vancouver: Victoria (90). Zwischenform zw. *D. uncinatum* u. *D. falcatum*. Idaho: Lac Coeur d'Alène (201, 203, 204). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1530).

var. *cylindricarpum* (Aust.) Card. Idaho: Coeur d'Alène (1202).

Fam. Neckereae.

*Neckera Menziesii* Hook.

Vancouver: Victoria (92—95). Oregon: Astoria (209), Mt. Hood (1094). Hood River (1095). Washington: Tacoma (210), Enumclaw (412), Hot springs (493—497), Easton (662, 670, 671), Kahchess Lake (824). Idaho: Coeur d'Alène (1205). Montana: St. Ignatius (1290). Heron (1291).

var. *limnobioides* Ren. & Card. var. n. (Bot. Centralbl. 1890 No. 52.)

Habitu Hypno (*Limnobia*) molli vel dilatato simile. Caespites nigro-rufescentes. Folia laevia, vel vix undulata, breviora, integra vel superne obsolete denticulata, obtusa vel apiculata, rete laxiore, costa ad medium vel ultra producta.

Oregon: Mt. Hood, Cascades (1120).

*Neckera Douglasii* Hook.

Vancouver: Victoria (91). Oregon: Astoria (290). Washington: Seattle (208), Tacoma (209), Enumclaw (410, 411), Weston (498).

Fam. Leptodonteae.

*Alsia californica* Sull.

Vancouver: Victoria (96, 97, 119 c ♂).

*Alsia abietina* Sull.

Washington: Tacoma (212—214).

Fam. Leucodonteae.

*Antitrichia curtispindula* Brid.

Washington: Enumclaw (464), Easton (697), Tacoma (255), Weston (527). Vancouver: Victoria (150).

var. *gigantea* Sull. Washington: Weston (526), Enumclaw (460, 462, 463). Vancouver: Victoria (151).

Diese Form ist besonders gekennzeichnet durch ihre Rippe, welche im unteren Theil mit zahlreichen und längeren Faserbündeln versehen ist. Sie ist nicht immer stärker, als die typische Form.

*Antitrichia californica* Sull.

Vancouver: Victoria (98, 99). Washington: Tacoma (215, 216). Oregon: Mt. Hood (1096). Idaho: Coeur d'Alène (1208).

Die Blätter dieser Art sind oft ebenso stark gezähnt an ihrem oberen Theil, als diejenigen der *A. curtispindula*, aber die *A. calif.* unterscheidet sich leicht von dieser letzteren durch ihre kleineren Dimensionen, ihre kätzchenförmigen Zweige, ihre mehr dachziegelig gelagerten Blätter mit kürzeren Zellen, ihre steife Seta, ihre verlängertere, cylindrische Kapsel, ihre schärfer zugespitzten Perichätial-Blätter.

Fam. Pterigynandreae.

*Pterigynandrum filiforme* Hedw.

Idaho: Coeur d'Alène (1206). Montana: St. Ignatius (1295).

Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1534, 1537a, 1552).

var. *heteropterum* Sch. Washington: Kitchelos Lake (826).

Fam. Leskeae.

*Thelia asprella* Sull.

Indiana: Hobart, Calumet River (1829, 1830). Illinois: Chicago (1874a).

var. *Lescurii* (Th. Lescurii Sull.). Illinois: Chicago (1831—33).

Die der *Th. Lescurii* Sulliv. zugeschriebenen Kennzeichen scheinen uns nicht ausreichend, um diese Pflanze als besondere

Art aufzustellen. Das aus der Form der Warzen entnommene Kennzeichen, nach welchem bei *Th. Lescurii* die Warzen 4- oder 5-theilig-sternförmig sind, während sie bei *Th. asprella* einfach zweispaltig wären, hat gar keinen Werth, da die Exemplare von *Th. asprella*, welche wir untersucht haben, zugleich zweispaltige und sternförmige Warzen zeigen. Die Längen der aufgesetzten Spitze und der Cilien am Rand des Blattes geben auch kein beständiges Kennzeichen, sondern sind ungemein veränderlich, eben so wohl bei *Th. asprella*, als auch in der benachbarten Art *Th. hirtella*. Die aus dem Peristom entnommenen Kennzeichen haben auch nicht mehr Werth.

*Th. Lescurii* ist also für uns eine blosse Varietät von *Th. asprella*, nur durch ihren kräftigeren Wuchs, ihre dichteren Zweige und ihre kürzer zugespitzten Blätter, welche keine oder weniger lange Cilien an den Blatträndern haben, unterschieden. Diese Kennzeichen sind übrigens keineswegs beständig und die Uebergangsformen sind nicht selten.

*Leskea polycarpa* Ehrh.

Illinois: Chicago (1816, 1817b, 1818b). Minnesota: Minnehaha bei Minneapolis (1631). Nord-Dacota: am Missouri bei Bismarck (1630).

var. *paludosa* Sch. Oregon: Astoria (293, 294, 312), Mt. Hood, Hood River (1097, 1098, 1101a). Idaho: Pend d'Oreille Lake (1207).

Die Pflanze von Illinois (No. 1816) hat sehr verschiedene Formen. Die Blätter sind stumpf, zugespitzt oder spitzig; die Blattrippe erreicht fast die Spitze oder verschwindet ziemlich weit von der Spitze; die Kapsel ist regelmässig oder leicht bogenförmig, gekrümmt, schmal, cylinderförmig oder länglich-oval. Gewisse Formen dieser Nummer nähern sich sehr der *L. gracilescens* Hedw., aber diese letzte, wie wir sie aus den Südstaaten (Florida und Louisiana) kennen, unterscheidet sich immer von *L. polycarpa* durch ihre stärkere Rippe und ihr wenig durchsichtiges Zellnetz, welches aus kleineren dickwandigen Zellen gebildet ist; die Kapsel ist auch im Allgemeinen kürzer, fester und von dunklerer Färbung, die Blätter sind oval und verschmälern sich in eine abgestumpfte Spitze; sie sind also nicht länglich-oval oder lanzettförmig-oval und scharf zugespitzt, wie bei *L. polycarpa*. Jedoch stehen sich diese beiden Pflanzen sehr nahe.

Die var. *paludosa* aus Oregon (No. 1097 u. 1098) hat im Allgemeinen eine kürzere Kapsel und einen kürzeren Stiel, als die europäische Form.

? *Myrinia Dieckii* Ren. & Card. sp. n. (Bot. Centralbl. 1890 No. 52.)

Caespitosa, sordide viridis. Caulis depressus, mollis, elongatus, irregulariter ramosus, ramis ascendentibus, curvulis, julaceis, attenuatis. Folia imbricata, concava, ovato-lanceolata, subacuta obtusave, marginibus undique planis vel basi revolutis, integris vel sinuolatis; costa lata, viridi, interdum subbifurca, longe infra apicem desinente; cellulis rhomboidali — hexagonis (4—8 — longioribus quam latioribus), laevibus, parietibus angustis, alaribus quadratis, numerosis, omnibus valde chlorophyllosis. Folia perichaetialia acuminata, apice obsolete denticulata. Pedicellus rubellus, circa 7 mm longus. Capsula erecta, subcylindrica. Dioica videtur. Flores masculi gemmiformes, antheridiis magnis, oblongis, paraphysibus aequilongis. Cetera ignota. — Oregon: Mt. Hood, Columbia, Hood River, ad populorum truncos, socia *Leskea polycarpa* var. *paludosa*. (1098, 1101.)

Die ziemlich zahlreichen, von Herrn Dr. Röhl gesammelten Exemplare tragen leider nur 2 oder 3 sehr alte und beinahe zerstörte Kapseln. Der Mangel einer in gutem Zustand befindlichen Fruchtentwicklung erlaubt uns nicht, die generische Classificirung dieses Moooses genau zu bestimmen, welches wir vorläufig in die Gattung *Myrinia* einreihen, da wir es nicht mit irgend welcher Sicherheit in eine andere Gattung stellen können. Die Form der Pflanze erinnert sehr an diejenige des *Scleropodium caespitosum* oder auch an die kräftigen Formen des *Pterigynandrum filiforme*, aber es ist doch unmöglich, sie der einen oder der anderen dieser beiden Species zu nähern, von welcher sie sich in anderen Beziehungen vollständig entfernt. Diese Pflanze wächst auf Baumstämmen, wahrscheinlich auf ihrem unteren Theil, am Rand von Gewässern, zusammen mit *Leskea polycarpa* var. *paludosa*.

*Anomodon rostratus* (Hedw.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1825—27). Illinois: Chicago (1817, 1818, 1819a, 1820a). Wisconsin: Princeton (1636). Minnesota: Minnebaha bei Minneapolis (1631a).

Gemein in allen östlichen Staaten bis Louisiana.

*Anomodon attenuatus* (Hedw.)

var. *brevifolius* Ren. & Card.

A planta typica differt foliis brevioribus, in parte superiore latioribus, rete distinctiore costaque minus translucente. Folia breviter apiculata, interdum obtusa, apice integra denticulatave; cespites obscure virides. Forma in America septentrionali communis.

Indiana: Hobart, Calumet River (1825 a). Illinois: Chicago (1816 b, 1817 a, 1818 a, 1820—22 a). Wisconsin: Kilborn (1635).

*Anomodon obtusifolius* B. S.

Illinois: Chicago (1816 a, 1822). Minnesota: Minnehaha bei Minneapolis (1629).

Fam. Orthothecieae.

*Platygyrium repens* (Brid.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1836 b—39 a). Wisconsin: Princeton (1645).

*Pylaisia intricata* (Hedw.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1834 a—36, 1838 a). Illinois: Chicago (1840).

Das unter dem Namen *P. Selwyni* von Herrn Kindberg beschriebene Moos hat das charakteristische Peristom der *P. intricata*. Es ist wahrscheinlich nur eine Varietät dieser Art, von welcher es sich nur durch die kürzere, fast kugelige Kapsel unterscheidet.

*Pylaisia subdenticulata* Sch.

Indiana: Hobart, Calumet River (1836 a).

Unterscheidet sich von *P. intricata* (Hedw.) und *P. velutina* B. S. durch die Segmente des inneren Peristoms, welche nicht mit den Zähnen zusammenhängen und nur wenig nach dem Kiel hin geöffnet sind, und von *P. polyantha* (Schreb.) und *P. heteromalla* B. S. durch kürzer zugespitzte Blätter mit breiteren und kürzeren Zellen.

*Pylaisia species incerta sterilis*.

Wisconsin: Kilborn (1669).

*Pylaisia species (?) sterilis*.

Wyoming: Yellowstone, National Park (1533).

*Cylindrothecium cladorrhizans* (Hedw.).

Indiana: Hobart (1899). Illinois: Chicago (1864 b, 1907). Wisconsin: Princeton (1678).

Die amerikanische Pflanze ist von der europäischen Form ziemlich verschieden, und wir sind fast geneigt, diese letzte als eine besondere Species oder wenigstens Subspecies unter dem Namen *C. Schleicheri* B. S. zu betrachten, welche sich von der amerikanischen durch ihre grüneren, kräftigeren und üppigeren Rasen, ihre mehr flachen Blätter und ihren viel längeren Kapselstiel unterscheidet. Nach Herrn



Demeter gäbe es auch einige Verschiedenheit in dem Peristom und dem Ring. (Cfr. Revue bryologique 1889. Seite 85—89.)

*Cylindrothecium seductrix* (Hdw.)

Indiana: Hobart, Calumet River (1872—73, 1899 a).  
Illinois: Chicago (1868, 1874). Wisconsin: Princeton (1651).

*Climacium dendroides* Web. & M.

Washington: Enumclaw (417, 418), Kahchess Lake (839).  
Idaho: Coeur d'Alène (1211). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1532). Wisconsin: Dalles bei Kilborn (1644).

*C. dendroides* ist häufiger auf den Abhängen nach dem Stillen Ocean, als in den östlichen Staaten, wo an seiner Stelle die folgende Species vorkommt.

*C. americanum* Brid.

Indiana: Hobart, Calumet River (1842). Illinois: Waukegan bei Chicago (1841).

var. *Kindbergii* Ren. & Cord. Botan. Gazette XV. p. 59.

Indiana: Hobart, Calumet River (1842 a).

Fam. Thuidieae.

*Pseudoleskea atrovirens* (Dicks). Gemein in den westlichen Staaten.

Wash.: Easton (677, 681—690 a), Clealum Lake (922), Kitchelos Lake (825). Oregon: Mt. Hood (1002 a, 1196). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1535—36 a, 1539). Montana: Heron (1294).

forma robusta.

Washington: Easton (687), Kitchelos Lake (830, 832, 833).

var. *brachyclada* B. S.

Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1536).

var. *filamentosa* Boulay.

Washington: Easton (676). Oregon: Mt. Hood (1104).  
Montana: Heron (1292—94).

Subsp. *P. rigescens* (Wils.) Lindb. (*Hypn. radicosum* Mitt.)

Washington: Easton (679, 683), Clealum Lake (919, 920, 923). Oregon: Mt. Hood (1099—1102, 1119). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1538).

*P. atrovirens* zeigt in Amerika viel verschiedenere Formenbildung, als in Europa. Gewisse Formen sind äusserst kräftig; einige haben fast die Gestalt und die Form von *Anomodon attenuatus*. Die Kapsel ist oft schmaler als bei der europäischen Pflanze, und manchmal fast symmetrisch aufgerichtet; die Blätter sind mehr oder weniger gezähnt; ihr Zellnetz zeigt dieselben Variationen wie in Europa, die Zellen sind mehr oder weniger papillös, bald abgerundet, bald mehr oder weniger länglich. *P. rigescens* (Wils.), welches wir als Subspecies dem *P. atrovirens* unterordnen, unterscheidet sich von diesem nur durch sein loserer Zellnetz, gebildet aus grösseren und weicheren, wenig papillösen oder fast glatten Zellen; das Peristom unterscheidet sich nicht merklich von dem des *P. atrovirens*. Herr Jeanbernat hat uns seiner Zeit aus den Pyrenäen eine sterile und vollkommen identische Form geschickt, und wir besitzen andererseits unter dem Namen *Lescuraea insignis* De Not. eine ähnliche Pflanze aus der Schweiz. Herr Mitten, welcher weder das Peristom, noch die Kapsel seines *Hypnum radicosum* beschreibt, weil er nur ein unfruchtbares und unvollständiges Exemplar vor sich hatte, vergleicht seine Pflanze mit *Lescuraea insignis* De Not., indem er bemerkt, dass sie nur etwas kräftiger als dieses letztere sei, welches ausserdem mehr concave Blätter hat (Journ. Linn. vol. VIII, 31—32). Schimper (Syn. ed 2, II, 621) und Lindberg (Contrib. ad fl. crypt. Asiae bor. orient.) nähern im Gegentheil *L. insignis* den kräftigen Formen von *L. striata* B. S. (var. *saxicola*). Wir fügen noch hinzu, dass mehrere Exemplare dieser letzten Varietät, welche aus Finnland und aus den Pyrenäen herrühren, uns auf dem Rücken der Blätter einige sehr deutliche Papillen gezeigt haben, was nach sterilen Exemplaren die Abgrenzung der *Pseudoleskea rigescens* von kräftigen Formen der *Lescuraea striata* ziemlich schwierig macht. Jedoch glauben wir, dass *Leskea rigescens* Wils. wohl eine *Pseudoleskea* ist und von *P. atrovirens* specifisch nicht geschieden werden kann, von welchem es sich nur durch sein loserer und weniger papillöses Zellnetz unterscheidet, und wir sind ziemlich geneigt, demselben Typus gleichfalls *Lescuraea insignis* De Not. zuzustellen. Lesquereux und James (Manual 320) beschreiben eine Varietät *gracilis* des *Hypnum radicosum*, welche sich vielleicht auf die folgende Art bezieht, welche einen sehr deutlichen Typus bezeichnet, characterisirt durch seine schmalen Blätter und durch den Bau seines Peristoms.

*Pseudoleskea stenophylla* Ren. & Card. sp. n. (Bot. Centralbl. 1890 No. 52.)

Dioica an monoica? Caespites valde intricati, lutescentes. Caulis gracilis, tenax, depressus, valde radiculosus, irregulariter pinnatus, ramis gracilibus, attenuatis, ascendentibus. Folia erecto-patentia, anguste lanceolata, sensim longeque acuminata, integra vel superne obsolete denticulata, marginibus in parte inferiore revolutis, costa sat valida, viridi, in acumine evanida, cellulis incrassatis, alaribus numerosis quadratis, mediis sublinearibus truncatis, superioribus rhomboidali-ovatis, apice grosse et obtuse papillosis, Paraphyllia numerosa, triangulari-lanceolata vel subulata. Folia perichaeitalia interna vaginantia, oblonga, sat subito acuminata, integra, nervo in acumine dissoluto rete lineari laevissimo. Capsula in pedicello rubello laevi, superne dextrorsum torto, 6—8 mm longo, erecta, aetate inclinata vel pendula, ovato-oblonga, rufo-badia, sub ore leniter constricta. Peristomii dentes brunnei, lineari-lanceolati, intus lamellosi; processus in membrana basilari brevi anguste lineari-subulati, integri, dentibus aequilongi. Flores masculi parvi, numerosi, gemmiformes. — Cascades: Washington, Easton (672, 673), Kitchelos Lake (826 a).

Unterscheidet sich von *P. atrovirens* und *rigescens* durch seine schmälere, länger zugespitzten Blätter und die Segmente des inneren Peristoms, welche sehr schmal, linear-pfriemenförmig, beinahe haarförmig und ganzkielig sind. Wir haben den Blütenstand nicht bestimmen können: an den meisten Exemplaren haben wir mitten unter den fruchtbaren weiblichen Stämmchen andere, etwas dünnere Stämmchen mit männlichen Blüten gefunden; aber es ist uns unmöglich gewesen, uns zu versichern, ob diese männlichen Stämmchen wirklich von der weiblichen Pflanze unabhängig sind, oder ob sie mit ihr zusammenhängen. Da sie dieselbe mit Stengeln einschlingen, welche durch sehr dichten Filz verbunden sind, so ist diese Constatirung beinahe unmöglich. Durch seinen Wuchs gleicht dieses Moos der var. *filamentosa* von *P. atrovirens* und erinnert auch sehr an *Lescuraea striata*, von welchem es sich jedoch durch sein Zellnetz und sein Peristom etc. unterscheidet.

### *Heterocladium* Br. & Sch.

#### Sect. I. *Euheterocladium* Ren. & Card.

Ziemlich undurchsichtiges Zellnetz, gebildet aus kleinen oder mittelgrossen Zellen.

*H. heteropterum* (Spr.).

Washington: Easton (674, 675), Weston (602), Enumclaw (416). Oregon: Astoria (297).

Bei diesen Exemplaren reicht die kaum gabelförmig getheilte, beinahe einfache Blattrippe oft über die Mitte des Blattes hinaus.

Diese für Nord-Amerika neue Species ist auch auf der Insel Vancouver von Herrn J. Macoun gesammelt worden.

*H. dimorphum* (Brid.).

Washington: Easton (678, 691a), Clealum Lake (922). Idaho: Coeur d'Alène (1209).

*H. vancouveriense* (Kindb.). (*Thuidium vanc.* Kindb. mss.).

Cespites depressi, obscure virides. Caulis depressus, pinnatus, ramis ascendentibus curvulis. Folia subsecunda, ovato-lanceolata, late breviterque acuminata, marginibus planis superne denticulatis, costa plerumque simplici, interdum subbifurca, ad medium vel ultra producta, cellulis ovalibus oblongisve, superne dorso folii lenissime papillosis vel sublaevibus, alaribus quadratis. Paraphyllis haud numerosis, lanceolatis, integris. Capsula in pedicello purpureo brevi, 5—6 mill. longo, ovata, subarcuata, oblique erecta, operculo conico-acuminato. Peristomii dentes dense lamellosi, lutescentes; membrana interna elata; processus angusti, in carina fissi; cilia 2 sat longa.

Washington: Enumclaw (418a).

Diese Species ist zuerst von Herrn Macoun auf der Insel Vancouver entdeckt und von Herrn Kindberg *Thuidium Vancouveriense* benannt worden, aber trotz ihrer gewöhnlich einfachen und ziemlich langen Blattrippe scheint sie uns besser an ihrem Platz bei der Gattung *Heterocladium* zu stehen, und zwar wegen ihres Wuchses, welcher an denjenigen des *H. heteropterum* erinnert und wegen ihrer wenig zahlreichen und ungetheilten Paraphyllien.

Sect. II. *Eurybrochis* Ren. & Card. (Bot. Gazette XV. 60.)

Loses Zellgewebe, gebildet aus grösseren, halb durchsichtigen Zellen.

*H. aberrans* Ren. & Card. (Bot. Gaz. XV. 59.)

Washington: Easton (693a, 695b, 734, 735), Weston (515, 516), Enumclaw (442), Kahchess Lake (829a, 857).

Dieses Moos scheint dem *H. procurrens* Mitt. sehr nahe zu stehen, welches wir nur durch die in Journ. Linn. soc. VIII. S. 37 und Tafel 7 veröffentlichte Beschreibung

und durch die Abbildung kennen, nach welcher die Species des Herrn Mitten sich von der unsrigen durch ihre schmälere, stumpferen, stark unsymmetrischen Astblätter, die gerade, nicht gebogene Spitze der Perichätial-Blätter und durch die regelmässige, nicht gekrümmte Kapsel unterscheidet.

*Thuidium minutulum* (Hdw.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1846).

*Thuidium gracile* B. S.

Wisconsin: Princeton (1662a).

*Thuidium recognitum* (Hdw.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1843). Illinois: Chicago (1845, 1847). Wisconsin: Princeton (1638). Montana: St. Ignatius (1296).

*Thuidium delicatulum* Lindb.

Indiana: Hobart, Calumet River (1544). Wisconsin: Dalles bei Kilborn (1641—43), Princeton (1639).

*Thuidium Blandowii* (Web. & M.).

Washington: Enumclaw (413). Wyoming: Yellowstone, Nat. Park (1531). Wisconsin: Princeton (1637).

*Thuidium elodioides* Ren. et Card. sp. n.

Habitu *Elodio* paludoso omnino simile; differt foliis brevius acuminatis, caulinis basi fimbriatis, cellulisque brevioribus, ellipticis vel ovalibus papillois; A *Th. Blandowii* habitu graciliore, caulibus remotius et minus regulariter pinnatis, foliis caulinis angustioribus, cellulis laxioribus, paraphyllis brevioribus, foliisque perichaetialibus angustioribus, integris longissime subulatis, distinctum. Monoicum.

Indiana: Hobart, Calumet River (1849) spec. sterilia.

Nuperrime in Ohione, circa New-Bremen cum pedicellis vetustis et junioribus a C. Purpus detectum.

Eine ausgezeichnete Art, die zwischen *Elodium paludosum* und *Thuidium Blandowii* die Mitte hält.

*Claopodium crispifolium* (Hook.)

Washington: Easton (681a, 691—95), Weston (500, 503, 504), Seattle (211), Enumclaw (414, 415), Hot. Springs (501), Kitchelos Lake (833, 836, 838), Kahchess Lake (827, 828). Oregon: Astoria (295, 296). Idaho: Coeur d'Alène (1210). Montana: Heron (1292).

Die Exemplare sind in Bezug auf Grösse und Färbung sehr verschieden.

Das *Hypnum ramulosum* Hpe. scheint dem *H. crispifolium* Hook. sehr nahe zu stehen, und wir sind

selbst im Zweifel, ob nicht zwischen diesen beiden Arten eine Verwechslung stattgefunden hat. Die Pflanzen, welche wir hier auf *C. crispifolium* zurückführen, sind wohl mit allen denjenigen identisch, welche uns bis jetzt unter diesem Namen aus Amerika zugeschickt worden sind, mit Inbegriff der in Californien durch Bolander gesammelten und durch Lesquereux mitgetheilten Exemplare. Aber wenn wir in der Synopsis von K. Müller die Beschreibung dieser beiden Species lesen, finden wir, dass diejenige des *H. ramulosum* Hpe. besser auf die Exemplare passt, die wir als *Claopodium crispifolium* kennen, als diejenige des *H. crispifolium* Hook. Wir wollen jedoch bemerken, dass Herr Müller zur Zeit der Veröffentlichung seiner Synopsis diese letzte Pflanze noch nicht gesehen hatte, sondern deren Beschreibung nach Hooker giebt. Lesquereux und James haben sich in ihrem Manual darauf beschränkt, die Beschreibungen der Synopsis in's Englische zu übersetzen und bringen folglich keine Aufklärung in der Frage. Zwei Hypothesen sind also zulässig: entweder wäre das, was wir mit allen amerikanischen Bryologen für *C. crispifolium* halten, wenn man sich auf die Beschreibungen bezieht, das *C. ramulosum*; oder das *Hypnum ramulosum*, von Hampe in einer Zeit entdeckt, in der die amerikanischen Moose noch wenig bekannt waren, wäre gleichbedeutend mit *H. crispifolium*. Wir beschränken uns darauf, die Aufmerksamkeit der Bryologen auf diesen Punkt zu lenken, ohne die Frage, weder in dem einen, noch in dem anderen Sinne entscheiden zu wollen. Sicher ist, dass das *H. ramulosum* nie an einem anderen Ort angegeben worden ist, als an demjenigen, welcher in der Synopsis von Müller im Jahre 1851 ohne Namen des Sammlers bezeichnet ist (Cap. Disappointment, Wash. Terr.) und dass die auf der ganzen pacifischen Küste, von Californien bis British Columbia verbreitete Pflanze von allen amerikanischen Bryologen auf *C. crispifolium* zurückgeführt worden ist; es scheint uns angemessen, diesem Beispiel zu folgen, indem wir jedoch die Zweifel zum Ausdruck bringen, welche wir über diesen Gegenstand hegen; Zweifel, welche nur durch die Vergleichung der Original-Exemplare von Hooker und Hampe zu beseitigen sind.<sup>1)</sup>

(Fortsetzung folgt.)

---

<sup>1)</sup> Seitdem diese Arbeit geschrieben ist (Juli 1890), haben wir uns durch die Prüfung von Bruchstücken der Original-Exemplare von *H. crispifolium* Hook. und *H. ramulosum* Hpe., welche uns durch das Britische Museum mitgetheilt worden waren, überzeugen können, dass beide Pflanzen, wie wir vermutheten, vollständig identisch sind.

---

## Beobachtungen an *Chaetomorpha Henningsii* P. Richt.

Von P. Richter.

Im letztvergangenen Mai empfing ich von Herrn P. Hennings eine kleine Probe überwinterter, aber auch junger und schon gesprossener oben genannter *Chaetomorpha* aus dem Müggelsee bei Berlin in frischem Zustande übersendet, vortheilhaft in feuchtes Moos eingepackt. Durch dieses Material bin ich in den Stand gesetzt worden, meine Publikation<sup>1)</sup> dieser neuen Alge durch Angaben über Schwärmsporen- und Akinetenbildung, sowie über Sprossung zu ergänzen, worüber ich damals nichts berichten konnte. Ich fühle mich daher Herrn P. Hennings zu besonderem Dank für diese gütige Zusendung verpflichtet.

I. Schwärmsporenbildung. Gleich nach Empfang der Sendung brachte ich die noch feucht anzufühlenden Fäden in einen flachen Teller mit frischem Wasser. Eine sofortige Untersuchung zeigte mir nur Sprossungszustände an jungen und alten Fäden, am nächsten Tage jedoch bot sich mir in mittleren Zellen eines einzigen Fadens Schwärmsporenbildung dar. Es hoben sich 3 Zellen besonders ab: in der obersten war die Schwärmsporenbildung vorüber, die Zelle war bis auf einige wenige zurückgebliebene Schwärmsporen entleert, ein seitliches rundes Loch liess die Durchschlüpfungsstelle erkennen; die nächste Zelle war ganz erfüllt mit Schwärmern und in der weiter nach unten angrenzenden Zelle war die Schwärmsporenbildung erst eingeleitet. Einige Schwärmsporen bewegten sich langsam in der Umgebung des Fadens umher, sie stammten vermuthlich aus der oberen Zelle. Sie zeigten die bekannte ei-birnförmige Gestalt, eine vorgezogene hyaline Mundstelle mit 2 Cilien, aber keinen rothen Fleck. Ihre hellgrüne Färbung war an kleine, deutlich begrenzte Körner gebunden, die einen Wandbeleg bildeten. Die Länge der Sporen betrug 22, die grösste Breite 12  $\mu$ . Weder Kopulation der einerlei Sporen, noch Keimung wurde beobachtet. Das Letztere war füglich wohl nicht zu erwarten, da die Schwärmer, zur Ruhe gekommen, von Bakterien befallen wurden. Die zweite Zelle war erfüllt von beweglichen, ausgebildeten Schwärmern, es kam aber hier nicht zum Ausschlüpfen, da sich keine vorgebildete Oeffnung vorfand. Nach einigen Stunden gingen sie im Zellumen zu Grunde. In der nächst

---

<sup>1)</sup> p. 70 und 71 dieses Jahrganges.

unteren Nachbarzelle war, wie schon bemerkt, die Schwärm-sporenbildung eingeleitet. Diese Zelle, wie auch die beiden oberen, zeigte keinerlei Anschwellung, aber der grüne Inhalt bot gegen andere Zellen ein verändertes Aussehen: er war gleichmässig ausgebreitet und dazu gefeldert. Nichts war von grösseren und kleineren Durchbrechungen der Chlorophyllplatte zu sehen, dafür aber rundlich-eckige Ballungen mit körnigem Inhalte, durch helle sich kreuzende Saumlinien von einander abgesetzt, aus welchen die Felderung hervorging. Dass diese Ballen die werdenden Schwärmer darstellten, wurde zur Gewissheit, als in weiterer Folge noch die helle Mundstelle an den meisten Ballen sichtbar wurde. Sie befanden sich in gleicher Ebene und in paralleler Lage zur Wand, nicht zusammengedrängt oder seitlich verschoben, wie es Strasburger<sup>2)</sup> bei *Cladophora laetevirens* beobachtet hat. Ungefähr eine Stunde nach Sichtbarwerden der Mundstelle wurden die Ballen mit einem Ruck in einem Augenblick belebt und schwärmend. Es war für mich in hohem Grade befriedigend, diesen Augenblick gerade wahrgenommen zu haben. Zum Ausschlüpfen kamen die Schwärmer auch aus dieser Zelle nicht, weil keine der — sonderbar in der Zweizahl — vorhandenen Papillen sich öffnete. Die Schwärmer gingen daher in der Mutterzelle zu Grunde.

Dass 2 Papillen — eine grosse und eine kleinere — vorhanden waren, ist anomal und vielleicht darauf zurückzuführen, dass die nächst obere Zelle einer solchen bar war. Beide erhoben sich als conisch abgerundete Protuberanzen ziemlich in der Mitte der Zelle und hatten beinahe Gegenüberstellung. Die grössere mass  $14 \mu$  in der Höhe bei einem Durchmesser von  $12 \mu$  an der Basis. Es entsprach also ihr Basaldurchmesser der Breite der Schwärmer. Die Lamellen der gequollenen Zellhaut, welche die Protuberanz bildete, waren scharf abgesetzt. Eine innere, mit der äusseren correspondirende Papille, wie sie Strasburger<sup>3)</sup> bei der schon erwähnten *Cladophora* anführt und abbildet, konnte nicht nachgewiesen werden, indessen bemerkte man an der Stelle, wo sie vorhanden sein müsste, einen rundlichen hellen Gallertballen, der möglicherweise einer im Rückgange befindlichen inneren Papille entsprechen könnte. Die kleinere Papille hatte nur  $8 \mu$  Höhe, aber den gleichen Basaldurchmesser der grossen. Zu einer Oeffnung kam es bei ihr ebenso wenig als bei der grösseren. Der Grund ist sicher in den abnormen Verhältnissen zu suchen, unter denen die

---

<sup>2)</sup> Zellbildung und Zelltheilung, III. Auflage p. 75.

<sup>3)</sup> l. c. p. 73, t XIII f. 26.



Chaetomorpha gestanden: mangelnde Feuchtigkeit während des Transportes und nicht zusagende Beschaffenheit des zugegebenen Wassers. Um den Verlauf der Schwärm-sporenentwicklung genau zu verfolgen, hatte ich es vermieden, Reagentien zur Ermittlung des Inhalts der Schwärm-sporen anzuwenden, ich hoffte jedoch, dass mir ein weiterer Eintritt von Schwärm-sporenbildung dazu Gelegenheit geben würde, aber es blieb leider bei dem einen Fall an dem einzigen Faden.

II. Akineten. Nach Wille<sup>4)</sup> sind bei Chaetomorpha Akineten und Aplanosporen noch nicht bekannt, man kann jedoch gewisse vegetative Zellen des Fadens, die sich gegen Ende der Vegetationsperiode im Herbst reichlich mit Inhalt füllen, eine besondere innere Membran bilden, dabei ihre äussere Zellwandung verdicken und den Winter über in grüner Färbung bleibend ausdauern, für erstere ansprechen. Gegen diese Auffassung spricht nicht der Umstand, dass sie vorläufig noch im Verband des Fadens, in Verbindung mit den abgestorbenen Zellen bleiben; dieser mechanische Zusammenhang vermehrt nur ihren Schutz. Im nächsten Frühjahr beginnt nun diese Zelle ihr Wachstum durch Streckung und ihre Vermehrung durch Theilung. Mit Beginn ihrer Entwicklung erfolgt nun die Abstossung der abgestorbenen Fadenglieder. Diese Akineten stellen sich als Zellen von mittlerer und geringer Länge dar, heben sich äusserlich durch ihre Form, da sie nicht anschwellen, sondern cylindrisch bleiben, keineswegs hervor.

In demselben Faden kommen diese Dauer-Akineten vereinzelt mehrfach vor, auch findet man Reihen solcher von 2, 3 und 4. Auf diese Reihenakineten könnte man füglich die Wille'sche Bezeichnung „Synakineten“<sup>5)</sup> anwenden, da die Verbindung bei der im nächsten Frühjahr stattfindenden Keimung (Streckung und Zelltheilung) erhalten bleibt, doch bin ich dazu nicht geneigt, weil hier zwischen einzelnen und gereihten Akineten hinsichtlich Bildung und Entwicklung keine Unterschiede hervortreten und eine zu weit getriebene Nominal-Distinction die bestehende Einheitlichkeit des Vorganges verdunkeln würde. Offenbar kommt es hier, wo Akineten auch einzeln vorkommen, auf eine organische Verbindung der Reihe gar nicht an und der Zusammenhang erscheint als ein zufälliger. Die Bezeichnung Synakineten besteht dagegen zu Recht bei den höheren Phycochromaceen, wo Reihenakineten die Regel bilden.

<sup>4)</sup> Natürliche Pflanzenfamil. I. 2. p. 118.

<sup>5)</sup> Pringsheim Jahrb. f. w. Bot. Bd. XVIII. p. 509.

Bezüglich unserer Akineten bei Chaetomorpha will ich nicht unterlassen zu bemerken, dass bei der Keimung nur eine Durchbrechung der verdickten Membran, keine Abwerfung eintritt. Der neue Faden wächst aus der verdickten Umhüllung hervor, eine Zerstörung derselben scheint sich in der Folge nur allmählich zu vollziehen.

Diese Akineten beobachtete ich bereits an dem Herbstmaterial, welches ich einige Zeit in Kultur hielt, und das mir zum Entwurf einer Diagnose diente. Ich erwähnte jedoch in der Publikation nichts davon, weil ich über die Weiterentwicklung nicht orientirt war. Dazu verhalf mir nun das im Mai gesandte Material mit reichlichen Akineten, noch in der Ruhe und auch in der Keimung begriffen.

III. Sprossung. Der Vorgang, um den es sich hier handelt, betrifft die vegetative Vermehrung und ist an sich im Allgemeinen wohl nicht neu. Er trifft einerseits mit der Vermehrung durch Akineten zusammen, indem es hier auch eine vegetative Zelle ist, welche einem neuen Faden den Ursprung giebt, andererseits mit der sogenannten Fragmentation bei gewissen fädigen Algen, insofern als Fragmente eine Vermehrung zur Folge haben. Deshalb hätte ich diesen Abschnitt auch mit „Fragmentation“ überschreiben können, allein der allgemeine Ausdruck „Sprossung“ erschien mir entsprechender, da es mir darauf mit ankommt, den Unterschied von scheinbar gleichen Vorgängen hervorzukehren. Bei der Fragmentation, dem Zerfall eines Fadens in einzelne Stücke oder Glieder, wie es bei Ulothrix, Gloiotila vorkommt, ist die Trennung immer der Zeitfolge nach das Primäre, das darauffolgende Heranwachsen zu einem Faden, abgesehen von Zwischenzuständen, das Sekundäre. Wir kennen hier noch nicht die Veranlassung der Trennung, sondern nur den Erfolg, die Vermehrung. Bei Chaetomorpha hingegen ist nur in dem einen Falle die Trennung das Vorangehende, in dem andern aber das Nachfolgende, aber in beiden liegt der Grund der Trennung offen dar.

Den ersten Fall betreffend, so fand ich in dem im Mai mir zugesandten Materiale, dass die Schwärmsporenbildung zugleich die vegetative Vermehrung veranlasst. Die leergewordene Sporenmutterzelle hat durch ihren Tod, dafern sie die einzige des Fadens ist, denselben in zwei Stücke zerlegt, wengleich ein mechanischer Zusammenhang beider noch einige Zeit fortbesteht, da die Sporenzelle vorläufig nur collabirt, als verbindendes Stück noch bleibt. Die oberste Zelle des unteren Fadentheiles bildet sich aber alsbald unter Einfügung einer neuen inneren Membran und

Abrundung zu einer Scheitelzelle aus. Als solche sprosst sie in die leere Sporenzelle hinein und hebt mit der Zeit den Zusammenhang beider Stücke auf. Das untere Stück ist nun mit der neuen Scheitelzelle ein selbständiger Faden geworden. Durch Eintritt der Schwärmsporenbildung in einer Zelle sind also aus dem einen Faden 2 selbständige hervorgegangen.

Da die Schwärmsporenzellen aber nicht immer in Reihen, sondern noch häufiger als einzelne vertheilt im langen Faden auftreten, so werden demnach, wenn nur 2 von einander getrennte Sporenzellen vorhanden sind, aus dem einen Faden 3 neue gebildet, 4 dagegen durch 3 vertheilte Sporenzellen u. s. w. Es ist also hier die Sporenbildung zugleich ein Moment für die vegetative Vermehrung, ein Umstand, den schon Joseph Rom. Lorenz<sup>6)</sup> für *Aegagropila* (jetzt Untergattung von *Cladophora*) nachgewiesen hat, ein Doppelvorgang, der uns auch bei *Cladophora* begegnet, denn bei ihr findet nicht allein in der apikalen Zelle die Bildung von Sporen statt, sondern auch in den mittleren Zellen, wie ich es an der Süßwasserart *Cladophora fracta* selbst beobachten konnte.<sup>7)</sup>

In dem anderen Fall der Sprossung bei *Chaetomorpha* ist die Trennung des Fadens in 2 und mehrere Stücke das Nachfolgende. Ich sah an allen jungen Fäden in der Continuität des Fadens mit beträchtlichem, dunkelgrünem Inhalt, dazu mit besonderer innerer Membran ausgestattete Zellen, welche sich an dem vorderen Ende flach-halbkugelig zu einer Gipfelzelle abrundeten, sich dann streckten und einen Druck auf ihre vordere, meist schon etwas inhaltsärmere, lichtere Zelle ausübten, sie dadurch zum Absterben brachten. Der weitere Verlauf war derselbe wie vorhergehend an der unteren Grenze der Sporenzelle beschrieben. Die neue Gipfelzelle durchbrach die Scheidewand und sprossete in das Lumen der oberen erdrückten Zelle hinein, so also eine Theilung in 2 Stücke bewirkend. Solche angelegte Gipfelzellen folgten im Faden oft in kurzen Abständen aufeinander. Auf diese Weise wird selbstverständlich eine rasche Vermehrung herbeigeführt, denn ich sah, dass noch unerwachsene,

---

<sup>6)</sup> Die Stratonomie von *Aegagropila Sauteri*, Bd. X der Denkschriften der math.-naturw. Klasse der k. Akademie der Wissenschaften, p. 153 und 154, t. III f. 4—7. — Wien 1856.

<sup>7)</sup> Bei *Cladophora* und der Untergattung *Aegagropila* gestaltet sich der Vorgang, weil wir es hier mit verästelten Fäden zu thun haben, etwas anders. Die unter der Sporenzelle gelegene vegetative Zelle wird nicht Gipfelzelle, sondern treibt an ihrem oberen Ende einen Ast hervor, der nun die Hauptachse fortsetzt.

kürzere Fäden, die aus einem Theilstück erst hervorgegangen sein mochten, schon sich anschickten, einzelne Zellen ihres Fadens in Gipfelzellen umzubilden.

Man kann diese Theilstücke bei Chaetomorpha mit den Hormogonien der Phycochromaceen vergleichen, die auch durch Absterben einer oder, wenn die Bildung derselben ganz innerhalb des Fadens erfolgt, zweier Zwischenzellen aus dem Verband mit dem Hauptfaden gebracht werden. Darinnen aber besteht ein Unterschied, dass bei letzteren der Gegensatz von Gipfel und Basis nicht vorhanden ist.

Nach den hier mitgetheilten Beobachtungen, so namentlich über die Sprossung der jungen Fäden, ist die Chaetomorpha Henningsii nach allen Seiten hin sicher begründet und jede Vermuthung, es könne hier eine starke, aber astarme Cladophora — etwa *Cl. strepens* Kutz. — vorliegen, von der Hand zu weisen.

## Hepaticarum species novae IV.

Von F. Stephani.

*Blepharostoma corrugata*. St. n. sp.

Dioica, pulvinatim caespitosa, pallide flavicans, majuscula. Caulis 5—6 cm longus, simplex, erectus vel procumbens, fragilis. Folia conferta, oblique a caule patentia, maxime crispata margineque grosse longeque spinosa, disco integro oblongo, concavo, margine profunde 4 vel 5 lobato; margo interlobularis reflexus, lobuli ipsi incurvi persaepe torti; spinae sub 25, inaequales subremotae strictae vel hamatae. Cellulae apicales  $17 \times 25 \mu$ , reliquae  $17 \times 34 \mu$ ; trigona magna, acuta, saepe confluentia. Amph. magna, foliis duplo minora, transverse inserta, basi hastatim ciliata, ad  $\frac{2}{3}$  quadripartita, laciniae intimae majores, omnes longe et hamatim ciliatae, margine interlobulari recurvo. Reliqua desunt.

Hab. N. Zelandia. Stewart Island. leg. Kirk. No. 266.

*Blepharostoma Whiteleggei* Carr. et Pears. differt foliis profunde bilobis, ciliis marginalibus aequilongis creberrimis multo brevioribus quam in *B. corrugata*.

*Cephalozia macrostipa*. St. n. sp.

Dioica, dense caespitosa, flavo-rufescens, magnitudine *Cepb. bicuspidatae*. Caules 1 cm longi, multiramosi, ramis adscendentibus radiceosis vel apice arhizis, flagellaribus nullis. Folia conferta, valde concava, assurgentia, ad me-

dium bi-vel persaepe triloba, lobis e basi latiore abrupte angustatis, acuminatis (apice 3—4 cellulis seriatis constante) hamatum incurvis, tertio saepe setaceo. Cellulae loborum  $20 \times 34 \mu$ , in folii disco  $25 \times 50 \mu$ , pellucidae, parietibus haud incrassatis. Amph. magna, foliis vix duplo minora, imbricata, concava, ad medium bi-vel rarius trifida, laciniis angustis, haud raro setaceis, semper inaequalibus, breviores strictae, longiores incurvae caulique approximatae.

Flores ♀ in ramulis brevissimis radicanibus. Folia et amph. flor. trijuga, libera, intima caulinis multo majora, purpurea, margine grosse paucidentata (folia  $\frac{1}{2}$  trifida, amph. solum bifida). Perianthia longe exserta, clavata, tricarinata, ore amplo dense spinoso, purpureo. Androecia ignota.

Hab. Nova Zelandia. Tauranga. Kirk 113.

*Cephalozia multicuspidata* (H. et T.) Steph. unterscheidet sich von unserer Pflanze durch kurz 2—3 lappige Blätter, deren Abschnitte nicht lang und schmal zugespitzt sind; das Perianth ist an der Mündung nur klein gezähnelte, nicht grob dornig. — Nach der Zeichnung Gottsche's trägt der Kelch keineswegs eine Innovation; sie wurde nur als Folge einer irrthümlichen Auffassung Taylors beschrieben. Das Perianth seiner Pflanze steht zweifellos an der Spitze eines sehr kurzen ventralen Astes; das vordere Stück des Muttersprosses hat Taylor für eine Innovation gehalten. Siehe Syn. Hep. pag. 686. Beide Pflanzen sind zweifellos Arten von *Eu-Cephalozia* im Sinne Spruces, wiewohl die 3lappigen Blätter und Unterblätter etwas ganz Abweichendes sind.

*Cephaloziella hebridensis*. St. n. sp.

Dioica, pusilla, pulvinatim caespitans, rufescens, apicibus viridibus; caulis suberectus, pauciramosus eflagelliferus. Folia remotiuscula, parva, caulis diametrum tamen excedentia, carinato-complicata, carina a caule fere recte patula, ad medium bifida, sinu acuto, lobis divaricatis, ovatis, acuminatis, acutis vel obtusis. Cellulae  $12 \mu$ , parietibus aequaliter incrassatis. Amph. parva, quadrato rotunda, ad medium lunatim excisa, lobis angustis incurvis.

