

Cylindrospermum nyassæ DICKIE, G., 1880.

Cylindrospermum nyassæ DICKIE, G., 1880, XVII, p. 281.

Trichomatibus rectis, in statum cœruleum intricatis, articulis ellipticis, diametro duplo longioribus; sporis ?

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

NODULARIA MERTENS, 1822.**Nodularia harveyana THURET, G.**

var. *sphærocarpa* (BORNET, E. et FLAHAULT, Ch.) ELENKIN, A. A., 1916.

Nodularia harveyana THURET, G., var. *sphærocarpa* (BORNET, E. et FLAHAULT, Ch.) ELENKIN, A. A., 1916, XVI, p. 331. — GEITLER, L., 1932, p. 865, fig. 552. — HUBER-PESTALOZZI, G., 1938, I, 1, p. 200, fig. 106.

Syn. : *Nodularia sphærocarpa* BORNET, E. et FLAHAULT, Ch., 1888, p. 245.

Répartition géographique. — Lac Tanganika (Toa).

Nodularia spumigena MERTENS, 1822.

Nodularia spumigena MERTENS, in JÜRGENS, G. H. B., 1822, XV, n° 4. — GEITLER, L., 1932, p. 866. — HUBER-PESTALOZZI, G., 1938, I, 1, p. 200, fig. 107.

Répartition géographique. — Lac George.

Nodularia tenuis WEST, G. S., 1907.

Nodularia tenuis WEST, G. S., 1907, XXXVIII, p. 171. — GEITLER, L., 1932, p. 867.

Répartition géographique. — Lac Tanganika (Komba Bay).

PLECTONEMA THURET, G., 1875.**Plectonema tomasinianum (KÜTZING, F. T.) BORNET, E., 1889.**

Plectonema tomasinianum (KÜTZING, F. T.) BORNET, E., 1889, XXXVI, p. 155. — GEITLER, L., 1932, p. 688, fig. 442.

Répartition géographique. — Lac Tanganika.

Plectonema wollei FARLOW, W. G., 1875.

Plectonema wollei FARLOW, W. G., 1875, p. 77. — GOMONT, M., 1892, II, p. 118, pl. I, fig. 1. — GEITLER, L., 1932, p. 686, fig. 439.

Répartition géographique. — Lac Tanganika (Niamkolo island, Komba Bay).

GLÆOTRICHIA AGARDH, C. A., 1842.**Glæotrichia longearticulata WEST, G. S., 1907.**

Glæotrichia longearticulata WEST, G. S., 1907, XXXVIII, p. 183, pl. X, fig. 5. — GEITLER, L., 1932, p. 635, fig. 403. — HUBER-PESTALOZZI, G., 1938, I, 1, p. 178, fig. 72.

Répartition géographique. — Lac Édouard (Kamande); lac Nyassa.

Glæotrichia natans RABENHORST, L., 1847.

Glæotrichia natans RABENHORST, L., 1847, p. 90. — GEITLER, L., 1932, p. 639, fig. 406-407. — HUBER-PESTALOZZI, G., 1938, I, 1, p. 177, fig. 70.

Répartition géographique. — Lac Tanganika (Niamkolo).

CALOTHRIX AGARDH, C. A., 1824.**Calothrix braunii BORNET, E. et FLAHAULT, Ch., 1886.**

Calothrix braunii BORNET, E. et FLAHAULT, Ch., 1886, I, p. 338. — GEITLER, L., 1932, p. 606, fig. 381.

Répartition géographique. — Lac Nyassa (Nkata Bay); lac Tanganika.

Calothrix brevissima WEST, G. S., 1907.

Calothrix brevissima WEST, G. S., 1907, XXXVIII, p. 180, pl. X, fig. 8. — GEITLER, L., 1932, p. 624, fig. 396.

Répartition géographique. — Lac Tanganika.

Calothrix epiphytica WEST, W. et G. S., 1897.

Calothrix epiphytica WEST, W. et G. S., 1897, XXXV, p. 290. — GEITLER, L., 1932, p. 606.

Répartition géographique. — Lac Nyassa (Anchorage Bay); lac Tanganika.

Calothrix fulleborni SCHMIDLE, W., 1903.

(Pl. LXXIV, fig. 4-6.)

Calothrix fulleborni SCHMIDLE, W., 1903, XXXII, p. 62, pl. I, fig. 6-8. — GEITLER, L., 1932, p. 626.

Répartition géographique. — Lac Nyassa (riv. Mbasí); lac Ikapo.

Calothrix fusca BORNET, E. et FLAHAULT, Ch., 1886.

Calothrix fusca BORNET, E. et FLAHAULT, Ch., 1886, I, p. 364. — GEITLER, L., 1932, p. 610, fig. 384.

Répartition géographique. — Lac Édouard (Kamande).

Calothrix parietina (KÜTZING, F. T.) THURET, Ch., 1875.

Calothrix parietina (KÜTZING, F. T.) THURET, Ch., 1875, p. 381. — GEITLER, L., 1932, p. 604, fig. 380.

Répartition géographique. — Lac Victoria (Bukoba).

HOMEOTHRIX KIRCHNER, O., in ENGLER, A. et PRANTL, K., 1898.

Homeothrix cartilaginea (WEST, G. S.) LEMMERMAN, E., 1910.

Homeothrix cartilaginea (WEST, G. S.) LEMMERMAN, E., 1910, III, p. 239.