Perianthia in ramis terminalia, purpurea, apice hyalina, ambitu ovata, trigona, ore angustato integerrimo. Folia floralia 3juga, e basi vaginante patula, intima ad  $\frac{1}{3}$  bifida, laciniis ovato-lanceolatis acutis, grosse obtuseque dentata, dentes basales majores versus apicem folii sensim breviores; dorso ventreque mediante amphigastrio breviora alte connata.

Androecia in medio caulis amentiformia, bractee foliis caulinis consecutivae, magnae, inflatae, confertae, bifidae,

margine grosse dentatae. Antheridia magna, solitaria, stipite aequilongo.

Hab. Ins<sup>ae</sup>. Novae Hebridae comm. Karl Müller Halensis.

*Cephaloziella exiliflora* (Taylor) differt colore fere nigro, androeciis terminalibus folisque multo latioribus.

*Cephaloziella Jackii*. Limp.

Diese Pflanze erhielt ich 1883 aus Griechenland, wo sie Th. von Heldreich am Hymetto gesammelt hatte; ich nannte sie damals *Cephalozia brunnea*, ohne Gelegenheit zu finden, sie zu publiziren, und habe sie unter diesem Namen auch vertheilt.

Es ist hinsichtlich der Verbreitung der Hepaticae interessant, diesen südlichen Standort kennen zu lernen, für eine Art, die im Norden Deutschlands zuerst gefunden wurde (Küstrin 1834). Die griechischen Exemplare weichen nur durch etwas stumpfere Blätter ab. Die Angabe von Spruce, die Blattzellen hätten einen Durchmesser von  $\frac{1}{50}$  mm = 0,020 = 20  $\mu$  ist nicht richtig; ich messe nur 10  $\mu$  an dem Original-Exemplar, das mir der Autor selbst geschickt hat.

*Cephaloziella planifolia*. St. n. sp.

Monoica, pusilla, dense caespitosa, rufescens. Caulis 10—12 mm longus, e ventre ramosus, ramis longis simplicibus procumbentibus. Flagella nulla. Folia remota, plana, subhorizontaliter inserta, recte a caule patentia, ambitu oblonga, basi cuneata, ad medium bifida, sinu angusto obtuso, laciniis parallelis vel leniter divaricatis lanceolatis obtusis, inaequalibus, dorsali angustiore magisque acuta. Cellulae folii ubique fere aequales,  $17 \times 25 \mu$ , trigonis nullis. Amph. nulla vel exigua ad laminam 2—3 cellularem reducta folioque proximo interdum coalita. Perianthia in ramulo brevissimo postico cylindrica, ore profunde 3 vel 4 fisso, lobi truncati cellulisque longissimis digitatim dispositis apiceque liberis crenato dentati. Folia floralia 3 juga, intima caulinis duplo majora, ad  $\frac{2}{3}$  trifida, laciniis ut in amphigastrio flor. magno bifido lanceolatis, cuspidatis; ramuli masculi e basi ramuli fem. orti, assurgentes, breves, bracteis 4—6 jugis confertis, concavis, sursum fere conniventibus, foliis caulinis minoribus ceterum similibusque.

Hab. Brasilia. Sao Francisco leg Ule. No. 16.

Proxima *Cephaloziae pachyrhizae* (Nees) Steph.; quae distinguenda colore glauco, statura majore foliorum cellulis multo majoribus, stolonibusque crassis. Perianthia haud vidi.

*Cephaloziella verrucosa*. St. n. sp.

Dioica, pusilla, inter Sphagna erecta, superne purpurea. Caulis e basi longe filiformi fere efoliata pallidaque superne crassior, parum ramosus, rami omnes postici. Folia remotiuscula, subtransverse inserta, oblique patula, carinata, ad  $\frac{1}{2}$  acute incisa, lobis ovatis obtusis vel acuminatis acutis, incurvis, antice hyaline verrucosis; discus folii indivisus laevis. Cellulae foliorum  $12\ \mu$  in diametro, parietes valde incrassatae, trigonis itaque minus distinctis. Amph. parva, profunde bifida, lobis triangularibus acutis, vel angustioribus, semper incurvis.

Perianthia in caule terminalia, pro planta magna, ambitu subfusiformia, acute triquetra purpurea, ore hyalino dentato (oris cellulae digitatim aggregatae apiceque liberae). Folia et amph. floralia trijuga, caulinis multo majora, erecta, conduplicata, ad  $\frac{1}{2}$  bifida, lobis acuminatis acutis margine grosse dentatis. Androecia in medio caulis amentiformia, bracteis confertis bifidis, purpureis, margine crenulatis, dorso valde verrucosis.

Hab. Fretum magellanicum, com. clar. Husnot.

Spruce hat bereits in seiner vortrefflichen Schrift „On Cephalozia“ 1882 den grössten Theil der alten Jungermannia-Arten untergebracht, soweit sie zu dem genannten Genus gehören; ich betrachte seine Gattung Cephalozia als eine Gruppe und kann nicht Pteropsiella, Zoopsis, Odontoschisma, Lembidium und Cephalozia sowie Cephaloziella u. s. w. als Subgenera ansehen, ebenso wie die Gattung Lejeunea eine Gruppe ist, innerhalb welcher wir Metzgeriopsis und Bryopteris etc. unmöglich als blosse Subgenera behandeln können. Später hat Spruce (Hep. Amaz. et Andin.) noch einige der alten Pflanzen zu Cephalozia gestellt, es sind Cephalozia sandvicensis (Mont.) Spruce synonym mit Cephalozia crassifolia (L. et G.) teste Gottsche und ferner Cephalozia rigens (Taylor) Spruce.

Theils nach eigenen Untersuchungen, theils aus den Beschreibungen schliessend, stelle ich folgende Arten (Jungermannia auctorum)

- zu Cephalozia: C. albula (Mitten),  
C. borneensis (De Not.),  
C. diacantha (Mont.),  
C. multicuspidata (Taylor),  
C. pachyrhiza (Nees);  
zu Cephaloziella: C. filum. (Nees),  
C. rhizantha (Mont.),  
C. squarrosula (Taylor),  
C. subtilis (L. et G.),  
C. tenuissima (L. et L.).

*Chiloscyphus argutus*. Nees var. *spathulifolius*.  
St. n. var.

Folia e basi cuneata versus apicem sensim ampliora, spathulata, apice ipso truncata, 3—6 dentata.

Hab. Queensland. leg. Bailey.

Die Pflanze macht einen ganz fremdartigen Eindruck; Amph. und Zellbau sind wie an der normalen Pflanze, die in Queensland gemein ist. ♂ und ♀ Blüten fehlen aber.

*Chiloscyphus armatistipulus*. St. n. sp.

Dioica, superne viridis, basin versus fuscescens, robusta. Caulis 6—8 cm longus, pauciramosus, repens. Folia conferta, opposita, recte patentia, plano disticha, rectangulata i. e. marginibus perfecte parallelis, apice truncata, angulis tamen rotundatis, antice parum decurrentia; cellulae ubique 34  $\mu$ , trigonis nullis. Amph. caule parum latiora, foliis proximis late coalita, basi paucispinosa, apice ad  $\frac{3}{4}$  bifida, laciniis longe setaceis, basi utroque latere spina patente armatis. Amenta mascula postica curvatim adscendentia, bracteis 4—6 jugis, confertis, monandris, e basi inflata apice patulis breviterque bidentatis, antice in lobulum magnum inflatum apice truncatum vel exciso bidentatum mutatis. Antherae magnae, oviformes, longe stipitatae.

Hab. Africa. Stanley Pool. leg. Ledieu. comm. clar. Warnstorff.

Cum *Chilosc. oblongifolio* Mitten comparanda, cui maxime affinis est.

*Chiloscyphus dubius*. G. (Abb. Nat. Ver. Bremen. Vol 7, p. 346) ist syn. mit *Chil. oblongifolius* Mitten, wie ich aus dem Vergleich des Originals in Kew mit Gottsche's Pflanze ersehen habe; diese Art hat eine grosse Verbreitung in Africa; ich kenne sie aus dem Nigergebiet, Kamerun und St. Thomé, von der Loangoküste, wo sie gemein ist, Stanley-Pool und wiederum von Madagascar, Rodriguez-Ins. und endlich (beschädigte und noch zweifelhafte Exemplare) von Natal. Aus dem trop. Theile von America und Asien ist eine verwandte Form nicht bekannt.

*Chil. oblongifolius* Taylor (Neu-Seeland) ist nach dem Original in Kew eine Form von *Chil. coalitus*; es sind sogar an den Exemplaren junge Triebe mit ganz normalen Blättern; wie Mitten (Handbook of N. Z. Flora) dazu kommt, diesen Namen Taylors als synonym zu *Ch. sinuosus* zu stellen, ist mir unbegreiflich, da weder das Original noch T.'s Beschreibung auch nur im Entferntesten dazu passen.



*Chiloscyphus bidentatus*. St. n. sp.

Dioica, flavescens, majuscula, in cortice gregarie crescens. Caulis 6—8 cm longus, vage ramosus, pro planta tenuis. Folia confertissima, oblique a caule patentia, leniter adscendentia, antice itaque canalem formantia, in statu explanato fere circularia, parum obliqua, integerrima, ipso apice dentibus geminatis majusculis armata, antice distincte connata, postice tamen uno latere tantum cum amph. adjacente coalita. Cellulae ubique  $35\ \mu$ , trigonis magnis acutis. Amph. contigua, appressa, caule triplo latiora, semirotunda, uno latere folio conjuncta, altero longe decurrentia, margine regulariter 10—12 spinosa, spinis mediis terminalibus majoribus. Perianthia in ramulo brevi postico erecta, campanulata, profunde 3 lobata, lobi conniventes, maxime lacerati et fimbriati, laciniis longis angustissimis et pinnatim ramosis instructi; folia et amph. caulinis minora, squarroso patula, apiceque similiter lacerata.

Hab. N. Zelandia. Greymouth. Helms.

Diese Art steht dem *Ch. chlorophyllus* am nächsten, der aber viel grösser und zarter ist und dessen Blätter an der Spitze meist 3zählig oder besser mit 3 sehr dünnen Cilien besetzt sind. Die Abbildung in Hooker's Antarctic Voyage ist nicht ganz zutreffend, wie denn leider in viele der dort gegebenen Figuren der Hepaticae etwas Fremdartiges und Willkürliches vom Zeichner hineingebracht worden ist.

*Chiloscyphus ciliatus*. St. n. sp.

syn. *Chil. Billardieri* var. *Hookerianus*. Nova Zelandia, Dusky Bay. Herb. Lindenberg (Wien). No. 4324.

*Chil. Billardieri* Nees wurde nach Pflanzen benannt, welche La Billardièrè auf der Insel Tasmania gesammelt hatte; sie haben schief-eiförmige Blätter, deren ventraler Rand scharf bogig gekrümmt ist, während der dorsale Rand völlig gradlinig verläuft; jener ist ganzrandig, dieser mit 6 regelmässig stehenden Zähnen besetzt; die Spitze des Blattes trägt 2 bis 3 viel grössere dornartige Zähne; die Amphig. sind sehr gross, nierenförmig, bis auf 2 kleine mediane Zähne des oberen Randes völlig ganzrandig; die Seitenränder sind scharf zurückgekrümmt und verlaufen nicht allmählich in die mit den Amph. beiderseits verwachsenen Blätter, sondern die verbindende Lamina ist kreisrund ausgeschnitten und am Rande gleichfalls scharf zurückgekrümmt. Das ist die Originalpflanze aus Australien, wie sie in Wien aufbewahrt ist und mit ihr stimmt auch die Diagnose in der Syn. p. 174. Hiervon weicht die irrthüm-

lich dazu gezogene var. *Hookerianus* aus Neu-Seeland wesentlich ab, insofern die Blätter wie die ganz flachen Amph. am Rande überall mit langen wimperartigen Zähnen besetzt sind, wie auch die im Uebrigen wenig zutreffende Figur in Hooker's Musci exotici Tab. 61 zeigt. Ich habe diese Neu-Seeländische Pflanze, die auch Kirk unter No. 105 sandte, als *Chil. ciliatus* St. n. sp. abgetrennt. Sie steht dem *Chil. Gunnianus* Mitten sehr nahe, der aber weit gröbere Blattzähne besitzt, die sich sonderbarer Weise auch auf die die dorsalen Blattbasen verbindende Lamina erstrecken, so dass die Zähnelung quer über den Stengel fortgesetzt ist.

*Chiloscyphus commutatus*. St. n. sp.

Dioica? majuscula, laxe caespitans, flavescens vel rufescens. Caulis 3 cm longus, parum ramosus, repens. Folia subopposita, confertissima recte patentia, plano-disticha, apice decurvo integerrima, triangularia, apice pro more acuta interdum obtusa, rarissime bidentula, antice libera, vix decurrentia. Cellulae folii apicales  $25\ \mu$ , medianae  $35\ \mu$ , basales  $45\ \mu$  trigonis nullis. Amph. magna reniformia, margine supero paucidenticulata, ceterum integerrima, plana vel marginibus lateralibus recurva, foliis late connata, limbus conjunctionis circulariter excisus. Reliqua desunt.

Hab. N. Zelandia. Great Barrier Island. leg. Kirk 448. Cum speciebus praecedentibus comparanda; ab iis facile distinguenda foliorum marginibus haud armatis et cellularum parietibus haud incrassatis.

*Chiloscyphus contortuplicatus*. (Mont.) Steph. syn. *Geocalyx contortuplicatus*. Mont. Santo Domingo leg. Bory de St. Vincent.

Diese Pflanze wurde schon in der Syn. Hep. p. 195 mit einem ? versehen und im Text auf p. 196 als möglicher Weise zur Gattung *Lophocolea* gehörig bezeichnet. Der Güte des Herrn Bescherelle verdanke ich die Einsicht eines Original-Exemplars, an welchem sich bis dahin unbemerkte gut erhaltene Perianthien befanden. Die Pflanze ist zu *Chiloscyphus* zu stellen; zu der Beschreibung l. c. füge ich hinzu, dass die Pflanze sehr kleine Amphigastrien hat, welche tief zweispaltig sind und beiderseits mit den Blättern verwachsen; ihre Lacinien sind gerade vorgestreckt und liegen dem Stengel so auf, dass der Autor sie nicht bemerkt hat; der Kelch ist cylindrisch, fast bis zur Hälfte in 10 bis 12 bandförmige gleichbreite Lacinien getheilt, die am Rande mit etwas entfernt stehenden groben Zähnen besetzt sind

und in eine verschmälerte Spitze auslaufen; durch diesen auffallend langen und höchst zierlichen Kelch ist die Pflanze als eine hervorragend schöne Art von allen verwandten ausgezeichnet.

*Chiloscyphus cuneistipulus*. St. n. sp.

Dioica, laxe caespitosa, fusco brunnea, robusta. Caulis 4—5 cm longus, irregulariter pinnatim ramosus, ramis ob folia decrescentia semper attenuatis. Folia conferta, recte patentia, plano disticha, ovato-triangularia, apice 3 plo angustiora quam basi, antice libera, apice lunatim (saepe oblique) excisa, laciniis setaceis 5—6 cellulas longis, porrectis vel divaricatulis. Cellulae 35  $\mu$ , basi 35  $\times$  50  $\mu$ , trigonis nullis. Amph. basi cuneata, multo latiora quam longa, uno latere folio proximo anguste coalita, apice emarginato-bispinosa, spinis late divaricatis sinuque levissimo separatis, 2 spinae laterales breviores. Perianthia campanulata, ore aperto profunde laciniato, laciniis valde inaequalibus, hamatim conniventibus, integerrimis vel interdum spina basali armatis. Calyptra valida, pistillis numerosis obsita. Folia floralia intima caulinis parum majora, usque ad basin fere 4—5 partita, laciniis apice setaceis margineque irregulariter dentatis, hic illic ciliatis. Amph. flor. intimum folio suo duplo minus, ad  $\frac{1}{2}$  bifidum, laciniis lanceolatis irregulariter pauciciliatis.

Hab. N. Zelandia. Greymouth. Helms. Amph. forma facile distinguenda.

*Chiloscyphus decipiens*. G. var. *ciliatus*. Steph.

Differt foliis persaepe acutis margineque antico plus minus ciliato.

*Chil. decipiens*. G. vom Autor in der Syn. Hep. p. 176 sehr gut beschrieben, ist wenig bekannt und Mitten scheint ihn gar nicht untersucht, sondern für das Handbook of the N. Zealand Flora nur die Beschreibung der Synopsis unter Hinweglassung des hervorragendsten Merkmals übersetzt zu haben, er setzt die Pflanze auch nicht neben *Chil. cymbaliferus*, sondern weit entfernt davon, obwohl beide ganz nahe verwandt sind. *Chil. decipiens* hat nämlich einen sehr ähnlichen Apparat zum Festhalten des Wassers wie *Chil. cymbaliferus*, nur ist er weniger vollendet ausgebildet, insofern der ventrale Rand der Blätter nur scharf herabgekrümmt ist, während sich an derselben Stelle der Blätter von *Chil. cymb.* eine sackartige Erweiterung des Blattes findet; dagegen sind die Amph. beider Arten sehr ähnlich durch weit abstehende laterale Flügel, die zu je einem Wassersacke umgebildet sind, hervorgegangen aus einer Einkrümmung der Blattfläche, die sich allmählich sack-

artig ausgestülpt hat; siehe auch die Abbildung Hedwigia 1889, Tab. III Fig. 9. Ausserdem hat *Ch. decipiens* mitten auf der Blattfläche, in der Nähe des herabgekrümmten oberen Randes, eine beulenartige Auftreibung (dorsal erscheint sie convex), welche bei der dicht dachigen Lage der Blätter zweifellos ein verhältnissmässig grosses Quantum Wasser festzuhalten vermag. Man sieht das aus den grossen Luftblasen, welche sich an der befeuchteten Pflanze an diesen Stellen hartnäckig erhalten. *Chil. decipiens* bildet also in dieser Hinsicht einen höchst interessanten Uebergang zu dem vollkommener angepassten *Ch. cymbaliferus*.

Bei dieser Gelegenheit möchte ich auch noch auf die bisher ganz unbeachtet gelassenen Wassersäcke von *Cerato-Lejeunea* aufmerksam machen, die aus einer bedeutenden sackartigen Erweiterung des Blattlobulus zugleich unter Benutzung der eigentlichen Blattlamina entstehen, die ganz rudimentär geworden ist.

*Chiloscyphus hebridensis*. St. n. sp.

Dioica, pallide virens, majuscula, dense depresso caespitosa. Caulis 3—4 cm longus, flaccidus, pauciramosus, repens. Folia conferta, recte patentia, opposita, planodisticha, antice libera, ventre amphigastrio coalita, late triangularia (basi duplo latiora), marginibus subrectis, apice grosse tridentata, dentibus inaequalibus, medio saepe multo majore, in aliis 4 dentata, dentibus subaequimagnis, sinibusque vel lunatis, vel profunde excisis vel acute fissis. Cellulae ubique fere aequales 25  $\mu$ , trigonis parvis hyalinis. Amph. magna, imbricata, ambitu subrotunda, lobata, lobis inaequalibus grosse dentatis vel hamatim ciliatis, mediis superis sinu ampliore sejunctis, ad basin ala angusta in folia decurrentia. Perianthia juvenilia solum vidi, ore valde laciniato, laciniis filiformibus pinnatis et furcatis; folia et amph. involucralia profunde trifida, laciniis similiter pinnatis.

Hab. Insulae Novae Hebridae. comm. Dr. Karl Müller, Halensis.

Cum sequente *Chil. papuloso* St. comparanda. *Chil. fissistipus*, amph. similibus ornatus, foliis multo angustioribus, tridenticulatis longius distat.

Speciebus antarcticis non minus affinis est planta nostra quam *Chil. decurrenti* et *Chil. baduino* Florae sundaicae.

*Chiloscyphus Kirkii*. St. n. sp.

Dioica, flavicans vel rutilans, dense caespitosa, majuscula. Caulis repens, 6—7 cm longus, fragilis, parum

ramosus. Folia opposita, erecto-conniventia, ovato-oblonga, acuminata obtusa vel retusula, margine integerrima, dentem solitarium in medio marginis ventralis exceptum, antice decurrentia connata. Cellulae papulosae, ubique  $35 \mu$  in diametro, trigonis majusculis acutis. Amph. magna, foliis  $\frac{1}{3}$  solum minora, ambitu reniformia, margine 10 ciliis longissimis armata, basi foliis connata, lamina conjunctionis tam profunde excisa, ut amphigastrium folii marginem tegat. Folia floralia intima haud divisa, grosse dentato-ciliata; amph. flor. int. profunde bifidum, laciniis apice longissime piliferis, basin versus regulariter dentatum.

Hab. Nova Zelandia. Tauranga. leg. Kirk. 115. Chil. supino simillima; foliis antice connatis primo visu distinguenda.

*Chiloscyphus loangensis*. St. n. sp.

Dioica, majuscula, obscure viridis, in cortice longe lateque repens; caulis 8—10 cm longus, tenax, pauciramosus; folia alternantia, recte patentia, plano disticha, late triangulata, basi parum latiora, marginibus strictissimis, apice truncata vel rotundata, pro more tri-rarius bi-vel quadridentata. Cellulae apicales  $17 \mu$ , medianae  $25 \mu$ , basales  $25 \times 35 \mu$ , trigonis nullis. Amph. parva, cauli parum latiora, uno latere folio accreta, ad  $\frac{2}{3}$  lunatim excisa, laciniis lanceolatis divaricatis, basi utroque latere dente brevioris munita. Perianthia ad  $\frac{2}{3}$  triloba, lobis iterum profunde bifidis, margine ubique denticulato, hic illic dente longiore subciliato. Folia flor. intima oblonga, margine paucidentata vel laciniata, apice ad  $\frac{1}{3}$  bifida, laciniis lanceolatis acutis paucidentatis. Amph. flor. intim. foliis suis aequimagnis, usque ad basin fere bifidum, lacinae ciliis remotis, longis armatae. Amenta masculina parva, cauligena, curvula, bracteis 8—10 jugis, valde saccatis, apice recurvis breviterque bifidis vel truncato-bidentatis. Sporae  $13 \mu$  in diametro, ferrugineae, glabrae. Elateres  $120 \mu$ , fusiformes, bispiri.

Hab. Africa tropica occid. Loango sine loco natali. leg. Micholitz. Quoad perianthium cum Chil. dubio G. comparanda, quoad foliorum formam Ch. contortuplicato similis. Maxime affinis etiam Ch. cubanti (planta nepalensis et philippinensis) solum statura majore et cellulis minoribus distinguenda.

*Chiloscyphus longifolius* (Carr. et P.) Steph. syn. Chil. fissistipus var. longifolius. C. et P. Proc. Linn. Soc. N. S. Wales. Vol. II p. 1049. Tab. 29.

Diese Pflanze haben C. et P. zuerst selbst Ch. longifolius genannt, sie später aber als Varietät zu Ch. fissi-

stipus gezogen (l. c.), wozu sie unmöglich gehören kann, da schon der Zellbau ganz abweicht; da die Pflanze ausreichend abgebildet wurde, enthalte ich mich jedes weiteren Vergleichs, da auch l. c. Tab. 30 *Chil. fissistipus* in fast normaler Ausbildung zu finden ist; ich füge nur hinzu, dass der Kelch von *Ch. fissistipus* normal kurz glockenförmig ist und eine grobgezähnte Mündung besitzt, deren Ränder nach aussen gebogen sind; auch hiervon weicht die Abbildung auf Tab. 29 wesentlich ab.

*Chiloscyphus Massalongoanus*. St. n. sp. syn. *Chil. fissistipus* Mass. (non H. et T.) N. Giorn. bot. ital. Vol. 17 p. 229. Tab. 18 Fig. 16.

Die vorgenannten Autoren haben diesen Irrthum bereits l. c. gerügt, ohne jedoch die Unterschiede genügend hervorgehoben noch einen anderen Namen gegeben zu haben. *Chil. Massalongoanus* unterscheidet sich von *Chil. fissistipus* durch viel breitere, fast trianguläre Blätter, deren apicale Blättzähne wesentlich länger sind, besonders auch durch die grobe Zähnelung des ventralen Blattrandes in der Nähe des Amphigastriums im Gegensatz zu den daselbst ganzrandigen Blättern der echten Pflanze.

*Chiloscyphus obtusus*. St. n. sp.

Dioica, spectabilis, glauco-virescens vel pallide-flava, longe lateque expansa. Caulis usque ad 14 cm longus, simplex vel pauciramosus, repens. Folia dense imbricata, recte patentia, oblongo-triangularia, apice plus duplo angustiora, truncata, angulis obtusis, marginibus substrictis, integerrima, concava, leniterque decurva, basi antica coalita. Cellulae papulosae, 40  $\mu$ , basi duplo fere longiores, ceterum inaequales, majores minoribus mixtae, trigonis nullis. Amph. caule 3plo latiora, ambitu reniformia, apice lunatim emarginata, utroque latere tres spinis longis et hamatis armata. Perianthium in ramulo postico brevissimo. Folia floralia intima caulinis minor, ad medium bifida, laciniis inaequalibus, hic illic lacinula vel dente majore munitis; amph. flor. intim. usque ad basin fere sexfidum, lacinae mediae majores et duobus dentibus oppositis instructae. Per. ignotum.

Hab. Java. leg. Paterson com. clar. Brotherus.

*Chil. concinnus* De Not. ex insula Borneo (Sarawak) omnium proximus, differt foliis antice liberis et amphigastriis parvis, caule parum longioribus, praesertim etiam fol. et amph. floralibus valde diversis.

*Chiloscyphus regularis*. St. n. sp.

Sterilis. Forsan ad *Lophocoleam* ponenda. Spectabilis, late expansa, flavo-rufescens. Caulis 6—8 cm longus,

pauciramosus, procumbens. Folia opposita, plano-disticha, recte patentia, per totam caulis longitudinem valde regularia, ovato triangularia, basibus imbricatis, apice libera, obtusa, ubique integerrima, antice parum decurrentia neque connata, postice amphigastrio late coalita. Cellulae maximae, apice  $35\ \mu$ , medio  $50\ \mu$ , basi  $50 \times 70\ \mu$ , trigonis nullis. Amph. parva, caule duplo latiora, subquadrata, apice late truncata, angulis apiculatis, ceterum integerrima vel paucidentata.

Hab. Insula La Réunion. leg. Paul Lepervanche. comm. clar. Bescherelle. Cum *Lophocolea integrifolia*. St. (ex Insula Madagascar) sterili facile commutanda; planta nostra differt statura multo majore, foliis magis acuminatis, magis trianguliformibus, cellulis duplo majoribus necnon amphigastriis truncatis, ala in foliis decurrente latissima.

*Chiloscyphus renistipulus*. St. n. sp.

Dioica, fusco-viridis, expansa, majuscula. Caulis simplex vel pauciramosus, procumbens, 3—4 cm longus. Folia oblique a caule patentia, dense imbricata, plano-disticha, antice leniter adscendentia, canalem amplum formantia, ovato-triangularia (basi duplo latiora quam apice) apice obtuso grosse tridentata, dentibus aequimagnis angustis, acuminatis divaricatis, antice libera, postice cum amph. anguste coalita. Cellulae apicales  $25\ \mu$ , medianae  $35\ \mu$ , basales  $35 \times 70\ \mu$ . Amph. magna ambitu reniformia, duplo latiora quam longa, foliis vix duplo minora, maxime irregulariterque laciniata, laciniis longe acuminatis, pro more ad  $\frac{2}{3}$  quadrifissa, lacinae dentibus et ciliis secundariis armatae. Flores fem. in ramulo brevissimo postico. Folia flor. intima caulinis parum majora oblonga, longe acuminata, margine varie grosse-laciniata; amph. flor. intimum subcirculare, maximum, foliis suis duplo fere latius, ad  $\frac{1}{2}$  bifidum, laciniis magnis irregularibus obsitum. Per. ignota.

Hab. Nova Zelandia. Great Barrier Island. Kirk 442.

*Chil. fissistipus* differt foliis multo minus longe dentatis, amphigastriis minoribus. *Lophocolea triacantha*, quoad foliorum formam simillima, distinguitur amphigastriis uno latere coalitis, basi cuneatis apiceque ad  $\frac{1}{2}$  regulariter 4—6 fidis, laciniis a basi setiformibus, integerrimis.

*Chiloscyphus thomeensis*. St.

syn. *Isotachis perfoliata*. St. (Bot. Jahrb. Vol. 8. p. 84.) 1886.

Von dieser Pflanze habe ich nachträglich noch einige Stengel zwischen anderen Lebermoosen gefunden und halte sie jetzt zweifellos für eine neue Art der Gattung *Chilos-*

cyphus; da ein *Chil. perfoliatus* bereits von Nees beschrieben worden ist, habe ich den Namen wie oben abgeändert. Die Pflanze steht dem *Chil. decurrens* aus Java noch am nächsten, der aber ganzrandige Blätter hat. Ich habe damals bereits einen Zweifel an der von mir gewählten Genusbezeichnung ausgesprochen, den ich hiermit richtig gestellt haben wollte.

Zum Schlusse möchte ich hier noch einige Synonyme erwähnen, die ich beim Prüfen der Originalpflanzen aus dem Kew-Herbarium und der Wiener Sammlung (Herb. Lindenberg) bemerkt habe; danach sind zur Gattung

1. *Lophocolea* zu stellen:

*Chil. anomodus* Mont. = *Loph. anomoda* (Mont.) St.,  
„ *Dargonius* G. = *Loph. Dargonia* (G.) St.,  
„ *pallide-virens* Tayl. = *Loph. pallide-virens*  
(Tayl.) St.;

2. zu *Leioscyphus* gehören

*Chil. australis* Tayl. = *Leiosc. australis* (Tayl.) St.,  
„ *hexagonus* Nees = *Leiosc. hexagonus* (Nees) St.;

3. ferner sind ganz zu cassiren

*Chil. Banksianus* G. = *Chil. polyclados* (H. & T.) Mitt.,  
„ *grandifolius* Tayl. = *Chil. horizontalis*. Nees,  
„ *stygius* Nees, weil ganz werthlose Exemplare, die fast ohne Blätter und nie wieder zu erkennen sind;

4. dagegen bleibt

*Chil. striatellus* Massalongo, welchen Schiffner sonderbarer Weise zu *Lophocolea* stellt, obwohl er (Exped. d. Gazelle. Botanik p. 13) in der Anmerkung selbst sagt: „*Per. in ramis ventralibus*“, also den Gattungscharakter von *Chiloscyphus* hervorhebt;

5. endlich ist

*Chiloscyphus mancus* Mont. in *Syzygiella manca* (Mont.) St. zu ändern und dafür *Syzygiella plagiochiloides* Spruce zu streichen; die Pflanzen sind völlig identisch.

---

Redaction: Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von Paul Hennings und Dr. G. Lindau in Berlin.

Druck und Verlag von C. Heinrich in Dresden.



Von einer Aufzählung der Literatur musste diesmal wegen des Umfanges des Heftes Abstand genommen werden. Dieselbe soll in Heft VI nachträglich gebracht werden.

Die Redaction.

Begründet 1852 durch Dr. Rabenhorst

als

»Notizblatt für kryptogamische Studien.«

# HEDWIGIA.

Organ

für

## Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau  
in Berlin.

Band XXXII.

1893.

Heft 6.

**Inhalt:** Fr. Kützing, Friedrich Traugott Kützing. Ein Nachruf. —  
Dr. Julius Röll, Nordamerikanische Laubmoose, Torfmoose und  
Lebermoose (Fortsetzung und Schluss). — Literatur. — Sammlungen.

Hierzu Tafel IX und X.

Dresden.

Druck und Verlag von C. Heinrich.

Erscheint in zweimonatlichen Heften.

Abonnement für den Jahrgang mit 8 Mark

durch alle Buchhandlungen.

# An die Leser und Mitarbeiter der „Hedwigia“.

Zusendungen und Anfragen redactioneller Art werden unter der Adresse:

**Prof. Dr. G. Hieronymus,**  
**Berlin, Botanisches Museum, Grunewaldstrasse 6/7,**  
mit der Aufschrift

„Für die Redaction der Hedwigia“  
erbeten.

Um eine möglichst vollständige Aufzählung der kryptogamischen Literatur und kurze Inhaltsangabe der wichtigeren Arbeiten zu ermöglichen, werden die Verfasser, sowie die Herausgeber der wissenschaftlichen Zeitschriften höflichst im eigenen Interesse ersucht, die Redaction durch Zusendung der Arbeiten oder Angabe der Titel baldmöglichst nach dem Erscheinen zu benachrichtigen; desgleichen sind kurz gehaltene Selbstreferate über den wichtigsten Inhalt sehr erwünscht.

In Rücksicht auf den Gesamtumfang der Zeitschrift sollen die einzelnen Abhandlungen die Länge von 2 Bogen im Allgemeinen nicht überschreiten, desgleichen die einer Abhandlung beizugebenden Tafeln nicht mehr als zwei betragen. Die Originalzeichnungen für die Tafeln sind im Format  $19,5 \times 12$  cm mit möglichster Ausnutzung des Raumes und in guter Ausführung zu liefern, auch sind die Manuscripte nur auf einer Seite zu beschreiben.

Die Autoren erhalten auf Wunsch 25 Sonderabzüge kostenlos, doch werden solche in beliebiger Anzahl zum Selbstkostenpreis geliefert.

**C. Heinrich's Verlag.**

# HEDWIGIA.



Organ für Kryptogamenkunde

nebst

Repertorium für kryptog. Literatur.

Redigirt

von

Prof. Georg Hieronymus

unter Mitwirkung von

Paul Hennings und Dr. G. Lindau  
in Berlin.

---

---

1893.

November u. December.

Heft 6.

---

---

## Friedrich Traugott Kützing.

Ein Nachruf.

Professor Friedrich Traugott Kützing wurde am 8. December 1807 als achtetes Kind (unter 16 Geschwistern) eines anfangs wohlhabenden, aber durch die Kriegsjahre, namentlich 1812 und 1813, verarmten Oelmühlenbesitzers in Ritteburg bei Artern (Prov. Sachsen) geboren. Nach seiner Confirmation konnte der Besuch der Latina in Halle a. S. nicht ermöglicht werden, da dem noch als wohlhabend geltenden Vater eine Freistelle für seinen Sohn versagt wurde. Den ersten lateinischen Unterricht erhielt K. daher beim Ortspfarrer, bis er Ostern 1822 als Lehrling in eine kleine Apotheke nach Artern kam. Hier erfuhr er weder die erstrebte geschäftliche noch geistige Förderung trotz des hohen Maasses grober körperlicher oder rein mechanischer Arbeit und des grössten Eifers. Daher kam K. Weihnachten 1823 nach Aschersleben zu dem auch als Botaniker bekannten Apotheker Hornung in die Lehre. — Hier, sowie als Gehilfe in Magdeburg (1828) und Schleusingen (1830) war er nicht nur eifrig bestrebt, die Lücken seines sprachlichen Wissens namentlich auszufüllen, sondern auch auf dem gleich von der ersten Lehrzeit an von ihm emsig bearbeiteten Gebiet der Naturwissenschaften sich zu vervollkommen, wobei ihm die schon von frühester Jugend bei dem Reichthum der Pflanzen- und Thierfauna der wasserreichen Heimath namentlich an den Kleinorganismen gemachten und geübten Beobachtungen sehr zu statten kamen. Da

sich Tags über meist keine Muse für ihn fand, so wurden regelmässig die Stunden der Nacht zum Studium, Experimentiren, Untersuchen, Bestimmen und Zeichnen der an den freien halben Tagen gesammelten Pflanzen benutzt.

Bedeutsam war besonders der Aufenthalt in Schleusingen nicht nur wegen des Umganges und Verkehrs mit einer Anzahl tüchtiger, ja hervorragender Botaniker, wie Geh. Rath von Röpert in Meiningen, Legationsrath Martens in Stuttgart, sondern auch wegen des Reichthums der Umgegend an Pflanzen, namentlich an Cryptogamen. Hier wurde er auch zum Studium der Algen, speciell durch eine Abhandlung Prof. Leiblein's (in Würzburg), über Diatomeen und Closterium angeregt. Hier veröffentlichte K. auch seine erste bedeutendere wissenschaftliche Arbeit: „*Monographia Callitricharum germanicarum*“ mit 20 Tafeln Abbildungen.

Nach kurzem Aufenthalt als Apothekergehilfe in Tennstädt i. Th., wo er eine Bearbeitung der deutschen Veilchen in den Winterabenden fertig stellte, die von Prof. v. Schlechtendal in die „*Linnaea*“ aufgenommen wurde, brachte K. einen schon lange gehegten Wunsch, für dessen Verwirklichung er schon jeden irgend zu erübrigenden Groschen gespart hatte, zur Ausführung; er besuchte vom Mai 1832 ab die Universität Halle a. S. Hier hatte er sich namentlich der Protection des Professors Schweigger-Seidel zu erfreuen, der ihn auch für sein chemisch-pharmaceutisches Institut als 2. Assistenten neben dem nachmals so berühmten Dufflos anstellte.

Die Vorbereitung von Studirenden der Medicin in den Naturwissenschaften zum Tentamen physicum, sowie naturwissenschaftliche Unterrichtsstunden, welche er in der höheren Töchterschule der Frau Professor Vater ertheilte, und endlich die Herausgabe der Decaden der *Algae aquae dulcis* (in Commission bei Schwetschke) brachten dem so Strebsamen und Bescheidenen gute Einnahmen. Dennoch sah sich K. genöthigt, den Wunsch, sich als Universitätslehrer einmal habilitiren zu können, aufzugeben, da das Institut seines so hochverehrten Gönners, des Professors Schweigger-Seidel, am Ende des Sommersemesters 1833 einging. Dieser Umstand veranlasste K., vom October desselben Jahres wieder eine Stelle als Apothekergehilfe in Eilenburg bis Weihnachten zu bekleiden.

Gelegentlich einer Untersuchung von Charen machte er hier seine schöne Entdeckung des Kieselpanzers der Bacillarien, worüber eine Abhandlung in Poggendorf's Annalen erschien. Durch Alexander v. Humbold's Vermittelung wurde dieselbe der Königl. Academie der Wissen-

schaften in Berlin eingesandt, die K. als Zeichen der Anerkennung 200 Thlr. zu einer Reise nach dem adriatischen und mittelländischen Meere bewilligte.

Alle bisherigen Untersuchungen hatte K. mit Hilfe sehr unvollkommener Instrumente ausgeführt, sogar diejenigen, welche der in der *Linnaea* 1833 abgedruckte „Beitrag zur Kenntniss über die Entstehung und Metamorphose der niederen vegetabilischen Organismen“ und die „*Synopsis Diatomearum*“ (Halle, bei Schwetschke 1834) nöthig machte.

Im December 1834 kam er erst in Besitz eines guten Schiek'schen Mikroskopes.

Vor Antritt seiner Reise sandte K. an Prof. Poggen-  
dorf zum Abdruck für die *Annalen* eine Abhandlung „Ueber die vegetative Natur der Hefe“ ein. Sie kam leider nicht zum Abdruck; ja K. konnte sie nach seiner Rückkehr 1835 nicht einmal wiedererlangen.

Zur Ermöglichung seiner Reise nach Dalmatien und Italien verkaufte K. eine Anzahl Actienantheile an Freunde und Gönner, wofür dieselben Anrecht auf die von K. zu sammelnden Pflanzen erhielten. Diese Reise dehnte er bis Spalato und Neapel aus und nach 7 $\frac{1}{2}$  Monaten kehrte er über die Schweiz und Böhmen mit reicher Ausbeute zurück.

Bald darauf wurde K. als Lehrer der Naturwissenschaften nach Nordhausen an die dort kurz vorher begründete Realschule berufen und am 15. October 1835 traf er dort ein. Bevor er nun zu einer ausgiebigen Verwerthung des reichen Materials seiner dalmatinisch-italienischen Reise schritt, unternahm er 1839 noch eine Reise nach der Nordsee (Wangerooge, Hooksiel, Cuxhafen, Helgoland, Hamburg). Die erste bedeutende Arbeit, die nun entstand, war die *Phycologia generalis* oder Anatomie, Physiologie und Systematik der Algen, Leipzig bei F. A. Brockhaus 1843, bedeutsam namentlich dadurch, dass er die Abbildungen auf 80 farbig gedruckten Tafeln selbst auf Stein gravirte, nachdem er sich diese Kunst von dem Lehrling eines Steindruckers hatte mittheilen lassen. Nachdem er schon 1837 von der Universität Giessen zum Dr. phil. promovirt war, trug ihm dieses Werk den Titel eines Königlichen Professors ein. Die Hauptsache aber war, dass er sich nun unabhängig von Künstlern und den Unterstützungen der Academieen fühlen konnte und dass ihn dieses Gefühl mächtig erhob und förderte. Die Ausführbarkeit und das Gelingen noch weiterer und grösserer Werke hing ja nun allein von der Arbeit und dem Geschick seiner eigenen Hände ab!

Von grösseren Werken folgten dann:

„Die kieselschaligen Bacillarien“. Mit 30 Tafeln. Nordhausen 1844;

Die „Phycologia germanica“. Nordhausen 1845;

„Species Algarum“ Lips. und die „Tabulae phycologicae“ Vol. I—XIX. (1900 Taf. Abbildungen) 1845—1871.

Von specialwissenschaftlichen Schriften sind ferner zu nennen:

„Die Umwandlung niederer Algenformen in höhere“. Haarlem 1839. (Gekrönte Preisschrift);

als Vervollständigung dieser Schrift:

„Ueber die Verwandlung der Infusorien in niedere Algenformen“. Nordhausen 1844;

ferner Abhandlungen, in der „Linnaea“ abgedruckt:

„Ueber die Gattungen Melosira u. Fragilaria“ (1832),

„Ueber die Veränderlichkeit niederer Algenformen“ (Band VIII),

„Ueber die systematische Eintheilung der Algen“ (1842),

„Ueber Ceramium“ (1842);

im „Archiv der Pharmacie“:

„Ueber den Pflanzenschleim und die damit verwandten Substanzen“ (1850);

im „Journal für practische Chemie“:

„Mikroskopische Untersuchungen über die Hefe und Essigmutter“ (1837).

Im Interesse der Schule lieferte er:

„Das Compendium der Naturgeschichte“. Nordhausen 1837,

„Die Chemie und ihre Anwendung auf das Leben“. Nordhausen 1838,

„Elemente der Geographie“ 1848—1849. (5. Aufl. 1869),

„Die Naturwissenschaften in den Schulen als Beförderer des christlichen Humanismus“. Nordhausen 1850,

„Grundzüge der philosophischen Botanik“ 1851—52;

in Programmen der Realschule zu Nordhausen:

1837. „Ueber den naturgeschichtlichen Unterricht in den Realschulen“;  
1841. „Ueber die Polypiers calcifères des Lamouroux“;  
1849. „Ueber Heterocladia prolifera De-caisne“;  
1856. „Historisch-kritische Untersuchung über den Artbegriff bei den Organismen“;<sup>1)</sup>  
1863. „Diagnose und Bemerkungen zu drei- und siebenzig neuen Algenspecies“;  
1869. „Auf Reisen und Daheim“.

Im Lehrberufe wirkte K., bis ihn 1883 ein körperliches Leiden zwang, denselben aufzugeben. 1880 erhielt er den Christusorden von Portugal, 1883 wurde ihm der rothe Adlerorden 4. Kl. und 1888 der Kronenorden 3. Kl. verliehen.

Zu einem Tage reicher Ehren wurde ihm der 80jährige Geburtstag, an welchem ihn nicht nur Vereine, Gesellschaften und eine grosse Zahl von Freunden und Gönnern beglückwünschten, kunstvolle Adressen und werthvolle Geschenke überreichten, sondern auch 120 seiner in- und ausländischen Verehrer und Fachgenossen mit einer Adresse eine Medaille mit dem Profil-Relief des Jubilars übersandten, eine Widmung, die denselben auf's Höchste erfreute.

Auch schwere Schicksale waren K. nicht erspart. Der unerbittliche Tod nahm ihm von 6 Kindern drei erwachsene hoffnungsreiche Söhne, eine liebliche Tochter und auch die treue Gattin nach langjährigem Leiden. Trotzdem bewahrte er sich stets ein heiteres Gemüth bis zu seinem seligen Ende am 9. September d. J. im Kreise seiner ihm gebliebenen Lieben und treuen Pfleger.

---

<sup>1)</sup> In dieser Abhandlung äussert sich Kützing ganz im Sinne der Descendenz-Theorie und wurde dadurch ein Vorgänger Darwin's. Auch bereits 1839 in der preisgekrönten Abhandlung: Die Umwandlungen niederer Algenformen in höhere etc. (in Naturkundige Verhandlungen van de Hollandsche Maatschapy der Wetenschappen te Haarlem 1841 abgedruckt) sprach er sich im selben Sinne aus. Allerdings hat sich die von Kützing behauptete Umwandlung vieler niederer Algen in höhere nicht bestätigt, aber die Abhandlung hat doch seiner Zeit zu biologisch-entwicklungsgeschichtlichen Untersuchungen über Algen angeregt.

---



## Nordamerikanische Laubmoose, Torfmoose und Lebermoose,

gesammelt von Dr. Julius Röhl in Darmstadt.

(Fortsetzung und Schluss.)

Hierzu Tafel IX und X.

Fam. Hypnaceae.

*Homalothecium nevadense* (Lesqu.). (Hypn. [Camptothecium] nevadense Lesqu.)

Washington: Easton (696—699), Kitchelos Lake (840), Clealum Lake (924).

var. *subulatum* Ren. & Card. (Hypn. [Pleuropus] Brittoni Mitt. mss.) A forma typica differt foliis longius acuminatis, subulatis, plerumque minus plicatis.

Washington: Roslyn, Easton (702—4), Kitchelos Lake (841).