Syn. : *Calothrix cartilaginea* WEST, G. S., 1907, XXXVIII, p. 181, pl. X, fig. 7.

Répartition géographique. — Lac Tanganika.

Homeothrix juliana (MENEGHINI, G.) KIRCHNER, O., 1898.

Homeothrix juliana (MENEGHINI, G.) KIRCHNER, O., in ENGLER, A. et PRANTL, K., 1898, I, 1a, p. 348. — GEITLER, L., 1932, p. 575, fig. 359.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

RIVULARIA AGARDH, C. A., 1824.

Rivularia biasolettiana MENEGHINI, G., 1841.

Rivularia biasolettiana MENEGHINI, G., in ZANARDINI, G., 1841, p. 42. — GEITLER, L., 1932, p. 650, fig. 413.

Répartition géographique. — Lac Naivasha; lac Rodolphe.

Rivularia dura ROTH, A. W., 1802.

Rivularia dura ROTH, A. W., 1802, p. 273. — GEITLER, L., 1932, p. 649, fig. 412.

Répartition géographique. — Lac Tanganika (rivière Lofu).

Rivularia globiceps WEST, G. S., 1907.

Rivularia globiceps WEST, G. S., 1907, XXXVIII, p. 182, pl. X, fig. 6. — GEITLER, L., 1932, p. 652, fig. 415.

Répartition géographique. — Lac Tanganika.

CHAPITRE VIII.

GROUPES DIVERS.

**XANTHOPHYCÉES, CHRYSOPHYCÉES, CRYPTOPHYCÉES,
DINOPHYCÉES, EUGLENACÉES.**

XANTHOPHYCÉES.

SCIADIEÆ.

OPHIOCYTIUM NÄGELI, C. W., 1849.

Ophiocytium biapiculatum HIERONYMUS, G., 1895.

Ophiocytium biapiculatum HIERONYMUS, G. in ENGLER, A., 1895, p. 22.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

Ophiocytium capitatum WOLLE, F.fa. **longispinum** LEMMERMAN, E., 1899.

Ophiocytium capitatum WOLLE, F., fa. *longispinum* LEMMERMAN, E., 1899, XXXVIII, p. 32; 1904, II, p. 108. — PASCHER, A., 1939, p. 897, fig. 758, *a*, *b*, *k*. — HUBER-PESTALOZZI, G., 1941, II, 1, p. 328.

Syn. : *Ophiocytium cochleare* BRAUN, A., var. *longispina* LEMMERMAN, E., 1896, IV, p. 163.

Syn. : *Ophiocytium longispinum* SCHMIDLE, W., in SCHRÖDER, B., 1898, XVIII, p. 530.

Syn. : *Reinschiella longispina* MÖBIUS, M., 1894, XVIII, p. 331.

Répartition géographique. — Lac Albert.

Ophiocytium parvulum BRAUN, A., 1855.

Ophiocytium parvulum BRAUN, A., 1855, p. 55. — PASCHER, A., 1939, p. 885, fig. 35a, 742-745, 746. — HUBER-PESTALOZZI, G., 1941, II, 1, p. 328, fig. 413.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

BOTRYDIOSIS BORZI, A., 1889.**Botrydiopsis arhiza BORZI, A., 1895.**

Botrydiopsis arhiza BORZI, A., 1895, II, p. 170. — PASCHER, A., 1939, p. 387, fig. 109, 113, 244-257.

Syn. : *Botrydiopsis turfosa* PASCHER, A., 1927, XI, p. 44.

Répartition géographique. — Lac Édouard.

CHYSOPHYCÉES.**DINOBRYON EHRENCBERG, C. G., 1835.****Dinobryon sertularia EHRENCBERG, C. G., 1835.**

Dinobryon sertularia EHRENCBERG, C. G., 1835, p. 280. — PASCHER, A., 1913, p. 72, fig. 112-114. — HUBER-PESTALOZZI, G., 1941, II, 1, p. 222, fig. 290.

Répartition géographique. — Lac Victoria.

CRYPTOPHYCÉES.**CRYPTOMONAS EHRENCBERG, C. G., 1838.****Cryptomonas ovata EHRENCBERG, C. G.**

Cryptomonas ovata EHRENCBERG, C. G. — PASCHER, A., 1913, p. 107, fig. 168-169. — HUBER-PESTALOZZI, G., 1950, III, p. 46.

Répartition géographique. — Lac Nakavali.

DINOPHYCÉES.**GLENODINIUM (EHRENCBERG, C. G.) STEIN, F., 1883.****Glenodinium penardii LEMMERMANN, E., 1900.**

(Pl. LXXV, fig. 11-15.)

Glenodinium penardii LEMMERMANN, E., 1900, p. 127. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 112, fig. 109 a-g.

Syn. : *Peridinium cinctum* PENARD, EUG., 1891, p. 52, pl. III, fig. 14-21.

Syn. : *Peridinium penardii* LEMMERMANN, E., 1900, p. 670.

Répartition géographique. — Lac Victoria.