Obgleich wir anerkennen, dass die generische Unterscheidung zwischen *Homalothecium* und *Camptothecium* auf sehr unbedeutende Kennzeichen gegründet ist und dass es vorzuziehen wäre, diese beiden Gattungen in eine einzige zu vereinigen, wie es Lindberg unter dem Namen *Pleuropus* vorgeschlagen hat, so haben wir doch geglaubt, die beiden durch langen Gebrauch gerechtfertigten Nebengattungen getrennt aufzuführen zu müssen und haben in die Gattung *Homalothecium* das *Hypnum nevadense* gestellt, welches Lesquereux mit Unrecht unter *Camptothecium* gestellt hat. Die gerade, symmetrische oder kaum gebogene Kapsel, das mit schmalen sublinearen, wenig lamellösen Zähnen versehene Peristom und die kaum entwickelten oder gänzlich fehlenden Cilien machen unzweifelhaft aus dieser Pflanze ein *Homalothecium*. Der Fruchtsiel ist wenig rauh, oft beinahe glatt oder nur an seiner Basis rauh. Die Perichätialblätter sind im oberen Theil grob buchtig gezähnt, dann plötzlich in eine lange fadenförmige Spitze verschmälert, sie sind rippenlos oder zeigen nur undeutliche Spuren einer Rippe. Die Nummern 696, 699, 840 und 924 der von Herrn Röhl gesammelten Exemplare sind mit den Original-Exemplaren des Herbariums von Lesquereux, welche in Californien von Bolander gesammelt wurden, vollständig identisch. Die Blätter sind kurz zugespitzt, stark gefaltet; die Rippe ist im Allgemeinen etwas verbreitert und manchmal am oberen Theil gezähnt. Die Nummern 702, 703, 704 und 841 (var. *subulatum* Ren. & Card.) haben lang und fein zugespitzte, pfriemenförmige und im Allgemeinen mit weniger ausgesprochenen Falten versehene Blätter. Frau Britton hat uns vor Kurzem ähn-

liche Exemplare aus Idaho mitgeteilt, von Herrn Mitten *Hypnum* (*Pleuropus*) *Brittoni* sp. nova genannt, aber wir glauben nicht, dass diese Form mit pfriemenförmigen Blättern spezifisch von *H. nevadense* getrennt werden könne, denn wir haben bei verschiedenen Exemplaren Uebergänge zwischen den beiden Formen konstatirt. Wir wollen jedoch bemerken, dass die var. *subulatum* dem *Homalothecium Philippeanum* B. S. von Europa äusserst nahe steht, welches sich von ihr nur durch seine Perichätialblätter unterscheidet, welche mit einer deutlichen Rippe versehen sind, die drei Viertel des Blattes durchläuft.

*Camptothecium lutescens* (Huds.).

Vancouver: Victoria (108, 109). Washington: Seattle (246, 247), Enumclaw (423a), Easton (698). Oregon: Astoria (298).

var. *occidentale* Ren. & Card. — Forma robusta, ramis valde sericeis, capsula angustiore, longiore.

Washington: Enumclaw (420—421).

Die Nummer 1106 vom Mt. Hood (Oregon) ist eine verkrüppelte Alpen-Form. Alle anderen von Herrn Röhl gesammelten Exemplare zeigen eine von der europäischen Pflanze etwas verschiedene Form durch ihre stärkeren, etwas gebogenen Zweige und ihre im Allgemeinen weniger lang zugespitzten, oft etwas homotropen Blätter. Das ist das *Hypnum fulgescens* Mitt. nach den von Herrn Mitten selbst bestimmten Exemplaren dieser letzten Pflanze, welche wir der Freundlichkeit der Frau Britton verdanken. Jedoch ist es uns unmöglich, nachdem wir diese Exemplare mit dem europäischen *C. lutescens* sorgfältig verglichen haben, diese zwei Pflanzen zu trennen. Die von Herrn K. Müller in der „Botanischen Zeitung“ 1858, S. 170 veröffentlichte Beschreibung des *Hypnum fulgescens* lässt übrigens in Bezug auf das *C. lutescens* keinen hervorspringenden Character hervortreten. Es ist wahr, dass Herr Müller die Species des Herrn Mitten mit dem *Homalothecium Philippeanum* vergleicht, ohne von seinen Beziehungen zu *C. lutescens* Erwähnung zu thun; aber die authentischen Exemplare des *Hypnum fulgescens*, welche wir in Händen haben, beweisen auf eine unzweifelhafte Weise, dass diese Pflanze sich sicher an *C. lutescens* und nicht an *Homalothecium Philippeanum* anschliesst, und die Verschiedenheiten, welche sie von der europäischen Form der ersten dieser beiden Pflanzen trennen, scheinen uns nicht ausreichend, um eine spezifische Unterscheidung zu rechtfertigen.

*Camptothecium aëneum* (Mitt.).

Idaho: Cour d'Alène (1212). Montana: Ravalli, St. Ignatius (1297).

Hält, was den Wuchs betrifft, die Mitte zwischen dem *C. lutescens* und dem *C. aureum*; kurz zugespitzte Blätter, innere Perichätialblätter ziemlich plötzlich verschmälert und unter der Spitze mehr oder weniger gezähnt oder eingeschnitten; im Allgemeinen wenig rauher Kapselstiel. Die No. 1297 von St. Ignatius (Montana) ist eine Form mit ausnahmsweise glattem Kapselstiel.

Subsp. *Camptothecium dolosum* Ren. & Card. subsp. n. (Bot. Centralbl. 1890 No. 51.) *A. C. aëneo* differt: foliis ramis brevioribus latioribusque, nervo plerumque apice dilatato et denticulato, foliis perichätialibus internis apice subito truncatis, laceratis vel grosse inciso-dentatis, pedicelloque asperrimo.

Washington: Easton (700, 701).

Wir besitzen diese Pflanze auch aus Idaho (Leiberg) und von der Insel Vancouver (Macoun). Die Form der inneren Perichätial-Blätter ist sehr charakteristisch. Im unfruchtbaren Zustand ist es sehr schwierig, das *C. dolosum* von dem *Homalothecium nevadense* zu unterscheiden, weil das vegetative System bei den beiden Pflanzen beinahe identisch ist. Der einzige merkbare Unterschied besteht in den Blattflügelzellen, welche bei *H. nevadense* weniger zahlreich sind, als bei *C. dolosum*; aber bei den Frucht-Exemplaren ist jede Verwechslung unmöglich.

*Camptothecium aureum* (Lag.).

Vancouver: Victoria (105 a, 107).

Diese Exemplare sind mit denjenigen Europas vollständig identisch. Das *C. aureum* war bisher für Nord-Amerika noch nicht angegeben worden; aber andererseits muss das *Hypnum pinnatifidum* Sulliv. & Lesqu. von Californien auf diese Art zurückgeführt werden, von welcher es höchstens eine Varietät ist, etwas schwächer mit kriechenden Stengeln und kürzerer Kapsel. Wir besitzen ähnliche Formen aus dem Süden Europas. Was das *Camptothecium Amesiae* Ren. & Card. in Bot. Gazette XIII, 20 betrifft, so scheint es uns, dass es auch dem *C. aureum* untergeordnet werden müsse und zwar als Subspecies, welche characterisirt ist durch ihre breiter und kürzer zugespitzten Blätter, die mit einer dickeren und im oberen Theil am Rücken meist gezähnten Rippe versehen sind.

Durch sein vegetatives System nähert es sich sehr dem *C. dolosum*, von welchem es im unfruchtbaren Zustand oft schwer zu unterscheiden ist; jedoch ist das Zellnetz im Allgemeinen dichter, als bei *C. dolosum* und die Rippe ist nach der Spitze zu nicht verbreitert. Im fruchtbaren Zustand unterscheidet sich *C. Amesiae* sehr leicht von *C. dolosum* durch seine inneren Perichätial-Blätter, welche ganzrandig, lang und schmal zugespitzt sind, sowie durch seine längere und schmalere Kapsel.

*Camptothecium Nuttallii* (Wils.) (*C. hamatidens* Kindb. in Bull. Torr. Bot. Club XVI, 97).

Vancouver: Victoria (105, 106). Washington: Easton (712 a), Seattle (221 a, 247), Tacoma (220, 221), Enumclaw (420 a).

No. 106 von Victoria (Vancouver) ist eine kleine, dicht büschelige Form mit kätzchenförmigen, sehr zerbrechlichen Zweigen, mit kleinen, kurzen, schärfer zugespitzten und eng aneinander liegenden Blättern. Wir kennen nicht die Original-Beschreibung des *Hypnum Nuttallii* Wils.; aber die von Lesquereux und James in ihrem Manual pag. 332 gegebene passt sehr gut auf die von Herrn Röhl gesammelte Pflanze, welche übrigens identisch ist mit No. 514 der *Musci borealo-americi exsiccati*, sowie auch die Exemplare, welche wir unter dem Namen *Campt. Nuttallii* von verschiedenen Amerikanischen Bryologen erhalten haben. Diese Art ist gut characterisirt durch ihre Blätter, welche an den Rändern gegen die Basis mit hervorspringenden, gewöhnlich hakig gekrümmten Zähnen versehen sind und durch ihre schmale und verlängerte Kapsel mit kurzem Stielchen. Wir wissen nicht, worauf sich Herr Kindberg beruft, um den für diese Pflanze allgemein angenommenen Namen *C. Nuttallii* durch den Namen *C. hamatidens* Kindb. zu ersetzen.

*Camptothecium nitens* (Schreb.).

Wisconsin: Princeton (1648).

*Camptothecium arenarium* (Lesqu.).

Vancouver: Victoria (110).

Gut übereinstimmend mit No. 512 der *Musci bor. Amer. exsicc.* Ausgezeichnet durch die stark ausgehöhlte Falte, welche sich an jeder Seite der Rippe befindet.

*Camptothecium megaptilum* Sull.

Oregon: Mt. Hood (1105).

Schöne, grosse Art, bemerkenswerth durch ihre hohen, gefiederten Stengel, ihre dichten Zweige, ihre breiten Blätter, welche den Wuchs eines *Hylocomium*s hat.

Entgegen dem, was in der Beschreibung dieser Species gesagt ist (Manual of the mosses of North-America, pag. 334), haben wir bei keinem der Exemplare, welche wir besitzen, das Vorhandensein von Zähnen auf dem Rücken der Blätter, entlang der Rippe und den Falten, constatiren können.

*Brachythecium* Sch.

A. Kapselstiel glatt.

1. Blüten zweihäusig.

B. *laetum* (Brid.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1870, 1873, 1873a).

Illinois: Chicago (1850, 1851, 1863—67, 1868a), Argyle bei Chicago (1862, 1906), Waukegan (1860a). Wisconsin: Princeton (1650, 1662), Kilborn (1657).

Minnesota: Minnehaha bei Minneapolis (1671). Montana: St. Ignatius (1304). Wyoming: National Park (1545).

Idaho: Pend d'Oreille Lake (1227). Washington: Seattle (244b).

Diese Art ist sehr gewöhnlich in den östlichen Staaten, aber selten im Westen der Rocky-Mountains. Die No. 1671 von Minnehaha (Minnesota) scheint eine Wasser- oder Sumpfmisgestaltung zu sein. Die No. 1545 ex parte, vom Yellowstone Park (Wyoming) ist eine Form mit homotropen, sichelförmigen Blättern.

var. *fallax* Ren. et Card. v. n. Bot. Centralbl. 1890 No. 51.

A forma typica differt: ramis julaceis, elongatis, foliis angustioribus, longius acuminatis, plus minus revolutis, cellulis alaribus mollibus, haud incrassatis.

Indiana: Calumet River auf Baumwurzeln (1856).

Diese Form hat ganz und gar das Aussehen des *B. albicans*; sie weicht von ihm ab durch ihre weniger fein zugespitzten Blätter, welche gezähnelte, stark gefaltet und an der Basis an beiden Seiten der Rippe ausgehöhlt sind.

var. *Roellii* Ren. et Card. v. n. Bot. Centralbl. 1890.

No. 51. Caulis depressus, pinnatus, ramis julaceis, brevibus, obtusis; folia dense imbricata, latiora, concava, breviter acuminata, cellulis alaribus ut in var. praecedente.

Indiana: Hobart, Calumet River (1857, 1871a).

var. *pseudo-acuminatum* Ren. & Card. v. n. Bot.

Centralbl. 1890 No. 51. Forma gracilis, habitu *B. acuminato* omnino similis, sed ab illo foliis magis plicatis, basi excavatis cellulisque alaribus minus numerosis distincta.

Indiana: Hobart (1869).

Das *B. laetum* ist eine äusserst vielgestaltige Art; einige dünnere Formen, mit wenig faltigen Blättern unterscheiden sich im unfruchtbaren Zustand sehr schwer von *B. acuminatum*. Das *B. biventrosus* K. Müller von Florida, von welchem wir Original-Exemplare besitzen, scheint uns eine einfache schwache Varietät des *B. laetum* zu sein, mit an der Basis durch die Falten stark ausgehöhlten Blättern. Sie ist durchaus nicht den Süd-Staaten eigen, sondern findet sich auch häufig im Norden.

*B. acuminatum* (Pal.)

Indiana: Hobart, Calumet River (1834, 1869 a, 1870 b).  
Illinois: Chicago (1840 a). Wisconsin: Princeton (1646, 1649, 1652). Minnesota: Minnehaha b. Minneapolis (1671 a). Forma *stenocarpa*, pedicello longiore, capsula cylindrica angustiore: Wisconsin: Princeton (1660).

*B. albicans* (Neck.)

Washington: Seattle (244 a), Easton (844). Oregon: Mt. Hood (1109). Idaho: Coeur d'Alène (1224—25).  
Mont. St. Ignatius (1303). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1542—45). Vancouver: Victoria: (111 a).

var. *occidentale* Ren. & Card. v. n. Bot. Centralbl. 1890 No. 51. Forma caulibus depressis, gracilibus, laxe foliosis, foliis subsecundis, minus longe acuminatis, interdum denticulatis valde distincta.

Washington: Easton (722, 724 a, 726), Kahchess Lake (842). Montana: St. Ignatius (1298).

Das *B. albicans*, welches wir aus den östlichen Staaten nicht kennen, scheint im Gegentheil ziemlich verbreitet im Felsengebirge und an der pacifischen Küste und zeigt in diesen Gegenden zahlreiche Varietäten. Die No. 1224 ex parte und 1225 von Coeur d'Alène (Idaho) und die No. 244 a von Seattle (Washington) sind mit dem europäischen Typus übereinstimmend. Die No. 1109 vom Mt. Hood (Oregon) ist eine Form mit etwas homotropen Blättern (männliche Pflanze). Die var. *occidentale* der Staaten Washington und Montana hat gleichfalls subsecundäre Blätter, aber ihre dünneren, flachaufliegenden, gefiederten und lose mit Blättern besetzten Stengel geben ihr einen ganz eigenthümlichen Wuchs, welcher zugleich mit ihrer oft grünen Färbung eine bemerkenswerthe Varietät bildet. Die Pflanze des Felsengebirges, von Wyoming und Montana (No. 1303, 1542, 1544, 1545) umfasst mehrere Formen, welche im Allgemeinen von den europäischen Formen durch ihre weniger dach-

ziegelig gelagerten Blätter abweichen; die einen erinnern im Kleinen an *B. glareosum*, die anderen haben den Wuchs des *B. acuminatum*. Die No. 1224 von Coeur d'Alène (Idaho) ist eine sehr interessante Form; durch ihren Wuchs und ihre Grösse dem *B. glareosum* vollständig ähnlich, nähert sie sich ihm noch durch ihre deutlich und ziemlich stark gefalteten und an der Spitze gezähnten Blätter; aber durch die viereckigen, zahlreichen, an den Rändern hinaufreichenden Zellen der Blattwinkel gehört sie im Gegentheil zu *B. albicans*. Im Ganzen hält sie genau die Mitte zwischen dieser Art und dem *B. glareosum* und nähert sich sehr der europäischen Alpen-Form, bekannt unter dem Namen *B. Tauriscorum* Mol., welche man bald zu *B. albicans*, bald zu *B. glareosum* bringt. Diese Abweichungen des *B. albicans* in den westlichen Staaten sind sehr interessant und sehr lehrreich, weil sie zeigen, dass eine in Europa sehr stabile Art sich anderswo äusserst polymorph zeigen kann.

## 2. Blüten einhäusig.

*B. salebrosum* (Hoffm.)

Indiana: Hobart, Calumet River (1854). Illinois: Chicago (1863a). Montana: St. Ignatius, Ravalli (1297a, 1300—5). Idaho: Pend d'Oreille Lake (1226). Washington: Easton (716, 718, 719), Tacoma (248—50), Weston (507). Vancouver: Victoria (112).

Zahlreiche Formen, sehr polymorphe Art. Die No. 716 von Easton (Washington) mit ziemlich breiten, ziemlich kurz zugespitzten, stark gezähnelten Blättern scheint dem *B. ligusticum* De Not sehr nahe zu stehen. Die No. 507 von Weston (Washington) ist auch eine bemerkenswerthe Form durch ihre breiteren, kaum gefalteten Blätter mit lockerem Zellnetz.

Subsp. *B. Mildeanum* Sch.

Indiana: Hobart, Calumet River (1859a) (forma foliis integris). Illinois: Chicago (1860). Wisconsin: Princeton (1633, 1654).

Die No. 1860 von Chicago (Illinois) mit dreieckig-lanzettförmigen, von der Basis verschmälerten und ziemlich kurz zugespitzten Blättern scheint uns das *B. acutum* (Mitt.) zu sein. Wir besitzen eine übereinstimmende Form aus dem Puy de Dôme (Frankreich).

*B. idahense* Ren. & Card. Bot. Gazette XV, 60.

forma stenocarpa.

Idaho: Coeur d'Alène (1217a).

Was den Wuchs, die Grösse, die Form, die Denticulation, das Gewebe der Blätter und die Gestalt der Perichätial-Blätter betrifft, so ist dieses Exemplar vollständig mit der Pflanze übereinstimmend, welche Herr Leiberg in derselben Gegend gesammelt hat, und welche wir vor Kurzem in der Botanical Gazette beschrieben und skizzirt haben; aber bei der Pflanze des Herrn Röhl ist die Kapsel viel schmaler, länger, subcylindrisch, bogenförmig und unter der Mündung verengt, während dieselbe bei dem von Herrn Leiberg gesammelten Moos oval, kürzer und buckelig ist. Das *B. idahense* steht dem *B. olympicum* Jur. (*B. venustum* De Not.) sehr nahe; es unterscheidet sich von diesem durch seine stärkeren Dimensionen, seine breiteren, grösseren, faltigen Blätter, das an der Basis losere Gewebe, die zahlreicheren, viereckigen, mit dünnen Wänden versehenen Blattflügel-Zellen, die dünnere und kürzere Rippe und den stumpfen, nicht gespitzten Deckel.

*B. erythrorhizon* (K. Müll.).

Washington: Rigi am Clealum Lake bei Easton in den Cascaden (933). Neu für Amerika. Die Exemplare stimmen mit denen aus Finnland und Skandinavien überein.

*B. collinum* (Schl.).

Washington: Rigi am Clealum Lake bei Easton (925). Oregon: Mt. Hood (1103—1125a). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1540, 1548a, 1565a). Montana: Helena (1415a), Garrison (1436).

Die Pflanze des Yellowstone Parks (No. 1540) weicht vom europäischen Typus ab durch ihre ausgedehnten Rasen, ihre im Allgemeinen kurzen, zugespitzten Blätter und durch die viereckigen Blattwinkelzellen, welche zahlreicher sind und weiter an den Rändern hinaufreichen.

*B. Kapselstielraub.*

1. Blüten zweihäusig.

*B. Bolanderi* (Lesqu.).

Washington: Tacoma (224—249).

Diese Exemplare sind vollständig mit der Pflanze übereinstimmend, welche unter dem Namen *Hypnum Bolanderi* in den *Musci bor. americani exsiccati* No. 502 veröffentlicht worden ist, aber sie entsprechen nicht vollständig der Beschreibung, welche Lesquereux und James, *Manual* p. 341 von dieser Art geben. Nach dieser Beschreibung wären die Blätter kurz zugespitzt und hätten



ein lockeres Zellnetz, während dagegen bei unseren Exemplaren nur die oberen Blätter der Zweige diese Merkmale zeigen, während die anderen lang und fein zugespitzt sind und ein dichteres, aus schmalen und verlängerten Zellen gebildetes Zellnetz zeigen.

*B. Novae Angliae* (Sull. & Lesqu.).

Wisconsin: Princeton (1659).

Bemerkenswerthe Art durch ihre auf dem Rücken leicht warzenförmigen Blätter (infolge der vorspringenden Spitze der Zellen). Alle Exemplare, welche wir von diesem Moos besitzen, zeigen diese Eigenthümlichkeit in einem mehr oder weniger ausgesprochenen Grade; so viel wir wissen, ist dieses Merkmal noch nicht angegeben worden.

*B. rivulare* (Bruch.).

Vancouver: Victoria (108a). Washington: Easton (714), Clealum Lake (934), Tacoma (245). Oregon: Astoria (309 forma depauperata), Mt. Hood (1107, 1108, 1111). Idaho: Pend d'Oreille Lake (1213, 1233, 1234). Montana: St. Ignatius (1300–1302). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1546). Wisconsin: Kilborn (forma brevifolia 1655, 1656).

Sehr polymorphe Art; verschiedene Formen sind sehr schwer zu unterscheiden von *B. rutabulum*. Die No. 770 von Easton (Washington) ist bemerkenswerth durch ihre oft doppelte und kurz oder verschiedenartig gabelig getheilte Rippe.

*B. asperrimum* (Mitt.).

Vancouver: Victoria (113, 127, 129). Washington: Seattle (229, 246), Tacoma (243a, 250), Enumclaw (427a).

Steht dem *B. rutabulum* sehr nahe; es weicht von ihm ab durch seinen zarteren Wuchs, seine zweihäusigen Blüten, seine mehr allmählich und länger schmal zugespitzten Blätter, das gedrängtere Zellnetz und das rauhere Kapselstielchen.

## 2. Blüten einhäusig.

*B. velutinum* (L.).

Washington: Easton (727, 728, 751–754), Clealum Lake (936–938), Kahchess Lake (850–853). Oregon: Mt. Hood (1119, 1134–1137). Idaho: Coeur d'Alène (1216a).

938 Clealum Lake (Washington) forma pedicello parum muricato.

1137 ex p. Mt. Hood (Oregon) f. pedicello brevissimo, foliis angustis haud plicatis.

Subsp. *B. declivum* (Mitt.).

Washington: Easton (721), Kahchess Lake (854).

Bemerkenswerthe Form des *B. velutinum*, ausgezeichnet durch ihren schwächtigen Wuchs, ihre hängende Kapsel und durch ihren kurzen, dicken und äusserst rauhen Kapselstiel.

*B. reflexum* (Stark).

Washington: Easton (672 a, 724 b), Tacoma (242).

var. *pacificum* Ren. & Card. v. n. Bot. Centralbl. 1890 No. 51. A forma typica differt: statura robustiore foliisque caulinis majoribus, ovato-lanceolatis, haud triangularibus, sensim acuminatis, marginibus basi subrevolutis.

Oregon: Mt. Hood (1103).

*B. Starkii* (Brid.). Subsp. *oedipodium* Mitt.

Washington: Easton (723, 724, 845), Weston (505), Kahchess Lake, Clealum Lake (927—931, 935).

f. *depauperata*. Washington: Easton, Clealum Lake (928). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1593).

*B. oedipodium* unterscheidet sich von *B. Starkii* durch seinen wenig warzigen Kapselstiel, welcher an der Basis oft glatt ist, seine hängende oder schief stehende Kapsel und seine selbst im trockenen Zustand immer glatten Blätter. Das *B. curtum* Lindb. von Finnland scheint uns von dem *B. oedipodium* nicht verschieden.

*B. rutabulum* (L.).

Vancouver: Victoria (114). Washington: Easton (715 bis 720, 843), Clealum Lake (926), Enumclaw (422), Tacoma (243). Oregon: Astoria (299). Idaho: Pend d'Oreille Lake (1226 a). Montana: Deer Lodge (1428), Ravalli (1305 b). Illinois: Chicago (1860 a).

Diese Art ist ebenso polymorph in Amerika wie in Europa. Bei den amerikanischen Exemplaren sind die Blätter oft stärker gefaltet und länger zugespitzt, als bei den europäischen.

*B. Villardi* Ren. et Card. sp. n. Bot. Centralbl. 1890 No. 51.

Monoicum, habitu *B. salebroso* simile. Caulis depressus, repens, radiculosus, pinnatus, ramis ascendentibus. Folia erecta, imbricata vel subsecunda, decurrentia, ovato-lanceolata, longe et tenuiter acuminata, plicatula, marginibus plus minus revolutis, integris vel in acumine obsolete denticulatis, costa

ad  $\frac{2}{3}$  folii producta; cellulis angustis, elongatis, linearibus, acutis, alaribus paucis, quadratis. Pedicellus scaber. Cetera ignota.

Washington: Tacoma (251), Seattle (244).

Diese Art steht dem *B. salebrosum* sehr nahe, von welchem sie sich kaum anders als durch ihren rauhen Kapselstiel unterscheidet. Herrn Henry Villard, Director der Northern Pacific-Bahn gewidmet, welcher durch seinen ganzen Einfluss die Forschungen des Herrn Dr. Röll unterstützte.

*B. plumosum* (Sw.).

Montana: Ravalli (1305a), Heron (1306). Wisconsin: Dalles bei Kilborn (1658).

C. Kapselstiel unbekannt.

*B. Roellii* Ren. et Card. sp. n. Bot. Centralbl. 1890 No. 51.

Sordide vel lutescenti-viride. Caulis mollis, depressus, haud radiculosus, subpinnatus, ramis elongatis, flexuosis. Folia ovato-lanceolata, decurrentia, sat longe et tenuiter acuminata, lenissime plicatula, marginibus sinuolatis vel denticulatis, plerumque medio planis, basi et in acumine revolutis; costa ultra medium vel ad  $\frac{2}{3}$  folii producta; cellulis angustis, elongatis, linearibus, alaribus paucis, subquadratis. Dioicum videtur. (Floribus masculis haud visis.) Cetera ignota.

Vancouver: Victoria (111).

Scheint dem *B. acuminatum*, dessen Wuchs es hat, nahe zu stehen; es unterscheidet sich von ihm durch seine feiner zugespitzten Blätter und seine weniger zahlreichen Blattflügel-Zellen. Dieses letztere Kennzeichen unterscheidet es ebenfalls von kleinen Formen des *B. albicans*.

*B. pseudo-Starkii* Ren. et Card. sp. n. Bot. Centralbl. 1890 No. 51.

Dioicum, laxe caespitosum, viride. Caulis erectus vel ascendens, 5—8 cm longus, flexuosus, laxe pinnatus, ramis elongatis, attenuatis. Folia sat remota, patula, ovato-lanceolata, plicata, acuminata, acumine longiusculo plerumque torto, marginibus undique serratis, costa usque in acumen producta; cellulis lineari-rhomboidalibus, elongatis, attenuatis, alaribus laxioribus, mollibus, quadratis, hyalinis. Cetera ignota.

Washington: Tacoma (238a, 239, 240).

Diese Art weicht von den zarten Formen des *B. rivulare* ab durch ihre abstehenden Blätter, welche feiner zugespitzt (mit gedrehter Spitze) und an den Rändern stärker gezähnt sind. Der Wuchs, die Form der Blattspitze und die Bildung

der Zähnchen nähern sie mehr dem *B. Starkii*, aber sie unterscheidet sich von ihm durch ihren zweihäusigen Blütenstand, ihre im Allgemeinen deutlicher gefalteten Blätter, welche an der Basis weniger breit und daher von weniger scharf dreieckiger Form sind, und durch ihre längeren Zellen.

*B. species?*

Washington: Weston, Easton (520, 710).

*Scleropodium illecebrum* (Schw.).

Washington: Enumclaw (432a).

Subsp. *S. obtusifolium* (Hook.) (Hypn. obtusifol. Hook.).

Washington: Easton (741—743), Weston (517—519), Enumclaw (431). Oregon: Astoria (310), Mt. Hood (1121—1123). Montana: Ravalli (1314).

Diese lange Zeit nur im unfruchtbaren Zustand bekannte Pflanze war bis jetzt von allen Bryologen in die Abtheilung *Limnobium* der Gattung *Hypnum* gestellt worden. Lesquereux und James im *Manual of the Mosses of North America* pag. 400 weisen ihr noch diese Stelle an, obgleich sie die Fruchtentwicklung (mit rauhem Kapselstiel) beschreiben. Dieses Kennzeichen sollte sie aus der Gattung *Hypnum* ausschliessen, welche, wie heute angenommen wird, nur Species mit glattem Kapselstiel enthält. Die Untersuchung der zahlreichen von Dr. Röhl gesammelten unfruchtbaren Exemplare, sowie anderer Exemplare, welche von verschiedenen Sammlern herrühren, und ein fruchtbares Exemplar aus Oregon, mitgetheilt von Herrn Henderson, haben uns zu dem Schluss gebracht, dass das *Hypnum obtusifolium* einfach eine Wasserform von *Scleropodium illecebrum* ist. In der That weicht es von dieser Art durch kein hervorragendes Kennzeichen ab, nur ist die Pflanze kräftiger, die Stengel und die Zweige sind länger, die Blätter im Allgemeinen breiter und weniger eingezogen an ihrer Basis; dazu das basilare Gewebe etwas dichter, die Oehrchen etwas deutlicher, die Kapsel breiter, grösser, oval und der Kapselstiel dicker. Alle diese Merkmale erklären sich durch den feuchten Standort. Die allgemeine Bildung der Blätter, der Blattspitze und die Denticulation sind bei dem europäischen *S. illecebrum* sehr veränderlich; gerade so ist es bei *S. obtusifolium*, dessen Blätter bald an der Spitze stumpf abgerundet sind (besonders bei den ganz unter Wasser wachsenden Exemplaren), bald plötzlich zugespitzt oder auch breit und kurz gespitzt, ganzrandig oder ringsherum, manchmal auch nur an der Spitze, gezähnt sind. Nicht selten finden sich alle diese Variationen in demselben

Rasen. Die No. 742 der Sammlungen von Herrn Röhl enthält Exemplare, von welchen einige sich sehr dem Typus des *S. illecebrum* nähern. Die ganz unter Wasser wachsenden Exemplare entfernen sich am meisten davon. Andererseits besitzen wir Exemplare aus den Pyrenäen, welche sich den Wasserformen Amerikas sehr nähern. Diese Pflanze liefert uns ein neues Beispiel der Umbildungen, welche das Wachsen im laufenden Wasser bei den Moosen mit sich bringt.

*Scleropodium caespitosum* (Wils.).

Vancouver: Victoria (111b, 115—119, 129a). Oregon: Astoria (311). Idaho: Coeur d'Alène (1229a).

*Isothecium myosuroides* (L.).

Vancouver: Victoria (117, 119). Washington: Seattle (247), Tacoma (233, 235), Enumclaw (434), Weston (509, 510), Easton (707, 709). Oregon: Astoria (307).

var. *spiculiferum* (Mitt.) (Hypn. *spiculif.* Mitt.).

Vancouver: Victoria (118a). Washington: Seattle (231), Tacoma (234, 254), Weston (508a, 509a).

var. *stoloniferum* K. Müll. Syn. II. 500. (Hypn. *stolonif.* Hook.)

Vancouver: Victoria (117). Washington: Easton (706, 708), Weston (508), Enumclaw (433). Oregon: Astoria (301a), Mt. Hood (1122). Indiana: Hobart, Calumet River (1878).

var. *Cardoti* (Kindb.) (*Isothecium Cardoti* Kindb. in litt.). Oregon: Astoria (300, 301).

*I. myosuroides* ist im Westen der Rocky Mountains sehr verbreitet und zeigt in diesen Gegenden viel mehr und complicirtere Varietäten, als in Europa; mehrere dieser Abweichungen sind zu Species erhoben worden, aber die Kennzeichen, welche diese Species trennen, sind so unbeständig, und wir haben so viel unbestimmte Formen beobachtet, dass wir Grund haben, zu glauben, dass diese sogenannten Species weiter nichts sind, als Varietäten eines äusserst polymorphen Typus. Die Varietät *stoloniferum* ist eine von den am besten characterisirten. Sie hat einen kräftigeren Wuchs, ihre Zweige sind weniger dünn als bei dem Typus, ihre Blätter dichter und mehr dachziegelig gelagert, ihre Stengelblättchen von mehr ovaler Form und kürzer zugespitzt und ihre Zweigblättchen kürzer und breiter. Aber zahlreiche Uebergangsformen zeigen sich, um diese Unterschiede zu verringern. Die Beschaffenheit der auf dem Rücken warzenförmigen Astblättchen, welche man auch zu Gunsten der

Autonomie des *I. stoloniferum* angeführt hat, ist von keinem specifischen Werth; denn einerseits zeigt sich diese Beschaffenheit der Astblätter sehr unbeständig bei den kräftigen Exemplaren, welche man auf das *I. stoloniferum* zurückführen kann, und andererseits findet sie sich sehr häufig nicht allein bei den zarteren Formen der amerikanischen Pflanze wieder, sondern auch bei dem *I. myosuroides* von Europa. Die Zahl und die Länge der Cilien des inneren Peristoms sind gleichfalls veränderlich. Die Varietät *spiculiferum*, welche, was den Wuchs betrifft, die Mitte zwischen dem Typus und der Var. *stoloniferum* hält, unterscheidet sich von dieser durch ihre Blätter, welche weniger dachziegelig, oval-herzförmig, länger zugespitzt, an den Rändern umgerollt oder zurückgebogen und am Rücken mit mehr hervorstehenden Papillen versehen sind. Die Var. *Cardoti* ist eine sehr bemerkenswerthe Form, welche wahrscheinlich die äusserste Grenze der Variationen des *I. myosuroides* darstellt; noch kräftiger als die Var. *stoloniferum*, besitzt sie ausserdem als Kennzeichen schmalere Blätter, welche länger und allmählich lang zugespitzt und im trockenen Zustand ziemlich deutlich gefaltet sind. Bei dem ersten Anblick ist man versucht, diese schöne Form als eine besondere Art zu betrachten, aber sie vereinigt sich mit dem Typus durch das Mittelglied der Varietät *stoloniferum*. Bei der No. 508 von Weston (Washington), welche der Var. *stoloniferum* zugehört, ist die Rippe oft gabelförmig, und in diesem Fall geht sie nicht über die Mitte hinaus.

*Isothecium Brewerianum* (Lesqu.).

Vancouver: Victoria (101—104, 119 a). Washington: Tacoma (217, 219), Seattle (218), Enumclaw (419, 432).

Die Rippe ist bei dieser Art ziemlich veränderlich; bei den unteren Blättern oft schwach, kurz und manchmal gabelförmig getheilt, erreicht oder überschreitet sie die Mitte bei den anderen, indem sie zugleich ziemlich häufig mehr oder weniger getheilt ist. Durch seinen Wuchs, sein Zellgewebe und die Form der Blätter hat dieses Moos nahe Beziehungen zu *Pterogonium gracile*; es weicht von ihm durch seine stärkere Rippe und sein vollkommenes Peristom ab; doch ist seine Verwandtschaft mit dieser Art eine viel nähere, als mit den Formen des *I. myosuroides*. Die Beschreibung und die Zeichnungen, welche H. Mitten von seinem *Hypnum aggregatum* giebt (Journ. Linn. Soc. VIII. 35, Tafel 6), scheinen uns genau auf *I. Brewerianum* zu passen.

*Eurhynchium strigosum* (Hoffm.).

Washington: Easton (694c, 728a — 730), Kahchess Lake (855, 856). Oregon: Mt. Hood (1114b, 1125). Idaho: Coeur d'Alène (1117), Pend d'Oreille Lake (1214, 1215). Montana: Helena (1391), Ravalli (1307), St. Ignatius (1308—1313). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1548, 1549).

var. *Barnesi* Ren. & Card. Bot. Gazette XIV, 97.

Washington: Weston (514), Easton (711), Clealum Lake (932).

var. *fallax* Ren. & Card. Bot. Gazette XIV, 98.

Washington: Weston (506), Easton (711), Kahchess Lake (850—52). Idaho: Coeur d'Alène (1216). Montana: St. Ignatius (1300b, 1310—12).

var. *diversifolium* Lindb.

Washington: Easton (728b), Rigi am Clealum Lake (925b). Wisconsin: Princeton (1682).

Diese, in den von den Rocky Mountains aus westlich gelegenen Staaten sehr verbreitete Art ist sehr mannigfaltig. Zahlreiche Uebergangsformen verbinden den Typus und die drei angegebenen Varietäten mit einander. Die meisten von Dr. Röll gesammelten Exemplare zeigen kräftigere Formen, als der europäische Typus; sie haben im Allgemeinen stumpfe Astblätter und gehen leicht in die Var. *fallax* und *Barnesi* über.

*Eurhynchium colpophyllum* Sull.?

Washington: Tacoma (223).

Dieses unfruchtbare Exemplar entspricht ziemlich genau der Beschreibung, welche Lesquereux und James von dem *Hypnum colpophyllum* geben (Manual 352), aber da wir uns noch keine Original-Exemplare dieser Pflanze haben verschaffen können, so können wir die Genauigkeit unserer Bestimmung nicht bestätigen.

*Eurhynchium praelongum* (L.)

Indiana: Hobart, Calumet River (1879). Illinois: Chicago (1877), Waukegan (1880 forma robusta). Minnesota: Minnehaha (1673).

Nach dem Manual (Seite 353) wäre diese Art kaum in Amerika constatirt worden, wo sie durch das *E. hians* Hedw. ersetzt sein soll; jedoch scheinen uns alle Exemplare, welche wir von Amerika besitzen, dem *E. praelongum* zuzugehören, da sie rings herum gezähnte Blätter haben,

während sie dagegen bei *E. hians* nur an der Spitze gezähnt angegeben sind. Wir besitzen kein Exemplar, welches der Beschreibung dieser letzten Art entspräche.

*Eurhynchium Stokesii* (Turn.).

Vancouver: Victoria (123—126, 135). Washington: Easton (714a, 722b), Weston (513), Kahchess Lake (848, 849, 858), Enumclaw (428—430, 443, 457), Tacoma (236—238), Seattle (248a). Oregon: Astoria (302, 308), Hood River (1115).

f. *aquatica*. Caulis elongatus, elegantissime pinnatus. Oregon: Mt. Hood (1116, 1117).

Die No. 1115 von Hood River (Oregon) ist bemerkenswerth durch die Rippe der Astblätter, welche sehr dick und an der Spitze stark gezähnt ist, sowie auch durch ihre Stengelblätter, die kürzer zugespitzt sind, als bei dem Typus. Polymorphe Pflanze; die kräftigen Formen erinnern an *E. oreganum*.

*Eurhynchium oreganum* Sull.

Vancouver: Victoria (121—124). Washington: Seattle (225—227), Tacoma (230), Enumclaw (425—427), Weston (511, 512), Easton (738—739). Oregon: Astoria (299, 303).

*Raphidostegium Roellii* Ren. & Card. sp. n. Bot. Centralbl. 1890 No. 51.

Monoicum, tenellum, dense caespitosum, nitidum, lutescenti-viride. Folia subhomomalla vel complanata; oblongo-lanceolata, decurrentia, acuminata, marginibus planis vel reflexis, superne denticulatis, costa gemella brevi saepe subnulla, cellulis elongatis, anguste linearibus, alaribus valde dilatatis, mollibus, hyalinis vel lutescentibus. Folia perichaeitalia longe acuminata, superne grosse et irregulariter dentata, nervis binis obsolete. Capsula in pedicello purpureo oblique erecta, oblonga, rufo-badia, subsymmetrica, operculo ignoto. Peristomii dentes longe subulati, valde lamellosi, processus integri vel in carina anguste rimosi; cilia plus minus elongata, nodulosa. Flores masculi parvi, gemmiformes, prope femineos nascentes.

Washington: an Bäumen bei Enumclaw. (435, 436.)

Herr Kindberg hat uns diese Art auch aus British Columbia mitgetheilt, leg. Macoun 1889.

Das *R. laxepatulum* (Lesqu. und James) aus New-Hampshire scheint sich unserer Pflanze sehr zu nähern, aber es weicht davon ab durch die gegen die Spitze dornig gezähnelten Blättchen, durch die birnförmige und an der Oeffnung im trockenen Zustand sehr erweiterte Kapselmündung,



durch die rudimentären oder gar nicht vorhandenen Cilien. Das *R. cylindricarpum* (K. Müller), welches auch einige Beziehung zu *R. Roellii* hat, unterscheidet sich von ihm durch seinen diöcischen Blütenstand, seine mit weniger erweiterten Blattflügelzellen versehenen Blätter und seine schmalere Kapsel.

*Rhynchosstegium geophilum* Aust.

Wisconsin: Dalles bei Kilborn (1670).

*Rhynchosstegium serrulatum* (Hdw.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1873b, 1881—1883).

Illinois: Chicago, Edgewater (1883). Wisconsin: Princeton (1678a).

*Rhynchosstegium rusciforme* (Weis).

Wisconsin: Dalles bei Kilborn (1663).

f. *obtusifolia*. Oregon: Mt. Hood (1121b).

*Thamnium neckeroides* (Hook).

Washington: Easton (732).

Unfruchtbare Exemplare und in sehr schlechtem Zustand, welche jedoch dieser Art anzugehören scheinen.

*Thamnium Bigelowii* Sull.

Washington: Weston (499). Oregon: Astoria (291), Mt. Hood (1093).

*Plagiothecium nitidulum* (Wahl).

Washington: Easton (725a).

*P. elegans* (Hook).

Vancouver: Victoria (127a, 128). Washington: Easton (746, 747). Oregon: Astoria (305), Mt. Hood (1124).

*P. silesiacum* (Selig.).

Washington: Easton (759), Weston (521, 522), Kitchelos Lake (862).

Diese Art ist neu für Nord-Amerika; wir besitzen sie auch aus Canada.

*P. piliferum* (Sw.).

Washington: Easton (mit f. *brevipilum*) (705, 712, 713).

*P. denticulatum* (L.).

Washington: Easton (748), Clealum Lake (935a), Kitchelos Lake (860, 861), Enumclaw (437, 439a). Oregon: Astoria (305a, 306).

var. *majus* Boul.

Idaho: Coeur d'Alène (1225).

var. *microcarpum* Ren & Card. Bot. Gazette XIV, 98.

Washington: Kahchess Lake (845a, 861a).

Die No. 437 von Enumclaw (Washington) nähert sich dem *P. sylvaticum* durch ihr lockeres Zellgewebe; aber die Blüten sind sicherlich einhäusig; die Blätter sind flach oder an den Rändern umgerollt.

*P. silvaticum* (L.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1881). Illinois: Chicago (1884—88 in zahlreichen Formen).

var. *Sullivantiae* (Sch.). (*P. Sullivantiae* Sch.). — Washington: Enumclaw (439).

*P. undulatum* (L.).

Washington: Tacoma (222), Enumclaw (441), Hot Springs bei Weston (523). Oregon: Astoria (304).

*Amblystegium Sprucei* B. S.

Washington: Easton (694c).

*A. serpens* (L.).

Vancouver: Victoria (140 a). Washington: Easton (694 b), Ellensburgh (980—84), Enumclaw (438). Oregon: Mt. Hood (1126—27). Idaho: Coeur d'Alène (1218—19), Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1550 b—52). Montana: Helena (1410—12), Deer Lodge (1406—8), Ravalli (1305), St. Ignatius (1316—13, 1321—22).

f. *longiseta*. Folia remota, patula, angusta, longius acuminata, capsula mollis in pedicello longiore.

Washington: Easton (744), Ellensburgh (979), Kahchess Lake (859).

Diese Art ist weit mehr verbreitet auf den Abhängen nach der pacifischen Küste, als auf den Abhängen nach dem Atlantischen Ocean.

Subsp. *A. hygrophilum* (Sch.).

Indiana: Hobart, Calumet Riv. (1915 a). Illinois: Chicago, Edgewater (1914). Wisconsin: Princeton (1674 a).

Die von Herrn Röhl gesammelten Exemplare stimmen vollständig mit einem Exemplar, welches wir von *A. hygrophilum* besitzen und welches von Herrn Limpricht in Nimkau bei Breslau in Schlesien gesammelt wurde; aber diese Pflanze, sowie auch das *A. Juratzkanum* scheint uns nicht spezifisch von dem Typus des *A. serpens* getrennt werden zu können.

Subsp. *A. Juratzkanum* (Sch.).

Montana: Deer Lodge (1408 b—9).

Subsp. *A. Schlotthaueri* Ren. et Card. subsp. n. Bot. Centr. 1890 No. 51.

Formis compactis *A. serpentis* habitu simile, sed differt pedicello crassiore, valde dextrorsum torto, capsula erecta vix curvata, ovoidali, ore dilatato, basi collo elongato plicato instructa, ciliisque peristomii interni brevioribus, solitariis. Rocky Mountains: Yellowstone Park (Wyoming) (1550.).

Durch ihre Kapsel und ihr Peristom steht diese Pflanze dem *A. compactum* K. Müll. sehr nahe, unterscheidet sich aber von ihm durch ihre kürzere Rippe und ihr loseres und sehr verschiedenes Gewebe; thatsächlich hält sie die Mitte zwischen dieser Art und dem *A. serpens*; wahrscheinlich ist sie eine Bastardform dieser beiden Pflanzen. Gewidmet Herrn Schlotthauer aus Chicago, Schwager des Herrn Dr. Röll und sein Mitarbeiter bei seinem Botanisieren im Nationalpark in Wyoming.

*A. varium* (Hdw.)

Indiana: Hobart, Calumet River (1823—24, 1893). Illinois: Chicago (1890—91, 1894—96, 1900—1). Wisconsin: Princeton (1665—67). Minnesota: Minnehaha bei Minneapolis (1632—34). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1533). Montana: Deer Lodge (1407—8). Idaho: Pend d'Oreille Lake. Washington: Ellensburgh.

Subsp. *A. orthocladon* (Pal.)

Oregon: Astoria (294).

Das *A. varium*, welchem wir das *A. orthocladon* unterordnen, ist ein äusserst polymorpher Typus. Diese ganze Gruppe von Species zeigt übrigens in Nord-Amerika übermässige Variationen und ist so sehr ausgedehnt, dass es schwer ist, dieselben in bestimmte Grenzen zu bringen. Gewisse Formen stehen unbestimmt zwischen *A. varium*, *A. serpens* und *A. Juratzkanum*; eine ganze Serie von Exemplaren, gesammelt von Dr. Röll in Ellensburgh (Wash.), befindet sich in diesem Fall. Andere Formen stellen sogar Beziehungen her zwischen dieser Gruppe und dem *A. irriguum*.

*A. compactum* (K. Müll.)

Montana: Deer Lodge (1392—1401). St. Ignatius (1318).

*A. irriguum* (Hook. et Wils.)

Montana: Heron (1308 a).

*A. adnatum* (Hdw.)

Montana: Helena (1412).

Ziemlich veränderliche Rippe, bald doppelt und kurz, bald gabelförmig geteilt oder einfach und beinahe bis zur Mitte reichend.

*A. riparium* (L.).

Vancouver Island: Victoria (138—43). Washington: Ellensburg (981b, 987). Idaho: Coeur d'Alène (1220—21, 1235—36), Pend d'Oreille Lake (1222, 1226b). Montana: Ravalli (1336), Deer Lodge (1432a, 1434). Indiana: Hobart, Calumet River (1892, 1911). Illinois: Chicago (1880a, 1889, 1910a).

var. *longifolium* Sch.

Vancouver: Victoria (131, 141). Washington: Easton (766, 769).

Subsp. *A. Kochii* (B. S.).

Indiana: Hobart, Calumet River (1893a). Illinois: Chicago (1887a, 1900).

*Hypnum* Dill.

Sect. 1. *Campylium*.

*H. hispidulum* Brid.

Indiana: Hobart, Calumet River (1829a, 1893b, 1898). Illinois: Chicago (1894b, 1897, 1900). Wisconsin: Princeton (1681). Montana: Ravalli, St. Ignatius (1316, 1319).

*H. chrysophyllum* Brid.

Indiana: Hobart (1876, 1882a). Illinois: Chicago (1875, 1902a). Wisconsin: Princeton (1681a).

Subsp. *H. Bergenense* (Aust.).

Montana: Ravalli (1322a).

Diese Pflanze scheint uns demselben spezifischen Typus anzugehören, wie das *H. chrysophyllum*; sie weicht von diesem ab durch ihre Blätter, welche abstehend, weniger sparrig und lockerer gewebt sind und durch ihre Rippe, welche manchmal gabelförmig geteilt ist.

*H. stellatum* Schreb.

Illinois: Chicago (1902). Montana: St. Ignatius (1296a).

*H. polygamum* Sch.

Washington: Enumclaw (448—51). Wisconsin: Princeton (1677).

var. *longinerve* Ren. & Card. Bot. Centralbl. 1890 No. 51.

A forma typica differt: foliis plerumque angustioribus, longius acuminatis, costa validiore, longiore, in acumen producta,

capsula pallidior angustior. Victoria, Vancouver Island. Waldsumpf (133a, 136—39).

var. fallaciosum (Jur.) (Hypnum fallac. Jur.). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1566).

Die Blattrippe ist bei dieser Pflanze sehr veränderlich; manchmal doppelt und kurz, wie bei *H. stellatum*, öfters einfach und bis zur Spitze reichend, welche es sogar grösstentheils bei der var. longinerve bildet. Der Blütenstand ist weit entfernt, immer polygamisch zu sein, man findet häufig Formen, die einfach monöcisch sind; andere dagegen haben nur synöcische Blüten. Die No. 1677 von Princeton (Wisconsin) umfasst sogar Exemplare, welche eine diöcische Form des *H. polygamum* zu bilden scheinen. Es ist allerdings wahr, dass man sie vielleicht ebenso gut auf *H. stellatum* zurückführen könnte. Kurz, sei es was die Länge der Rippe anbelangt, sei es wegen der Beschaffenheit des Blütenstandes, es giebt keine ganz bestimmte Grenze zwischen *H. polygamum* und *H. stellatum*; es ist wahrscheinlich, dass diese beiden Pflanzen demselben specifischen Typus angehören und dass die erste der anderen als Unterart untergeordnet ist.

## Sect. 2. Harpidium.

*H. uncinatum* Hdw.

Washington: Easton (750—53), Clealum Lake (920b, 939), Kitchelos Lake (864a). Oregon: Mt. Hood (1128—33). Wyoming: Yellowstone Park (1570—74). Montana: St. Ignatius bei Ravalli (1328a). Zahlreiche Formen.

Subsp. *H. symmetricum* Ren. & Card. Bot. Gazette XIV, 99.

Vancouver: Victoria (147a, 148). Washington: Kitchelos Lake bei Easton (864—67). Oregon: Astoria (312). Montana: Ravalli (1330).

Unterscheidet sich von *H. uncinatum* durch seine weniger gefalteten Blätter und seine enge, geradestehende symmetrische, oft gezweigte Kapsel.

*H. aduncum* Hdw.

Indiana: Hobart, Calumet River (1918). Illinois: Chicago (1917). Wisconsin: Princeton (1674—76, 1697—99), Kilborn (1708—9). Wyoming: Yellowstone Park (1567, 1579). Montana: Ravalli (1324), St. Ignatius (1332), Deer Lodge (1417—19). Idaho: Pend d'Oreille Lake (1231—32). Washington: Enumclaw (448b), Roslyn (763), Ellensburgh (987).

- var. *gracilescens* Sch. Wyoming: Yellowstone Park.  
Montana: Deer Lodge (1418).
- var. *tenue* Sch. Washington: Enumclaw (442—45).  
Montana: Deer Lodge (1423).
- var. *filiforme* Ren. & Card. Caulis tenellus, gracilis,  
filiformis, elongatus, flexuosus; folia parva, erecta, vix  
subsecunda. Wisconsin: Princeton (1683a). Idaho:  
Pend d'Oreille Lake (1228).
- var. *Kneiffii* Sch. Indiana: Hobart, Calumet River (1909).  
Illinois: Chicago (1910, 1916). Wisconsin: Princeton  
(1695, 1699a). Wyoming: Yellowstone Park (1561a,  
1577a). Montana: Deer Lodge (1416—21, 1425—27),  
Helena (1411), Ravalli (1337, 1342). Washington:  
Ellensburg (982).
- var. *pseudostramineum* (K. Müll.) (Hypn. pseudostr.  
K. M.). Wyoming: Yellowstone Park (1547).
- var. *pungens* H. Müll. Wyoming: Yellowstone Park (1576).
- var. *laxum* Sch. Indiana: Hobart, Calumet R. (1912—13).  
Wisconsin: Princeton (1685, 1693a). Wyoming:  
Yellowstone Park (1577a, 1578a). Montana: Deer  
Lodge (1424—26). Vancouver: Victoria (144—45).
- var. *Sendtneri* (Sch.) (Hypn. Sendtn. Sch.). Wisconsin:  
Princeton (1700—5).

*H. aduncum* ist in den Sammlungen des Dr. Röhl durch mehr als 70 Nummern vertreten, welche eine bedeutende Anzahl Formen in sich fassen; wir haben nur die hauptsächlichsten und bekanntesten angegeben, von welchen mehrere oft als besondere Species betrachtet werden, obgleich sie alle ineinander übergehen, so dass es sehr schwer ist, bei dieser Gruppe genügend abgegrenzte Varietäten aufzustellen.

Gewisse Exemplare des *H. aduncum* scheinen Uebergänge zu *H. fluitans* darzustellen; als solche führen wir die No. 1689—1692 und 1706 der Sammlungen des Herrn Dr. Röhl auf; es ist sehr schwer, diese Exemplare der einen oder der anderen dieser beiden Species zuzuschreiben; wahrscheinlich stellen sie das *H. aduncum*, var. *pseudofluitans* Sanio dar.

#### *H. fluitans* L.

Indiana: Hobart, Calumet River (1909a). Illinois: Chicago (1919). Wyoming: Nat. Park (1574—75, 1581). Montana: Deer Lodge (1430—31, 1434a), St. Ignatius (1333a), Ravalli (1338—40). Idaho: Pend d'Oreille Lake (1239—40), Coeur d'Alène (1237—38). Washington: Roslyn (760—64).

f. *depauperata*.

Wyoming: Nat. Park (1552). Montana: St. Ignatius (1332 a).

var. *capillifolium* (Warnst.) (Hypn. cap. Warnst. Hypn. *aduncum* var. *Schimperi* Sanio  $\alpha$ ) *capillifol.* [W.] Sanio.).

Vancouver: Victoria (146). Washington, Roslyn (160). Idaho: Pend d'Oreille Lake (1242).

Die Pflanze von der Insel Vancouver, welche Herr Kindberg *Dichelyma longinerve* (Bull. Torr. bot. Club. XVI, 97) genannt, und von welcher er uns Exemplare mitgetheilt hat, ist eine Form des *H. fluitans*, welche durch ihre auslaufende Rippe zur Var. *capillifolium* in naher Beziehung steht. Sie unterscheidet sich von ihr durch ihre breiteren Blätter und ihre kürzeren mittleren Zellen. Sie stimmt vollständig überein mit den Nummern 767 und 768 der Sammlungen des Dr. Röhl, welche von Roslyn (Washington) herrühren und entspricht dem *H. aduncum*  $\zeta$ ) *Schimperi* Sanio,  $\alpha$ ) *Lindbergii* Sanio. Aber der Meinung des Herrn Sanio entgegen scheint uns diese Var. *capillifolium* eher dem *H. fluitans* zuzugehören, als dem *H. aduncum*.

### Sect. 3. *Cratoneuron*.

*H. filicinum* L.

Washington: Easton (717 a). Montana: St. Ignatius (1315, 1332—33). Wyoming: Yellowstone Park (1566 a, 1580). Minnesota: Minnehaha (1666, 1671—72).  
Verschiedenartige Formen.

### Sect. 4. *Drepanium*.

*H. hamulosum* B. S.

Washington: Kitchelos Lake bei Easton (863).

*H. circinale* Hook.

Washington: Enumclaw (436 a, 446 a), Kahchess Lake (863 a), Kitchelos Lake bei Easton (866).

Mit Unrecht stellen Lesquereux und James dieses Moos unter die monöcischen Arten (Manual 392); es ist sicherlich diöcisch, aber da die männliche Pflanze sich fast immer sehr nahe an den weiblichen und fruchtbaren Stengeln findet, so ist die Constatirung der Blütenbildung oft schwierig; jedoch lassen uns zahlreiche Beobachtungen gar keinen Zweifel über die wahre Art des Blütenstandes bei dieser Species. Das *H. Sequoieti* K. Müller scheint uns nicht von dem

*H. circinale* specifisch getrennt werden zu können, da das aus der asymmetrischen Basis der Blätter entnommene Kennzeichen sich häufig bei diesem letzten wiederfindet.

*H. plumifer* (Mitt.) (*Stereodon plumifer* Mitt. *Hypn. subimponens* Lesqu.?).

Vancouver: Victoria (147, 148). Washington: Seattle (252), Tacoma (253), Enumclaw (446, 447), Weston (528), Easton (755, 759), Kitchelos Lake (867). Oregon: Mt. Hood (1128, 1132). Idaho: Coeur d'Alène (1230).

Lesquereux führt *Stereodon plumifer* Mitt. auf sein *H. subimponens* zurück, aber er spricht diesem letzten kürzer zugespitzte Blätter zu, als dem *H. imponens*, sowie eine undeutliche oder keine Blattrippe. (Manual 393.) Andererseits zeigt die unter dem Namen *H. subimponens* in den *Musci borealo-americi exiccati* (No. 476) vertheilte Pflanze im Gegentheil viel länger und feiner zugespitzte Blätter als *H. imponens* und eine doppelte, sehr deutliche Rippe, welche den vierten oder dritten Theil des Blattes erreicht und genau der Beschreibung und den Figuren des *Stereodon plumifer* Mitt. im *Journ. Linn. Soc.* VIII, 41, Tab. 7 entspricht, nur dass die Rippe länger ist, als Herr Mitten es darstellt. Alle von Herrn Dr. Röll gesammelten Exemplare, sowie diejenigen, welche wir bis jetzt von verschiedenen Correspondenten empfangen haben, sind mit dieser No. 476 der *Musci bor. amer.* übereinstimmend, und da die Beschreibung des *Stereodon plumifer* Mitt. viel besser auf sie passt, als diejenige des *H. subimponens* Lesqu., so haben wir es vorgezogen, den ersten Namen anzunehmen, obgleich er nicht die Priorität hat. Später wird man die Sache ausgleichen und unserem Moos den Namen *H. subimponens* zurückgeben können, wenn es wirklich erwiesen sein wird, dass die von Lesquereux beschriebene Pflanze und diejenige des Herrn Mitten nur eine und dieselbe Art bilden. *H. plumifer* unterscheidet sich sehr leicht von *H. imponens* durch seine ganzrandigen oder in jedem Fall viel weniger gezähnelten Blätter, die unten an den Rändern ungerollt und im trockenen Zustand leicht gefaltet und mit einer sehr deutlichen Doppelrippe versehen sind und keine Ohrchen, oder doch nur einige kurze, durchsichtige oder grüne und nicht braune Blattflügel-Zellen zeigen. Eine andere, sehr nahe stehende Art ist das *H. depressulum* K. Müller, verschieden durch seinen monöcischen Blütenstand, seine an den Rändern flachen, kürzer gerippten Blätter, die an den Blattwinkeln mit kleinen, aus



durchsichtigen, mehr erweiterten Zellen gebildeten Oehrchen versehen sind, und endlich durch seine blässere, kürzere und dickere Kapsel. *H. plumifer* ist sicherlich diöcisch. Die männliche Pflanze ist etwas zarter und hat eine weniger dichte Astbildung. Bei gewissen Exemplaren erreicht und überschreitet die Rippe manchmal selbst die Mitte des Blattes.

*H. imponens* Hedw.

Illinois: Chicago (1905).

*H. Heufleri* Jur.

Wyoming: Yellowstone Park (1537—38, 1541, 1555).

Montana: Helena (1414), Garrison (1435).

var. *Villardi* Ren. & Card. A forma typica differt foliis brevius acuminatis, haud vel vix plicatis cellulisque alaribus magis numerosis.

Rocky Mountains: Montana, Helena (1413).

Mehrere Exemplare von Wyoming stellen eine dünne und zarte Form dar, welche dem *H. dolomiticum* Milde sehr ähnlich ist, von welchem sie nur durch ihre an den Rändern länger umgerollten Blätter abweicht. Das *H. Heufleri* war bisher noch nicht in Amerika angegeben worden, aber vielleicht muss man das *Stereodon plicatilis* Mitt. darauf beziehen, dessen Beschreibung genau auf *H. Heufleri* passt.

*H. Patientiae* Lindb. (*H. arcuatum* Lindb. non Hdw.)

Indiana: Hobart, Calumet River (1908b). Wisconsin: Princeton (1679—80). Montana: Ravalli (1325—27), St. Ignatius (1324, 1329).

var. *demissum* Sch. Idaho: Coeur d'Alène (1229), Pend d'Oreille Lake (1241).

Bei diesen Exemplaren ist die Blattspitze sehr veränderlich. Die No. 1679 von Princeton (Wisconsin), welche eine schöne, kräftige, grüne Form, mit senkrecht stehenden, ziemlich regelmässig gefiederten Stengeln ist, hat breit und kurz zugespitzte Blätter; bei der No. 1680, von demselben Ort herrührend, ist die Spitze länger und feiner. Bei den Nummern 1325 und 1326 von Ravalli (Montana) sind die Blätter länger und feiner zugespitzt, oft selbst pfriemenförmig. Manchmal erreichen auch die Aeste der Rippe die Mitte des Blattes. Das *H. Patientiae* ist in den Vereinigten Staaten ziemlich verbreitet, aber die amerikanischen Bryologen haben es mit dem *H. curvifolium* Hedw. verwechselt, von welchem es sich leicht durch seine lockeren, angeschwollenen Blattflügelzellen, welche deutliche, durchsichtige Oehrchen bilden, unterscheidet.

*H. pratense* Koch.

Indiana: Hobart, Calumet River (1903). Illinois: Chicago (1904). Wisconsin: Princeton (1680).

*H. Dieckii* Ren. et Card. sp. n. Bot. Centralbl. 1890 No. 51.

Caespites lutescentes vel rufescentes. Caulis depressus, pinnatus, ramis ascendentibus. Folia falcato-secunda, valde circinata, e basi late ovata sat subito acuminata, acumine basi plicato, apice acuto vel subulato, marginibus planis integerrimis, rarius superne obsolete denticulatis, costa gemella brevissima, interdum subnulla vel crure longiore usque ad medium producta; cellulis linearibus, angustissimis, obtusis, alaribus magnis, valde inflatis hyalinis vel flavescentibus. „Dioicum. Folia perichaetialia oblongo-lanceolata, longe acuminata, subintegerrima, enervia. Capsula in pedicello purpureo, flexuoso, 25—40 mm longo, horizontalis, vel subpendula, magna, arcuata, 2—2½ mm longa, 1 mm crassa, badia; operculo ignoto. Peristomii dentes lutescentes, valde trabeculati, processus angusti, in carina parum pertusi; cilia 2, nodulosa. Planta mascula ignota.“

Oregon: Astoria (313).

Diese Art gleicht einer kleinen Form des *H. Patientiae*; sie unterscheidet sich von ihm durch ihre gewundenen Blätter, die an der Basis breit und oben schnell zugespitzt und unter der Spitze gefaltet sind; dann durch die ausgedehnten Blattflügelzellen und endlich durch das sehr enge Zellnetz. Sie hat auch einige Aehnlichkeit mit *H. Bambergi* Sch. und *H. callichroum* Brid., aber sie unterscheidet sich von ihnen durch die Beschaffenheit ihrer Blatt-Oehrchen. <sup>1)</sup>

*H. Haldanianum* Grev.

Wisconsin: Princeton (1661), Dalles bei Kilborn (1647, 1657 a).

var. *Roellii* Ren. et Card. A forma typica differt ramis brevioribus intertextis, foliis brevius latiusque acuminatis, rete densiore. Indiana: Hobart, Baumstrünke am Calumet River (1870 c, 1873 c).

Sect. 5. *Limnobium*.

*H. molle* Dicks.

Oregon: Mt. Hood (1112, 1122 b, 1125 b, 1139—40 a).

---

<sup>1)</sup> Die von Herrn Dr. Röhl gesammelten Exemplare sind steril. Wir haben die Fructification nach Exemplaren beschrieben, die von Herrn L. F. Henderson in den Olympic Mounts gesammelt und uns nachträglich mitgetheilt worden sind.

*H. ochraceum* Turn.

Washington: Clealum Lake bei Easton (940), Weston (524), Enumclaw (449, 458). Oregon: Astoria (313), Mt. Hood (1113—14, 1135—40). Wyoming: Nat. Park (1568—69, 1572 a). Wisconsin: Kilborn (1700).

f. *tenuis*. Oregon: Mt. Hood (1130—31).

var. *flaccidum* Milde. Washington: Enumclaw (458). Oregon: Mt. Hood (1118, 1136 a). Montana: Ravalli (1334).

Sect. 6. *Calliergon*.

*H. cordifolium* Hdw.

Washington: Kitchelos Lake bei Easton (868—69).

*H. giganteum* Sch.

Vancouver: Victoria (149). Washington: Enumclaw (452). Montana: Ravalli (1336 a).

*H. cuspidatum* L.

Washington: Enumclaw (448). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (1579). Wisconsin: Milwaukee (1707). Illinois: Chicago (1908 a).

*H. Schreberi* Willd.

Washington: Enumclaw (459). Wisconsin: Princeton (1653 a).

*Elodium paludosum* Sull.

Indiana: Hobart, Calumet River (1866, 1915).

*Hylocomium splendens* (Hdw.).

Washington: Enumclaw (467, 468), Kitchelos Lake bei Easton (870).

*H. loreum* (L.).

Washington: Enumclaw (461, 465), Kahchess Lake bei Easton (872).

*H. triquetrum* (L.).

Vancouver: Victoria (152, 153). Washington: Enumclaw (466), Kitchelos Lake bei Easton (871 a). Wisconsin: Kilborn (1711).

var. *californicum* Ren. et Card. Bot. Gazette XV, 61. Washington: Easton (772), Enumclaw (466 a).

*H. robustum* (Hook.).

Washington: Easton (773), Kitchelos Lake (871), Weston (528). Oregon: Mt. Hood (1142).

Mit Recht stellt jetzt Herr Kindberg diese Art zu *Hylocomium*; sie steht in der That dem *H. triquetrum* sehr nahe.

---

## B. Torfmoose (Sphagna).

Die nachfolgend gekennzeichneten Torfmoose wurden von mir zwischen 41 und  $47\frac{1}{2}^{\circ}$  n. Breite in den Staaten New-Jersey, Indiana, Wisconsin, Wyoming und Washington gesammelt und zwar:

1. an der Pacifischen Küste bei Tacoma im Staate Washington am Puget Sound, einem Meerbusen des stillen Oceans;
2. im Cascadengebirge bei Enumclaw im Staate Washington am Westhang des Gebirges;
3. in den Rocky Mountains am Beaver Lake im Yellowstone National-Park im Staate Wyoming;
4. im Gebiet der grossen Seen und zwar a) bei Princeton im Staate Wisconsin, b) bei Milwaukee im Staate Wisconsin, c) bei Laketown und am Calumet River bei Hobart im Staate Indiana am Südende des Michigan-Sees;
5. an der Ostküste bei New-Durham im Staate New-Jersey.

Am eingehendsten wurden die grossen Torfmoore untersucht, die sich am Westhang des Cascadengebirges in einer Höhe von 2000' bei Enumclaw im Staate Washington ausbreiten.

Die Torfmoore von Enumclaw sind ebene, vom Urwald eingeschlossene Flächen, welche trotz ihrer Einförmigkeit dem Auge nicht unangenehm erscheinen und einen sonderbaren Reiz durch die bunte Vielfarbigkeit ihrer Torfmoose erhalten. Rothe Acutifolien und Cymbifolien wechseln mit den bleichen Cuspidata, während an anderen Stellen sich die Formen des Sphagnum fuscum und teres in braunschattirten Polstern ausbreiten. Wenn die Sonne auf die bunte Moosdecke scheint, so breiten die aufsteigenden Dünste des Moores zuweilen einen rosig schimmernden Schleier über die weite Fläche, während die hinter derselben sich erhebenden Berge ein mattvioletter Lichtschein erhellt. Die Farben sind nicht scharf getrennt, sondern gehen sanft abgetönt in einander über. Wo an den tieferliegenden Einsenkungen des Moores ein kleiner Tümpel unter seiner Oberfläche braune, düstergefärbte Torfmoose aus der Gruppe der Subsecunda und Cymbifolia birgt, erscheint das Wasser derselben dunkel, während der flache Wasserspiegel fernliegender Vertiefungen das Licht der Sonne hell und glänzend zurückwirft. So wechseln die Lichter und Farben beim Durchschreiten des Moores fort und fort. Selbst der Rahmen des Waldes zeigt, je nach der verschiedenen Entfernung desselben und den veränderten Lichtreflexen, ein verändertes Aussehen und macht, gleich dem niederen Buschwerk des

Moores, durch den Gegensatz der Beleuchtung oft einen ganz fremdartigen Eindruck.

Wie die Farben, so erscheinen auch die Formen der Torfmoose mannigfaltig und zeigen Uebergänge der verschiedensten Art von den niedrigen, compacten, kaum zollhohen Formen zu den lockeren fushohen Rasen. So bildet z. B. das in den Mooren von Enumclaw sehr häufige *Sphagnum fuscum*, wo es auf den Erhöhungen des Moores wächst, dichte, niedrige, tiefdunkelbraune Formen; an feuchteren und tiefer gelegenen Stellen werden die Polster grösser und lockerer, ihre Farbe wird blasser und geht allmählich in ein hellbräunliches Grün über. Andere Formen, die zum Theil im Wasser stehen, sind im oberen Theil rein grün gefärbt und zeigen oft nur am Grunde des Stengels die graubraune Farbe, welche den meisten Formen des *Sphagnum fuscum* eigenthümlich ist.

Die unteren Theile der Torfmoose und ihre vom Frost und vom Alter gebrochenen Aeste sterben alljährlich ab und bilden inmitten der schützenden Feuchtigkeit den unverweslichen Torf. In den Torfmooren von Enumclaw, wo kein von der Cultur gezogener Graben den Moosen das nasse Element entzieht, arbeiten Feuchtigkeit und Sonnenlicht schon seit Jahrtausenden im Verein, um für spätere Geschlechter die Wärme aufzuspeichern, welche sie vor der Kälte des Winters schützt. Aus den Resten der modernden Ahnen sprossen indessen neue Geschlechter hervor. So entstehen allmählich sehr elastische Polster, welche sich auch seitwärts ausbreiten und mit der Zeit die Lachen und Vertiefungen des Moores ausfüllen oder sie mit einer schwankenden Decke überziehen, welche der Fuss des erfahrenen Forschers sorgsam meidet oder nur vorsichtig betritt.

Die Torfmoore des amerikanischen Westens zeigen grosse Aehnlichkeit mit unseren deutschen Torfmooren der Niederungen. Zwar giebt ihnen der Rahmen des Urwalds, aus *Pseudotsuga Douglasii*, *Pinus ponderosa* und *Thuja gigantea* gebildet, etwas Eigenthümliches, Fremdartiges, aber die Moosflächen selbst und die Farben und Formen der Moose sind unseren deutschen sehr ähnlich. Hier und da unterbricht ein Trupp Weiden oder *Spiraeen*, ganz wie in Europa, die einsame Fläche. Auch manche Laubmoose, die neben und zwischen den Torfmoosen wachsen, zeigen sich in beiden Erdtheilen übereinstimmend, z. B. *Bryum bimum* und *pseudotriquetrum*, *Aulacomnium palustre*, *Thuidium Blandowii*, *Climacium dendroides*, *Hypnum polygamum*, *aduncum* und *cuspidatum*. Einige Phanerogamen der deutschen Moore finden sich ebenfalls hier, z. B. *Vaccinium Oxycoccus* und

uliginosum, Comarum palustre, Menyanthes trifoliata, Eriophorum palustris und Eriophorum, andere entsprechen den, ähnlichen deutschen Arten, z. B. Ledum glandulosum, Veratrum viride, eine Drosera, eine blaue Gentiana. Ein Arum bedeckt zuweilen mit seinen 2 Fuss langen Blättern einzelne Wassertümpfel. Hier und da wachsen auch fleischige Claitonien am Rande des Moores. Die Aeste der umstehenden Bäume sind mit langen und reich fruchtenden Polstern von Orthotrichum papillosum und strictum und mit Neckera Menziesii bedeckt.

Ich hatte in den Torfmooren von Enumclaw eine Anzahl eigenthümlicher, im Osten der Vereinigten Staaten vorkommender Torfmoosarten zu finden erwartet, z. B. Sphagnum Pylaisii, cyclophyllum, macrophyllum und Portoricense. Von ihnen fand ich aber keine Spur. Dagegen zeigten sich andere, auch bei uns in Deutschland vorkommende Formenreihen hier sehr formenreich. Man glaube nicht, dass ich durch das Fehlen jener seltenen Arten enttäuscht gewesen wäre. Mir waren die zahlreichen, verschiedenen Formen der sogenannten gemeinen Arten und ihre Uebergänge interessanter, als einzelne spärlich vorkommende Seltenheiten. Wer alle einzelnen Pflanzenformen der Beobachtung und Untersuchung für werth hält und nicht in der Trennung gemeiner und seltener Arten, sondern in der Beobachtung der Uebergangsformen und in der Erforschung des Zusammenhangs der Formenreihen die Aufgabe der Naturforschung sieht, dem ist in diesen Mooren ein reiches Feld zur Beobachtung und Untersuchung geboten, das ihn auf die Jagd nach seltenen Arten verzichten lässt.

Wem es vergönnt wäre, ohne Rücksicht auf beschränkende Verhältnisse sich in den Torfmooren der amerikanischen Urwälder häuslich niederzulassen, der würde aus den von keiner Cultur berührten und von keiner menschlichen Thätigkeit gestörten Torfmooren Schätze heben können, die den Reichthum und die lebendige Entwicklung dieser interessanten Pflanzengruppe ebensogut zeigen würden, wie die europäischen Torfmoore.

Die früheren Sphagnologen wählten mit Vorliebe die sogenannten typischen Arten und Varietäten der Torfmoose zur Beobachtung und Untersuchung und zu Beleg-Exemplaren für ihre Torfmoossammlung aus. Viele fanden in der „Bestimmung“ derselben den Hauptreiz und den Schwerpunkt ihrer Thätigkeit.

Ich habe zum ersten Mal in einem Aufsatz in der „Flora“ (1885, No. 32 und 33) „Ueber die Veränderlichkeit

der Artmerkmale bei den Torfmoosen“ zu zeigen versucht, wie diese Methode es nicht vermag, ein charakteristisches Bild der Torfmoose zu geben.

In einem zweiten Aufsatz: „Ueber die praktische Begrenzung der Torfmoosformen“ habe ich dargelegt, dass einestheils die sogenannten unreinen oder Zwischenformen, sowie die Entwicklungs- und Jugendformen auch mit in die Untersuchung gezogen werden müssen und dass man anderntheils die Torfmoosformen nicht wie bisher in typische Arten und Varietäten, sondern in Formenreihen ordnen müsse, welche den Zusammenhang und die Verwandtschaftsverhältnisse der einzelnen Formen zeigen. In einer grösseren Arbeit: „Specielle Systematik der Torfmoose. Versuch einer Gruppierung der Torfmoose nach natürlichen Formenreihen“ (Flora, Jahrg. 1886) habe ich sodann ein von mir gesammeltes reiches Material mit den bisher bekannten Torfmoosformen in 36 Formenreihen, 373 Varietäten, 325 Formen und zahlreichen Unter- und Nebenformen geordnet.

Selbstverständlich konnte dieser „Versuch“ nur die Grundlinien einer natürlichen Systematik geben; allein ich konnte durch die Untersuchung zahlreicher Formen zeigen, wie die sogenannten guten Arten oft durch Uebergangsformen verbunden sind und wie bedeutungslos und falsch die alte Annahme einer forma typica der einzelnen Arten ist; ich konnte einzelne Formenreihen bilden, andere provisorisch zusammenstellen, damit ihre interessanten Formen eingehendere Untersuchungen veranlassten, konnte die Unterschiede meiner Formenreihe *Sphagnum Russowii* (Sph. robustum), von Sph. *Girgensohnii* Russ., sowie die Uebergangsformen beider bestimmen und eine Menge von Einzelbeobachtungen in meiner Arbeit niederlegen, die sich für die vergleichende Untersuchung der Verwandtschaftsverhältnisse bei den Torfmoosen von grossem Nutzen erwiesen haben.

Die meisten meiner Formenreihen wurden später, wenn auch zum Theil in etwas veränderter Begrenzung, als Arten aufgestellt; oder es wurden Beobachtungen, wie die über das Zellnetz der Blätter, über die Bildung ihrer Basalzellen, über die Porenbildung und dergl. als Merkmale zur Charakterisirung der Arten benutzt. Der Horror, den nach Angabe eines Kritikers der angehende Sphagnologe beim Anblick so vieler neben einander gereihter Varietäten und Formen empfinden sollte, hat sich allmählich gelegt. Man sieht mehr und mehr in der eingehenden Untersuchung zahlreicher Formen die Aufgabe der wissenschaftlichen Sphagnologie; ja man findet selbst auf den Etiketten der Torfmoossammlungen

die Namen der Varietäten, Formen und Unterformen, wenn auch zum Theil durch eine Art Wiedertaufe umgeändert. Einzelne Theile meiner Arbeit habe ich und haben Andere unterdessen ergänzt oder berichtigt, während einzelne zweifelhafte Annahmen, wie die über manche Jugend- und Entwicklungsformen der Torfmoose, zu ihrer endgültigen Entscheidung noch eingehendere Untersuchungen und Beobachtungen erfordern.

Diese Fragen habe ich in einigen weiteren Aufsätzen besprochen, welche im botan. Centralblatt von Uhlworm und Kohl unter folgenden Ueberschriften erschienen sind:

„Artenotypen und Formenreihen bei den Torfmoosen“ (Bot. Centralbl. 1888, No. 23—26). „Ueber die Warnstorf'sche Acutifoliengruppe der europäischen Torfmoose“ (Bot. Centralbl. 1889, No. 21). „Die Torfmoos-Systematik und die Descendenztheorie“ (Bot. Centralbl. 1889, No. 37). „Ueber die Veränderlichkeit der Stengelblätter bei den Torfmoosen“ (Bot. Centralbl. 1890, No. 8, 9). „Vorläufige Mittheilungen über die von mir in Nordamerika gesammelten Torfmoose“ (Bot. Centralbl. 1891, No. 21, 22).

Durch die eingehende Untersuchung der einzelnen Torfmoosformen ist die alte Bestimmungsmethode für die Wissenschaft von untergeordneter Bedeutung geworden. Die anatomischen, physiologischen, entwicklungsgeschichtlichen und pflanzengeographischen Untersuchungen haben erst der Sphagnologie einen wissenschaftlichen Charakter gegeben. Es genügt heute nicht mehr, einige sogenannte typische Ast- und Stengelblätter eines Torfmooses zu untersuchen; es müssen vielmehr die einzelnen Stengeltheile, sowie die Zweige und ihre Blätter untersucht werden. Es genügt nicht mehr, eine „typische“ Form zu untersuchen; man muss auch die Entwicklung der Jugendformen und die Zwischenformen, die isophyllen und dimorphen Formen beobachten. Es genügt nicht, einzelne Herbarienproben in der Studirstube zu untersuchen; es müssen auch die physiologischen Verhältnisse erforscht werden. Man muss sich, wie Schliephacke sagt, in den Mooren häuslich niederlassen und durch Jahre hindurch die zahlreichen einzelnen Formen und ihr Verhältniss zum Standort beobachten. Man muss ferner diese Formen in verschiedenen Ländern und Klimaten aufsuchen. Es genügt nicht, die Trennung der Torfmoose in einzelne Arten durchzuführen, man muss vielmehr den Zusammenhang derselben durch Aufsuchung und Beobachtung der Jugend- und Zwischenformen herzustellen und nachzuweisen suchen und zu diesem Zwecke auch den sogenann-



ten unreinen Formen, welche frühere Sammler als unbequeme und schwer bestimmbare Glieder wegwarfen, sein Interesse zuwenden, da sie oft für die Ergründung der Entwicklungsgeschichte und der Verwandtschaftsverhältnisse der Torfmoose von besonderer Bedeutung sind.

Ich habe daher auch bei meiner amerikanischen Torfmoossammlung mein Hauptaugenmerk auf die Gewinnung grösserer Serien, d. h. auf das Sammeln möglichst zahlreicher Formen einzelner Entwicklungsreihen (Formenreihen) gerichtet.

Dabei konnte ich bemerken, dass die Formenbildung und der Formenreichtum der amerikanischen Sphagna den bezüglichen europäischen Verhältnissen sehr ähnlich ist. Unsere häufigen Torfmoosformen sind auch in den nordamerikanischen Sümpfen häufig. Diese reiche Formenbildung der Torfmoose zeigt, dass es unter den niederen Pflanzen viel mehr Cosmopoliten giebt, als unter den höheren. Wenn auch einzelne höhere Pflanzen der alten und neuen Welt gleichartig sind, so bilden diese phanerogamischen Cosmopoliten doch im Ganzen nur eine kleine Anzahl. Viel häufiger sind schon die Laubmooscosmopoliten, noch häufiger die der Torfmoose und der Lebermoose. Während ich eine ganze Anzahl neuer Arten und Formen der Laubmoose auffand, zeigten sich unter den Lebermoosen nur zwei neue Arten, unter den Torfmoosen gar keine. Die Torfmoose bilden eben eine entwicklungsgeschichtlich tief stehende, wenig differenzirte Gruppe des Pflanzenreichs, die nur innerhalb kleiner Grenzen variirt, aber ihre Veränderungsfähigkeit in diesen Grenzen durch zahlreiche Formenbildung um so deutlicher und mannigfaltiger zeigt. Daher ist auch bei den Torfmoosen das Studium der physiologischen Verhältnisse, der Einflüsse, welche das Klima und die chemische und physikalische Beschaffenheit des Bodens erzeugen, besonders wichtig. Denn die inneren (anatomischen) Eigenenthümlichkeiten der Torfmoose werden von den äusseren Verhältnissen nur in geringem Grad beeinflusst und können sich daher nur langsam verändern. Auch aus diesem Grund ist das Studium zahlreicher einzelner Sphagnum-Formen und der durch sie gebildeten Formenreihen, ihres Zusammenhangs und ihrer gegenseitigen Beziehungen, ihrer Entwicklungs- und Zwischenformen von ungleich grösserer Bedeutung, als die Feststellung und Bestimmung einzelner Arten. Was vordem der Artdogmatiker als unrein wegwarf, das nehmen wir heute als interessant und wichtig vom Boden auf; die Steine, die vordem die „Systematiker“ verwarfen, sind heute zu Ecksteinen für die Wissenschaft geworden. Das Be-

streben Derjenigen, die aus einzelnen Herbar-Exemplaren neue Arten bestimmen, hat für die Wissenschaft wenig Werth, und wir werden sagen müssen, dass diese Art Systematik, welche bei den höheren Pflanzen noch eine gewisse Bedeutung hat, um so unzureichender wird und umsomehr an wissenschaftlicher Bedeutung verliert, je tiefer die Pflanzengruppe steht, für welche diese Methode in Anwendung gebracht wird.

Ich muss es mir versagen, auf die Aehnlichkeit und Verschiedenheit einzelner amerikanischer Torfmoosformen mit europäischen näher einzugehen, da eine ausführliche Darlegung dieser Verhältnisse zu einer grösseren Arbeit anwachsen würde. Ich will nur noch bemerken, dass unter den amerikanischen Torfmoosen ganz wie bei uns auch Jugendformen, entweder als ganze Rasen oder als Theile derselben oder, wie besonders häufig bei den *Subsecunda* und *Cymbifolia*, als einzeln in die Rasen eingestreute Pflänzchen vorkommen. Was die Farben der amerikanischen Torfmoose betrifft, so sind sie, wie schon bemerkt, ebenso mannigfaltig wie die der europäischen, und es finden auch jene correlativen Farben- und Habitus-Beziehungen zwischen Torfmoosen entferntstehender Formenreihen, oder zwischen ihnen und den neben und zwischen ihnen wachsenden Laubmoosen statt, die ich in meinen früheren Arbeiten mehrfach erwähnt habe und die als *Mimicry* der Torfmoose bezeichnet werden könnten.

So ist z. B. *Sphagnum Russowii* m. var. *fallax* m. f. *pallens* m. vom Snoqualmipass in den Cascaden habituell von *Sphagnum Girgensohnii* Russ., welches mit ihm an demselben Standort wächst, nicht zu unterscheiden; ebenso haben *Sphagnum acutifolium* Ehrh. var. *speciosum* W. f. *fallax* m. und *Sphagnum Girgensohnii* Russ. var. *molle* Grav. f. *flagellare* m. von demselben Standort die grösste Aehnlichkeit. Manche Wasserformen von *Sphagnum contortum* haben in Form und Farbe Aehnlichkeit mit Formen von *Hypnum aduncum* und *Hypn. fluitans*, und die Aehnlichkeit geht so weit, dass beide im unteren Theile schmutzigbraun, im mittleren Theil übereinstimmend grün und im oberen Theil gleichfarbig kastanienbraun gefärbt sind. Bei dieser Gelegenheit will ich noch bemerken, dass *Sph. subsecundum*, *contortum* und *turgidum* in Bezug auf ihre Formenbildung besonders interessante Entwicklungsreihen zeigen und dass vorzüglich ihre dimorphen Formen beachtenswerth sind, weil sie die Entwicklung derselben sehr gut zeigen. Bei keiner anderen Torfmoosgruppe findet man so viele Entwicklungsstadien, wie bei den *Subsecunda*. Keine sind

auch so zäh und fest gebaut, wie sie und etwa noch die Cymbifolien. Ihre Aeste und Blätter sitzen sehr fest; sie sind ferner durch ihre Poren- und Faserbildung im Kampf um's Dasein gut ausgestattet, ebenso durch ihren Standort. Am meisten ist das bei den Wasserformen von *Sph. turgidum* und *platyphyllum* der Fall. Während andere Torfmoose durch den Frost zerrissen werden, bleiben sie in milden Wintern und in geschützten Lagen intact. Ihre untergetauchten wasserbewohnenden Formen sind unter der Eisdecke geschützt und können daher ihre erworbenen Eigenthümlichkeiten befestigen.

Zu diesen Eigenthümlichkeiten gehört z. B. die isophylle Blattbildung. Während andere *Sphagna* ihre Stengelblätter von ihren Astblättern differenziren, bleiben dagegen die meisten Formen von *Sph. turgidum* isophyll. Sie sind aber deshalb keine Jugendformen. Denn obgleich sich die Jugendformen anderer Moose durch ihre isophylle Blattbildung kennzeichnen, so ist der Schluss, dass alle Moose mit isophyller Blattbildung Jugendformen darstellen, falsch. Das habe ich schon in meinen früheren Arbeiten nachgewiesen und das beweisen auch die isophyllen Formen des *Sph. turgidum*, welches schon durch seinen kräftigen Wuchs, durch seine oft über fusslangen Pflanzen und durch die oben erwähnten Verhältnisse zeigt, dass es älter ist, als das von ihm differenzirte *Sph. contortum* und *Sph. subsecundum*, die zwar in ihren Jugendformen die isophylle Blattbildung des *Sph. turgidum* zeigen, aber durch ihren Uebertritt auf einen weniger wasserreichen Boden zur Differenzirung ihrer Stengelblätter veranlasst werden und dann in manchen Formen, ihrer Amphibiennatur entsprechend, heterophylle Stengelblätter bilden. Steigt dann das Wasser ein Mal in einem nassen Jahre höher, so kommt es vor, dass sich an dem oberen Stengeltheil isophylle Blätter bilden, während die differenzirten sich ausnahmsweise am unteren Stengeltheil befinden. Dieses Uebergehen des *Sph. subsecundum* und *contortum* auf einen verhältnissmässig trockenen Standort veranlasst dann im Winter ein Abfrieren, und das Moos muss immer wieder von Neuem seine Vegetation beginnen, während das im Wasser geschützte *Sph. turgidum* durch längere Zeit hindurch seine Vegetation erhält und befestigt, dafür aber auch nicht zur Differenzirung seiner Blätter gelangt. So haben wir in den isophyllen Formen des *Sph. turgidum* alte, wenig differenzirte Moose, welche mit den robusten Pflanzenbildungen der Trias einige Aehnlichkeit haben und die bei einer etwaigen Austrocknung ihres Elements trotz ihrer Grösse und Stärke zu Grunde gehen, während

die dem trockeneren Boden schon mehr angepassten Formen von *Sph. contortum* und *subsecundum* sich erhalten.

Ähnlich verhält es sich auch mit den wasserbewohnenden Formen des *Sph. glaucum* und mit der Formenreihe *Sph. laxifolium*, die in ihrer amerikanischen Varietät *Torreyanum* Riesenmoose bildet, die denen des *Sph. turgidum* Nichts nachgeben. Während einzelne Wasserformen des *Sph. glaucum*, wie die des *Sph. turgidum isophylle*, faserreiche Stengelblätter bilden, sind dagegen die Stengelblätter des *Sph. laxifolium* fast faserlos, haben aber ein sehr enges, fest gewebtes Zellnetz.

Zu den robusten und widerstandsfähigen Torfmoosen gehört auch das amerikanische *Sphagnum macrophyllum*, von dem ich durch die Güte des Herrn Eugen Rau in Bethlehem bei Philadelphia sehr grosse, starke Exemplare besitze.

Vielleicht wird die künftige Systematik in diesen alten, im Kampf um's Dasein gefestigten Moosen, auch wenn sie nur noch in wenigen Formen vorhanden sind, Ausgangspunkte verschiedener Formenreihen erkennen und ihnen und ihren Verwandtschaftsverhältnissen ein besonderes Interesse zuwenden. Dann wird die oft gehörte Ansicht, dass *Sph. laxifolium* und *Sph. turgidum* nur Wasserformen von *Sph. recurvum* und *Sph. contortum* enthalten, sich in ihr Gegentheil verkehren, und man wird die Abhängigkeit der Landformenreihen von den Wasserformen erkennen. Das Wörtchen „nur“, durch das diese Wasserformen, ähnlich wie die Zwischenformen, als die *Parias* unter den Moosen gekennzeichnet werden sollen, wird dann hoffentlich aus dem Katechismus der Systematiker für immer verschwinden.