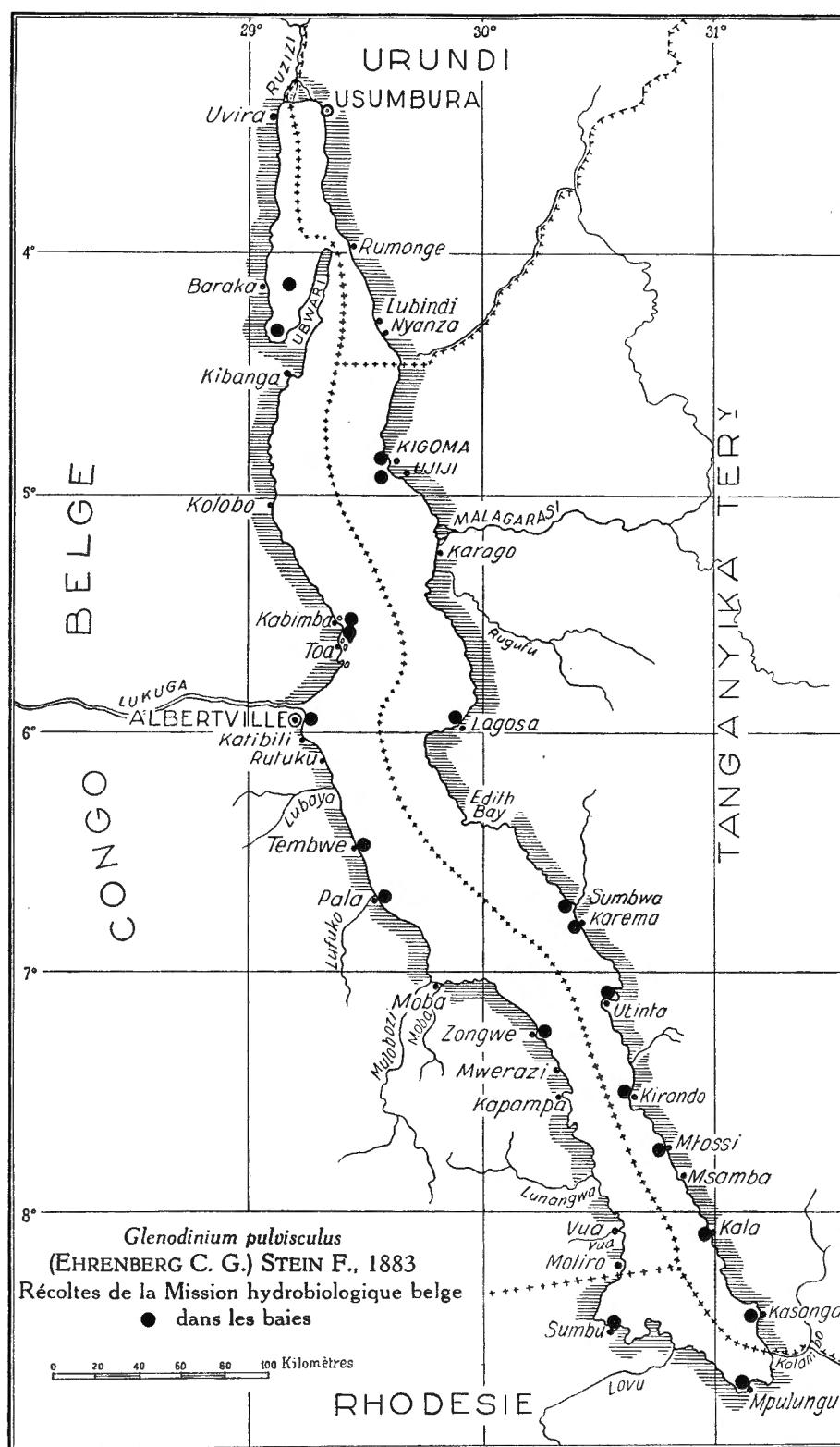


FIG. 52.

Glenodinium pulvisculus (EHRENCBERG, C. G.) STEIN, F., 1883.

Glenodinium pulvisculus (EHRENCBERG, C. G.) STEIN, F., 1883, pl. III, fig. 8-17. — SCHILLING, J., 1937, II, p. 95, fig. 80 *a-b*.

Syn.: *Peridinium pulvisculus* EHRENCBERG, C. G., 1840, p. 253, pl. 22, fig. 14.

Répartition géographique. — Lac Albert; lac Victoria; Uganda.

Récoltes de la Mission hydrobiologique belge au lac Tanganika (fig. 52).

- Station 8. — Lagosa, 12-13.XII.1946, 18 h.
- Station 35. — Tembwe,
- Station 64. — Ujiji large, 10.I.1947, 22 h.
- Station 67. — Tembwe, 15.I.1947, 23 h.
- Station 75bis. — Fond de la baie de Burton, 16 h.
- Station 77. — Baie de Burton, 21.I.1947, 21-22 h. Baraka.
- Station 85. — Kigoma, 24.I.1947, 9 h 30.
- Station 91. — Albertville port, 27.I.1947.
- Station 124. — Devant la rivière Ifume à Sumbwa, 15.II.1947.
- Station 126. — Karema, 16.II.1947, 22 h.
- Station 127. — Utinta baie, 18.II.1947, 8 h.
- Station 128. — Utinta, 18.II.1947, 8 h.
- Station 128. — Utinta, 18.II.1947, 8 h.
- Station 136. — Baie de Katenge, 21.II.1947.
- Station 138. — Baie de Braccone, 22.II.1947, 21 h.
- Station 154. — M'Pala, 6.IV.1947, 21 h 30.
- Station 159. — Zongwé, 8.III.1947, 17 h.
- Station 162. — Kirando, 10.III.1947, 15 h.
- Station 194. — Kala, 24.III.1947, 19 h.
- Station 203. — M'Pulungu, 28.III.1947, 10 h.
- Station 210. — Kasanga, 30.IV.1947, 18 h.
- Station 212. — Sumbu, 31.III.1947.
- Station 212. — Sumbu, 31.III.1947, 10 h.
- Station 219. — M'Tossi, 2.IV.1947, 10 h.
- Station 289. — Fond de la baie de Burton devant Musabah, 10.V.1947, 13 h.

var. *depressa* VIRIEUX, J., 1913.