Dann werden auch vielleicht meine Formenreihen *Sph. Schliephackeanum* und *Schimperi*, welche *isophylle* und *hemiisophylle* Blätter haben, ein erhöhtes Interesse gewinnen und man wird in ihnen vielleicht die Reste einer Formenreihe erkennen, die als Ausgangspunkt der *Acutifolia* angesehen werden muss. Es wird sich dann auch zeigen, ob nicht die Reste eines zweiten organischen Mittelpunkts der *Acutifolia* in der var. *patulum* Sch. und ihren ähnlichen Formen liegen, welche ich in meinem „Versuch einer Systematik“ vorläufig als *Sph. Warnstorffii* m. dem Interesse der Sphagnologen näher zu führen suchte, oder ob dieser Mittelpunkt mit den in Rede stehenden Formen des *Sph. Schliephackeanum* oder der var. *speciosum* des *Sph. acutifolium* zusammenfällt. Dass meine Formenzusammenstellung dieser Formenreihen nur einen provisorischen Charakter haben sollte, habe ich schon bei ihrer Aufstellung betont und habe

selbst die Beziehungen der einzelnen Formen zu anderen Formenreihen in meiner Arbeit angegeben.

Wenn wir zur Beurtheilung der Entwicklungs- und Verwandtschaftsverhältnisse bei den Torfmoosen auf „paläontologisches Material“ verzichten müssen, so haben wir um so mehr die Pflicht, die zahlreichen Formen und zwar auch Jugendformen, Uebergangsformen, heterophylle und isophylle Formen und ihre Entwicklung zu beobachten.

Ich werde auf einzelne anatomische, physiologische, entwicklungsgeschichtliche und pflanzengeographische Verhältnisse der Torfmoose bei den angeführten Formen noch näher eingehen. Einige anatomische Erscheinungen von besonderem Interesse habe ich ausserdem auf den beiliegenden Tafeln abgebildet.

In neuerer Zeit haben Russow und Warnstorf besonderen Werth auf die Porenbildung der Astblätter gelegt und dieselbe als unterscheidendes Artmerkmal angesehen; so bei *Sph. Warnstorffii* Russ., bei den *Cuspidata* und bei den *Subsecunda*. Ich habe schon früher darauf hingewiesen, dass die Astblätter den äusseren Einflüssen viel mehr ausgesetzt und daher auch viel weniger constant gebildet und viel veränderlicher sind, als die von den niederhängenden Aesten bedeckten Stengelblätter und dass aus diesem Grunde die Stengelblätter, obgleich sie sich auch sehr veränderlich zeigen, doch ein besseres Charactermerkmal abgeben, als die Astblätter. Die Untersuchung meiner amerikanischen Torfmoose hat diese Ansicht bestätigt. Die kleinen, runden, starkringigen Poren, die sich bei *Sph. Warnstorffii* Russ. nur in der unteren Hälfte der Aeste und nur in der oberen Hälfte der betreffenden Blätter finden, zeigen sich bei dem amerikanischen *Sph. Wilsoni* m. var. *quinquefarium* m. noch weniger regelmässig und kommen einzeln auch bei *Sph. Russowii* m. vor (vergl. Fig. 2, 15, 17). Auch bei den *Cuspidata* und *Subsecunda* habe ich die Porenbildung der Astblätter nicht so regelmässig und constant gefunden, wie sie in den betreffenden Diagnosen der Autoren angegeben ist. Ich habe auch die von Warnstorf in seinen *Europ. Torfmoosen*, Serie 1 und 2, ausgegebenen Formen seiner neuen Art *Sphagnum crassicladum* W. genau untersucht und gefunden, dass diese angebliche Art nur eine Form von *Sphagnum obesum* Wils. (*Sph. turgidum* K. M.) darstellt; denn obgleich die Innenseite mancher Astblätter zahlreiche kleine Poren zeigt, so treten dieselben bei anderen Astblättern derselben Form doch auch sparsamer und bei noch anderen ebenso sparsam auf, wie bei *Sph. turgidum*. Die Astblattporen-Systematik ist daher mit kritischen Augen

zu betrachten. Ich für mein Theil halte sie für unnatürlich und verfehlt.

Das Verhältniss der Membranverdünnungen in der Stengelrinde und den Blättern (Fig. 1, 5, 12, 13) zur Bildung von Löchern (16, 17) beringten Poren (Tüpfeln) (6, 7, 10, 14) und das Verhältniss der letzteren zu der Faserbildung der Blätter (10, 14, 17), worüber ich schon früher berichtet habe, zeigen die betreffenden Abbildungen.

Was die Bezeichnung der nachfolgend aufgeführten Formenreihen betrifft, so habe ich für dieselben, wie in meinen früheren Arbeiten, die alten Artnamen gewählt, obgleich sich der Begriff der Art mit dem der Formenreihe nicht deckt. Die Varietätenbezeichnung habe ich gleichfalls in diesem Sinne durch Uebernahme der alten populären Bezeichnungen beibehalten. Eine Benennung der einzelnen Formen musste bei dem grossen Material gleichfalls erfolgen und ebenso musste ihre Abhängigkeit untereinander oder von anderen Formen angedeutet werden. Die Formen und Unterformen wurden wie früher zum Theil durch die Farbe bezeichnet, zum Theil durch Habitus-Eigenthümlichkeiten. Die isophyllen Formen erhielten den Namen Schliephackes, den auch die isophylle Formenreihe der *Acutifolia* trägt.

Dass neben diesen Formen noch andere und vorzüglich noch viel mehr Unterformen aufgestellt werden müssen, wenn man das eigenthümliche Bild der Sphagnagruppe einigermaassen natürlich geben will, das wird Demjenigen, der eingehende Untersuchungen zahlreicher Formen macht, bald klar.

### **Systematische Zusammenstellung der gesammelten Sphagna.**

*Sphagnum Wilsoni* Röll.

(Systematik. S. 18.)

var. *quinquefarium* Röll. var. n. (Bot. Centralbl. 1891, 21, 22.)

2 bis 25 cm hoch, ziemlich dicht und robust wie *Sph. plumulosum* m. var. *plumosum* Milde, oder locker, schlank und zart. Farbe verschieden, graubraungrün, grün, bleich bis bleichröthlich und bleichbräunlich, roth, bläulichroth oder bunt, getrocknete bleiche Formen zuweilen im Wasser sich röthend. Aeste kürzer oder länger, ausgebreitet oder herabhängend, oft fadenförmig verlängert, mehr oder weniger deutlich 5 reihig beblättert. Astblätter etwas abstehend oder sparrig, verhältnissmässig klein, Poren der Aussenfläche

im oberen Blatttheil oft sehr klein und stark beringt wie bei *Sph. Warnstorffii* Russ., in anderen Fällen zeigt die Blattspitze grössere und kleinere Poren, oder es finden sich auch im mittleren Blatttheil in einzelnen Zellen kleine Poren inmitten der Zelle neben grossen Randporen. Stengelblätter ziemlich breit gerandet, gross und etwas ausgeschweift, oder bei anderen Formen kleiner und zungenförmig, faserlos oder bis zur Hälfte gefasert; Zellen getheilt und mit Hautfalten. Rinde 2—4-, meist 3 schichtig, häufig mit grossen Hautverdünnungen und Falten, selten mit einzelnen kleinen Poren; Holz bleich oder grünlich oder roth bis bläulichroth, oft nur an einzelnen Stellen geröthet. ♂ Blütenäste bleich, grün oder roth.

In Sümpfen bei Milwaukee und Princeton in Wisconsin.

f. *plumosum* m., robust, weich, roth bis bläulichroth, Aeste ausgebreitet, locker beblättert. Stengelblätter gross, etwas ausgeschweift. Princeton, Wisconsin. 2, 3, 4.

Diese Form ist dem S. 19 meiner Systematik angeführten *Sph. Wilsoni* m. var. *tenellum* Sch. f. *plumosum* m. sehr ähnlich und erinnert habituell an *Sph. plumulosum* m. var. *plumosum* Milde.

f. *patulum* m., bleich bis schwach röthlich, beim Anfeuchten sich stärker röthend, schlank; Aeste ausgebreitet. Stengelblätter gross, etwas ausgeschweift. Princeton, Wisconsin. 77, 78.

\*) *rufescens* m. Holz roth. Princeton, Wisconsin. 3b.

Diese Form erinnert habituell an *Sph. plumulosum* m. var. *quinquefarium* Braith. f. *laxum* m.

f. *purpurascens* m., weniger robust, oben geröthet. Stengelblätter ziemlich gross, nicht ausgeschweift, oft bis zur Hälfte gefasert; Blattflügel meist klein. Princeton, Wisconsin. 5—7, 68, 80.

Diese Form ist dem S. 19 meiner Systematik angeführten *Sph. Wilsoni* m. var. *tenellum* Sch. f. *purpureum* m. ähnlich, und einzelne Exemplare erinnern auch an *Sph. plumulosum* m. var. *quinquefarium* Braith. f. *tenellum* m.

\*) *capitatum* m. Princeton, Wisconsin. 81, 82.

f. *rigidulum* m., etwas starr, bleich bräunlichgelb. Stengelblätter klein und faserlos, oder mittelgross und etwas gefasert. Astblätter mit grossen Poren am Rand und kleineren inmitten derselben Zelle. Milwaukee, Wisconsin. 83.

Diese Form erinnert habituell an *Sph. recurvum* Pal. var. *squarrosulum* m.

f. *fusco-virescens* m., trübgrün bis graubraungrün. Stengelblätter mittelgross; ♂ Kätzchen grün. Milwaukee, Wisconsin. 65, 66, 69, 71, 75.

Diese Form erinnert an *Sph. plumulosum* m. var. *fusco-virescens* W., var. *laetevirens* Braithw. und var. *squarrosulum* W. f. *gracile* m. und f. *tenellum* m.

\*) *humile* m. erinnert an *Sph. plumulosum* m. var. *quinquefarium* Braith. f. *pusillum* m. 70.

\*) *dimorphum* m. hat kurze, faserlose und längere, etwas gefaserte Stengelblätter. 63—66.

\*) *squarrosulum* m. 74.

f. *viride* m. schlank; ♂ Kätzchen grün; Rinde grün, nur an einzelnen Stellen geröthet. Stengelblätter gross oder kleiner, oft mit stark ausgebildeten, zuweilen fast ganz zusammenschliessenden Flügeln. Milwaukee, Wisconsin. 61, 62, 72.

\*) *squarrosulum* m. sparrig beblättert, erinnert habituell an *Sph. recurvum* Pal. var. *squarrosulum* m. 73.

*Sph. Wilsoni* m. var. *quinquefarium* m. steht dem *Sph. Warnstorffii* Russ. nahe, hat aber grössere, oft bis zur Blattmitte gefaserte Stengelblätter, 5reihig gestellte, abstehende oder sparrige Astblätter, und die Porenbildung derselben ist eine verschiedene. Die ♂ Blütenäste sind nicht nur roth, sondern auch grün gefärbt.

Da die Porenbildung der Astblätter (auch im Basaltheil der abstehenden Aeste) eine unregelmässige ist, indem die kleinen Poren zuweilen nur spärlich neben den Randporen, in manchen Fällen nur an der Spitze, in anderen auch im mittleren Blatttheil sich finden und zuweilen über  $\frac{3}{4}$  des ganzen Blattes verbreitet sind, da ferner solche kleine beringte Poren auch bei anderen Torfmoosen, z. B. bei *Sph. Russowii* m., neben grossen Poren auftreten, so scheint mir, nachdem ich zahlreiche Formen der var. *quinquefarium* m. untersucht habe, das Artrecht des *Sphagnum Warnstorffii* Russ. zweifelhaft zu sein. Die amerikanischen Serien dieser var. enthalten etwa 25 durch Grösse, Form und Farbe verschiedene Formen, welche alle naturgemäss in den Formenkreis des *Sph. Wilsoni* m. gehören. Durch ihre 5reihige Beblätterung, durch ihre zuweilen verlängerten Stengelblätter, durch ihre bleiche und rothe, poröse und porenlose Rinde treten sie in Beziehung zu *Sph. plumulosum* m., das habituell, sowie in Bezug auf Bildung der Stengelblätter, Farbe und Porenbildung der Rinde ähnlich variirt. Da nun die amerikanischen Formen des *Sph. Wilsoni* m. var. *quinque-*



farium m. zum Theil auf *Sph. plumulosum* m. var. *quinquefarium* Braithw., zum Theil auch auf die var. *plumosum* Milde, *laetevirens* Braith., *fusco-virescens* W. und *squarrosulum* W. hinweisen, so bestätigen sie zugleich, dass das *Sph. plumulosum* m. eine einzige grosse und zusammenhängende Formenreihe darstellt und dass kein Grund vorhanden ist, diese Formenreihe, wie es Warnstorff und Russow gethan, als aus zwei „Artentypen“ bestehend aufzufassen, und in *Sph. quinquefarium* und *Sph. subnitens* zu zerlegen. Diese beiden sogenannten Artentypen besitzen nicht die ausgesprochenen Artmerkmale, welche ihnen Warnstorff in seiner „*Acutifolium*-Gruppe“ zuschreibt, und sind nicht scharf gesondert, sondern durch Uebergangsformen mit einander verbunden. Sie stellen daher keineswegs zwei selbständige „Artentypen“, sondern vielmehr zwei Nebenformenreihen des *Sph. plumulosum* m. dar. *Sphagnum quinquefarium* W. zeigt nicht immer einen bleichen, sondern auch zuweilen einen rothen Holzkörper. *Sph. subnitens* W. & Russ. hat oft gar keinen Glanz (z. B. bei var. *squarrosulum* W.) und auch die Porenbildung der Rinde tritt nicht so constant auf, wie dies von W. in seiner „*Acutifolium*-Gruppe“ dargestellt wird.

Die Stengelblätter von *Sph. Wilsoni* var. *quinquefarium* zeigen zuweilen statt der breitabgerundeten eine etwas vorgezogene oder aufgesetzte Spitze; ihre Faseranfänge und ebenso ihre Hautfalten sind oft nach den verschiedensten Seiten gerichtet; die Theilungsfasern der Hyalinzellen spalten sich zuweilen und umschliessen einen länglichen Hohlraum; die Flügelzellen sind entweder wenig ausgebildet, schlaff und verschwommen und zeigen dann zuweilen zarte Fasern, oder sie verbreiten sich fast über die ganze untere Blattfläche und sind aus sehr engen Zellen gebildet und dann zuweilen gelblich bis röthlich gefärbt. Das übrige Zellnetz der Stengelblätter ist im Allgemeinen derb, zuweilen etwas verschwommen, am Grund locker, mehr oder weniger gespreizt; in den Basalzellen der Stengelblätter finden sich zuweilen Löcher, welche sehr selten auch an der Blattspitze auftreten. Bei dimorphen Formen sind die unteren Stengelblätter grösser, als die oberen, und oft weit herab gefasert. Die Poren sind im unteren Theil der Astblätter zuweilen sehr gross, kreisrund und von der Zellwand abgerückt. In der Stengelrinde sind häufig grosse Membranverdünnungen zu bemerken, welche oft ganz regelmässig neben einzelnen kleinen, ovalen oder rundlichen Poren auftreten. Auch finden sich Fasern und Faseranfänge, Falten und Streifen in der Rinde. Der Querschnitt der Rinde zeigt selten ein-

zelne kleine Löcher. Das Holz ist bei einigen Formen auffallend starr und zerbrechlich.

*Sphagnum fuscum* Kling.

var. *robustum* m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.)

15—20 cm hoch, kräftig, ziemlich dicht; Aeste stark, rund, dicht gestellt, unregelmässig hin und her gebogen, zum Theil mit bleichen Flagellen, die sich nicht selten verfilzen. Köpfe stark, aus dicken Aesten gebildet. Astblätter gross, nicht immer plötzlich verschmälert, die an den Aesten der unteren Stengelhälfte länger. Stengelblätter sehr gross, oben plötzlich breit abgerundet, faserlos, breit gerandet; Flügelzellen, Rand und Blattgrund häufig gebräunt; Hyalinzellen getheilt und mit zahlreichen Hautfalten und Streifen. Basalzellen der Mitte stark gespreizt, mit zahlreichen Löchern, Falten und Streifen. Holz fest. Rinde selten mit Membranverdünnungen, noch seltener mit einzelnen kleinen Poren, mit zahlreichen stark lichtbrechenden, körnigen Einlagerungen.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 30.

f. *virescens* m. oben bleichgrün, unten braun.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 30b.

In manchen (jüngeren) Astblättern dieser var. sind die Randzellen neben dem Saum faserlos und mit Löchern versehen.

var. *compactum* Röll (Systematik S. 25).

f. *strictum* m. Aeste kurz, aufstrebend; Stengel dünn; Stengelblätter mittelgross, in der unteren Stengelhälfte meist etwas grösser.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 31.

var. *densum* m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.)

10 cm. hoch, dicht; Aeste mittellang, durch weisse Flagellen verfilzt. Stengelblätter mittelgross bis gross, zuweilen mit etwas geschweiften Rändern.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 32.

f. *strictum* m. Aeste mittellang, aufstrebend. 34.

f. *deflexum* m. Aeste lang, zurückgeschlagen. 35.

f. *virescens* m. oben grün, unten braun. 33.

var. *stellaris* m. var. n.

10—30 cm hoch, meist schlank und locker, braun oder grün; Köpfe aus sternförmig gestellten, kurzen, verdickten Aesten gebildet. Astblätter klein bis mittelgross; Stengelblätter mittelgross bis gross, an den Rändern oft etwas ausgeschweift, an der Spitze zuweilen etwas verschmälert und kappenförmig zusammengezogen; selten mit einzelnen zarten

Fasern im oberen Blatttheil. Holz braun oder grün, oder im oberen Stengeltheil bleichgrün und unten braun.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 36.

f. strictum m. Aeste aufstrebend. 36c.

f. deflexum m. Aeste zurückgeschlagen. 36b.

f. virens m. grün, nur am Grund bleichbräunlich, schlank, locker, Stengel sehr dünn, grün, nur am Grund bräunlich.

\*) gracile m. 45, 46.

var. flaccidum m. var. n.

Bis 20 cm hoch, ziemlich kräftig, etwas locker, mit langen, schlaff herabhängenden, unregelmässig gebogenen Aesten. Astblätter und Stengelblätter mittelgross. Fruchtstiele so lang oder doppelt so lang, als die Kapsel.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 37—40.

var. filiforme m. var. n.

10—15 cm hoch, oben tiefrostbraun; Aeste dichtstehend, lang, dünn, fadenförmig, rund, anliegend beblättert. Astblätter mittelgross, mit regelmässig paarweise an den Zellwänden gegenüberstehenden halbkreisförmigen Wandporen; Stengelblätter gross, zuweilen ausgeschweift und nach oben etwas verschmälert, an der Spitze nicht selten mit zarten Fasern; Zellnetz ziemlich derb; Stengel dünn und zerbrechlich; Rinde dunkelbraun, 3schichtig.

Lake Station, Indiana. 41.

var. gracile m. var. n.

Bis 30 cm hoch, sehr schlank, locker. Aeste mittellang, allseitig abstehend.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 42.

f. strictum m. Aeste aufstrebend. 43.

f. virescens m. im oberen Theil grün. 44.

*Sphagnum plumulosum* Röll (System S. 19).

var. luridum Hüb.

Lake Station, Indiana. 49.

f. dimorphum m. 10 cm hoch, trübgrün, nach unten schmutzig-braunroth; Astblätter undeutlich 5reihig, Stengelblätter an demselben Stengel abgerundet, oder wie bei *Sph. acutifolium* Ehrh. lang zugespitzt, oft bis zur Hälfte gefasert und mit zahlreichen Löchern und Streifen.

Lake Station, Indiana. 50.

*Sphagnum acutifolium* Ehrh.

var. *fuscum* m. var. n. (Botan. Centralbl. 1891. 21, 22.)

15 cm hoch, schlank, habituell graubraunen Formen des *Sph. fuscum* Kling. ähnlich, selten mit einzelnen gerötheten Aestchen, anliegend beblättert; Astblätter klein; Poren am Blattgrund und Blattrand gross und rund, in der Mitte und Spitze des Blattes schmal bogenförmig; Stengelblätter schmal gerandet, Flügelzellen eng, gleich dem Rand schwach bräunlichroth; Basalzellen gespreizt, Zellnetz zart, bis zur Hälfte zart gefasert und mit Längsstreifen, am Grund und zuweilen auch an der Blattspitze mit einzelnen Löchern. Holz rothbraun bis braunroth. Rinde mit grossen, rundlichen Hautverdünnungen. Uebergangsformen zu *Sph. fuscum* Kling.

Princeton, Wisconsin. 8.

var. *Schlotthaueri* m. var. n.

8—15 cm hoch, ziemlich dicht, oben roth, gelbroth und gelblich gescheckt, unten gelblich braun; Köpfe aus kurzen, allseitig abstehenden, etwas sparrig beblätterten Aestchen gebildet. Aeste mittellang, oft flagellenartig verlängert, unregelmässig abstehend, im unteren Stengeltheil stärker entwickelt, undeutlich 5reihig beblättert. Astblätter ziemlich klein, breit, ihre Zellen nach oben plötzlich verkleinert und mit grossen, halbkreisförmigen Poren; Stengelblätter ziemlich gross, schmal gerandet, zart gewebt, langzellig, meist bis zur Hälfte gefasert; Basalzellen gespreizt, mit unregelmässigen Löchern. Rinde bleich oder roth, mit verdünnten Hautstellen.

Lake Station, Indiana. 9. 10.

var. *Villardi* Röhl., var. n.

15 cm hoch, locker, etwas weich, vom Habitus der var. *purpureum* Sch., weit herab roth, graugrün und gelblich gescheckt, die oberen kurzen Schopfäste zum Theil blassgelb. Aeste lang, oft mit langen, bleichen Flagellen, etwas locker und abstehend beblättert, unregelmässig zurückgeschlagen, leicht ablösbar. Astblätter mittelgross, wenig umgerollt, Poren nicht sehr zahlreich; Stengelblätter mittelgross, die oberen gross, oft etwas ausgeschweift, locker gewebt, langzellig, nur oben, seltener bis zur Hälfte zart gefasert, mit Längsfalten; Rand und Flügel ziemlich schmal, zuweilen geröthet; Basalzellen gespreizt. Rinde purpur- bis violettroth, stellenweise bleich, porenlos.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 10b.

var. *coloratum* m. var. n.

6—10 cm hoch, ziemlich dicht, der var. sanguineum Sendt. ähnlich, bis zum Grund geröthet und bleichgelb gescheckt. Aeste rund, mit bleichen Flagellen. Astblätter im oberen Drittel stark ungerollt, mit breiten Chlorophyllzellen, zahlreichen grossen halbkreisförmigen Poren und unregelmässig gebildeten rundlichen Löchern; Stengelblätter mit sehr breitem, rothem Rande und rothen Flügelzellen, wenig oder bis zur Hälfte unregelmässig gefasert; Zellen derb und schmal, manche mit unregelmässigen Löchern. Oehrchen gross, mit Fasern und Poren. Holz roth, leicht zerbrechlich; Rinde mit kleineren und grösseren rundlichen Hautverdünnungen, selten mit einer kleinen, länglichen Pore. 27. 28.

f. molle m. weich. 26.

Enumclaw, Washington, Cascaden.

var. elegans Braithw.

f. dimorphum m. Diese 6—8 cm hohe Jugendform lässt die Entwicklung der Ast- und Stengelblätter gut verfolgen. Die jungen Astblätter sind schmal, nicht umgerollt, an der Spitze kaum gezähnt, gar nicht oder nur schmal gerandet. Die Faserung ist zart, oft auch in den Saumzellen des Randes angedeutet, an manchen Stellen, vorzüglich im oberen Theil des Blattes, sind nur Faseranfänge vorhanden neben Hautfalten und Längsstreifen (ähnlich wie bei den Stengelblättern); neben scharfumrandeten Poren treten in der Blattspitze auch noch ringlose Löcher auf. Auch sind verdünnte Hautstellen bemerkbar. Diese werden zuweilen von gebogenen Fasern, welche ihre anfängliche Richtung verändern, um die Löcher ganz oder zum Theil zu umschliessen, begrenzt. Die jungen Stengelblätter (am oberen Stengeltheil) sind länger, als die älteren, schmaler gerandet, oft bis zum Grund gefasert und zeigen im oberen Theil des Blattes ein engeres Zellnetz mit einzelnen Löchern neben zahlreichen dichtstehenden Fasern; im unteren Blatttheil ist das Zellnetz weiter und weicher und mit Streifen, Hautfalten, unregelmässigen Hautrissen und Löchern versehen.

Princeton, Wisconsin. 1.

var. speciosum W.

Diese Varietät, welche ursprünglich als Synonym zu var. deflexum Sch. aufgefasst wurde, habe ich auf S. 14 meiner Systematik erweitert, indem ich auch Formen mit nicht zurückgeschlagenen Aesten zu ihr stellte. In Amerika habe ich viele der alten, sowie mehrere neue Formen dieser Varietät gesammelt, welche zeigen, dass der Formenkreis derselben ein grosser ist. Alle Formen dieser Varietät, von den niedrigen, 2 cm hohen bis zu den stattlichen von 30 cm

Höhe, zeigen eine grosse Neigung zur dimorphen Ausbildung ihrer Stengelblätter. Fast an jedem Stengel findet man neben den gewöhnlichen Stengelblättern, zuweilen am oberen, zuweilen am unteren Stengeltheil, auch sehr verlängerte und bis zum Grunde gefaserte, welche an die Bildung der Astblätter erinnern. Obgleich diese Eigenthümlichkeit auch bei anderen Formenreihen vorkommt, so habe ich sie doch bei keiner Nebenformenreihe des *Sph. acutifolium* so charakteristisch gefunden, als bei den zahlreichen Formen dieser Varietät. Nur die Formenreihen von *Sph. Schimperii* m. und *Sph. Schliephackeanum* m. zeigen bei den Acutifolien den Dimorphismus der Stengelblätter noch auffallender und bilden ihre Stengelblätter zum Theil den Astblättern fast gleich (isophyll).

Schon öfter habe ich darauf hingewiesen, dass man nicht, wie es Warnstorf thut, solche Formen mit dimorphen oder solche mit isophyllen, den Astblättern ähnlichen Stengelblättern kurzer Hand als Jugendformen bezeichnen kann. Wenn auch einzelne solcher Formen, wie ich es selbst in meiner Systematik gethan habe, als Jugendformen zu bezeichnen sind, so müssen jedoch andere trotz ihrer dimorphen Stengelblätter als ausgebildete Formen betrachtet werden. Dies ist auch bei den amerikanischen Formen der var. *speciosum* W. der Fall, welche mit ihren kräftigen, bis 30 cm hohen Stengeln den Gedanken an eine Jugendform umso weniger aufkommen lassen, als sie häufig Blüthen und Früchte tragen. Ich habe ferner darauf hingewiesen, dass sich solche dimorphe und isophylle Formen mehrere Jahre, oft Jahrzehnte lang an demselben Standort in derselben Weise erhalten, und andere Forscher haben diese Erfahrung bestätigt, z. B. Dr. Schliephacke bei *Sph. fimbriatum* Wils. Unter diesen Umständen habe ich es auch nicht für angezeigt gehalten, meine beiden Formenreihen *Sph. Schimperii* und *Sph. Schliephackeanum* einzuziehen, obgleich Warnstorf in seiner „Acutifolium-Gruppe“ seine frühere Ansicht, „dass *Sph. Schimperii* sowohl als auch *Sph. Schliephackeanum* meist nur Formen aufweisen, welche als Entwicklungszustände aufzufassen und deshalb eingezogen werden müssen“, wiederholt. Die originelle Begründung dieses Dictums ist für die Untersuchungsmethode dieses Autors, der neuerdings wieder neue Arten aus einzelnen Herbariumprobchen aufstellt, charakteristisch, und wenn er S. 83 schreibt: „ob Formen der Acutifolium-Gruppe, welche bereits einen hohen Grad der Ausbildung erlangt und bis zur Blüthen- und Fruchtbildung fortgeschritten sind, dennoch an demselben Stämmchen grosse Verschiedenheiten in der

Stengelblattbildung aufweisen, Zeit ihres Lebens diese Eigenthümlichkeit behalten, darüber fehlen mir gegenwärtig die nöthigen Anhaltspunkte, dennoch glaube ich in diesem Falle mich für berechtigt zu halten, solchen Formen das Varietätenrecht zuzusprechen<sup>4</sup>, so weiss man nicht, was man dazu sagen soll. Dass sich unter den von mir zu *Sph. Schimperi* und *Sph. Schliephackeanum* gestellten Formen auch einzelne Jugendformen befinden, das ist nicht eine Entdeckung von Warnstorf, wie es nach seiner Darstellung scheint, sondern das habe ich selbst angegeben, und ich habe später auch untersucht und bestimmt, zu welchen ausgebildeten Formen sie als Jugendformen gehören. Seitdem habe ich noch zahlreiche Jugendformen nach ihren Verwandtschaftsverhältnissen beobachtet und untersucht, aber ich habe auch zahlreiche ähnliche Formen gefunden, welche man nicht als Jugendformen ansprechen kann und welche ich daher so lange gegen die Auffassung Warnstorf's vertheidigen werde, bis sorgfältigere Beobachtungen und Untersuchungen mich eines Besseren belehren.

*Sph. acutifolium* Ehrh. var. *speciosum* W. bildet durch seine dimorphen Stengelblätter ein interessantes Seitenstück zu *Sph. Schimperi* und *Schliephackeanum*. Während aber die Glieder dieser Formenreihen meist zart und weich erscheinen und meist locker beblättert sind und daher an *Sph. Wilsoni* m. und *Sph. plumulosum* m. erinnern, sind die Formen der var. *speciosum* robuster gebildet, haben breit gesäumte Stengelblätter und regelmässig gebildete Hautverdünnungen in der Stengelrinde und stellen eine Nebenformenreihe des *Sph. acutifolium* Ehrh. dar, wenn man sie nicht als eigene Formenreihe betrachten will. Allein diese Unterschiede sind, wie alle sogenannten Artunterschiede der Torfmoose, durch zahlreiche Ausnahmen beschränkt und daher unbestimmte, und es ist sehr wohl möglich, dass einzelne Formen von *Sph. Schimperi* und *Sph. Schliephackeanum* als Glieder der var. *speciosum* W. angesehen werden können. In dem Artikel „über die Veränderlichkeit der Stengelblätter bei den Torfmoosen“ (Bot. Centralbl. 1890. No. 8 und 9) habe ich bereits *Sph. Schimperi* var. *compactum* m. vom Herrenwieser See bei Baden, ferner var. *roseum* m., sowie einen Theil der unter var. *pyncocladum* Schl. gestellten Formen als zu *Sph. acutifolium* Ehrh. var. *speciosum* W. gehörend bezeichnet. So nenne ich auch eine dimorphe amerikanische Form (No. 47 der Sammlung) *Sph. acutifolium* Ehrh. var. *speciosum* W. f. *compactum* m., \*) *Schimperi*, da mir die betreffenden Uebergangsformen die Zugehörigkeit zu dieser

var. zeigen. Andere ähnliche Formen von demselben Standort musste ich dagegen zu *Sph. Schimperii* m. stellen. *Sph. Schliephackeanum* m. var. *gracile* m. von Deurne leg. Brock, welches ich der Freundlichkeit Cardot's verdanke, gleicht habituell der No. 17 (var. *speciosum* W. f. *gracile* m.) von Enumclaw in den Cascaden, hat aber abweichend gebildete Stengelblätter. In solchen Fällen, in denen man auf einzelne Herbar-Exemplare angewiesen ist, sind Untersuchungen über die Verwandtschaftsverhältnisse aussichtslos, oder doch ohne wissenschaftliche Bedeutung.

Nach Untersuchung der amerikanischen Serien gebe ich die folgende, ausführlichere Diagnose der var. *speciosum* W.: 2—30 cm hoch, robust, ziemlich dicht, von verschiedener Farbe, oben meist geröthet, oder roth, gelb und grün gescheckt, seltener ganz bleich. Aeste meist lang und stark, nach verschiedenen Richtungen abstehend oder zurückgeschlagen; Astblätter mittelgross bis gross, mit zahlreichen, im oberen Blatttheil zuweilen starkringigen und von der Zellwand abgerückten Poren; Stengelblätter gross, meist etwas ausgeschweift, oben zuweilen umgerollt oder mit aufgesetzter, gezählter Spitze, sehr breit gerandet, meist bis zur Hälfte gefasert, mit stark ausgebildeten, engzelligen Flügeln und mit gespreizten, oft mit Poren versehenen Basalzellen; oder Stengelblätter sehr gross, verlängert, weiter herab gefasert, mit elliptischen Hautverdünnungen im mittleren und mit grossen, nicht umgrenzten und oft über die ganze Zelle reichenden Löchern, oder mit kleineren, scharf umgrenzten und gerandeten, zwischen den Fasern stehenden Poren im oberen Blatttheil, zuweilen mit 2 Poren oder Löchern in einer Zelle, ferner mit Theilungslinien, Hautfalten und Streifen nach verschiedenen Richtungen, zuweilen nur im oberen Theil und am Grund gefasert, wie die Stengelblätter mancher *Cuspidata*; Rand, Flügelszellen und Ohrchen hie und da geröthet. Holz roth oder bleich, oder im oberen Stengeltheil roth, im unteren bleich, oder oben und unten bleich, in der Mitte roth; Holzzellen langgestreckt, hie und da mit unregelmässigen Löchern und mit einzelnen Querfasern. Rinde mit mehr oder weniger deutlichen Längs- und Querfalten, oder mit faserartigen Verdickungsstreifen, sowie mit grossen, runden Hautverdünnungen, auf denen zuweilen einzelne Streifen oder Falten; Zellen der Rinde mit stark lichtbrechenden Körpern. ♂ Blüten zahlreich, ♀ seltener, letztere oft an demselben Stengel oder an einem Stammzweig. Früchte an manchen Stellen ziemlich reichlich.

*Sph. acutifolium* Ehrh. var. *speciosum* W. nähert sich in manchen Formen (z. B. *giganteum* und *pallescens*)



auch dem *Sph. Russowii* m. Vorzüglich die *f. pallescens* ist den bleichen Formen von *Sph. Russowii* m. habituell sehr ähnlich und erinnert auch durch theilweise etwas breit abgerundete Stengelblätter an diese Formenreihe, von der sie sich durch porenlose Rinde unterscheidet. Statt der Poren zeigt die Stengelrinde der *var. speciosum* W. verdünnte kreisrunde Hautstellen. Im Allgemeinen sind auch die Stengel der *var. speciosum* Russ. steifer und zerbrechlicher, als die des *Sph. Russowii* m., bei dem sie zäher und biegsamer erscheinen. Die Stengelblätter der *var. speciosum* W. sind im Allgemeinen länger zugespitzt, breiter gerandet und faserreicher, als die des *Sph. Russowii* m. Die Theilungslinien in den Hyalinzellen der Stengelblätter sind zuweilen gespalten und zeigen in der Spalte querstehende zarte Faseranfänge. An den Oehrchen der Stengelblätter treten auch zuweilen, wie bei anderen Formen, aus 3–6 gestreckten Zellen zusammengesetzte haarartige Bildungen auf. Die Streifen und Falten der Zellhäute sind sehr verschieden, sowohl in der Richtung, wie in der Stärke, und können, da sie auch bei anderen Formenreihen vorkommen, nicht als charakteristische Merkmale betrachtet werden. Bei den verlängerten Stengelblättern laufen wie gewöhnlich die Fasern und Pseudofasern weit am Blattrand hinab, bei anderen verlängerten und etwas schmaler gerandeten Stengelblättern der *var. speciosum* W. sind 1–2 Zellreihen neben dem Rand ganz faserlos. Die verlängerten, an die Bildung der Astblätter erinnernden Stengelblätter finden sich zuweilen am oberen, zuweilen auch am unteren Stengeltheil. Einzelne dieser verlängerten Stengelblätter zeigen, obgleich sie in ihrer Gestalt den Astblättern sich nähern, doch nur an der Blattspitze Fasern und Poren und erinnern dadurch an die Antheridienblätter, welche auch in ihrem unteren Theil mehr den Stengelblättern, in ihrem oberen Theil mehr den Astblättern ähnlich gebildet sind; diese Antheridienblätter gehen, je weiter sie nach aussen stehen, desto mehr in durchaus gefaserte und poröse Astblätter über und verlieren auch allmählich ihre rothe Farbe. Die Archegonienblätter (Perichätialblätter) entsprechen mehr den faserlosen Stengelblättern, mit denen sie auch die Differenzirung in gespreizte Mittelzellen und enge Flügelzellen und die Bildung von Löchern durch Resorption der Membran, sowie die haarförmigen Schlauchzellen der Oehrchen gemein haben. Durch das Studium dieser und anderer Beziehungen werden solche dimorphe Varietäten, wie die *var. speciosum* W. für die Entwicklungsgeschichte der Torfmoose sehr interessant und lehrreich.

Von den Formen der var. *speciosum* W. sind die folgenden amerikanischen besonders hervorzuheben:

f. *compactum* m. \*) *Schimperi* m. Astblätter gross, Stengelblätter sehr gross, den Astblättern ähnlich, schmaler gerandet, meist bis zum Grund gefasert, mit zahlreichen Löchern, Fasern, Faseranfängen, Hautfalten und Streifen (Jugendform).

Enumclaw, Washington, Cascaden. 47. Hobart, Ind. 48. New-Durham, New-Jersey. 48b.

f. *compactum* m. 23. \*) *deflexum* m. Aeste lang, zurückgeschlagen, Astblätter gross, Stengelblätter gross.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 21.

f. *tenellum* m. zart, schlank, locker beblättert, habituell an *Sph. Wilsoni* m. erinnernd. 24.

\*) *strictum* m. mit aufstrebenden Aesten. Enumclaw, Washington. 25.

f. *purpureum* m. weit hinab purpurroth. Stengelblätter und Rindenzellen mit zahlreichen Längs- und Querfalten und Hautverdünnungen.

Enumclaw, Washington. 16.

f. *capitatum* m. Enumclaw, Washington. 15, 20.

f. *versicolor* m. Enumclaw, Washington. 12—14.

f. *pallescens* m., bleich, robust, langästig, nicht starr, habituell robusten Formen von *Sph. Russowii* m. und *Sph. Girgensohnii* Russ. ähnlich. Astblätter gross, Poren im oberen Blatttheil gross, kreisrund; Stengelblätter gross, Zellnetz zarter, als bei den übrigen Formen. 51, 53, 54.

\*) *flaccidum* m. 52, \*) *strictum* m. 55, \*) *deflexum* m. 52a, b. Diese letztere Form gleicht habituell dem *Sph. Russowii* m. var. *fallax* m. und dem *Sph. Girgensohnii* Russ. var. *pallescens* m. f. *laxum* m. von demselben Standort. Snoqualmi Pass, Washington, Cascaden, 3000' leg. Purpus.

f. *gracile* m. Enumclaw, Washington. 11, 18, 19.

\*) *Schliephackeanum* m. Enumclaw, Washington. 17.

Diese letzte Form der var. *speciosum* (f. *gracile* \*) *Schliephackeanum*) ist 15 cm hoch und zeigt 3 schon durch die Farbe deutlich getrennte Theile des Stengels; im oberen Drittel ist die Stengelrinde bleich, im mittleren roth, im unteren wieder bleich gefärbt. Die genauere Untersuchung ergibt Folgendes:

1. Die Stengelblätter des oberen Stengeltheils sind gross, zugespitzt und zeigen bis zu ihrer Mitte grosse Löcher, d. h. vollständig resorbirte Membrantheile, zuweilen sind auch 2 kleinere Löcher in einer Zelle. Die Stengelblätter zeigen

ferner in ihrem mittleren Theile Fasern und Pseudofasern, andere sind von der Mitte bis zur Spitze, noch andere über die ganze Blattfläche gefasert; manche sind auch nur am Grunde gefasert (wie manche *Cuspidata*). Ausserdem zeigen die Stengelblätter um die resorbirten Stellen Faseranfänge; die senkrecht stehenden Theilungslinien der Blattzellen sind zuweilen gespalten und zeigen zwischen den Spaltästen Faseranfänge. Die Blattflügelzellen sind sehr eng und die Basalzellen gespreizt. Die Rindenzellen des oberen Stengels sind meist porenlos, zart gefaltet und einzelne zeigen einen stark lichtbrechenden Kern. Die langgestreckten Holzzellen des oberen Stengels sind hie und da mit unregelmässigen Löchern und mit einzelnen Querfasern versehen.

2. Die Stengelblätter des mittleren Stengeltheils sind mittelgross, an der Spitze mehr abgerundet, 3—5 zählig; die Fasern sind gleichmässiger gebildet; Rand, Flügelzellen und Oehrchen hie und da etwas geröthet.

3. Die Stengelblätter des unteren Stengeltheils sind verschieden, so gross oder grösser, als die des mittleren und denen des oberen Stengeltheils ähnlich, zugespitzt und zuweilen in eine aufgesetzte Spitze zusammengezogen, bis weitherab unregelmässig zart gefasert, mit zahlreichen unregelmässigen Membranresorptionen, Falten und Streifen (besonders am Grunde, doch in einzelnen Blättern auch bis zur Spitze). Neben zartumgrenzten Löchern finden sich auch solche, die von einer dicken Faser scharf umrandet sind; einzelne grosse, den Astblättern ähnliche Stengelblätter zeigen nur an der Spitze Fasern und Poren, so dass sie (ähnlich den Antheridienblättern) in ihrem unteren Theil die Structur der Stengelblätter, im oberen die der Astblätter zeigen.

Die Astblätter sind mittelgross und haben ein weiches Zellnetz, zeigen zuweilen Längs- und Querspalten, und einzelne Poren der Blattspitze sind zuweilen von der Zellwand abgerückt, kreisrund und mit starkem Faserring umgrenzt.

Zum Vergleich mit dieser Form mag noch die Untersuchung von *f. capitatum* m. (No. 20), welche ♂ und ♀ Blüten, sowie auch Früchte trägt, hier Platz finden.

20 cm hoch, bleich, mit wenig roth, Aeste dicht, lang, unregelmässig abstehend und zurückgeschlagen; Köpfe dick. Hauptstengel fest, oben roth, unten bleich, mit ♂ Blüten. Nebenstengel (Zweige) brüchig, bleich oder oben etwas geröthet, mit ♀ Blüten.

1. Die obere Hälfte des Hauptstengels hat sehr grosse Astblätter, mit grossen, in der oberen Hälfte oft kreisrunden

Poren; die Stengelblätter sind mittelgross, meist röthlich, mit derbem Zellnetz und breitem, derbem Rand, meist nur an der Spitze gefasert, Rinde porenlos.

2. Die untere Stengelhälfte hat weniger grosse Astblätter, die aber auch wie die der oberen Stengelhälfte grosse Poren zeigen; die Stengelblätter sind grösser, mehr zugespitzt, langzellig, bis zur Hälfte oder noch weiter herab unregelmässig gefasert, unten mit Löchern. Rinde porenlos.

3. An den dickeren Zweigen sind die Astblätter klein; Stengelblätter breit, am Grund mit Fasern und Löchern, im oberen Theil mit Fasern und Längsfalten.

4. An den dünneren Zweigen sind die Astblätter ebenfalls klein, zarter gewebt; die Stengelblätter dimorph, meist mittelgross mit weitem, in der oberen Hälfte gefasertem Zellnetz und vom Grund bis zur Spitze mit Löchern versehen. Rand und Flügelzellen der Stengelblätter sind weniger breit. Rindenzellen mit Streifen, hie und da eine mit einer Pore.

5. Die Untersuchung der Antheridien- und Archegonienblätter zeigt, dass erstere mehr den Astblättern, letztere mehr den Stengelblättern entsprechen. Die Antheridienblätter sind aber auch den langzugespitzten Stengelblättern dimorpher Formen ähnlich, welche in ihrem oberen Theil den Astblättern ähnlich sind. Die Antheridienblätter, in ihrem unteren Theil faser- und porenlos, gehen ganz allmählich in die durchaus gefaserten und Poren tragenden Astblätter über; auch ihre rothe Farbe schwindet allmählich mit der vollkommeneren Faser- und Porenbildung. Die Archegonienblätter (Perichätialblätter) sind den faserlosen Stengelblättern ähnlich. Sie differenziren aber schon zuweilen ihre Basalzellen in engere Flügelzellen (Randzellen) und gespreizte Mittelzellen und bilden in ihren Basalzellen durch Resorption der Membranthteile ganz wie die Stengelblätter einzelne Löcher. An ihren Ohrchen finden sich zuweilen haarförmige Anhänge. Die Farbe der Archegonienblätter geht allmählich in die der Stengelblätter über.

*Sph. acutifolium* Ehrh. var. *gracile* m. (Röll, System. S. 16 und 17.)

Diese Varietät, welche ich in meiner Systematik fälschlicherweise unter dem Autornamen Russow's angeführt habe, schliesst sich an die var. *speciosum* W., und zwar an die f. *gracilescens* m. an. Sie ist folgendermaassen charakterisirt:

2—25 cm hoch, weniger robust, als var. *speciosum* W., aber dieser habituell sehr ähnlich, schlank, etwas starr, von

verschiedener Farbe, bleich, grün, roth oder bunt. Aeste meist lang und dünn, anliegend beblättert, Astblätter mittelgross, Stengelblätter mittelgross bis gross, zugespitzt, faserlos oder nur oben, seltener bis zur Mitte gefasert, nicht dimorph, Blattrand ziemlich breit, Holz bleich oder geröthet; Rinde porenlos.

f. *flagelliforme* m. Enumclaw, Washington, Cascaden. 29 a, b, c.

*Sphagnum Russowii* m. (Röll, Systematik 1886, S. 29—31 und Botan. Centralblatt 1888, No. 23.)

var. *laxum* m.

Die auf S. 30 meiner Systematik gegebene Diagnose erweitere ich im Folgenden:

10—20 cm hoch, locker, weich, robust, bleich oder oben geröthet, einzelne Formen im Wasser violettroth. Aeste mittellang, sehr locker beblättert, oft nur am Grund geröthet, beim Abreissen zuweilen herablaufende Rindenstücke ablösend. Astblätter gross, mit grossen und daneben auch zuweilen mit einzelnen kleinen, stark beringten Poren. Stengelblätter faserlos oder nur wenig gefasert und mit Faseranfängen und zahlreichen Hautstreifen, am Grund nicht selten mit Löchern und zuweilen geröthet, bei einzelnen Formen im Wasser schwach violettroth; Blattflügelzellen zuweilen zart gefasert und mit einzelnen kleinen Poren. Holz fest, meist geröthet. Rinde wenig entwickelt, mit sehr vereinzelt, ungleich grossen, meist kleinen und länglichen Poren, seltener auch mit Hautverdünnungen.

Snoqualmi-Pass, Washington, Cascaden. 3000', leg. Purpus.

f. *purpurascens* m. Köpfe und einzelne Aeste geröthet. Stengelblätter meist faserlos. 58, 59.

f. *pallens* m. bleich, Stengelblätter meist etwas gefasert. 57.

var. *fallax* m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.)

Habituell dem *Sph. Girgensohnii* Russ. gleichend, etwas abstehend beblättert. Astblätter gross, Stengelblätter mittelgross, faserlos, in einzelnen Zellen mit Faseranfängen und Hautfalten; die Stengelblätter des unteren Stengeltheils etwas nach oben verschmälert. Stengel dick, bleich. Rindenporen unregelmässig, meist zahlreich, zuweilen zwei in einer Zelle.

f. *pallens* m. Snoqualmi, Washington, Cascaden, leg. Purpus. 60.

Hierher rechne ich auch die von mir in Systematik S. 27 unter *Sph. Warnstorffii* m. var. *fallax* W., f. *squarrosulum* m. und f. *teres* m. angeführten Formen.

*Sphagnum Girgensohnii* Russ.

var. *submersum* m. (Röll, System. S. 36.)

Die Diagnose ändere und erweitere ich folgendermaassen:  
10—20 cm hoch, zum Theil schwimmend, locker, weich, bleich, bleichgrün und bleichbräunlich; Aeste ziemlich lang, oft seitlich zusammengedrückt und flach, hin und her gebogen, ziemlich locker beblättert, die Köpfe meist dick und gedunsen. Astblätter gross, zart gefasert, am Grunde zuweilen faserlos. Stengelblätter meist breit, stark gefranst; Flügelnzellen zuweilen röthlichgelb bis blass bräunlichgelb gefärbt.

Snoqualmi, Washington, Cascaden. 3000', l. Purpus. 87—89.

var. *albescens* m. (Röll, System. S. 34.)

f. *irregularis* m., etwas weniger robust, als die Hauptvarietät, Aeste lang, unregelmässig allseitig ausgebreitet oder etwas einseitig, oft flagellenartig verlängert.

Snoqualmi, Washington, Cascaden. 3000', l. Purpus. 90.

Dieser Form sind auch die bleichen Formen der var. *flagellare* Schl., f. *laxum* m. und f. *molle* m. (System. S. 36) ähnlich.

var. *molle* Grav. Snoqualmi-Pass, Washington, leg. Purpus. 86.

f. *flagellare* m. desgl. 86b.

var. *deflexum* Schl. f. *densum* m. desgl. 85.

*Sphagnum fimbriatum* Wils.

var. *densum* m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.)

Bis 10 cm hoch, bleichgrünlich, unten bleich, dicht, ziemlich robust. Aeste mittellang, ziemlich kräftig. Astblätter ziemlich gross; Stengelblätter mittelgross, zuweilen breiter, als lang, stark gefranst.

Yellowstone Nat. Park, Wyoming, Beaver Lake 7000'. 92.

var. *submersum* m. (Röll, System. S. 38.)

f. *tenellum* m. niedrig, oder bis 8 cm hoch. New-Durham, New-Jersey. 93.

\*) *Schliephackeanum* m. Aeste beim Ablösen ein Stück Rinde abreissend; Astblätter lang; Stengelblätter zum Theil den Astblättern ähnlich; Poren der Rinde einzeln und unregelmässig. New-Durham, New-Jersey. 94.

var. *gracilescens* m. var. n.

Bis 25 cm hoch, schlank, etwas starr, mit dünnen Aesten.

f. viride m. Yellowstone Nat. Park, Wyoming, Beaver Lake 7000'. 96—98.

var. flagelliforme W.

f. viride m. Stengelblätter kurz, fast kreisförmig, sehr stark gefranst; Basalzellen sehr gespreizt; Rinde gelbgrün, oft 2 Poren in einer Rindenzelle. 99, 100 und

var. tenue Grav., Yellowstone Nat. Park, Beaver Lake 7000'. 95.

Der Standort in den Rocky-Mountains (am Beaver Lake im Nationalpark) bei 7000' Höhe zeigt, dass die Bemerkung Warnstorf's in seiner „Acutifolium-Gruppe“, *Sph. fimbriatum* Wils. sei ein Moos der Ebene, für Nord-Amerika nicht zutreffend ist.

### *Sphagnum obtusum* W.

var. laricinum Röhl (System. S. 43 unter *Sph. Limprichtii* m.). 85.

f. viride m. Stengelblätter unter der Spitze mit einigen grossen rhombischen Zellen, faserlos, mit einzelnen Hautfalten; Basalzellen gespreizt. Astblätter auf der Aussen-  
seite im untern Theil mit einzelnen grossen, beringten Kreis-  
poren und mit Längsfalten, auf der Innenseite mit zahl-  
reichen grossen Halbkreis-poren. Astblätter der hängenden  
Aeste mit zahlreichen grossen Poren. Rinde undeutlich  
2schichtig.

New-Durham, New-Jersey. 86.

f. submersum m. schwimmende Form von demselben Standort. 87.

### *Sphagnum recurvum* Pal.

var. Indianensis m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.)

Bis 15 cm hoch, mittelstark, locker, weich, grün. Aeste ziemlich lang, unregelmässig abstehend, ziemlich locker beblättert. Astblätter schwach oder stärker gekräuselt, gross, auf beiden Seiten mit zahlreichen grossen, meist in den Zellecken stehenden Poren. Stengelblätter klein, 3eckig, seltener 3eckig-zungenförmig, faserlos. Rinde nicht abgesetzt.

Lake Station, Indiana. 88, 89.

f. crispum m. dschl. 98.

var. squarrosulum Röhl (System. S. 46).

f. viride m. mit kurzen, dicken, sehr sparrig beblätterten Schopfstäben. Astblätter in der unteren Blatthälfte und am

Blattrand mit grossen Poren. Stengelblätter mit einem lockerzelligem, zartgefaserten Mittelstreifen von der Spitze bis zum Grunde des Blattes. Rinde undeutlich 1schichtig.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 106.

var. *pulchrum* Lindb.

\*) *dimorphum* m. 8 cm hoch, robust, weich, goldbraun. Stengelblätter dimorph, klein, 3eckig und faserlos, oder grösser, zungenförmig, oben etwas gefasert und unter der gefransten Spitze mit einzelnen grossen, rhombischen Zellen. Rinde bleich oder rothbraun, deutlich 1—2schichtig, zuweilen mit unregelmässigen Löchern. Mittelzellen des Stammes sehr weit. Mit var. *dimorphum* Schl. zu vergleichen. 91.

Snoqualmi-Pass, Washington, Cascaden. l. Purpus.

var. *majus* Angs. Snoqualmi-Pass, Washington. 91a.

\*) *capitatum* m. Lake Station, Indiana. 92.

var. *gracile* Grav.

f. *filiforme* m. mit langen, fadenförmigen Aesten unter dem Schopf.

Princeton, Wisconsin. 105.

f. *capitatum* Grav. Enumclaw, Washington. 97—100.

f. *brachycladum* m. dsogl. 95, 96.

f. *viride* m. grün; Chlorophyllzellen der Ast- und Stengelblätter sehr breit.

New-Durham, New-Jersey. 104.

f. *rubricaule* m. Enumclaw, Washington. 93.

var. *rigidulum* m. var. n.

Bis 20 cm hoch, schlank, starr, brüchig, braungelb, vom Habitus des *Sph. fuscum* Kling. Aeste lang und dünn, zurückgebogen, fast fadenförmig, anliegend oder nur am Schopf abstehend beblättert; Astblätter im unteren Theil auf beiden Seiten mit einzelnen grossen, runden Poren, hie und da mit senkrechten Theillinien. Stengelblätter klein, 3eckig, faserlos oder wenig gefasert. Rinde bleich oder bleichbräunlich, nicht abgesetzt. Holz mit stark getüpfelten Zellen.

Princeton, Wisconsin. 101.

f. *ochraceum* m. dsogl. 101a.

### *Sphagnum teres* Ång.

var. *compactum* W.

f. *fuscum* m. graubraun. Enumclaw, Washington. 113.

f. *bicolor* m. oben bleichgrün, unten graubraun. Enumclaw. 114, 115.



var. strictum Card.

f. fuscum m. graubraun. Enumclaw, Washington. 116.

f. virescens m. oben grünlich. Enumclaw. 116a.

var. densum m. var. n.

10 cm hoch, braun bis grünlich, dicht. Aeste kurz bis mittellang, abstehend oder hie und da herabgebogen, dicht gestellt, anliegend beblättert. Stengelblätter ziemlich gleichmässig gewebt, nach unten allmählich schmalzellig, mit Hautfalten und Theilungslinien, gegen den Grund zuweilen mit einzelnen Fasern, Pseudofasern und Poren.

Enumclaw, Washington, Cascaden.

f. fuscum m. bräunlich. 123.

f. bicolor m. oben gelbgrün, unten bräunlich. 117—120.

f. viride m. grün, unten bleich; Holz blassbräunlich. 121, 122.

Die Bildung von Poren und Pseudofasern kommt bei *Sph. teres* ziemlich häufig vor; seltener sind neben den Pseudofasern auch echte Fasern ausgebildet. Zahlreichere echte Fasern finden sich in den Stengelblättern der var. *Geheebii* m. (Röll, System. S. 62.) Dasselbe ist auch bei manchen Formen von *Sph. Girgensohnii* Russ. zu beobachten, dessen Stengelblätter keineswegs immer faserlos sind.

var. tenellum m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22)

10 cm hoch, locker, zart; Aeste ziemlich kurz, dünn, allseitig abstehend, anliegend oder locker anliegend beblättert. Stengelblätter klein, kurz; Zellnetz stark, nach unten schmal, oft mit Poren und Hautfalten. Holz hellbraun bis hellviolett.

f. fusco-virescens m. 124.

f. versicolor m. oben bräunlich, nach unten bleich und grünlich. 125.

f. complanatum m. Aeste zum Theil untergetaucht und zusammengedrückt, fast zweizeilig beblättert. 126.

Snoqualmi-Pass, Washington, Cascaden. 3000', l. Purpus.

var. subteres Braith. f. virescens m.

Enumclaw, Washington. 128, 129.

var. submersum W.

f. strictum m. 110.

f. squarrosulum m. 112.

f. complanatum m. 111.

New-Durham, New-Jersey.

Diese Formen der var. *submersum* W. zeigen in den Stengelblättern zuweilen einzelne Fasern und Pseudofasern.

*Sphagnum squarrosum* Pers.

var. *densum* Röhl (System. S. 64).

f. *deflexum* m.

\*) *versicolor* m. oben bleichgrün, in der Mitte dunkelbraun, unten bleich-graubraun.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 139.

var. *imbricatum* Sch. Enumclaw, Washington. 130.

var. *elegans* m. Enumclaw, Washington. 133—135.

var. *robustum* m. Enumclaw, Washington. 136—138.

var. *molle* m. Snoqualmi, Washington. 131, 132.

var. *immersum* Beckm. f. *robustum* m. Snoqualmi-Pass, l. Purpus. 140.

*Sphagnum laricinum* Spr.

var. *falcatum* Schl.

f. *viride* m. habituell dem *Sph. subsecundum* Nees var. *fallax* m. ähnlich, oben grün, unten bräunlich. Stengelblätter zuweilen oben mit zahlreichen kleinen und unten mit einzelnen grossen Poren. Rinde oben grünlich, unten bräunlich, 3schichtig.

Lake Station, Indiana. 141.

*Sphagnum subsecundum* Nees.

var. *strictum* Röhl (System. S. 77).

f. *Schimperi* m. obere Stengelblätter grösser, als die unteren, bis zum Grunde gefasert.

Hobart, Indiana, Calumet River. 173.

var. *Indianensis* m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.)

4—8 cm hoch, zart, zierlich gekräuselt und weich wie *Sph. molluscum* Br., oben grün, unten braun. Aeste mittellang, allseitig abstehend, locker anliegend oder schuppenförmig beblättert. Astblätter klein, mit sehr kleinen Poren. Stengelblätter klein bis mittelgross, meist faserlos. Rinde oben grün, unten schwarzbraun.

Lake Station, Indiana. 142.

var. *molle* W. Princeton, Wisconsin. 143.

var. *teres* m. var. n.

Bis 10 cm hoch, dicht, grün, gelb, braun, gescheckt. Aeste mittellang, abstehend zurückgebogen, rund, zugespitzt, dachziegelig beblättert. Astblätter klein, zuweilen unsymmetrisch oder etwas gekrümmt, mit zahlreichen, sehr kleinen halbkreisförmigen Poren an den Zellwänden. Stengelblätter

klein, zungenförmig, faserlos; Zellnetz im unteren Blatttheil etwas verschwommen; untere Stengelblätter etwas grösser, faserlos und zuweilen an der Spitze mit kleinen Poren. Rinde oben grün, unten braun.

Enumclaw, Washington, Cascaden.

f. *virescens* m. 145, 146.

f. *versicolor* m. 147—149.

f. *myurum* m. überall anliegend beblättert. 150.

var. *intermedium* W.

f. *viride* m. grün, Rinde zuweilen 2schichtig.

Enumclaw, Washington. 175 b.

var. *majus* Röhl (System. S. 77).

f. *albescens* Röhl (System. S. 77). 151.

\*) *dimorphum* m. untere Stengelblätter grösser, als die oberen.

Lake Station, Indiana. 151 b, 153 b.

\*) *deflexum* m. Aeste zurückgeschlagen. Rinde zuweilen 2schichtig. Enumclaw, Washington. 154.

\*) *patulum* m. Aeste ausgebreitet, Rinde zuweilen 2schichtig. Enumclaw, Washington. 153.

\*) *capitatum* m. Köpfe dick; Zellnetz der Stengelblätter eng. Tacoma, Washington. 152.

f. *virescens* m. oben grünlich. Tacoma, Washington. 155.

\*) *patulum* m. 157, 158.

\*) *capitatum* m. 156.

f) *Schimperi* m. Lake Station, Indiana. 172.

var. *robustum* m. var. n.

10 cm hoch, vom Habitus eines mittelstarken *Sph. contortum* Schltz., oben grünlich, unten gebräunt. Aeste dick und lang, abstehend und zurückgeschlagen. Astblätter ziemlich gross, an den Aesten des unteren Stengeltheils grösser, lang zugespitzt, stark umgerollt, meist etwas unsymmetrisch und gebogen, mit schönen Perlschnurporen, am Grunde mit zwei Längsstreifen. Stengelblätter mittelgross, gleichseitig 3eckig oder etwas länger zungenförmig-dreieckig, oben meist umgerollt und daher spitz erscheinend; Rand in der oberen Hälfte ziemlich breit, nach unten undeutlich und in die Blattflügelzellen übergehend, welche vom übrigen Zellgewebe des Blattes nicht scharf abgesetzt sind; Zellnetz ziemlich locker, über dem Blattgrund sehr locker und weitmaschig, meist auch mit einem lockereelligen Mittelstreifen vom Grund bis zur Spitze des Blattes; Hyalinzellen zuweilen getheilt, andere mit Längsfalten, faserlos oder an der Spitze mit Faser-

anfängen und einzelnen zarten Fasern; Chlorophyllzellen breit. Rinde schwarzbraun, undeutlich 1schichtig.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 176, 177.

f. *compactum* m. dsgl. 176a.

var. *Röderi* Röhl (System. S. 77). 160.

f. *dimorphum* m. Stengelblätter mittelgross oder grösser, mit schmalem Rand und wenig ausgebildeten Blattflügelzellen, faserlos oder an der Spitze gefasert, mit zahlreichen, auch in den faserlosen Zellen vorkommenden, zum Theil beringten Poren, welche an der Blattspitze oft perlschnurförmig gereiht sind, zuweilen auch in der unteren Hälfte mit Poren an den Zellspitzen (meist je eine in einer Zelle); Basalzellen bleich, Holz bleichgrün.

New-Durham, New-Jersey. 175.

var. *latifolium* m. var. n.

5 cm. hoch, locker, schwimmend, oben grün und gelbgrün, unten bläulichgrün, im unteren Theil dem *Sph. cymbifolium* Hedw. ähnlich; obere Aeste abstehend und zurückgebogen, zugespitzt, anliegend beblättert; untere Aeste stumpf, locker beblättert. Astblätter der oberen Aeste verlängert, die der unteren doppelt so gross, rundlich-eiförmig, breit zugespitzt, an der Spitze 5zählig, hohl, nur am Grunde mit einzelnen Poren und daselbst oft nur mit Faseranfängen statt der Fasern. Stengelblätter mittelgross, zungenförmig, am ganzen Stengel ziemlich gleichgross,  $\frac{1}{2}$ — $\frac{3}{4}$  gefasert, porenlos, oder mit einzelnen Spitzenporen und mit Hautverdünnungen.

New-Durham, New-Jersey. 174.

var. *natans* Schl. Princeton, Wisconsin. 159.

var. *Dieckii* m. var. n.

Bis 30 cm hoch, zum Theil untergetaucht, schlank, locker, oben grün bis goldbraun oder gescheckt, unten schmutziggraubraun. Aeste dünn, sehr fest am Stengel sitzend, hin und her gebogen, meist anliegend beblättert, zugespitzt, einzelne fast stachelspitzig; Schopfstäbe zuweilen etwas gebogen. Astblätter klein oder grösser, kurz oder länger zugespitzt, vorzüglich im oberen Blatttheil mit zahlreichen kleinen Poren. Stengelblätter klein, am unteren Stengeltheil etwas grösser, zungenförmig, oben abgerundet,  $\frac{1}{4}$ — $\frac{1}{2}$  gefasert. Saum wenig verbreitert. Rinde grün, oder oben braun.

Princeton, Wisconsin, in einem Teich.

Dieses Moos erinnert an *Sph. subsecundum* var. *falcatum* Schl. und var. *cuspidatum* m. und bildet ein Seitenstück zu *Sph. recurvum* Pal. var. *immersum* Schl. und W.

- f. aureum m. oben goldgelb bis goldbraun. 161—163.  
f. viride m. oben grün. 167—169.  
f. versicolor m. gelb und grün gescheckt. 164, 165.  
f. laxum m. sehr locker, abstehend oder zweizeilig  
beblättert. 170, 171.

*Sphagnum contortum* Schltz.

var. compactum W.

f. Schimperii m. robust; Astblätter gross, obere Stengelblätter grösser, als die unteren, bis zum Grund mit Fasern und Poren.

Enumclaw, Washington, Cascaden. 178.

f. heterophyllum m. (Röll, System. S. 81).

Tacoma, Washington. 177.

Während bei der f. heterophyllum m. von Tacoma die oberen Stengelblätter kleiner und nur bis zur Hälfte gefasert sind, so ist es bei der f. Schimperii m. von Enumclaw gerade umgekehrt. Auf ähnliche Verhältnisse habe ich schon früher aufmerksam gemacht. Durch sie wird die Frage, ob isophylle und heterophylle Formen, bei denen die Stengelblätter ganz oder zum Theil den Astblättern ähnlich gebildet sind, Jugendformen darstellen, für die Subsecunda noch schwieriger, als für andere Torfmoosgruppen. *Sph. contortum* Schltz. müsste, wenn man alle isophyllen Formen als Jugendformen betrachten wollte, ein Formenreich von lauter Jugendformen des *Sph. subsecundum* Nees. darstellen; dagegen spricht aber schon der Umstand, dass seine Formen grösser und bedeutender entwickelt sind. Man findet in den Rasen von *Sph. contortum* Schltz. sehr häufig auch junge Pflanzen zwischen den alten; dieselben unterscheiden sich, obgleich sie den alten ähnlich gebildet sind, sogleich durch ihren schwachen Wuchs. Es ist also anzunehmen, dass die alten Pflanzen sich in dem früheren Bildungszustand erhalten und befestigen und dass sie nicht Jugendformen im ontogenetischen Sinne sind, sondern dass vielmehr die ganze Formenreihe des *Sph. contortum* eine phylogenetische Jugendformenreihe darstellt. In der That lässt sich leicht beobachten, dass Formen von *Sph. contortum* Schltz., vorzüglich die unter dem Wasser wachsenden, sich an ihrem Standort viele Jahre lang in der alten Verfassung erhalten. Sie bleiben, während andere Formen vom Frost zerbrochen werden und daher als Individuen nur 1jährig sind, im Winter unversehrt und können sich daher oft zu wahren Riesen entwickeln, die trotz ihrer isophyllen Blätter mit einer Jugendform Nichts gemein haben. So ist es auch bei anderen Formenreihen, und wir dürfen z. B., wie

bereits erwähnt, nicht kurzer Hand die isophyllen und heterophyllen Formen des *Sph. Schimperi* m. und *Sph. Schliephackeanum* m. als Jugendformen im ontogenetischen Sinne betrachten, sowie wir auch die Riesen-Exemplare von *Sph. acutifolium* var. *speciosum* W. nicht als Jugendformen ansprechen können, obgleich sie dimorphe Stengelblätter haben.

Formen, wie die des *Sph. contortum* Schltz., var. *compactum* W., die gleichsam zur Hälfte die Stengelblätter des *Sph. subsecundum* Nees. und zur andern Hälfte die des *Sph. contortum* Schltz. tragen, zeigen, dass beide Formenreihen in einander übergehen, dass diese also keine „Artenotypen“ darstellen. Aehnlich verhält es sich mit *Sph. contortum* var. *squarrosulum* Grav., f. *turgescens* m. und f. *heterophyllum* m., sowie mit var. *fluitans* Grav., f. *robustum* m., deren Stengelblätter im unteren Stengeltheil denen des *Sph. turgidum* m. ähnlich sind. (Vergl. Röhl, Systematik S. 84 und S. 89.)

var. *squarrosulum* Grav.

f. *robustum* Röhl (System S. 83). Tacoma, Washington. 179.

Ich erwähne hier diese bereits von mir beschriebene Form, weil bei den amerikanischen Exemplaren, obgleich sie mit den deutschen in den wesentlichen Theilen und auch habituell übereinstimmen, die Stengelblätter nicht ein lockeres, sondern ein enges Zellnetz, sowie grosse Oehrchen zeigen, durch welche sie an var. *auriculatum* Sch. erinnern.

var. *Lindbergii* m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.)

Niedrig, dicht, robust, rothbraun, habituell an *Sph. Lindbergii* Sch. erinnernd. Aeste abstehend, kurz und dick, etwas locker beblättert. Astblätter etwas abstehend oder etwas zurückgekrümmt, gross, spitz, mit zahlreichen kleinen Poren, die oft scharf umgrenzt und im unteren Blatttheil vom Zellrand abgerückt, im oberen Blatttheil perlschnurförmig gereiht sind. Stengelblätter mittelgross, mit etwas verschmälertem Grunde, etwas verlängert und zugespitzt, am Grunde braun, mit ziemlich grossen Oehrchen, langzellig,  $\frac{1}{2}$  gefasert und oben zuweilen mit Perlschnurporen; Blatt- rand nach unten nicht verbreitert. Rinde unten braun, an einzelnen Stellen 2schichtig.

Lake Station, Indiana. 180.

Leider besitze ich von diesem Moos nur wenige Stengel, welche sich in den braunen Rasen von *Sph. subsecundum* var. *majus* m., f. *Schimperi* m. fanden, deren Farbe sie auch zeigen. Ueber die ähnliche Färbung verschiedener Moose desselben

Standorts habe ich schon in früheren Arbeiten Mittheilung gemacht und habe sie auch bei den amerikanischen Torfmoosen bestätigt gefunden. Oft haben die zusammenwachsenden Torfmoose verschiedener Formen nicht nur in Bezug auf die Farbe, sondern im ganzen Habitus viel Aehnlichkeit. So ist z. B. das schon oben erwähnte *Sph. Girgensohnii* var. *molle* Grav., f. *flagellare* m. vom Snoqualmi-Pass in den Cascaden dem *Sph. acutifolium* var. *speciosum* W., f. *pallens* m. von demselben Standort habituell ganz ähnlich und hat auch mit *Sph. Russowii* m. var. *fallax* m., f. *pallens* m. von demselben Standort viel Aehnlichkeit.

Wie diese Moose sich an demselben Standort zusammenfinden und sich nicht nur dem Standort anpassen, sondern auch habituell einander ähnlich werden, bedarf noch einer eingehenden Untersuchung und Erklärung.

#### *Sphagnum medium* Lpr.

- var. *congestum* Schl. et W. Princeton, Wisconsin. 194.
- var. *imbricatum* m. Snoqualmi-Pass, Washington, leg. Purpus. 195.
- var. *gracile* m. var. n. (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.) 15 cm hoch, schlank, dünn, mit kurzen, etwas entfernten, unregelmässig gestellten, anliegend beblätterten Aesten.
- Princeton, Wisconsin. 182.
- f. *fuscum* m. bräunlich, ohne eine Spur von rother Farbe; auch die Rinde ist braun.
- var. *brachycladum* m. f. *bicolor* m. Lake Station, Indiana. 183—185.
- f. *fuscescens*. Princeton. Wisconsin. 190.
- var. *immersum* Schl. New-Durham, New-Jersey. 181.
- var. *laxum* Röhl (System. S. 95).
- f. *fuscescens* m. bräunlich, nur an den Köpfen hier und da etwas geröthet. Princeton, Wisconsin. 189.
- f. *bicolor* m. Lake Station, Indiana. 186, 187. Princeton, Wisconsin. 192.
- f. *viride* m. dsgl. 188.

#### *Sphagnum glaucum* Kling.

- var. *congestum* m. New-Durham, New-Jersey. 196, 197.
- f. *bicolor* m. Enumclaw, Washington. 198.
- \*) *strictum* m. Enumclaw, Washington. 199.

var. *tenue* m. var. *n.* (Bot. Centralbl. 1891. 21, 22.)

Bis 8 cm hoch, trübgrün bis bräunlichgrün, zart, ziemlich dicht. Aeste mittellang, etwas gedunsen; Schopfäste kätzchenförmig. Astblätter klein, rundlich, kurz gespitzt, sehr hohl, mit sehr zahlreichen Poren und grossen, gehäuften Chlorophyllkörnern. Stengelblätter etwa von der Grösse der Astblätter, zungenförmig-rundlich, weit herab gefranst, fast faserlos, manche an den Seiten mit Poren und weit herab zart gefasert. Rinde bleich bis bleichgrün, 3-, selten 4schichtig.

New-Durham, New-Jersey. 200.

var. *contortum* m. Princeton, Wisconsin. 201—203.

var. *imbricatum* Röhl (System. S. 96). 207, 208.

f. *bicolor* m. oben braun, unten bleichgrün. Princeton, Wisconsin. 204.

var. *rigidum* m. Hobart, Calumet River, Indiana. 210. New-Durham. 211.

var. *brachycladum* Röhl (System. S. 98). 212.

f. *bicolor* m. oben bleichgrün, unten braun. Enumclaw, Washington, Cascaden. 213—215.

var. *laxum* Röhl (System. S. 97). Lake Station, Indiana. 221.

f. *bicolor* m. oben bleichgrün, unten braun. Enumclaw, Washington. 218—220.

f. *fuscescens* m. Princeton, Wisconsin. 217.

var. *squarrosulum* Nees.

Princeton, Wisconsin. 224. Hobart, Calumet River, Indiana. 203.

var. *globiceps* Schl.

f. *fuscescens* m. Lake Station, Indiana. 225.

var. *Schliephackeanum* m. var. *n.*

Bis 15 cm hoch, trübgrün bis braungrün, zuweilen mit verdickten, gebräunten Köpfen, wie var. *globiceps* Schl., auch der var. *pyncocladum* Grav., f. *immersum* m. ähnlich, von var. *Roellii* Schl. durch gefaserte Stengelblätter unterschieden. Aeste fest am Stengel sitzend, mittellang, abstehend, mehr oder weniger sparrig beblättert. Astblätter gross, hohl, mit kurzer, aufgesetzter, am Rand gefranster Spitze, mit breiten Chlorophyllzellen und grossen Chlorophyllkörnern. Stengelblätter gross, etwas herablaufend, meist bis zum Grunde gefasert, die unteren sehr gross, isophyll. Rinde bleichgrünlich bis bleichbräunlichgrün, mit Fasern und Poren, 3-, selten 4schichtig.



- New-Durham, New-Jersey. 226—228.  
f. squarrosulum m. 229.  
var. Roellii Schl.  
Princeton, Wisconsin. 230.  
var. platyphyllum m.  
Princeton, Wisconsin. 231, 232.  
f. complanatum m.  
New-Durham, New-Jersey. 233.

*Sphagnum cymbifolium* Hdw.

- var. compactum Schl. et W.  
Enumclaw, Washington. 235, 236. Princeton, Wisconsin.  
240—243.  
f. strictum m. Enumclaw, Washington. 239.  
f. brachycladum m. Enumclaw, Washington. 237, 238.  
var. imbricatum m.  
Enumclaw, Washington. 244, 245.  
var. brachycladum W.  
Enumclaw, Washington. 246.  
var. laxum W.  
Enumclaw, Washington. 247, 248.  
f. rufescens Card. Princeton, Wisconsin. 249—253.  
var. fuscescens W.  
Lake Station, Indiana. 254.

*Sphagnum papillosum* Ldbg.

- var. brachycladum Schl.  
Hobart, Calumet River, Indiana. 255.  
var. patens Schl.  
f. nigrescens m. Princeton, Wisconsin. 256.

---

**C. Lebermoose (Hepaticae).**

(Bearbeitet von Herrn F. Stephani in Leipzig.)

- Riccia fluitans* L.  
Indiana: Hobart, Calumet River (3).  
*Ricciocarpus natans* Corda.  
Washington: Tacoma (2).  
*Fegatella conica* Raddi.  
Minnesota: Minnehaha bei Minneapolis (5).  
*Marchantia polymorpha* L.  
Illinois: Chicago (10). Indiana: Hobart, Calumet River (4).  
Wisconsin: Kilborn (11). Washington: Easton (6),  
Kitchelos Lake (Cascaden) (8), Seattle (pl. masc.) (9).

*Marchantia Oregonensis*. Steph. n. sp. Bot. Centralbl.  
1891. No. 7.

Dioica, dilute viridis, minor. Frondes 3—4 cm longae, vix 1 cm latae, stratificatae, imbricatae, lineares, semel furcatae reliquis ramulis vix prominentibus, apice profunde emarginatae, tenues, tenerae, supra canaliculatae, alis convexis undulatis, dense minuteque poriferae subtus pallide virentes.

Squamae posticae biseriatae, ut in congeneribus oblique falcato-triangulares, appendiculo reniformi irregulariter dentato spinosoque.

Androecia parva (5 mm in diametro) disciformia, tenera, 7—9 lobata integerrima, pedunculo 2 cm longo, bicaniculato, rubescenti, laevi.

Ich kenne keine *Marchantia* der gemässigten Zone, welche derartig dornig gezähnte Anhängsel der Ventral-schuppen trägt; hieran ist die Pflanze sofort zu erkennen. Die gesammelten Exemplare zeigen den Character alpiner Verkümmernng, und an geschützteren Lagen der Thäler erreicht die Species gewiss viel ansehnlichere Maasse.

Hab. Oregon, Mt. Hood, Cascades. Dr. Röll 1888.

*Metzgeria conjugata* Lindb.

Washington: Enumclaw (39).

*Blepharozia ciliaris* (L.) Dum.

Washington: Enumclaw (49), Easton, Cascaden (56), Kitchelos Lake, Cascaden (60), Weston (50). Wisconsin: Princeton (53). Indiana: Hobart (48).

*Cephalozia connivens* (Dicks.) Dum.

Washington: Enumclaw (67).

*Cephalozia bicuspidata* (L.) Dum.

Oregon: Mt. Hood (77, 79). Wyoming: Yellowstone, Nat. Park (72).

*Bazzania triangularis* (Schleich.).

Washington: Weston, Cascaden (74).

var. *proliferum*. Washington: Tacoma (82).

*Scapania nemorosa* (L.) Dum.

Washington: Easton, Cascaden (31).

*Scapania irrigua* (Nees) Dum.

var. *prolifera*. Oregon: Mt. Hood ♂ (41).

*Scapania Bolanderi* Aust.

Washington: Easton (54), Clealum Lake, Cascaden (64), Enumclaw (66), Weston (29). Oregon: Astoria (30).

- Diplophyllum taxifolium* (Wahl) Dum.  
Washington: Easton (45), Kitchelos Lake, Cascaden (75).
- Lophocolea bidentata* (L.) Dum.  
Washington: Easton (34).
- Lophocolea heterophylla* (Schrad.) Dum.  
Illinois: Chicago (51). Indiana: Hobart, Calumet River (50).
- Chiloscyphus polyanthus* (L.) Corda.  
Washington: Tacoma (46, 47), Easton (38), Weston (37),  
Rigi am Clealum Lake Cascaden (35). Idaho: Rath-  
drum (36). Oregon: Mt. Hood (40—43). Wyoming:  
Yellowstone, Nat. Park (33). Montana: Deer Lodge (69).
- Marsupella emarginata* (Ehrh.) Dum.  
Washington: Easton (76).
- Marsupella ustulata* Spruce.  
Oregon: Mt. Hood (78).
- Jungermannia tersa* Nees.  
Wyoming: Yellowstone, Nat. Park (68).
- Jungermannia attenuata* Lindenb.  
Washington: Easton (58).
- Nardia crenulata* (Sm.).  
Washington: Tacoma (85).
- Jungermannia lycopodioides* Wallr.  
Washington: Easton (44), Rigi am Clealum Lake, Cas-  
caden (63). Wyoming: Yellowstone Nat. Park (73).
- Anthelia julacea* (L.) Dum.  
Oregon: Mt. Hood (81).
- Jungermannia Taylori* Hooker.  
Washington: Enumclaw (65).
- Jungermannia ventricosa* Dicks.  
Washington: Rigi am Clealum Lake, Cascaden (61, 62).
- Liochlaena lanceolata* (Hooker) Nees.  
Washington: Easton, Cascaden (55, 57).
- Plagiochila asplenioides* (L.) Dum.  
Montana: Missionsgebirge bei Ravalli (32).  
var. *subintegra*. Washington: Easton, Cascaden (28).
- Frullania Nisquallensis* Sull. (non Aust.).  
Oregon: Astoria (22).
- Radula complanata* (L.) Dum.  
Wisconsin: Princeton (52).
- Madotheca platyphylla* (L.) Dum.  
Washington: Easton, Cascaden (16, 27). Oregon: Astoria  
(25). Wisconsin: Kilborn (26). Indiana: Hobart (13).

*Madotheca rivularis* Nees. Vancouver: Victoria (23, 24).

*Madotheca navicularis* (L. & L.).

Washington: Weston, Cascaden (17), Enumclaw (18),  
Seattle (20). Vancouver: Victoria (14, 19).

*Madotheca Roellii* Steph. n. sp. Bot. Centralbl. 1891. No. 7.

Dioica, dense depresso-caespitosa, viridis vel flavo-brunnea, flaccida. Caulis procumbens usque ad 6 cm longus, basi filiformis defoliatus, furcatus, furcis longis simpliciter remoteque pinnatis, pinnulis brevibus parvifoliis, inferne saepe attenuatis deflexis.

Folia dense imbricata, ovata, recte patentia concava, devexa, antice usque ad medium libera, caulem parum superantia, apice angustiore truncatula, margine postico interdum undulata vel crispatula. Lobulus folio fere duplo brevior eoque vix connatus, ligulatus vel ovato oblongus, basi sua profunde excisus utroque latere longe decurrens maximeque calcaratus, calcaribus plus minus grosse dentatis. Cell. 0,017 mm, basi 0,025 mm trigonis parvis.

Amph. lobulis parum majora, ovato linguaeformia marginibus apiceque recurvatis, alis crispatulis longe decurrentibus.

Flores feminei in ramulis longiusculis, bractee intimae foliis vix majores, ovatae, obtusae vel acutae, integerrimae vel minute denticulatae, lobulo ovato-lanceolato acuto sub-integro, bracteolum ovatum apice denticulatum.

Reliqua desunt.

Hab. Washington: Kitchelos Lake Cascades. Dr. Röhl 1888.

*Anthoceros stomatifer* Aust.

Washington: Tacoma (1).

*Anthoceros* [spec.

Washington: Roslyn (70).

### Erklärung der Abbildungen.

1. Rindenzellen mit Membranverdünnungen und -Falten von *Sph. Wilsoni* m. v. *quinquefarium* m. f. *purpurascens* m. von Princeton Wisconsin (No. 5). c.  $\frac{370}{1}$ .
2. Zellen aus dem oberen Theil eines basalen Astblattes mit grossen und kleinen Poren, von *Sph. Wilsoni* m. v. *quinquefarium* m. f. *rigidulum* m. von Milwaukee Wisconsin (83). c.  $\frac{370}{1}$ .

3. Stengelblattzellen mit verdickten Wänden und gespaltenen Theillinien von *Sph. Wilsoni* m. v. *quinquefarium* m. f. *plumosum* m. von Princeton Wisconsin (No. 2). c.  $\frac{370}{1}$ .
4. Zelle mit Theilungslinien aus der Mitte eines Stengelblattes von *Sph. acutifolium* Ehrh. v. *fuscum* m. von Princeton Wisconsin (No. 8). c.  $\frac{370}{1}$ .
5. Rindenzellen mit zarten Membranverdünnungen von *Sph. acutifolium* Ehrh. v. *coloratum* m. von Enumclaw, Washington (No. 27). c.  $\frac{370}{1}$ .
6. Zelle aus einem jungen Astblatt von *Sph. acutifolium* Ehrh. var. *elegans* Braith. f. *dimorphum* von Princeton Wisconsin (No. 1). c.  $\frac{370}{1}$ .
7. Stengelblattzellen von *Sph. acutifolium* Ehrh. v. *speciosum* W. f. *compactum* m. \*) *Schimperi* m. von New Durham, N. J. a) aus dem mittleren, b) aus dem oberen Blatttheil (No. 48).  $\frac{500}{1}$ .
8. Zellen aus dem unteren Theil eines Stengelblattes mit Faseranfängen, Theillinien, Falten und Streifen von *Sph. acutifolium* Ehrh. v. *speciosum* W. f. *compactum* m. \*) *Schimperi* von Hobart, Indiana (No. 48). c.  $\frac{370}{1}$ .
9. Zellen aus dem oberen Theil eines Stengelblattes mit Theilungslinien und Fasern von *Sph. acutifolium* Ehrh. v. *speciosum* W. f. *compactum* m. \*) *deflexum* von Enumclaw Washington (No. 21). c.  $\frac{370}{1}$ .
10. Zellen aus dem mittleren Theil eines Stengelblattes mit Fasern, Faseranfängen und Hautstreifen von *Sph. acutifolium* Ehrh. v. *speciosum* W. f. *compactum* m. \*) *Schimperi* von Enumclaw, Washington (No. 47). c.  $\frac{370}{1}$ .
11. Stengelblattzelle aus dem oberen Stengeltheil mit gespaltener Theilungslinie, mit Löchern und Streifen, sowie mit Fasern zwischen den Theilungslinien von *Sph. acutifolium* Ehrh. var. *speciosum* W. f. *gracile* \*) *Schliephackeanum* von Enumclaw, Washington (No. 17). c.  $\frac{370}{1}$ .
12. Zellen mit Hautverdünnungen und Streifen aus der Rinde von *Sph. acutifolium* Ehrh. var. *speciosum* W. f. *purpureum* m. von Enumclaw, Washington (No. 16). c.  $\frac{370}{1}$ .
13. Rindenzellen mit Verdünnungen und Streifen der Membran von *Sph. acutifolium* Ehrh. v. *speciosum* W. f. *gracile* m. \*) *Schliephackeanum* von Enumclaw, Washington (No. 17).  $\frac{500}{1}$ .
14. Haarartiger Fortsatz mit Fasern, Faseranfängen, Streifen und einer Pore vom Oehrchen eines Perichätialblattes von *Sph. acutifolium* Ehrh. v. *speciosum* W. f. *capitatum* m. von Enumclaw, Washington (No. 20). c.  $\frac{370}{1}$ .
15. Junge Astblattzelle mit Löchern, einer kleinen und zwei grossen Poren von *Sphagnum Russowii* m. v. *laxum* m. f. *pallens* m. vom Snoqualmipass, Washington (No. 57). c.  $\frac{370}{1}$ .
16. Rindenzellen mit verschieden grossen Löchern, von demselben. c.  $\frac{370}{1}$ .
17. Basalzellen aus dem Blattflügel eines Stengelblattes mit zartgefaserten Hyalin- und Chlorophyllzellen und einem grossen Membranloch, von demselben. c.  $\frac{370}{1}$ .

## Literatur.

### I. Allgemeines und Vermischtes.

**Bericht** über die 30. Jahresversammlung etc. (Schrift. der phys.-ök. Ges. zu Königsberg XXXIII. 1892. p. 74.)

Darin ein Verzeichniss der 1891 beobachteten Kryptogamen (p. 115), meist Pteridophyten, nur wenige Pilze.

**Jørgensen, E.** Lidt om vegetationen ved Kaafjorden i Lyngen. (Nyt Magaz. f. naturvidensk. 1893.)

Enthält auch Standorte für Gefäßkryptogamen und zahlreiche Moose im arctischen Norwegen.

v. Lagerheim, Tromsø.

**Hennings, P.** Die schädlichen Kryptogamen unserer Gewächshäuser. (Gartenflora. 1893. p. 532.)

**Ludwig, F.** Fortschritte der Kryptogamenkunde. (Die Natur XLII. 1893. n. 29.)

**Marshall, E. S.** Some Plants observed in Scotland, July and August 1892. (Journ. of Botan. 1893. p. 228.)

Am Schluss der Liste werden einige häufigere Kryptogamen genannt (Pteridophyten und Chara.)

**Molisch, H.** Notizen zur Flora von Steiermark. (Mittheil. des naturwiss. Ver. für Steiermark 1893. 29. Heft. p. CIV.)

Neu für das Gebiet *Crenothrix Kühniana* Rabh. *Leptothrix ochracea* Kütz. Ferner Notizen über *Botrydium* und *Lycopodium*.

**Stölting, A.** Beitrag zur Kryptogamenflora des Fürstenthums Lüneburg. (Jahreshefte des naturwiss. Ver. in Lüneburg XII. 1893. p. 81.)

Aufgezählt werden 150 Laub-, 23 Lebermoose u. 89 Flechten.

**Stümcke, M.** Neu aufgefundene Kryptogamen. (Jahreshefte des naturwiss. Ver. in Lüneburg XII. 1893. p. 105.)

3 Laubmoose, 1 Lebermoos und 2 Flechten werden als neu für das Gebiet aufgeführt.

### II. Myxomyceten.

**Blytt, A.** Bidrag til kundskaben om Norges soparter. III. Myxomyceter. (Christiania Vidensk. Selsk. Forhandl. 1892, n. 2.)

Neue Arten: *Physarum lepidodermoides* Blytt, *Comatricha Sommerfeltii* Blytt, *Perichaena plasmodiocarpa* Blytt, *Trichia persimilis* Karst.  $\beta$ . *vernalis* Blytt. Bei mehreren Arten Bemerkungen in lateinischer Sprache. v. Lagerheim, Tromsö.

**Morgan, A. P.** Myxomycetes of the Miami valley II. (Journ. Cincinn. Soc. of Nat. Hist. XVI. 1893. p. 13.)

### III. Schizophyten.

**Noack, F.** Der Eschenkrebs, eine Bakterienkrankheit. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. p. 193. c. tab.)

Verf. schildert die äusseren Erscheinungen des Eschenkrebses und führt die Krankheit nach dem anatomischen Befund auf ein Bacterium zurück.

**Palla, E.** Beitrag zur Kenntniss des Cyanophyceen-Protoplasts. (Ber. d. Deutsch. Bot. Ges. XI. 1893. p. 394.)

Wir werden die Resultate der Untersuchungen des Verfassers besprechen, wenn die ausführlichere Arbeit desselben erschienen sein wird.

**Wurtz, R. et Leudet, R.** Note sur l'identité du bacille lactique de Pasteur avec le *Bacillus lactis aerogenes*. (Compt. rend. de la Soc. de biol. 1893. p. 531.)

### IV. Algen.

**Barton, E. S. A.** Provisional List of the Marine algae of the Cape of Good Hope. (Journ. of Bot. 1893. p. 53 ff.)

Im vorliegenden Verzeichniss werden die bisher am Cap beobachteten Meeresalgen zusammengestellt. An neuen Arten finden sich: *Carpoblepharis minima*, *Spermothamnium Schmitzianum* u. *Aristothamnion Tysoni*.

Am Schluss giebt Verf. eine Uebersicht der geographischen Verbreitung der Arten, aus der das Wichtigste hervorgehoben sein mag.

Im Ganzen sind am Cap 141 Gattungen mit 429 Arten beobachtet, während vom wärmeren Atlantischen Ocean 162 (859), dem Indischen Ocean 139 (514), Australien 257 (1198), den Kerguelen 48 (78) bekannt sind. Davon sind dem Cap mit dem Atl. Oc. 85 (114), mit dem Ind. Oc. 86 (89), mit Australien 113 (95), mit den Kerg. 37 (20) gemeinsam.

**Cohn, F.** Ueber Entstehung von Kalk- und Kieselgestein durch Vermittelung von Algen. (Sitzber. der Schles. Ges. f. nat. Cult. Bot. Sect. 1892. p. 33.)