(Pl. LXXV, fig. 9-10.)

Var. *depressa* VIRIEUX, J., 1913, p. 5, pl. 1, fig. 2.

Variété très aplatie, la hauteur de la cellule étant plus petite que la largeur : $22 \times 20-32 \mu$.

Répartition géographique. — Lac Victoria.

Glenodinium quadridens (STEIN, F.) SCHILLER, J., 1937.

(Pl. LXXV, fig. 1-5.)

*Glenodinium quadridens (STEIN, F.) SCHILLER, J., 1937, II, p. 417, fig. 415 a-n.*Syn.: *Peridinium quadridens* STEIN, F., 1883, pl. XI, fig. 3-6.Syn.: *Peridinium cunningtonii* LEMMERMANN, E., 1910, p. 671, fig. 29-33.Syn.: *Peridiniopsis cunningtonii* LEMMERMANN, E., 1907, p. 189.

Répartition géographique. — Lac Albert; lac Nyassa; lac Tanganyika; lac Victoria.

CERATIUM SCHRANK, F., 1793.

Ceratium brachyceros von DADAY, E., 1907.

(Pl. LXXV, fig. 20-21.)

*Ceratium brachyceros von DADAY, E., 1907, p. 245, fig. A. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 362, fig. 398 a-b.*Syn.: *Ceratium hirundinella* MÜLLER, O. F., var. *brachyceros* OSTENFELD, C. H., 1909, p. 171, fig. 2.

Répartition géographique. — Lac Victoria.

Ceratium hirundinella (MÜLLER, O. F.) BERGH, R. S., 1882.*Ceratium hirundinella (MÜLLER, O. F.) BERGH, R. S., 1882. — BERGH, R. S., 1882, p. 215, pl. XIII, fig. 12. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 359, fig. 398-397.*

Répartition géographique. — Lac Victoria.

Ceratium macroceros (EHRENCBERG, C. G.) CLEVE, P. T., 1900.*Ceratium macroceros (EHRENCBERG, C. G.) CLEVE, P. T., 1900, p. 227. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 428, fig. 468.*

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

PERIDINIUM EHRENCBERG, C. G., 1832.

Peridinium africanum LEMMERMANN, E., 1907.*Peridinium africanum LEMMERMANN, E., 1907, p. 188, pl. IX, fig. 1 a-d. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 179, fig. 183 a-n.*

Répartition géographique. — Lac Nyassa; lac Tana; lac Tanganyika.

Peridinium berolinense LEMMERMAN, E.var. **apiculatum LEMMERMAN, E., 1907.**

(Pl. LXXV, fig. 6-8.)

Peridinium berolinense LEMMERMAN, E., var. *apiculatum* LEMMERMAN, E., 1907, p. 188.

Espèce et variété incertaines (SCHILLER, J., 1937, II, p. 275).

Répartition géographique. — Lac Tanganika.

Récoltes de la Mission hydrobiologique belge :

Station 64. — Ujiji, au large, 10.I.1947, 22 h.

Peridinium bipes STEIN, F., 1883.*Peridinium bipes* STEIN, F., 1883, pl. XI, fig. 7-8. — SCHILLER, J., 1937, p. 158, fig. 157 a-i.Syn. : *Peridinium bipes* STEIN, F., var. *excisum* LEMMERMAN, E., 1900, p. 29.Syn. : *Peridinium tabulatum* (EHRENBURG, C. G.) CLAPARÈDE, E. et LACHMANN, J., 1858-1861, p. 403.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

Peridinium cinctum (MÜLLER, O. F.) EHRENBURG, C. G., 1838.*Peridinium cinctum* (MÜLLER, O. F.) EHRENBURG, C. G., 1838, p. 257, pl. XXII, fig. 22. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 152, fig. 152 a-k.Syn. : *Peridinium tabulatum* PENARD, E., 1891, p. 50, pl. II, fig. 8-16; pl. III, fig. 1-2.Syn. : *Peridinium westii* LEMMERMAN, E., 1908, p. 180.

Répartition géographique. — Lac Victoria.

Peridinium inconspicuum LEMMERMAN, E., 1899.*Peridinium inconspicuum* LEMMERMAN, E., 1899, p. 350; 1905, pl. 8, fig. 1; 1910, p. 667, fig. 28-29. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 173, fig. 175 a-w, z.

Répartition géographique. — Lac Albert.

Peridinium palatinum LAUTERBORN, R., 1896.*Peridinium palatinum* LAUTERBORN, R., 1896, 17. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 169, fig. 171 a-f.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

Peridinium umbonatum STEIN, F., 1853.

Peridinium umbonatum STEIN, F., 1883, pl. XII, fig. 1-8. — LEMMERMANN, E., 1910, p. 669, fig. 36-39. — SCHILLER, J., 1937, II, p. 171, fig. 174 a-n.

Répartition géographique. — Lac Victoria.

EUGLENACÉES.**EUGLENA EHRENCBERG, C. G., 1832.****Euglena acus EHRENCBERG, C. G., 1883.**
(Pl. LXXVI, fig. 1, 6.)