**Debray, F.** Liste des Algues marines et d'eau douce récoltées jusqu'à ce jour en Algérie. (Bull. scientif. de la France et de la Belg. XXV. 1893.)

**de Toni, G. B.** Secondo pugillo di Alghe tripolitane. (Bollett. del R. Ist. Bot. dell' Univ. Parm. 1892/93. p. 23.)

**Gran, H. H.** Algevegetationen i Tönsbergfjorden. 1 Tafel. (Christiania Vidensk. Selsk. Forh. 1893, n. 7.)

Als neue Formation wird characterisirt die Ahnfeltia-Phyllophora-Formation. Bei *Elachista stellaris* Aresch. beschreibt Verf. pluriloculäre Sporangien. Die Gattung *Leptonema* Reinke wird eingezogen unter *Elachista*. Neue Arten: *Elachista fracta*, *Ectocarpus Sandrianus* Zan. f. *implexa*. Neue Gattung der Phaeophyceen: *Phaescladia*, *Thallus e filis repentibus constat in apice et infra apicem ramificantibus, veteriaribus, in crustam pseudoparenchymaticam 1—3 stratorum cellularum, organis verticalibus destitutam, concrementibus*. Sporangia unilocularia transmutatione cellularum vegetativarum oriuntur. Sporangia plurilocularia ignota. Ph. prostrata Gran auf Zosterablättern (cfr. p. 230). v. Lagerheim, Tromsö.

**Hansgirg, A.** Süßwasseralgen aus Kärnten. (Jahrbuch des naturhist. Landesmuseums von Kärnten. XXII. 1893. p. 161.)

Das vorliegende Verzeichniss ist ein Auszug aus einer umfassenderen Arbeit des Verf.: Beiträge zur Kenntniss der Süßwasseralgenflora von Kärnten, Krain, Istrien und Dalmatien (Sitzber. der k. böhm. Ges. der Wiss. 1890 II. p. 99 u. 1891 p. 297). Es ergiebt sich als Gesamtzahl der bisher bekannten Formen: 88 Gattungen mit 238 Arten und 24 Varietäten.

**Jelliffe, Sm. E.** A preliminary list of the plants found in the Ridgewood water supply of the city of Brooklyn. (Bull. Torr. Bot. Cl. XX. 1893. p. 243.)

**Mach, P.** Materiali per la ficologia parmense. (Bollett. del R. Ist. Bot. dell' Univ. Parm. 1892/93. p. 41.)

**Oltmanns, F.** Notizen über die Algenflora bei Warnemünde. (Arch. der Freunde der Naturgesch. in Mecklenb. 1893.)

**de Toni, G. B.** Interno ad una Bacillariea (*Suriraya helvetica* Brun) confermata propria della florula lacustre alpina. (Bollett. del R. Ist. Bot. dell' Univ. Parm. 1892/93. p. 37.)

— Appunti diatomologici sul lago di Fedaiia, Trentino. (l. c. p. 69.)



**Mills, Fr. Wm.** An Introduction of the Study of the Diatomaceae. London (Iliffe & Son) 1893. Pr. 12 sh.

**Gerling.** Ein Ausflug nach den ostholsteinischen Seen, verbunden mit Excursionen zum Diatomeensammeln. (Natur XLII. 1893. n. 25.)

**Pero, P.** Le Diatomee dell' Adda e di altre acque dei dintorni di Sondrio. (Malpighia 1893. VII. p. 243.)

Eine Aufzählung von 172 Arten und 237 Formen von Diatomeen, darunter viele interessante und eine neue Form.

**Schmidt, A.** Atlas der Diatomaceenkunde. Heft 46. 1893.

---

**Boldt, R.** Några sölvattens - alger från Grönland. (Botan. Notis. 1893. p. 156.)

14 Chlorophyceen aus Grönland, unter welchen neu: *Pediastrum undulatum* (Wille) Boldt (mit Abbild.).

v. Lagerheim, Tromsö.

**Eisen, G.** Restricted distribution of *Oligochaete*. (Zoe IV. 1893. p. 20.)

**Huber, J.** Contributions à la connaissance des Chaetophorées épiphytes et endophytes et de leur affinités. (Ann. sc. nat. XVI. 1893. p. 265. c. tab. 10.)

**Johnson, L. N.** Observations on the zoospores of *Draparnaldia*. (The Botan. Gaz. 1893. p. 294. c. tab.)

Verf. theilt einige interessante Beobachtungen über Bildung und Ausschlüpfen der Zoosporen von *Draparnaldia plumosa* mit.

**Klebahn, A.** Zur Kritik einiger Algengattungen. (Pringsheim's Jahrbücher f. wissensch. Bot. XXV. Heft 2. p. 278. c. tab.)

In der vorliegenden Abhandlung handelt es sich um die Gattungen *Aphanochaete* A. Braun mit der Art *A. repens* A. Br.; *Chaetosphaeridium* Klebahn mit den Arten *Ch. globosum* (Nordstedt) Klebahn (non Hansgirg), syn. *Herposteiron globosum* Nordstedt und *Ch. Pringsheimii* Klebahn; *Nordstedtia* Borzi mit der Art *N. globosa* Borzi; *Dicoleon* Klebahn nov. gen. mit der Art *D. Nordstedtii* Klebahn; *Conochaete* Klebahn nov. gen. mit der Art *C. polytricha* (Nordstedt) Klebahn, syn. *Aphanochaete polytricha* Nordstedt und *C. (c?) comosa* Klebahn nov. spec. Als species dubiae blieben dem Verfasser übrig: *Aphanochaete vermiculoides* Wolle und drei von Hansgirg beschriebene Arten, die dieser Autor selbst für gewisse Entwicklungszustände einiger *Chaetophora*- und *Stigeoclonium*-Arten ansieht, nämlich: Her-

posteiron polychaete Hansg., *H. globiferum* Hansg und *H. hyalothece* Hansg.

**Wildeman, E. de.** Quelques mots sur le *Pediastrum simplex* Meyen. (Bull. de l'herb. Boiss. I. 1893. p. 417. c. tab.)

Verf. geht auf die grosse Variabilität der Art näher ein.

— Note sur le *Chlorocystis Cohnii* (Wright) Reinh. (Bull. de la Soc. belge de microsc. XIX. 1893. p. 140.)

— Le genre *Scenedesmus* Meyen. (La Notarisia 1893. Nr. 4.)

Enthält Betrachtungen über die Veränderlichkeit der Arten der genannten Gattung nach Untersuchungen des Verfassers und anderer Forscher und eine Aufzählung und Beschreibung der Arten nebst analytischem Schlüssel zur Bestimmung derselben. Unter dem Namen *S. variabilis* de Wildem. (syn. *S. obtusus* Franzé) werden die älteren Arten *S. bijugatus* Turp. und *S. quadricauda* (Turp.) Bréb. zusammengefasst.

**Zopf, W.** Ueber die eigenthümlichen Strukturverhältnisse und den Entwicklungsgang der *Dictyosphaerium*-Kolonien. (Beiträge zur Physiologie und Morphologie niederer Organismen. Herausgeg. von W. Zopf. 3. Heft 1893. p. 15. c. tab.)

Der Verfasser fasst die interessanten Ergebnisse seiner Untersuchungen folgendermaassen zusammen: „1. *Dictyosphaerium Ehrenbergianum* ist eine in Sporangien fructificirende Alge. 2. Sie bildet Stöcke mit festgehefteter Basis und freiem Scheitel. 3. Die Stöcke bestehen aus Systemen aufeinander sitzender successiver Generationen. 4. Dieselben tragen den Character von zwei oder mehrfach zusammengesetzten Dolden. 5. Nur die Glieder der jeweiligen Endgeneration sind lebensfähig, von den vorausgegangenen Generationen sind nur noch die leeren Häute vorhanden, welche stark vergallerten. 6. Die anfangs festsitzenden Stöcke können sich früher oder später ablösen und werden dann frei schwimmend angetroffen. In diesem Zustande können durch Verschiebungen der Elemente Formänderungen an den Kolonien auftreten, so dass mehr gerundete Familien entstehen. 7. Die Gonidienbildung in den Sporangien findet durch Theilung nach zwei Richtungen statt, welche aufeinander und zur Quertheilung des Sporangiums senkrecht stehen. Aus diesen Ergebnissen folgt, dass die Annahme Nägeli's und der späteren Algologen, nach welchen der Bau der *Dictyosphaerium*-Kolonien ein centrischer wäre, und vom Centrum aus feine sich verzweigende Fäden nach der Peripherie hin strahlten, welche an ihren Enden die Gonidien trügen, nicht

mehr aufrecht erhalten werden kann.“ — Die nächsten Verwandten von *Dictyosphaerium* sind *Sciadium*, *Actidesmium*, *Cosmocladium*, *oocardium*. Diese Gattungen vereinigt nun auch Zopf zur Familie der *Sciadiaceen*, welche er am Schluss characterisirt. Die gut ausgeführte Tafel erläutert die vom Verfasser erforschten entwicklungsgeschichtlichen Vorgänge.

---

**Giesenhagen, K.** Die bayrischen Characeen. (Ber. d. Bayr. Bot. Ges. II. 1892. p. 20.)

**Groves, H. and Groves, J.** Notes on Irish Characeae. (The Irish Naturalist. 1893. n. 6.)

---

**Gran, H. H.** En norsk form af *Ectocarpus tomentosoides* Farlow. (Christiania Vidensk. Selsk. Forh. 1893. n. 17.) 1 Tafel.

*E. tomentosoides* Farl.  $\beta$  *norvegicus* Gran parasitisch auf *Laminaria saccharina* bildet eine Uebergangsform zwischen den *Ectocarpaceen* und *Elachistaceen* und vielleicht auch *Chordariaceen*.

v. Lagerheim, Tromsö.

**Hansteen, B.** Studien zur Anatomie und Physiologie der *Fucoideen*. (Jahrbücher für wissensch. Botanik. XXIV. Heft 3. p. 318. Taf. 64.)

Die Abhandlung enthält interessante Untersuchungen über die Anatomie von *Pelvetia canaliculata* (L.) Desne. et Thuret und *Sargassum bacciferum* (Turner) J. Ag. Bei ersterer unterscheidet der Verfasser folgende Gewebesysteme: 1. das Assimilationssystem, 2. das Speicherungssystem, 3. das Leitungssystem, 4. das mechanische System; bei letzterem nur die drei erstgenannten Gewebesysteme. Der zweite Theil der Abhandlung führt den Titel: Ueber Assimilation und Assimilationsproducte bei den *Fucoideen*. Mit Ausnahme des mechanischen Gewebesystems enthalten die Zellen ausser *Phaeoplasten* grössere und kleinere Körnchen einer stark lichtbrechenden Substanz, welche Reinke für fettes Oel, Berthold für Proteinsubstanz, Schmitz für Stärke hielt. Nach dem Verfasser bestehen nun diese Körnchen aus einem eigenthümlichen Kohlenhydrate, das der Gruppe  $(C_6 H_{10} O_5)_n$  angehört und das er *Fucosan* benennt und als Product der *Phaeoplasten* auffasst. Die Reactionen des *Fucosans* werden angegeben, doch müssen wir in Bezug auf diese auf das Original verweisen.

---

**Foslie, M.** The norwegian Forms of *Ceramium*. 3 Plates. (Repr. fr. Kgl. norsk. Videnskab. Setzk. Skrift. Trondhjem. 1893.)

Kritische Bearbeitung der Ceramien Norwegens. Neue Formen: *C. gracillimum* Harv. f. *intermedia*, *C. diaphanum* (Lightf.) Roth. f. *patentissima*, *C. circinatum* Kütz. f. *tenuis*, f. *genuina*, f. *rigida*, f. *divaricata*, f. *borealis*.

v. Lagerheim, Tromsö.

## V. Pilze.

**Allescher, A.** Verzeichniss in Südbayern beobachteter Pilze. (Ber. d. Bayr. Bot. Ges. II. 1893. Krypt. p. 12.)

Neu sind *Phyllosticta Chamaebuxi*, *Myxosporium padinum*, *Septomyxa padina*, *Ramularia Epilobii*, *R. Cirsii*, *Cercosporella Primulae* und *Fusoma Veratri*.

**Atkinson, G. F. and Schrenk, H.** Fungi of Blowing Rock, N. C. (Journ. of the Elisha Mitchell Scientific Soc. IX. 1893. p. 95.)

**Bourquelot, E.** Présence et rôle de l'emulsine dans quelques champignons parasites des arbres ou vivant sur le bois. (Compt. rend. de la Soc. de biol. 1893. 29. Juli.)

**Cockerill, T. D. A.** Notes on some Fungi collected in Jamaica. (Bull. Torr. Bot. Cl. XX. 1893. p. 295.)

**Dietel, P.** Descriptions of new species of Uredineae and Ustilagineae, with remarks on some other species. (The Botan. Gaz. 1893. p. 253.)

Neu sind *Ustilago Holwayi* Diet., *Puccinia rufescens*, *intermedia*, *californica*, *Cymopteri*, *Polemonii*, *Uredo Arbuti* bei sämtlichen Diet. et Holway als Autoren.

**Ellis, J. B.** Descriptions of some new species of Fungi. (Journal of Mycology VII. 1893. p. 274.)

**Ellis, J. B. and Everhart, B. M.** New Californian fungi. (Erythea I. 1893. p. 145.)

**Halsted, B. D.** Some new weed fungi. (Bull. Torr. Bot. Cl. XX. 1893. p. 250.)

**Lietz, A.** Ueber die Vertheilung des Phosphors in einzelnen Pilzen unter Berücksichtigung der Frage nach dem Lecithingehalt derselben. (Inaug.-Diss.) Dorpat 1893.

**Magnus, P.** Verzeichniss der vom 11. August bis zum 10. Sept. 1891 bei Bad Kissingen gesammelten, meist parasitischen Pilze. (Ber. der Bayr. Bot. Ges. II. 1892. Kryptog. p. 1.)

Neu sind in dem interessanten Verzeichniss *Peronospora Cytisi* P. Magn. und in einem von Allescher gegebenen Anhang *Phyllosticta apatela* Allesch., *Placosphaeria Teucree*, *Septoria Magnusiana*, *S. apatela* und *Cercosporella Magnusiana*.

**Rostrup, E.** Mykologiske Meddelelser. (Botanisk Tidsskrift XVIII, 2. 1893. p. 65.)

— De i Danmark paa Leddyr optraedende Snyltesvampe. (Videnskabs Medded. fra den naturh. For. i Kjobenhavn 1893. p. 78.)

— Oversigt over de i 1891 indløbne Forespørgelser angaaende Sygdomane hos Kulturplanter. (Tidsskr. f. Landökon. 1892.)

Näher besprochen werden *Plasmodiophora Brassicae* auf *Brassica Rapa rapifera*, *Phoma Napobrassicae* n. sp. auf Rüben, *Phytophthora infestans* auf Kartoffeln, *Sclerotinia Fuckeliana* auf blauen und besonders auf gelben Lupinen, *Sclerotinia Libertiana* auf *Carum Carvi*, *Scolecothricum Hordei* auf *Hordeum*, *Scolecothr. graminis* auf Hafer, *Fusarium graminearum* auf Roggen, *Rhizoctonia* auf *Medicago lupulina*, *Ovularia sphaeroidea* auf *Vicia villosa*.  
v. Lagerheim, Tromsö.

**Schnabl, J. N.** Mykologische Beiträge zur Flora Bayerns. (Ber. der Bayr. Bot. Ges. II. 1892. p. 63.)

Neu sind *Curreya Rehmii*, *Diplodia Coluteae*, *D. Caraganae*, *Massonia populina* und *Cryptomela Allescheri*.

**Stümcke, M.** Verzeichniss der bei Lüneburg aufgefundenen Pilze. (Jahreshefte des naturwiss. Vereins in Lüneburg. XII. 1893. p. 45.)

Verf. führt aus dem Gebiet 296 Formen auf, darunter viele interessante Arten.

**Thaxter, R.** Fungi described in recent reports of the Connecticut Experiment station. (Journ. of Mycology. VII. 1893. p. 278.)

**Tubeuf, C. v.** Mittheilungen über einige Pflanzenkrankheiten. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1891. p. 201.)

Verf. berichtet über eine Menge verschiedener von Pilzen verursachter Pflanzenkrankheiten, die er in den Nordalpen beobachtete.

**Wildeman, E. de.** Notes mycologiques. (Ann. de la Soc. belge de microsc. XVII. 1893. p. 3. c. tab. 2.)

**Winterstein, E.** Zur Kenntniss der Pilzcellulose. (Ber. d. Deutsch. Bot. Ges. XI. 1893. p. 441.)

**Zopf, W.** Zur Kenntniss der Färbungsursachen niederer Organismen. III. (Beitr. z. Physiol. u. Morph. niederer Organ. 3. Heft. 1893. p. 2 b.)

Verf. berichtet über das Vorkommen Carotinartiger Farbstoffe bei niederen Krebsen und einigen Pilzen.

*Polystigma rubrum* enthält 2 Carotine, ein rothes und gelbes, während *P. ochraceum* nur ein gelbes producirt. Ersteres Resultat ergab auch *Nectria cinnabarina*, nur erwies sich der rothe Farbstoff (*Nectriin*) als vom *Polystigmin* sehr verschieden. *Ditiola radicata* und *Calocera viscosa* bilden beide ein gleiches gelbes Carotin.

— Zur Kenntniss etc. IV. (1. c. p. 60.)

Untersucht sind die Farbstoffe von *Polyporus sanguineus*, *Cortinarius cinnabarinus* und *cinnamomeus*. Alle diese Pilze enthalten mehrere Farbstoffe, gelbe oder rothe, die bestimmte chemische Unterscheidungsmerkmale gegen einander aufweisen. Betreff der Einzelheiten sei auf die interessante Arbeit selbst verwiesen.

— Kritische Bemerkungen zu Brefeld's Pilzsystem. (Beiträge zur Physiol. u. Morphol. niederer Organ. 3. Heft. p. 1. 1893.)

Verf. legt sich die beiden Fragen zur Beantwortung vor:

1. Ist das Aufgeben des Begriffes der Mycomyceten im früheren Brefeld'schen Sinne zulässig?

Diese Frage wird in verneinendem Sinne beantwortet, weil durch das Aufgeben des klaren Begriffes der Mycomyceten der wichtige Unterschied zwischen den niederen und höheren Pilzen verwischt würde.

2. Ist die Creirung der Gruppe der Mesomyceten berechtigt?

Auch diese Frage verneint Verf. und zwar deswegen, weil er es nicht für bewiesen hält, dass die Ustilagineen (*Hemibasidii*) basidienähnliche, die *Hemiasci* ascenähnliche Fructification haben oder mit anderen Worten, dass die Basidie ein regelmässiger Conidienträger, der Ascus ein ebensolches Sporangium ist.

**Zukal, H.** Mykologische Mittheilungen. (Oesterr. Bot. Ztschr. 1893. p. 168 ff.)

Verf. bringt von mehreren neuen und interessanten Formen nähere Mittheilungen über Bau- und Entwicklungsgeschichte. Es kann leider nicht auf die vielfachen merkwürdigen Abweichungen, welche mehrere Formen von dem bekannten Entwicklungsgang anderer besitzen, eingegangen werden, man vergleiche darüber die Arbeit selbst. Geschildert werden die Arten *Aspergillus Rehmii* n. sp., *Cleistotheca papyrophila* n. gen. et n. sp. *Perisporiarum* auf feuchter Baumwolle, *Lecythium*

aerugineum n. gen. et n. sp. Hypocreacearum auf der Rinde alter Weidenbäume, Cyanocephalum murorum n. gen. et n. sp. Pyrenomycetum auf feuchten Mauern (zusammen mit Thelocarpon Nyl. in die neue Familie Thelocarpeae gestellt). Ferner berichtet Zukal über den merkwürdigen Fall, dass Sordaria fimicola sich auch parasitisch ernähren kann, Halobyssus moniliformis wurde in gesättigter Kochsalzlösung beobachtet. Endlich wird am Schluss der Arbeit noch eine neue Chytridiacee Rhizophlyctis Tolypotrichis beschrieben.

---

**Berlese, A. N.** Nota sulla Peronospora della Vite. (Rivista di patol. veget. II. 1893. p. 109.)

— Ancora sulla questione della cura preventiva a base di solfato di rame onde preservare la vite dagli attacchi della peronospora. Lettera aperta al Dot. Pico Pichi. (l. c. p. 111.)

**Dangeard, P. A.** Le Polysporella Kützingii Zopf. (Le Botaniste 3 sér. 5. Fasc. 1893. p. 209.)

Verf. giebt an, dass die Gattung Polysporella Zopf deshalb zu streichen sei, weil sich der Entwicklungsgang der einzigen Arten aus dem von Pseudospora Nitellarum und ihrem Parasiten Nuclearia simplex zusammensetze.

**Harz, C. O.** Verzeichniss der Bayrischen Zygo- und Leptomyceten. (Ber. d. Bayr. Bot. Ges. II. 1892. p. 70.)

**Raunkiaer, C.** Et Par nye Snyltesvampe. (Botanisk Tidsskrift XVIII., 3—4. 1893. p. 108.)

Als neu beschrieben: Peronospora stigmaticola und Entomophthora Nebriae.

**Rumm, C.** Zur Frage nach der Wirkung der Kupferkalksalze bei Bekämpfung der Peronospora viticola. (Ber. der Deutsch. Bot. Ges. XI. 1893. p. 445.)

**Zopf, W.** Ueber eine Saprolegniee mit einer Art von erysipheenähnlicher Fruchtbildung. (Beitr. z. Physiol. u. Morph. niederer Organ. 3. Heft. 1893. p. 48. c. tab. 2.)

Auf in Wasser faulenden Sphagnen fand Verf. eine neue Saprolegniacee Dictyuchus carpophorus. Dieselbe zeichnet sich vor allen übrigen Vertretern der Familie durch eine weitgehende Hüllenbildung am Oosporangium aus. Die von demselben Faden entspringenden Hüllzweige umgeben das Oosporangium entweder ganz oder doch beinahe lückenlos. Verf. fasst diese Hülle als Homologon der Antheridialäste auf. Zugleich sucht er die

de Bary'sche Ansicht aufrecht zu erhalten, dass die Hüllenbildung bei *Podosphaera* ihr Analogon in der bei den Saprolegniaceen, speciell bei der neuen Art, fände; er verwirft infolgedessen die Ansicht Brefeld's, wonach die Hüllenbildung bei den Ascomyceten sich von den Zygomyceten herleitet.

---

**Pitzorno, M.** Sulla germinazione delle spore dell' *Ustilago bromivora* Fisch. de Waldh. Bologna. (Gamberini & Parmeggiani.) 1893. c. tab.

---

**Brick, C.** Ueber *Nectria cinnabarina* (Tode) Fr. (Jahrb. der Hamburg. Wissenschaftl. Anstalten. X. 2. 1893.)

Nach Beobachtungen des Verfassers ist *Nectria cinnabarina* zu den parasitischen Pilzen zu zählen, die ein Erkranken und Absterben der davon befallenen Pflanzen verursachen. Die Verbreitung des Pilzes erfolgt sowohl durch Ascosporen, als durch Mikro- und Macroconidien. Für Baumschulen, Gartenanlagen u. s. w. vermag der überall gemeine Pilz, wie bekannt, höchst verderblich zu werden.

**Kryptogamenflora** von Schlesien. Pilze von **Dr. J. Schroeter**, 2. Hälfte, 1. Lief. 1893.

Mit der vorliegenden Lieferung beginnt die Bearbeitung der Ascomyceten. Die Art der Behandlung ist dieselbe vortreffliche wie im 1. Bande, so dass es überflüssig erscheint, darüber Näheres zu sagen.

Verf. behandelt in der Unterordnung der Discomyceten zuerst die Taphriinei, dann als 2. Abtheilung Ascocorticinei (bei *Ascocorticium* ist der Autor Brefeld et Tavel), ferner die Helvellinei, die Pezizinei und die Cenangiinei, womit das Heft abbricht. Neu ist die Gattung *Ascocalathium* Eidam (Fam. Ascodesmidacei).

*Thelebolus* stellt Schroeter wieder zu der Familie der Ascobolaceen im Gegensatz zu Brefeld, der die Gattung als Typus einer neuen Familie der Hemiasci auffasst. Nebenächlich sei noch bemerkt, dass für *Sclerotinia baccarum* diejenigen Standorte aus dem Riesengebirge, welche Ascheron und Magnus in ihrer Abhandlung über die Verbreitung der weissfrüchtigen Heidelbeere und der Sclerotinienkrankheiten von *Vaccinium* ergeben, nicht aufgeführt werden.

**Massalongo, C.** Intorno alla *Taphrina cerasi* (Fuck.) Sadeb. (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 426.)



**Prillieux, E.** Fruits momifiés des Cognassiers de l'Aveyron. (Compt. rend. de la Soc. de biol. de Paris. 1893. p. 414.).

— La Pezize des fruits momifiés du Cognassier. (Bull. Soc. Bot. de Fr. 1893. p. 219.) cfr. Hedwigia 1893. p. 240. (Ciboria Linhartiana).

— Une maladie de la Barbe de Capucin. (Bull. Soc. Bot. de Fr. 1893. p. 208.).

Verf. beschreibt die „Minet“ genannte Krankheit der Endivienpflänzchen, die von einer Sclerotinia verursacht wird und giebt als Heilmittel Besprengen der Pflanzen mit Kupfersaccharat an.

**Sadebeck, R.** Die parasitischen Exoasceen. Eine Monographie. Mit 3 Tafeln. Hamburg, 1890. (Aus Jahrb. Hamb. wissenschaftl. Anstalten X, 2.).

Auf Grund der vom Verfasser ausgeführten entwickelungsgeschichtlichen und biologischen Untersuchungen werden die parasitischen Exoasceen in 3 Gattungen getheilt. Das Genus *Exoascus* ist durch ein perennirendes Mycel, das subcuticular ist und im Laufe der Entwicklung keinerlei Differenzirungen erfährt, ausgezeichnet. Die Arten dieser Gattung erzeugen Deformationen ganzer Sprosse der Nährpflanzen (Hexenbesenbildungen). Die Gattung *Taphrina* besitzt ein vegetatives, subcuticulares Mycel, welches stofflichen Veränderungen während der Entwicklung unterworfen ist. Auf den Blättern der Wirthspflanze werden Flecke resp. Pusteln hervorgerufen. Bei der neu aufgestellten Gattung *Magnusiella* verbreitet sich das vegetative Mycel in den inneren Geweben der befallenen Pflanzentheile und versendet von hier aus Verzweigungen zur Oberfläche. Die Asken entstehen einzeln und gehen aus keinem gemeinsamen Hymenium hervor. Es werden 5 bisher zu *Taphrina* gestellte Arten diesem Genus einverleibt: *T. Potentillae* (Farl.) Joh., *T. lutescens* Rostr., *T. flava* Farl., *T. Githaginis* Rostr., *T. Umbelliferarum* Rostr.

Auf Seite 44 geht Verfasser zur Besprechung der einzelnen Arten über. Unter *Exoascus* werden *E. Rostrupianus* und *E. communis* neu beschrieben. Ersterer erzeugt die bekannten Taschen auf *P. spinosa* und wurde bisher zu *E. Pruni* Fuck. gestellt, letzterer findet sich in Nordamerika auf Früchten von *P. americana*, *pumila* und *maritima*.

*E. Crataegi* (Fuck.) Sadeb. ist richtig zu stellen mit (Fuck.) Sacc., ebenso *E. minor* (Sadeb.) Sacc., *E. Farlowii* (Sadeb.) Sacc. \*)

---

\*) Vergleiche Sacc. Syll. X. p. 70.

In der Gattung *Taphrina* wird eine neue Art, *T. Johansonii*, aufgestellt, die sich in Carpellern von *Populus tremula* findet und bisher von Johanson zu *T. rhizophora* gezogen wurde. *T. Sadebeckii* Johans. (1885) muss jetzt nach dem Prioritätsgesetz wieder *T. flava* (Sadeb.) = *Exoascus flavus* Sadeb. (1884) heissen, da *Taphrina flava* Farl. (1883) in die neue Gattung *Magnusiella* als *M. flava* (Farl.) Sadeb. gestellt worden ist. Die von Giesenhagen aufgestellte Gattung *Taphrinopsis* mit *T. Laurencii* wird zu *Taphrina* gestellt.

**Selby, A. D.** The Ohio Erysipheae. (Bull. of the Ohio Exper. Station n. III. 1893.)

**Thaxter, R.** New species of Laboulbeniaceae from various localities. (Proceed. of the Americ. Acad. of arts and sc. 1893. p. 156.)

**Costantin, J. et Matruchot, L.** Sur un nouveau procédé de culture du champignon de couche. (Compt. rend. 1893. 3 juill.)

Um die Feinde von den Champignonsculturen abzuhalten, schlagen Verf. vor, den Pilz in künstlichem Nährmedium bis zu einer gewissen Grösse des Mycels zu züchten und dann erst in die grossen Zuchtbehältnisse zu setzen. In der That würde gegen manche Feinde der so lohnenden Cultur sich auf diese Weise erfolgreich ankämpfen lassen.

**Delogne, C. H.** Champignons basidiomycètes nouveaux ou rares pour la flore belge. (Compt. rend. des séanc. d. l. Soc. roy. de bot. de Belg. XXXII. 1893. Pt. II. p. 40.)

**Dangeard, P. A. et Sappin-Trouffy.** Urédinées. (Le Botaniste 3 sér. 4 fasc. 1893. p. 119.)

**Sappin-Trouffy.** La pseudo-fécondation chez les Urédinées et les phénomènes qui s'y rattachent. (l. c. 3 sér. 5 fasc. 1893. p. 205.)

Die wichtigsten Resultate der beiden Abhandlungen sind folgende: Die Zellen der Uredineen enthalten jede 2 Kerne, also auch die der Teleutosporen.

Nun vereinigen sich, wenn die Membranen der Teleutosporen zu cuticularisiren beginnen, die Kerne zu einem grossen, die Mitte der Zelle einnehmenden Kern. Diese eigenthümliche Erscheinung wird als ein Rest von Befruchtung (Scheinbefruchtung) gedeutet.

**Fairman, Ch. E.** Hymenomyceteae of Orleans Co., N. Y. (Proc. of the Rochester Ac. of Sc. II. 1893. p. 154.)

**Fischer, Ed.** Neue Untersuchungen zur vergleichenden Entwicklungsgeschichte und Systematik der Phalloideen. Mit 3 Tafeln und 5 Figuren in Holzschnitt. (Druckschriften der schweizerischen naturforsch. Gesellschaft. Bd. XXXIII, I. 1893. Zürich.)

Verfasser behandelt in dem entwicklungsgeschichtlichen Theil die Entwicklung der Fruchtkörper von *Lysurus*, sowie die des Receptaculum bei *Simblum periphragmoides* und *Clathrus cibarius forma gracilis*. Hierauf folgen Mittheilungen über Jugendstadien von *Aseroë*, über die Indusium-Anlage von *Ithyphallus impudicus*, über die Fruchtkörper-Entwicklung von *Ithyphallus Ravenelii* und über *Mutinus boninensis* n. sp.

In dem systematischen Theil werden Ergänzungen zu den früheren Untersuchungen des Verfassers gegeben. Diese beziehen sich auf 17 Arten aus der Section der Clathreae, darunter *Clathrus intermedius* E. Fisch. n. sp. und auf 14 Arten aus der Section der Phalleae, von denen *Ithyphallus Lauterbachii* P. Henn. und *Mutinus boninensis* E. Fischer als neue Arten zu erwähnen sind. Von *Dictyophora phalloidea* Desv. werden 2 neue Varietäten  $\alpha$ ) *guyanensis* E. Fisch.,  $\beta$ ) *Lauterbachii* E. Fisch. aufgestellt.

Im III. Kapitel giebt Verfasser Mittheilungen über die Verwandtschaftsverhältnisse der Phalloideen. Die Gruppe der Phalleae zeigt nach Fischer keinen Uebergang zu den Clathreae, sondern es stellen sich beide als zwei Reihen dar, die von den Hymenogastreen, Hymenogaster und Hysterangium ausgehend, in gleicher Richtung fortschreiten und ihren Höhepunkt einerseits in *Ithyphallus* und *Dictyophora*, andererseits in *Aseroë* und *Calathiscus* erreichen. Die Sphaeroboleae sind als parallel ausgebildete Gruppe den Phalloideen an die Seite zu stellen.

**Galloway, B. T.** Experiments in the treatment of rusts affecting wheat and other cereals. (Journ. of Mycology VII. 1893. p. 195.)

**Klebahn, H.** Vorläufige Mittheilung über den Wirthswechsel der Kronenrostes des Getreides und des Stachelbeerrostes. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. p. 199.)

Die alte *Puccinia coronata* muss in 2 Arten zerlegt werden: *P. coronata* mit den Aecidien auf *Frangula* *Alnus*, *P. coronifera* Kleb. auf *Rhamnus*-Arten (*cathartica* haupts.).

Zu Aecid. *Grossulariae* gehört eine Puccinie auf *Carex*. Aussaaten von Teleutosporen einer *Carexpuccinie* ergaben dies Aecidium u. Aec. *Urticae*. Da es unwahrscheinlich ist, dass beide Aecidien identisch sind, so dürften 2 Puccinien gemischt auf der *Carex* gewesen sein.

**Magnus, P.** Ueber die auf Compositen auftretenden Puccinien mit Teleutosporen vom Typus der *Puccinia Hieracii* nebst einigen Andeutungen über den Zusammenhang ihrer specifischen Entwicklung mit ihrer verticalen Verbreitung. (Ber. d. D. Bot. Ges. 1893. p. 453. c. tab.)

Verf. berichtet ausführlich über Bau und Vorkommen der auf Compositen auftretenden Puccinien, welche in die Gruppe der alten Sammelart *P. flosculosorum* gehören. Interessant ist die Verbreitung der einzelnen Arten. Diejenigen mit complicirtem Generationswechsel sind in der Ebene häufig, wo die Vegetationsperiode lang ist, die Formen mit geringerem oder keinem Generationswechsel finden sich nur in den höheren Alpen; für den kurzen Sommer der Höhen sind also diese Arten vorzüglich angepasst.

**Pirotta, R.** *Geaster fornicatus* (Huds.) Fr. (Boll. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 325.)

**Plowright, C. B. and Thomson, W.** Life history of the *Aecidium* on *Paris quadrifolia*. (Journ. Linn. Soc. Bot. XXX. 1893. n. 205.)

**Sappin-Trouffy.** Étude sur les suçoirs des Uredinées. (l. c. 3 sér. 5 fasc. 1893. p. 215. c. tab.)

Verf. schildert das Mycel und die Haustorien einiger Uredineen.

**Soppitt, K. T.** *Aecidium leucospermum*. (Journ. of Botan. 1893. p. 273.)

**Tracy, S. M.** Descriptions of new species of *Puccinia* and *Uromyces*. (Journ. of Mycology VII. 1893. p. 281.)

---

**Arnold, F.** Zur Lichenenflora von München. (Ber. d. Bayr. Bot. Ges. II. 1892.)

Der erste Theil der Arbeit enthält Nachträge zum früheren Verzeichniss. Im zweiten Theil werden die Flechten Münchens in ihrer Abhängigkeit vom Substrat näher betrachtet. Verf. giebt Verzeichnisse der Formen, die auf den verschiedenen Unterlagen bisher beobachtet sind, daneben finden sich ausserordentlich werthvolle Bemerkungen über Schnelligkeit des Flechtenwachsthums und über das Verhalten zu mehreren Substraten.

**Bogue, E. E.** Lichens of Ohio. (Journ. Cincinn. Soc. Nat. Hist. XVI. 1893. p. 37.)

**Deichmann Branth, J. S.** Om Udvikling og Afaendring hos *Verrucaria hydrela* Ach. (Botanisk Tidsskrift. XVIII., 2—4. 1893. p. 104.)

**Errera, L.** Sur le „Pain du ciel“ provenant du Diarbékir. (Bull. de l'Acad. roy. de Belg. ser. III. T. XXVI. 1893. n 7.)

**Jatta, A.** Materiali per un censimento generale dei Licheni italiani. (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 314, 358, 401.)

**Kernstock, E.** Zur Lichenenflora Steiermarks. (Mittheil. des naturw. Ver. f. Steiermark. 29. Heft. 1893. p. 200.)

— Lichenen von Brixen und Umgebung. (Zeitschr. des Ferdinandeums, Innsbruck, 3. Folge, Heft 37. 1893. p. 297.)

**Lederer, M.** Einige für Bayern neue Flechten. (Ber. d. Bayr. Bot. Ges. II. 1893. p. 72.)

**Möller, A.** Ueber die eine *Thelephoree*, welche die Hymenolichenen *Cora*, *Dictyonema* und *Laudatea* bildet. (Flora. 1893. p. 254)

Die Arbeit ist ausserordentlich reich an Beobachtungen über das Wachsthum und Vorkommen der 3 Hymenolichenengattungen bei Blumenau in Brasilien. Das wichtige Resultat der Arbeit ist der Nachweis, dass alle 3 Gattungen nur von einem Pilze, einer *Thelephoree*, gebildet werden. Es entsteht *Cora*, wenn der Pilz mit *Chroococcus* vergesellschaftet ist, *Dictyonema*, wenn er *Sytonema* umspinnt. Die Gattung *Laudatea* Johow kann nur als Wuchsform von *Dictyonema* angesehen werden, wenn nämlich der Pilz sich dem fädigen Wachsthum der Alge anschliesst und so bandartige oder fädige Ueberzüge auf Moosen und Farnen bildet. *Cora* und *Dictyonema* sind im Aeusseren sehr ähnlich, unterscheiden sich aber sofort durch die Gonidien.

**Pound, R.** Symbiosis and Mutualism in Lichens. (The Americ. Natural. XXVII. 1893. p. 509.)

**Schuler, J.** Ein Beitrag zur Flechtenflora der näheren Umgebung Triests. (Oesterr. Bot. Zeitschr. 1893. p. 351.)  
Standortsangaben einiger Flechten.

---

**Bay, J. Chr.** The spore-forming species of the genus *Saccharomyces*. (The Americ. Natur. XXVII. 1893. p. 685.)

Enthält eine Aufzählung der sporenbildenden Arten von *Saccharomyces* und Angaben über die Culturbedingungen, unter welchen die Sporenbildung erfolgt.

**Cooke, M. C.** Anthracnose of the vine. (The Gard. Chron. ser. III. vol. XIV. 1893. p. 33.)

**Elion, H.** Studien über Hefe. (Centralbl. f. Bact. u. Par. XIV. 1893. p. 53.)

**Gilthay, H.** Ueber die Schwärze des Getreides. (Zeitschr. f. Pflanzenkr. 1893. p. 200.)

Die Körner stark von *Cladosporium herbarum* befallenen Getreides wurden mit heissem Wasser behandelt und ergaben durchweg gesunde Pflanzen.

**Halsted, B. D.** Identity of anthracnose of the bean and watermelon. (Bull. Torr. Bot. Cl. XX. 1893. p. 246.)

**Hartig, R.** *Septoria parasitica* in älteren Fichtenbeständen. (Forstl. naturwiss. Zeitschr. II. 1893. p. 357.)

**Möller, H.** Weitere Mittheilungen über den Zellkern und die Sporen der Hefe. (Centralbl. f. Bact. u. Par. XIV. 1893. p. 358.)

— Neue Untersuchungen über den Zellkern und die Sporen der Hefen. (Ber. d. Deutsch. Bot. Ges. XI. 1893. p. 403.)

Der Verfasser gehört zu denjenigen Forschern, welche an dem Vorhandensein eines normalen Zellkernes in den Zellen der Hefen festhalten, und will denselben auch in den auskeimenden Sporen derselben nachgewiesen haben, ebenso gesteht er das Vorhandensein einer Membran diesen zu. Verfasser kommt danach im Gegensatz zu seinen früheren Anschauungen zu dem Schluss, dass die *Saccharomyceten* zwar echte Sporen in der Mutterzelle bilden, ob sie aber deshalb zu den *Ascomyceten* zu rechnen seien, erscheint ihm noch nicht bewiesen, und er stellt sie bis auf Weiteres zu den *genera incertae sedis*.

**Pierce, N. B.** Remedies for the almond disease caused by *Cercospora circumscissa* Sacc. (Journ. of Mycology XII. 1893. p. 232. c. tab. 3.)

**Sarauw, G. F. L.** Rodsymbiose ag Mykorrhizer, saerlig hos Skovtraerne. (Botanisk Tidsskrift XVIII., 3—4. 1893. p. 127. c. tab. 2.)

**Sauvagean, C. et Perraud, J.** Sur un champignon parasite de la Cochylis. (Compt. rend. 1893. 10 juill.)

**Wehmer, C.** Beiträge zur Kenntniss einheimischer Pilze. I. Zwei neue Schimmelpilze als Erreger einer Citronensäure-Gährung. c. tab. (Hannover u. Leipzig [Hahn] 1893.) Mit 2 Tafeln und einem Holzschnitt — 4 Mark.

Verf. fand in unreinen Kulturen von *Penicillium glaucum* mehrmals Spuren von Citronensäure. Da nun noch nie beobachtet worden war, dass dieser Pilz eine Citronensäuregährung hervorruft, vermuthete Verf. die Anwesenheit anderer Pilze in diesen Kulturen, und es gelang ihm auch, dieselben auf ausgelegten Citronenscheiben und auf citronensäurehaltigen Säften zu gewinnen und Reinkulturen derselben anzulegen. Es erwies sich, dass zwei Formen festzustellen waren, denen die Eigenschaft in hohem Grade zukommt, Zuckersäfte in Citronensäure umzusetzen. Ferner zeigte es sich, dass dieselben in vielfachen Punkten vom gemeinen grünen Schimmel abweichen. Verf. stellte deshalb auf sie hin eine neue Gattung *Citromyces* auf, deren beide Arten er als *C. Pfefferianus* und *C. glaber* bezeichnete. Beide Arten sind für die Praxis von hoher Bedeutung, weshalb Verf. seine Versuche im Grossen anstellte und durch die günstigen Ergebnisse bewogen sein Verfahren patentiren und fabrikmässig ausbeuten liess. Bezüglich der näheren Details, welche in sehr ausführlicher und übersichtlicher Weise dargelegt werden, sei auf das Original verwiesen.

**Wichmann, H.** Ueber die Ascosporenzüchtung auf Thon. (Centralbl. f. Bact. u. Par. XIV. 1893. p. 62.)

**Will, H.** Ueber die Wirkungen einiger Desinfectionsmittel auf Hefe. (Zeitschr. f. das gesammte Brauwesen XVI. 1893.)

## VI. Moose.

**Amann.** Méthode expéditive de préparations microscopiques pour les mousses. (Revue bryol. 1893. p. 74.)

**Arnell, H. Wilh.** S. F. Gray's lefvermoss - släkten. (Botan. Notis. 1893. p. 137.)

Verf. vertheidigt die Lebermoos - Gattungen Gray's gegen Le Jolis und motivirt besonders die Aufrechthaltung der Gattungen *Bazzanius* Gray (*Mastigobryum* Nees), *Marchesinus* Gray (*Phragmicorna* Dum.), *Martinellius* Gray (*Scapania* Dum.), *Mylius* Gray, *Nardius* Gray, *Pallavicinius* Gray, *Riccardius* Gray (*Aneura* Dum.)  
v. Lagerheim, Tromsö.

**Benson, R. G. de.** Shropshire Mosses. (Journ. of Botan. 1893. p. 257.)

Für den District neu werden 19 Moose angeführt.

**Boulay, N.** Schistostegia osmundacea W. M. observé dans la Haute-Loire au XVIII. siècle. (Revue bryol. 1893. p. 73.)

**Brizi, U.** Bryophytae abyssinicae a. cl. Prof. O. Penzig collectae. (Malpighia 1893. p. 295.)

Neu sind Leucodon abyssinicum Brizi, Fabronia trichophylla K. Müll., Pseudoleskea Penzigii Brizi, Gumbelia Erythraeae K. Müll., Bryum dongolense Brizi, Br. nanocapillare K. Müll. u. Br. splendidifolium K. Müll.

— Su alcune briofite fossili. (Bull. della Soc. Bot. Ital. 1893. p. 369.)

Die Untersuchung einiger fossiler Moose ergab, dass ausser 2 neuen Formen sämtliche andere mit jetzt noch lebenden Typen identisch sind.

**Clerbois, P. et Mansion, A.** Découverte du Phascum Floerkeanum Web. et Mohr en Belgique. (Compt. rend. des séanc. de la Soc. roy. de bot. de Belg. XXXII. 1893. Pt. II. p. 44.)

**Debat.** Fissidens adiantoides var. irroratus. (Bull. trimestr. de la Soc. bot. de Lyon 1892. n. 4. p. 55.)

**Delogne, C. H.** Note sur les Lejeunia calcarea Lib. et L. Rosettiana Mussal. (Compt. rend. des séanc. d. l. Soc. roy. de bot. de Belg. XXXII. 1893. p. 56.)

**Evans, A. W.** Two new American Hepaticae. (Bull. Torr. Bot. Cl. XX. 1893. p. 307. c. tab. 2.)

**Jeanpert, E.** Quelques localités de Mousses des environs de Paris et une Hépatique nouvelle pour cette région. (Bull. de la Soc. Bot. de Fr. XXXIX. 1893. p. 406.)

**Jensen, C.** List of Mosses from the Environs of Skagen in Iutland (Denmark). (Revue bryol. 1893. n. 4. p. 65.)

Neu sind Cephalozia pulchella, rubriflora und Bryum purpurascens (Brown) Br. var. scagensis.