Euglena acus EHRENCBERG, C. G., 1883, p. 112, pl. VII, fig. 15. — LEMMERMANN, E., 1913, p. 129, fig. 209. — CONRAD, W. et VAN MEEL, L., 1952, p. 139, pl. XVII, fig. 3; pl. XIX, fig. 1. — GOJDICS, M., 1953, p. 99, pl. XI, fig. 1.

Répartition géographique. — Lac Nakavali; lac Rukwa.

Euglena oxyuris SCHMARDA, S. K., 1846.**var. charkowiensis (SWIRENKO, D. O.) CHU, S. P., 1946.**

Euglena oxyuris SCHMARDA, S. K., 1846, var. *charkowiensis* (SWIRENKO, D. O.) CHU, S. P., 1946, XVII, pp. 75-134. — LEMMERMANN, E., 1913, p. 130, fig. 207. — GOJDICS, M., 1953, p. 121, pl. XVIII, fig. 2 a-2b; p. 182.

Syn. : *Euglena oxyuris* SCHMARDA, S. K., fa. *minor* DEFLANDRE, G., 1924.

Répartition géographique. — Lac Nakavali.

Euglena spirogyra EHRENCBERG, C. G., 1838.

(Pl. LXXVI, fig. 2, 7.)

Euglena spirogyra EHRENCBERG, C. G., 1838, p. 110, pl. VII, fig. 10. — LEMMERMANN, E., 1913, p. 131, fig. 208. — CONRAD, W. et VAN MEEL, L., 1952, p. 143, pl. XVIII, fig. 8; pl. XIX, fig. 6. — GOJDICS, M., 1953, p. 111, pl. XIV, fig. 2 a-2 b.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

Euglena viridis EHRENCBERG, C. G., 1838.

(Pl. LXXVI, fig. 3-4.)

Euglena viridis EHRENCBERG, C. G., 1838, p. 107, pl. VII, fig. 9. — LEMMERMANN, E., 1913, p. 127, fig. 189. — CONRAD, W. et VAN MEEL, L., 1952, p. 132, pl. XVIII, fig. 6; pl. XIX, fig. 9-10. — GOJDICS, M., 1953, p. 70, pl. IV, fig. 1 a-1 b.

Répartition géographique. — Lac Nyassa; lac Victoria (Entebbe).

PHACUS DUJARDIN, F., 1841.

Phacus longicauda EHRENCBERG, C. G., 1838.

(Pl. LXXVI, fig. 15.)

Phacus longicanda EHRENCBERG, C. G., 1838, pl. VII, fig. 13. — LEMMERMAN, E., 1913, p. 138, fig. 235. — POCHMANN, A., 1942, XCV, p. 203.

Répartition géographique. — Lac Nakavali; lac Nyassa; lac Tana.

Phacus pleuronectes (MÜLLER, O. F.) DUJARDIN, F., 1841.

(Pl. LXXVI, fig. 14.)

Phacus pleuronectes (MÜLLER, O. F.) DUJARDIN, F., 1841, p. 336. — LEMMERMAN, E., 1913, p. 138, fig. 236. — POCHMANN, A., 1942, XCV, p. 180, fig. 82.

Répartition géographique. — Lac Albert; lac Naivasha; lac Nyassa; Uganda.

LEPOCINCLIS PERTY, M., 1849.

Lepocinclus ovum (EHRENCBERG, C. G.) LEMMERMAN, E., 1913.

(Pl. LXXVI, fig. 13.)

Lepocinclus ovum (EHRENCBERG, C. G.) LEMMERMAN, E., 1913, p. 134, fig. 216.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

TRACHELOMONAS EHRENCBERG, C. G., 1834.

Trachelomonas armata (EHRENCBERG, C. G.) STEIN, F.

var. **steinii** LEMMERMAN, E., 1905.

(Pl. LXXVI, fig. 8.)

Trachelomonas armata (EHRENCBERG, C. G.) STEIN, F. var. *steinii* LEMMERMAN, E., 1905, XVIII, p. 165; 1910, III, p. 527, emend. DEFLANDRE, G., 1926, XXXVIII, p. 88, fig. 314, 316, 322, 323, 324, 326, 327. — CONRAD, W. et VAN MEEL, L., 1952, CXXIV, p. 56, pl. V, fig. 10; pl. X, fig. 21-23.

Récoltes de la Mission hydrobiologique belge :

Station 196. — Baie de Lovu, 26.III.1947.

Trachelomonas hispida (PERTY) STEIN, F.

emend. DEFLANDRE, G., 1926.

(Pl. LXXVI, fig. 10.)

Trachelomonas hispida (PERTY) STEIN, F., 1878, emend. DEFLANDRE, G., 1926, XXXVIII, p. 650, fig. 202, 203, 207, 208, 227. — STEIN, F., 1878, III, pl. XXII, fig. 20-21, 24-33. — CONRAD, W. et VAN MEEL, L., 1952, p. 48, pl. IV, fig. 16.

Répartition géographique. — Lac Nakavali; lac Nyassa; lac Victoria.

Trachelomonas ovalis VON DADAY, E.

(Pl. LXXVI, fig. 11.)

Trachelomonas ovalis VON DADAY, E., d'après DEFLANDRE, G., 1926, p. 73, fig. 417. — CONRAD, W. et VAN MEEL, L., 1952, p. 80, pl. VII, fig. 28.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

Trachelomonas volvocina EHRENCBERG, C. G., 1838.

(Pl. LXXVI, fig. 9, 16.)

Trachelomonas volvocina EHRENCBERG, C. G., 1838, p. 48, pl. II, fig. 29. — CONRAD, W. et VAN MEEL, L., 1952, p. 25, pl. II, fig. 26 a-d.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

STROMBOMONAS DEFLANDRE, G., 1930.

Strombomonas annulata (VON DADAY, E.) DEFLANDRE, G., 1930.

(Pl. LXXVI, fig. 12.)

Strombomonas annulata (VON DADAY, E.) DEFLANDRE, G., 1930, LXIX, p. 586, fig. 69; 1927, XXXIX, p. 46. — CONRAD, W. et VAN MEEL, L., 1952, p. 109, pl. XIV, p. 18.

Syn. : *Trachelomonas annulata* VON DADAY, E., 1905, XVIII, pl. 1, fig. 23.

Répartition géographique. — Lac Nyassa.

TROISIÈME PARTIE

Biologie du plancton, spécialement du phytoplancton.

CHAPITRE IX.

LACS DIVERS.

Les connaissances au point de vue du plancton des grands lacs est-africains ne sont encore que fragmentaires et basées uniquement sur des récoltes occasionnelles sans but quantitatif quelconque.

Nous allons passer en revue, dans ce chapitre, la composition floristique des récoltes planctoniques et les considérations que divers auteurs ont publiées à ce sujet.

LE LAC ALBERT.

H. BACHMANN (1933) a publié quelques notes au sujet de ce lac : d'une profondeur minime, il ne produit que peu de matériel phytoplanctonique, même après filtration d'une tranche de quarante mètres. Le constituant principal du phytoplancton était *Stephanodiscus astraea* (EHRENBURG, C. G.), CLEVE, P. T. et GRUNOW, A.

Dans la lagune de Buhuka on a récolté : *Scenedesmus bijugatus* (TURPIN, P. J.), LAGERHEIM, G., très abondant, *Tetraedron minimum* (BRAUN, A.) HANSGIRG, A., et *Merismopedia* sp. rares.

Parmi le détritus récolté dans la baie de Butiaba, on a observé :

Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *clathratum* (BRAUN, A.) LAGERHEIM, G.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *reticulatum* LAGERHEIM, G.

Staurastrum leptotladum NORDSTEDT, O.
Celastrum cambricum ARCHER, W.
Surirella sp. div.

L'auteur conclut en faisant remarquer que les récoltes faites jusqu'ici ne permettent pas d'attribuer un caractère défini au lac Albert. Il le considère, en attendant de nouvelles recherches, comme oligotrophe.

Ces quelques données, jointes aux observations physico-chimiques connues jusqu'ici, ne permettent certainement pas de se former une opinion quelconque au sujet de la biologie de ce lac.

Cependant, la publication en 1909 de l'analyse planctonique d'un échantillon, récolté en 1907 au lac Albert par G. S. WEST, nous donne des indications plus explicites.

Quarante-huit espèces furent déterminées, dont les deux tiers environ sont communs à l'échantillon de surface et à la prise en profondeur. Comme espèces les plus communes on peut citer :

Melosira granulata RALFS, J.
Synedra cunningtonii WEST, G. S.

Glenodinium pulvisculus (EHRENBURG, C. G.)
STEIN, F.

et certaines espèces de *Tetraedron* et *Scenedesmus*.

CHLOROPHYCEÆ.

- | | |
|---|--|
| <i>Euastrum substellatum</i> NORDSTEDT, O. | <i>Scenedesmus obliquus</i> (TURPIN, P. J.) KÜTZING,
F. T. |
| <i>Staurastrum leptocladum</i> NORDSTEDT, O. fa.
<i>africanum</i> WEST, G. S. | <i>Scenedesmus opoliensis</i> RICHTER, P. |
| <i>Staurastrum gracillimum</i> WEST, W. et G. S. var.
<i>biradiatum</i> WEST, W. et G. S. | <i>Ankistrodesmus convolutus</i> (RABENHORST, L.)
WEST, G. S. |
| <i>Staurastrum limneticum</i> SCHMIDLE, W. | <i>Ankistrodesmus falcatus</i> (CORDA, O.) RALFS, J.
var. <i>acicularis</i> (BRAUN, A.) WEST, G. S. |
| <i>Volvox aureus</i> EHRENBURG, C. G. | <i>Kirchneriella obesa</i> (WEST, W.) SCHMIDLE, W. |
| <i>Pediastrum simplex</i> MEYEN, F. J. F. | <i>Tetraedron minimum</i> (BRAUN, A.) HANSGIRG, A. |
| <i>Pediastrum duplex</i> MEYEN, F. J. F. | <i>Tetraedron trigonum</i> (NÄGELI, C. W.) HANSGIRG,
A. |
| <i>Pediastrum duplex</i> MEYEN, F. J. F. var. <i>reticu-</i>
<i>latum</i> LAGERHEIM, G. | <i>Tetraedron tetragonum</i> (NÄGELI, C. W.) HANS-
GIRG, A. |
| <i>Pediastrum boryanum</i> (TURPIN, P. J.) MENEGHI-
NI, G. | <i>Tetraedron trigonum</i> (NÄGELI, C. W.) HANSGIRG,
A. fa. <i>arthrodesmiforme</i> WEST, G. S. |
| <i>Pediastrum boryanum</i> (TURPIN, P. J.) MENEGHI-
NI, G. var. <i>rugulosum</i> WEST, G. S. | <i>Tetraedron regulare</i> KÜTZING, F. T. |
| <i>Celastrum cambricum</i> ARCHER, W. | <i>Tetraedron enorme</i> (RALFS, J.) HANSGIRG, A. |
| <i>Celastrum reticulatum</i> (DANGEARD, P.) SENN G. | <i>Glæocystis vesiculosus</i> NÄGELI, C. W. |
| <i>Scenedesmus brasiliensis</i> BOHLIN, K. | |
| <i>Scenedesmus denticulatus</i> LAGERHEIM, G. | |

HETEROCONTEÆ.