**Kindberg, N. C.** Notes on Canadian bryology. (Ottawa Naturalist VII. 1893. p. 17.)

**Le Jolis, A.** Les genres d'Hépatiques de S.-F. Gray. (Mém. de la Soc. nat. des Sc. nat. et mat. de Cherbourg XXIX. 1893.) cfr. p. 420.



**Morin, F.** Anatomie comparée et expérimentale de la feuille des Muscinées, anatomie de la nervure appliquée à la classification (Thèse) 1893. Rennes (Oberthür). c. tab.

**Müller, K.** Struckia, eine neue Laubmoosgattung. (Arch. des Ver. der Freunde der Naturgesch. in Mecklenb. 1883.)

**Observations** de M. Roze sur deux Hépatiques. (Aneura pinguis et Pellia calycina.) (Bull. Soc. Bot. de Fr. 1893. p. 207.)

**Pearson, W. H.** Hepaticae Madagascarienses. 1 Plate. (Christiania Vidensk. Selsk. Forh. 1892. n. 14.)

Neue Arten: Bazzania decrescens (L. et L.)  $\beta$  dentistipula Kiaer et Pears., Cephalozia minutissima K. et P., Schistocheila pauciserrata K. et P., Lophocolea muricata (L. et L.)  $\beta$  major Pears. Bei vielen Arten Bemerkungen in englischer Sprache.  
v. Lagerheim, Tromsö.

— Lejeuneae Madagascarienses. 2 tab. (Christiania Vidensk. Selsk. Forhandl. 1892. n. 8.)

Neue Arten: Lopholejeunia lepidoscypha Kiaer et Pears.  
v. Lagerheim, Tromsö.

**Prodromus Florae Batavae II Pars I, 2 ed.** Nijmegen (F. E. Macdonald) 1893.

Der erste Theil des 2. Bandes enthält die Moose. Diagnosen und Bestimmungsschlüssel sind nicht gegeben, dagegen sehr reichlich Standortsangaben.

**Renauld, F. et Cardot, J.** Musci exotici novi vel minus cogniti descripti, adjectis Hepaticis, quas elaboravit F. Stephani IV. (Compt. rend. des séances de la Soc. roy. de Bot. de Belg. XXXII. 1893. p. 8.)

**Ruge, G.** Beiträge zur Kenntniss der Vegetationsorgane der Lebermoose. (Flora 1893. p. 279.)

Die Arbeit bereichert unsere Kenntnisse vom anatomischen Bau der Lebermoose wesentlich. Von besonderem Interesse sind die Adventivbildungen, welche hier im Zusammenhange betrachtet und durch zahlreiche Figuren erläutert werden.

**Underwood, L. M.** Index Hepaticarum Pt. I. Bibliography. (Memoirs of the Torr. Bot. Cl. IV. 1893. p. 1.)

**White, Th. G.** Mosses on Mt. Desert Island. (Bull. Gray. Mem. Bot. Chap. Agass. Assoc. I. 1893. p. 2.)

## VII. Pteridophyten.

**Baker, J. G.** The Ferns of New Zealand. (The Garden. Chron. ser. III. vol. XIV. 1893. p. 177.)

**Beddome, R. H.** Scortechini's Malayan Ferns. (Journ. of Botan. 1893 p. 225.)

Neu ist *Gonioplebium Prainii*, ausserdem sind noch verschiedene Varietäten anderer Species genannt.

— Notes on Indian Ferns. (l. c. p. 227.)

**Blytt, B.** Nye bidrag til kundskaben om karplanternes udbredelse i Norge. (Christiania Vidensk. Selsk. Forhandl. 1892. n. 3.)

Zahlreiche Standorte für Gefässkryptogamen.

v. Lagerheim, Tromsö.

**Campbell, D. H.** Some notes on *Azolla*. (Zoe. III. 1893. p. 340.)

— Development of *Azolla filiculoides*. (Ann. of Bot. 1893. Juni.)

**Druce, G. Cl.** *Phegopteris calcarea* in Oxfordshire. (Journ. of Botan. 1893. p. 217.)

**Geisenheyner, L.** Noch einmal das Oldenburgische *Asplenium germanicum* Weiss. (Deutsch. bot. Monatschrift. XI. 1893. p. 33.)

**Hennings, F.** Das Leben, die Cultur und Vermehrung der Farne. (Gartenflora. 1893. p. 417.)

**Lürssen.** Ueber seine botanischen Forschungen im Jahresversammlungsber. etc. (Schrift. der Phys. ök. Ges. zu Königsberg. XXXIII. 1892. p. 75.)

Standortsangaben seltner Pteridophytenformen.

**Mc Millan, C.** Shore formation of *Equisetum limosum*. (The Botanic. Gaz. XVIII. 1893. p. 316.)

**Pacher, D.** Systematische Aufzählung der in Kärnten wildwachsenden Gefässpflanzen II. Nachtr. I. Filices. (Jahrb. des naturh. Landesmuseums von Kärnten. XXII. 1893. p. 25.)

Aufzählung vieler in Kärnten in den letzten Jahren neu beobachteter Formen und Anführung zahlreicher neuer Standorte.

**Parish, S. B.** New station of *Notholaena tenera*. (Erythea I. 1893. p. 153.)

**Pernhoffer, G. v.** Floristische Notizen aus Seckau in Obersteiermark. (Oesterr. Bot. Ztschr. 1893. p. 253. ff.)

Zuletzt 2 Farne genannt.

**Pim, Gr.** *Azolla caroliniana*. (Journ. of Botan. 1893. p. 249.)

Notiz über eine Beobachtung von Microsporangienbildung.

**Potonié, H.** Eine Psilotacee des Rotliegenden. (Naturwissensch. Wochenschr. VIII. 1893. p. 343.)

### Sammlungen.

**Cavara, Fridiano.** Fungi Longobardiae Exsiccati. Pugillus III. Ticini Regi. 1893.

101. *Didymium squamulosum* (Alb. & Schw.) Fr.; 102. *Uromyces Behenis* (D.C.) Ung.; 103. *Melampsora Lini* (D.C.) Tul.; 104. *Russula virescens* (Schaeff.) Fr.; 105. *Collybia fusipes* (Bull.); 106. *Hydnum Auriscalpium* L.; 107. *Peniophora quercina* (Fr.) Cooke; 108. *Solenia anomala* (Pers.) Fr.; 109. *Hymenogaster cerebellum* Cav. n. sp. (mit Abbildung); 110. *Humaria Saccardoi* Cav. n. sp. (mit Abbildung); 111. *Lachnea theloboloides* Alb. & Schw.; 112. *Mollisia cinerea* (Batsch) Karst.; 113. *Desmazieriella acicola* Lib.; 114. *Orbilbia chrysocoma* (Bull.) Sacc.; 115. *Stegia Illicis* Fr.; 116. *Karschia nigerrima* Sacc.; 117. *Tuber Borchii* Vitt.; 118. *Erysiphe communis* (Wallr.) Fr.; 119. *Fracchiæa heterogena* Sacc.; 120. *Eutypa heteracantha* Sacc.; 121. *Hypocopra fimicola* (Rob.) Sacc.; 122. *Ditopella fuispora* De Not.; 123. *Botryosphaeria Delilei* (Dur. et Mont.) Sacc.; 124. *Melanconis thelebola* (Fr.) Sacc.; 125. *Diaporthe Salicella* (Fr.) Sacc.; 126. *Diaporthe inaequalis* (Curr.) Nitke; 127. *Amphisphaeria fallax* De. Not.; 128. *Valsaria insitiva* Ces. et De Not.); 129. *Caryospora putaminum* (Schw.) De Not.; 130. *Lasiosphaeria spermoides* (Hoffm.) Ces. et De Not.; 131. *Zignoella pulviscola* (Curr.) Sacc.; 132. *Cucurbitaria elongata* (Fr.) Gr.; 133. *Nectria ditissima* Tul.; 134. *Phyllachora graminis* (Nitke) Fuck.; 135. *Lophidium compressum* (Pers.) Sacc.; 136. *Hysterium pulicare* Pers.; 137. *Phoma rudis* Sacc.; 138. *Dothiella gregaria* Sacc.; 139. *Cytispora chrysosperma* (Pers.) Fr.; 140. *Hendersonula macrosperma* Cav. n. sp. (mit Abbildung); 141. *Septoria exotica* Speg.; 142. *Septoria Laserpitii* Cav. n. sp. (mit Abbildung); 143. *Melanconium sphaeroideum* Link; 144. *Ovularia Holci lanati* Cav. n. sp. (mit Abbildung); 145. *Botrytis epigaea* Link; 146. *Ramularia didymarioides* Br. et Sacc.; 147. *Dactylaria parasitans* Cav. n. sp. (mit Abbildung); 148. *Cercospora viticola* (Ces.) Sacc.; 149. *Cercospora olivascens* Sacc.; 150. *Acrothecium tenebrosus* (Pers.) Sacc.

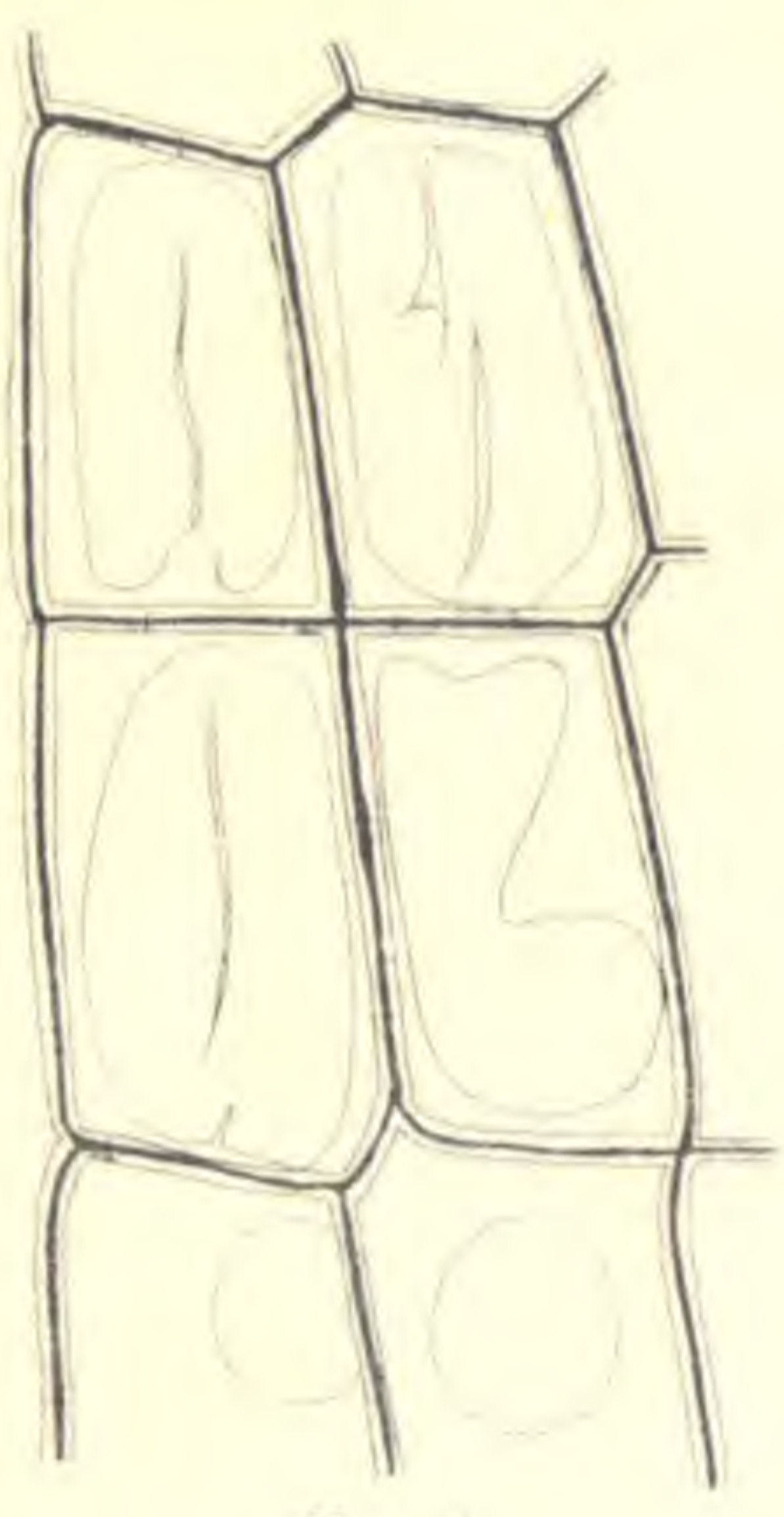


Fig. 1.

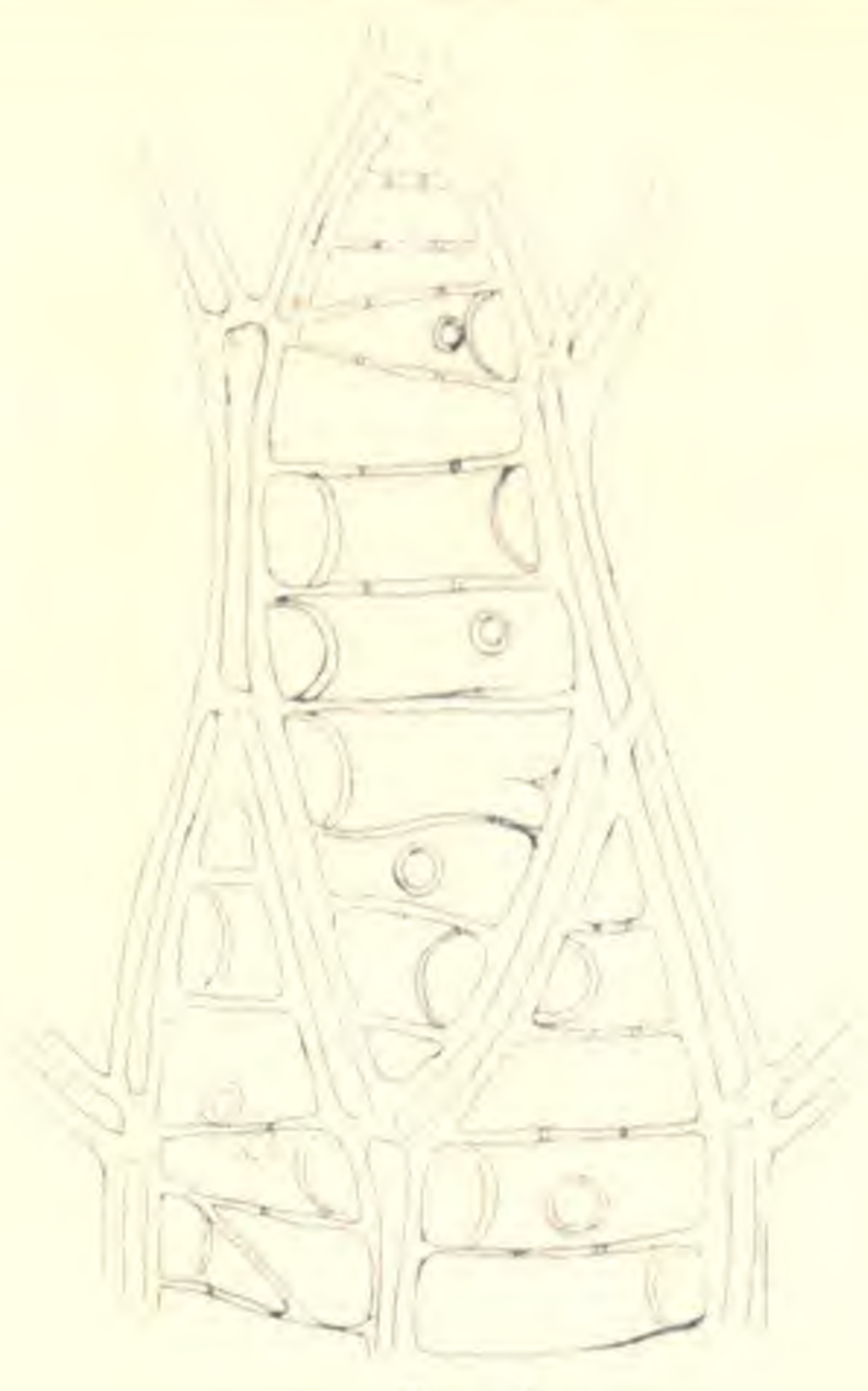


Fig. 2.



Fig. 3.



Fig. 4.



Fig. 6.

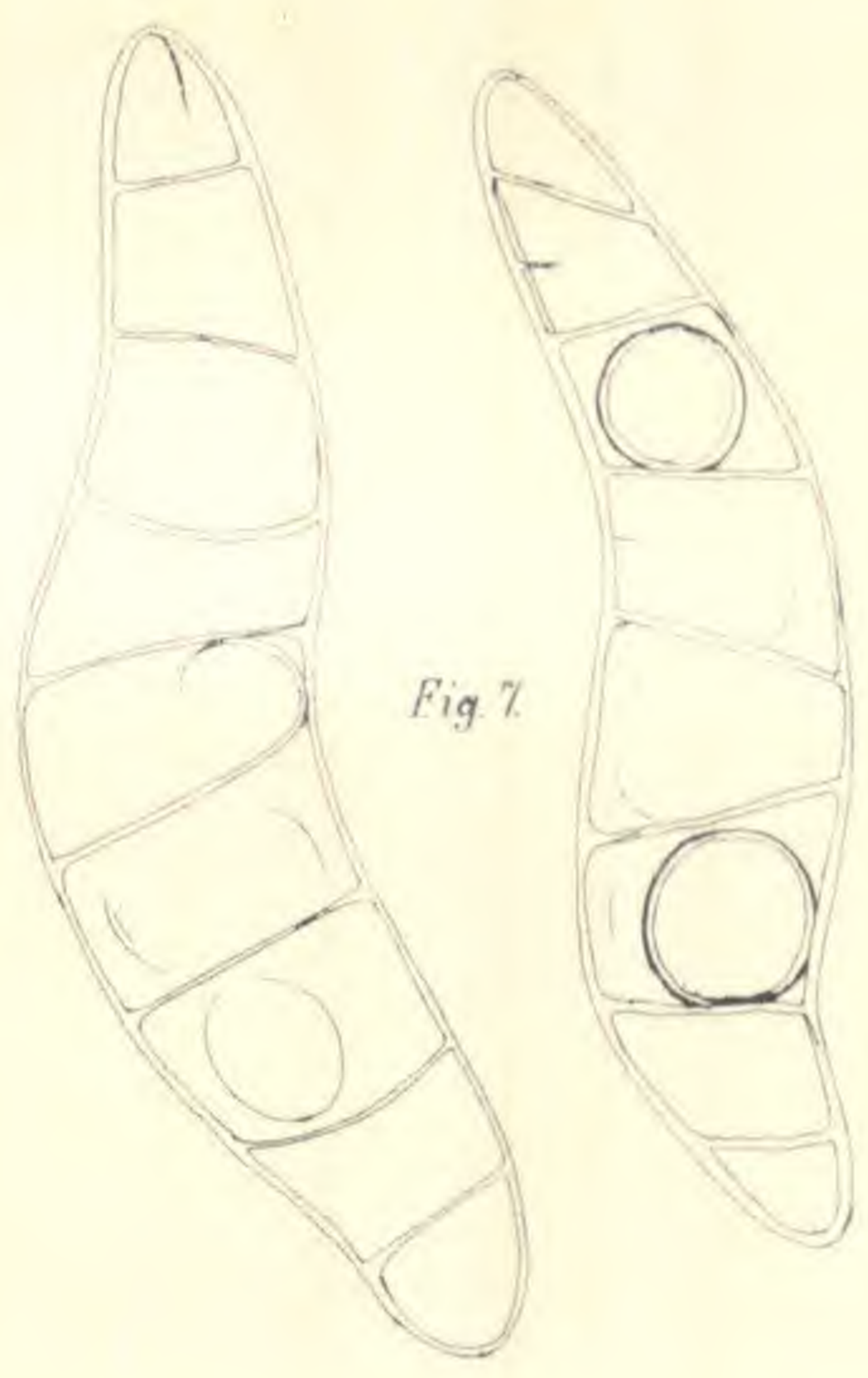


Fig. 7.



Fig. 5.

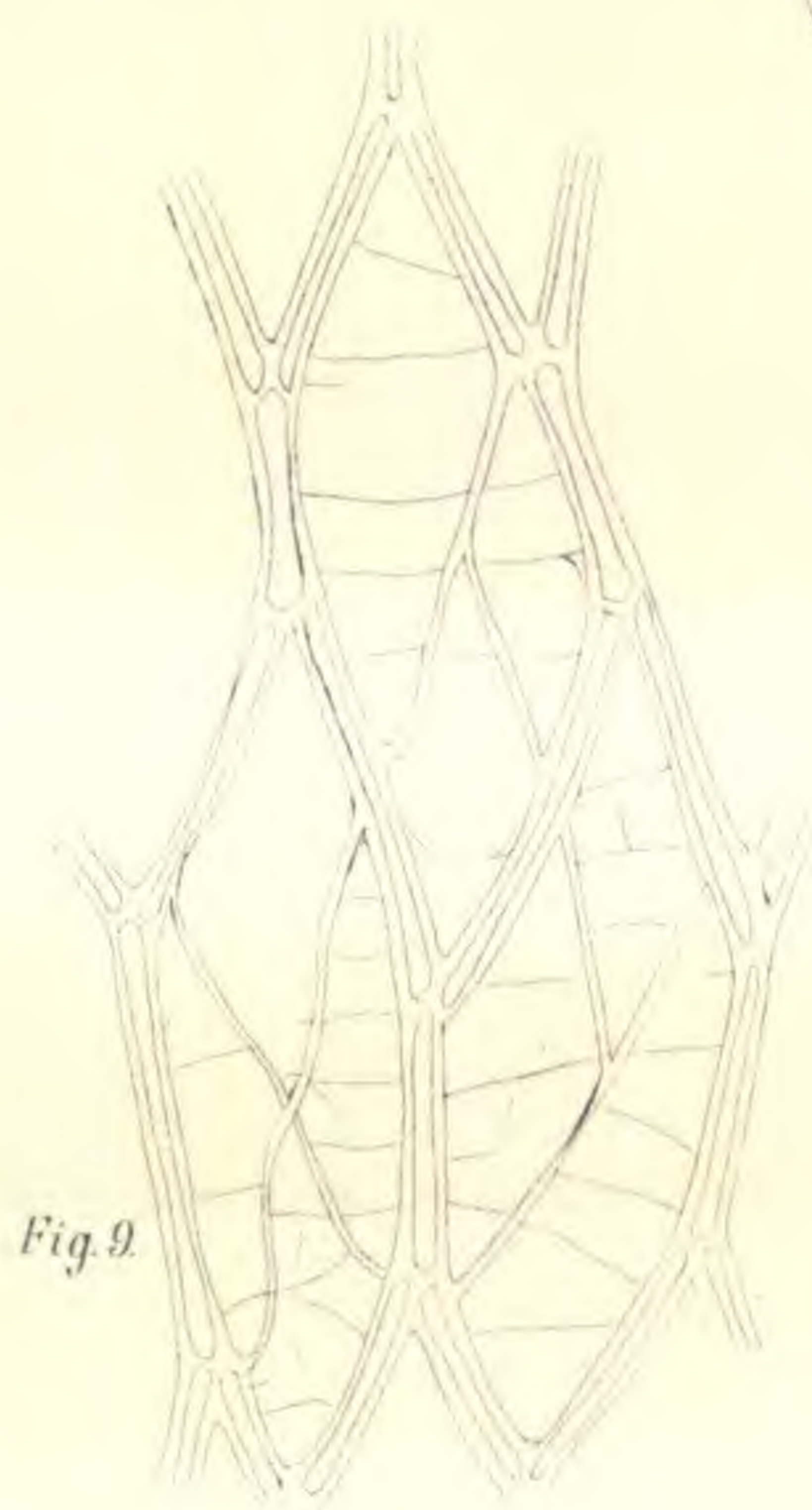


Fig. 9.

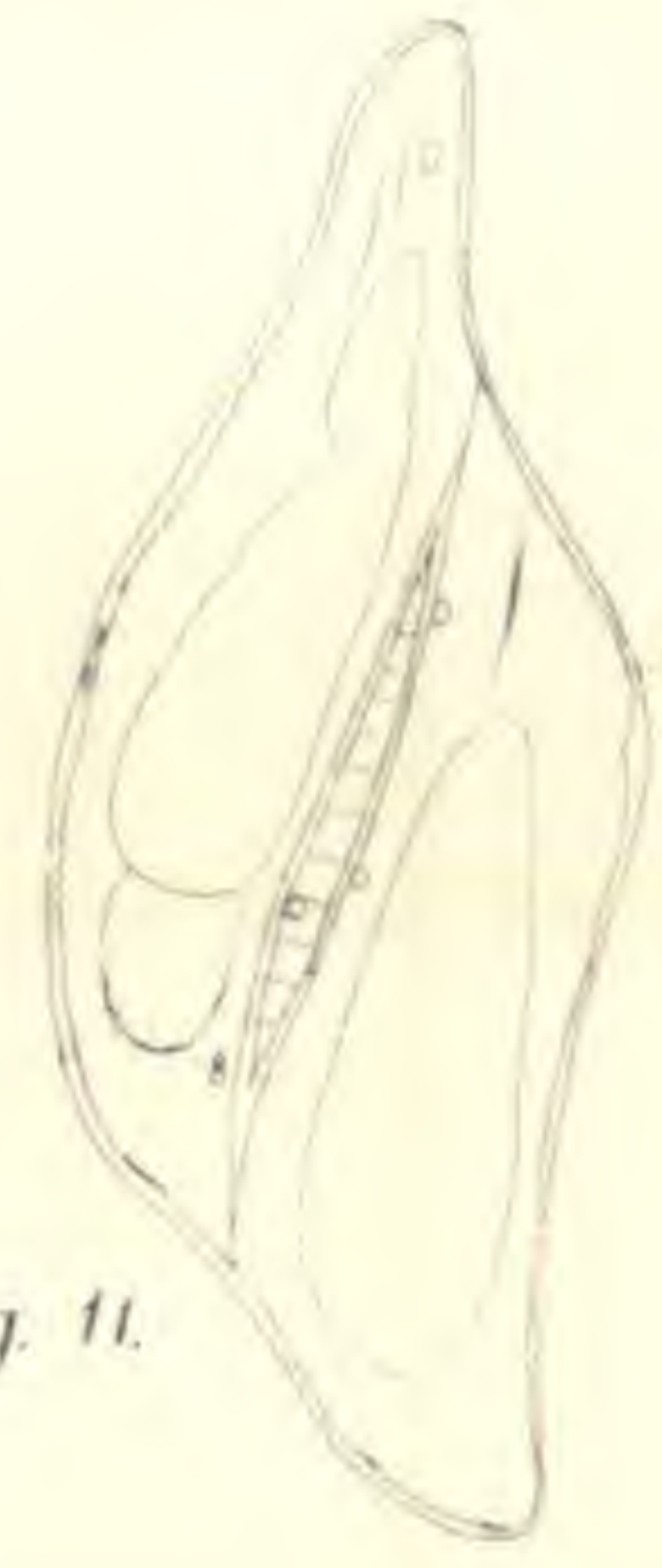


Fig. 11.

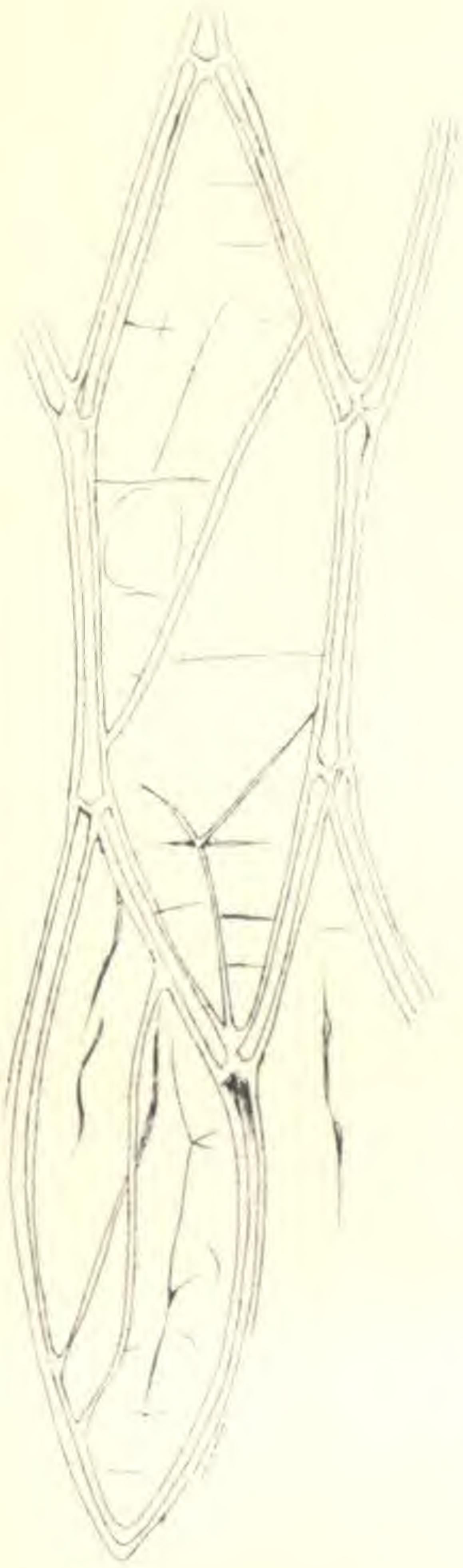


Fig. 8.

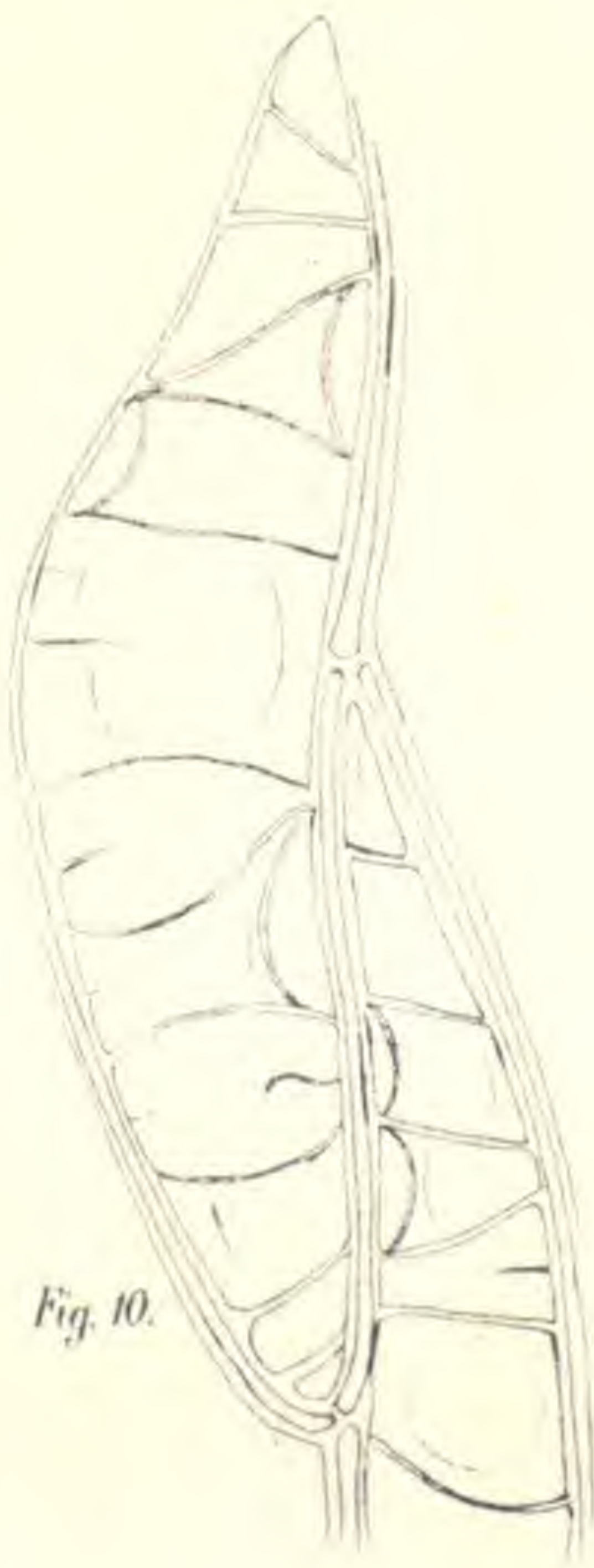


Fig. 10.

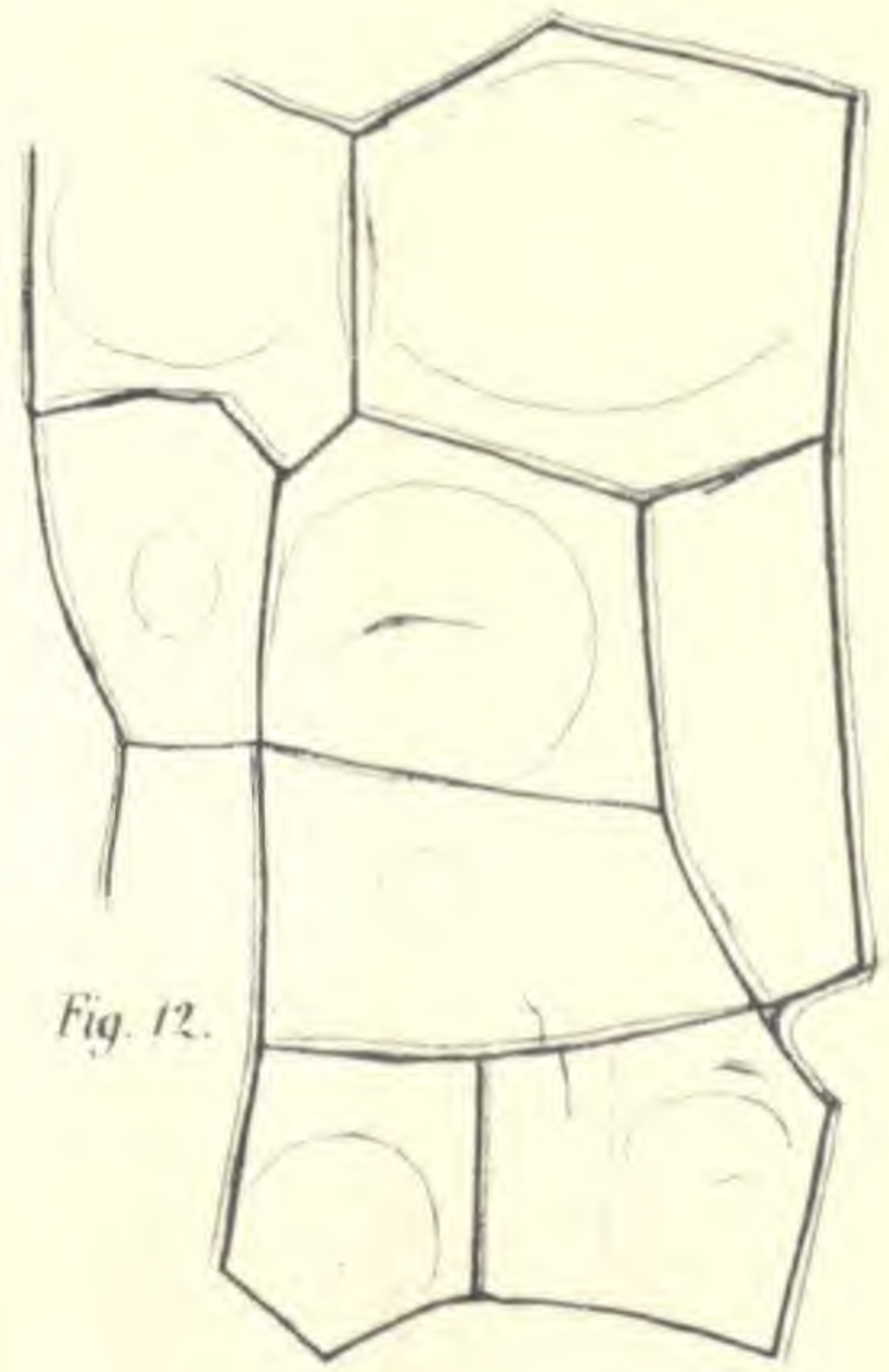


Fig. 12.

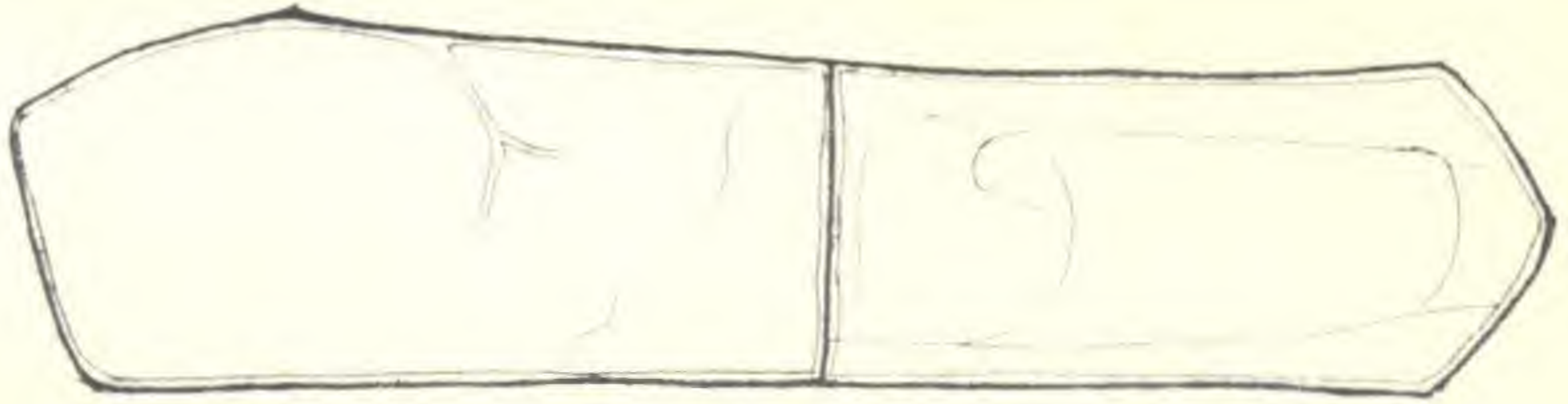


Fig. 13.



Fig. 14.

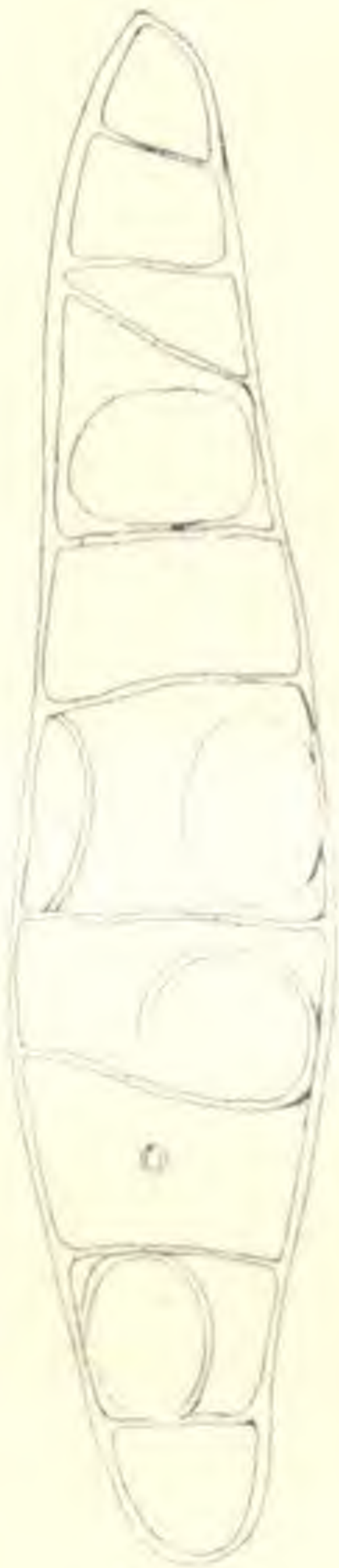


Fig. 15.

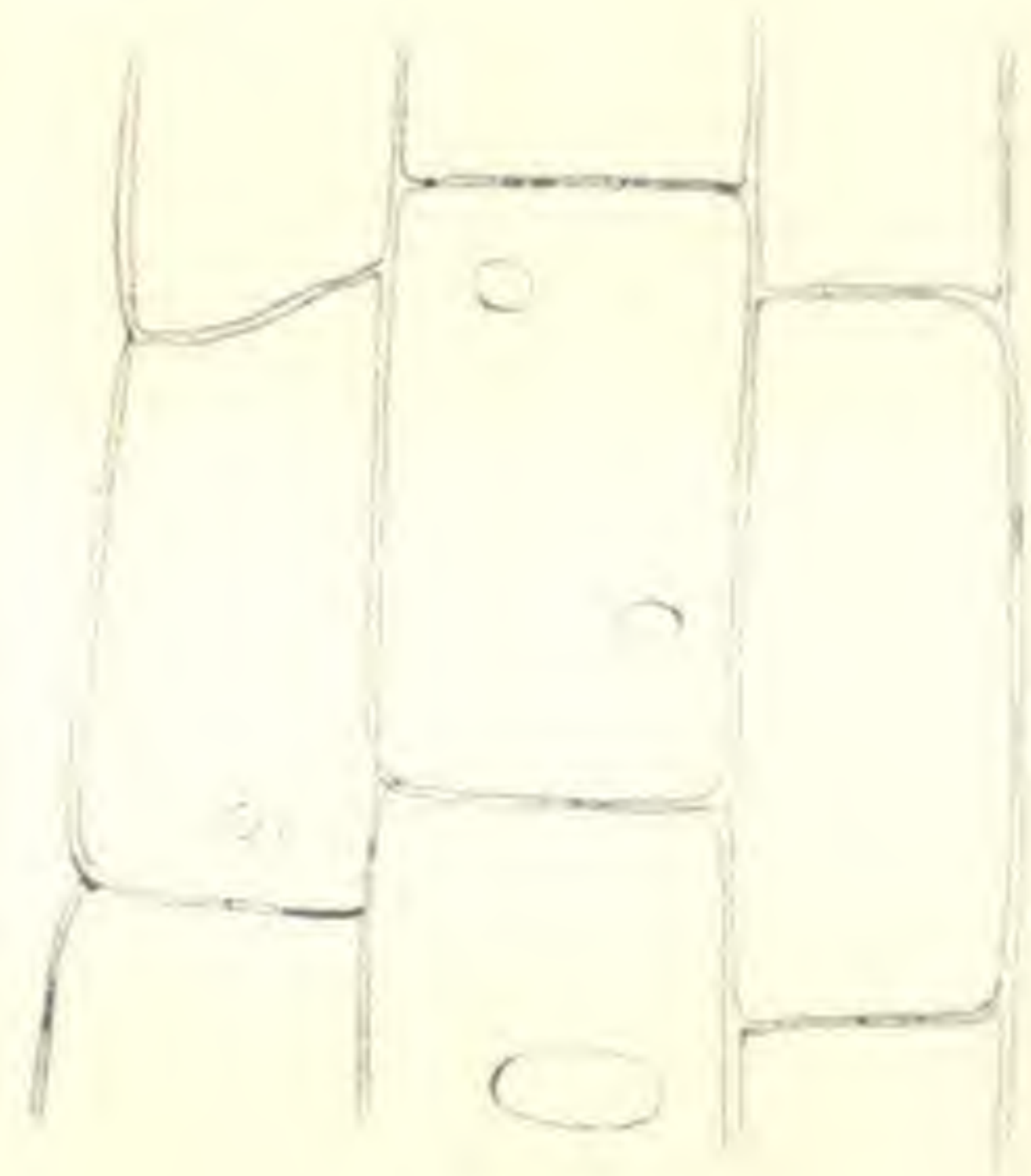


Fig. 16.



Fig. 17.

## August Schultze's Buchhandlung und Antiquariat

(Paul Nitschmann).

Friedrichstrasse 125. **Berlin N.** Friedrichstrasse 125.

Soeben erschien und wird auf Verlangen gratis und franco versandt:

### Antiquarisches Verzeichniss Nr. 2. **Fungi.**

Enthaltend die Bibliothek des †

**F. Freiherr von Thuemen** in Teplitz.

## K. F. Koehler's Antiquarium in Leipzig

bietet an:

**Hepp, Ph.**, die Flechten Europas in getrockneten, mikroskopisch untersuchten Exemplaren mit Beschreibung und Abbildung ihrer Sporen. 16 Bände. Mit 692 Specimina und Synonymenregister. Zürich 1853—67. In Cartons . . . . . Netto Mk. 300.—.  
Gut erhaltenes Exemplar.

**Rabenhorst, L.**, die Algen Sachsens resp. Mittel-Europas. Nebst der Fortsetzung: die Algen Europas mit Berücksichtigung des ganzen Erdballs. Vollständig 259 Dekaden. Ueber 2600 getrocknete Specimina mit Text. Dresden 1848—79. Cart. (M. 650.) . . . . . Mk. 400.—.

**Vergriffen und selten.**

Es fehlt die 249. Dekade (No. 2481—2500) und je 1 Tafel der Dekade 11/12 und 176.

## Moos-Austausch.

Herr W. Schemmann in Annen (Westfalen), welcher vor einigen Jahren einen Moostausch-Verein gründete, ist im Begriff, eine neue Tauschliste für das Jahr 1894 aufzustellen. Diejenigen, welche am Umtausch Theil zu nehmen wünschen, werden gebeten, ein Verzeichniss ihrer in den Tausch zu gebenden Laub- und Lebermoose, sowie von Sphagna baldigst an genannten Herrn einzusenden.

Bredelar in Westfalen, December 1893.

C. Grebe.