- Ophiocytium capitatum* WOLLE, F. var. *longi-*
spinum LEMMERMANN, E.

BACILLARIOPHYCEÆ.

- | | |
|---|--|
| <i>Melosira nyassensis</i> MÜLLER, O. | <i>Gyrosigma distortum</i> (SMITH, W.) CLEVE, P. T. |
| <i>Melosira granulata</i> (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J. | var. <i>parkeri</i> (HARRISON) CLEVE, P. T. |
| <i>Cyclotella kutzingiana</i> THWAITES, G. H. K. | <i>Gomphonema africanum</i> WEST, G. S. |
| <i>Synedra ulna</i> (NITSCH, C. L.) EHRENBURG, C. G. | <i>Epithemia turgida</i> (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING,
F. T. |
| <i>Synedra cunningtonii</i> WEST, G. S. | <i>Surirella engleri</i> MÜLLER, O. var. <i>constricta</i>
MÜLLER, O. |
| <i>Coccconeis placentula</i> EHRENBURG, C. G. | <i>Cymatopleura solea</i> (DE BRÉBISSON, A.) SMITH,
W. |
| <i>Navicula acrosphaeria</i> (DE BRÉBISSON, A.) KÜT-
ZING, F. T. | |
| <i>Stauroneis phænicenteron</i> EHRENBURG, C. G. | |
| <i>Frustulia africana</i> WEST, G. S. | |

MYXOPHYCEÆ.

Lyngbia contorta LEMMERMANN, E.
Oscillatoria princeps VAUCHER, J. P.
Oscillatoria tenuis AGARDH, C. A.

Oscillatoria formosa BORY, J. B.
Merismopedia elegans BRAUN, A.
Microcystis densa WEST, G. S.

PERIDINEÆ.

Glenodinium pulvisculus (EHRENBURG, C. G.) *Peridinium inconspicuum* LEMMERMANN, E.
 STEIN, F.

FLAGELLATÆ.

Phacus pleuronectes (MÜLLER, O. F.) DUJARDIN.

TABLE 74. — Lac Albert. Composition de la population phytoplanctonique
 (d'après les récoltes de G. S. WEST, 1907).

	Nombre total	%
Myxophyceæ	6	12,50
Dinophyceæ	2	4,16
Euglenophyceæ	1	2,08
Heterocontæ	1	2,08
Bacillariophyceæ	14	29,10
Chlorophyceæ	24	50,00
	48	99,92

De ces quarante-huit espèces, 24 ou 50 % sont des Chlorophycées, 14 ou 29,1 % des Bacillariophycées et six seulement ou 12,5 % des Myxophycées.

La liste planctonique qui précède et les analyses d'eau renseignées plus haut montrent que nous sommes loin de l'observation de H. BACHMANN, suivant laquelle le lac Albert aurait une allure oligotrophique.

* *

Pour le moment il n'y a pas de données connues au sujet du plancton des lacs Bangweolo, Baringo et Bunyoni.

LE LAC ÉDOUARD.

Une des principales contributions à la connaissance du phytoplancton du lac Édouard a été faite par la Mission H. DAMAS (1935-1936), dont les récoltes ont été étudiées par P. FRÉMY, A. PASCHER, W. CONRAD et F. HUSTEDT.

L'analyse de leur travail permet de dresser la florule suivante pour le lac Édouard :

MYXOPHYCEÆ.

- Merismopedia tenuissima* LEMMERMAN, E.
Merismopedia punctata MEYEN, F. J. F.
Merismopedia elegans BRAUN, A.
Microcystis æruginosa KÜTZING, F. T.
Microcystis flos-aquæ (WITTROCK, V. B.) KIRCHNER, O.
Microcystis ichtyoblate KÜTZING, F. T.
Microcystis firma (DE BRÉBISON, A. et LENORMAND, S. R.) SCHMIDLE, W.
Microcystis prasina (WITTROCK, V. B.) LEMMERMAN, E.
Microcystis pulvrea (WOOD, H. C.) FORTI, A. var. *incerta* (LEMMERMANN, E.) CROW, W. B.
Microcystis elabens (DE BRÉBISON, A.) KÜTZING, F. T.
Microcystis robusta (CLARKE, G. L.) NYGAARD, G.
Microcystis minutissima WEST, W.
Chroococcus minutus (KÜTZING, F. T.) NÄGELI, C. W.
Chroococcus goetzei SCHMIDLE, W.
Phormidium mucicola HUBER-PESTALOZZI, G. et NAUMANN E.
Phormidium tenue (MENECHINI, G.) GOMONT, M.
Lyngbya æruginoso-cœrulea (KÜTZING, F. T.) GOMONT, A.
Lyngbya digueti GOMONT, M.
Lyngbya limnetica LEMMERMAN, E.
Lyngbya bipunctata LEMMERMAN, E.
Lyngbya contorta LEMMERMAN, E.
Lyngbya circumcreta WEST, G. S.
Oscillatoria tenuis AGARDH, C. A.
Oscillatoria planctonica WOŁOSZYNSKA, J.
Oscillatoria limnetica LEMMERMAN, E.
Spirulina laxissima WEST, G. S.
Calothrix fusca BORNET, E. et FLAHAULT, CH.
Glaetrichia longearcticulata WEST, G. S.
Anabaena spiroides KLEBAHN, H.
Anabaena flos-aquæ (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISON, A.
Anabaena circinalis RABENHORST, L.
Anabaenopsis circularis (WEST, G. S.) WOŁOSZYNSKA, J. et MILLER, V. V.
Anabaenopsis tanganikæ (WEST, G. S.) WOŁOSZYNSKA, J. et MILLER, V. V.

HETEROKONTÆ.

- Botrydiopsis arhiza* BORZI, A.

BACILLARIOPHYCEÆ.

- Melosira granulata* (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J. var. *angustissima* MÜLLER, O.
Melosira ambigua (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Melosira italicica (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Melosira roeseana RABENHORST, L.
Cyclotella stelligera CLEVE, P. T. et GRÜNOW, A.
Cyclotella ocellata PANTOCSEK, J.
Cyclotella meneghiniana KÜTZING, F. T.
Cyclotella operculata KÜTZING, F. T.
Cyclotella comensis GRÜNOW, A.
Cyclotella comta (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Stephanodiscus astræa (EHRENBURG, G. G.) GRÜNOW, A.
Stephanodiscus damasi HUSTEDT, FR.
Stephanodiscus hantzschianus GRÜNOW, A.
Coscinodiscus rudolfi BACHMANN, H.
Coscinodiscus rothi (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A. var. *subsalsa* (JUHL.-DANF.) HUSTEDT, FR.
Tabellaria fenestrata (LYNGBYE, H. C.) KÜTZING, F. T.
Tabellaria flocculosa (ROTH, A. G.) KÜTZING, F. T.
Meridion circulare (GREVILLE, R. K.) AGARDH, C. A.
Diatoma vulgare BORY, J. B.
Diatoma elongatum (LYNGBYE, H. C.) AGARDH, C. A.
Fragilaria construens (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Fragilaria pinnata EHRENBURG, C. G.
Fragilaria brevistriata GRÜNOW, A.
Fragilaria africana HUSTEDT, FR.
Ceratoneis arcus (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Synedra ulna (NITSCH, C. L.) EHRENBURG, C. G.
Synedra dorsiventralis MÜLLER, O.
Synedra rumpens KÜTZING, F. T. var. *fragilaroides* GRÜNOW, A.
Asterionella formosa HASSALL, A. H.
Eunotia epithemioides HUSTEDT, FR.
Eunotia pectinalis (DILLWIJN, L. W.) RABENHORST, L.
Eunotia lunaris (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Coccconeis placentula EHRENBURG, C. G.
Achnanthes subhudsonis HUSTEDT, FR.
Achnanthes hungarica GRÜNOW, A.

- Achnanthes exigua* GRÜNOW, A.
Achnanthes lanceolata (DE BRÉBISSEON, A.) GRÜNOW, A.
Achnanthes lanceolata (DE BRÉBISSEON, A.) GRÜNOW, A. *fa. capitata* MÜLLER, O.
Achnanthes lanceolata (DE BRÉBISSEON, A.) GRÜNOW, A. *var. rostrata* (OSTRUP) HUSTEDT, FR.
Achnanthes inflata (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Rhoicosphenia curvata (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Mastogloia elliptica AGARDH, C. A.
Diploneis subovalis CLEVE, P. T.
Diploneis ovalis (HILSE) CLEVE, P. T.
Diploneis elliptica (KÜTZING, F. T.) CLEVE, P. T.
Frustulia rhomboides (EHRENBURG, C. G.) DE TONI, J. B. *var. saxonica* (RABENHORST, L.) DE TONI, J. B.
Frustulia vulgaris (THWAIKES, G. H. K.) DE TONI, J. B.
Anomaeoneis serians var. *brachysira* (DE BRÉBISSEON, A.) VAN HEURCK, H.
Anomaeoneis serians var. *lanceolata* MEYER, A.
Anomaeoneis sphærophora (KÜTZING, F. T.) PFITZER.
Anomaeoneis sphærophora (KÜTZING, F. T.) PFITZER var. *güntheri* MÜLLER, O.
Stauroneis phænicenteron EHRENBURG, C. G.
Navicula cuspidata KÜTZING, F. T. var. *ambigua* (EHRENBURG, C. G.) CLEVE, P. T.
Navicula cuspidata KÜTZING, F. T. *fa. subcapitata* MÜLLER, O.
Navicula mutica KÜTZING, F. T.
Navicula mutica KÜTZING, F. T. var. *tropica* HUSTEDT, FR.
Navicula mutica KÜTZING, F. T. *fa. cohnii* HILSE.
Navicula lagerheimii CLEVE, P. T.
Navicula thienemannii HUSTEDT, FR.
Navicula grimmei KRASSKE, G.
Navicula minima GRÜNOW, A. var. *atomoides* (GRÜNOW, A.) CLEVE, P. T.
Navicula seminuloides var. *sumatrana* HUSTEDT, FR.
Navicula perentralis HUSTEDT, FR.
Navicula contenta GRÜNOW, A. *fa. biceps* ARNOTT, M.
Navicula molestiformis HUSTEDT, FR.
Navicula confervacea KÜTZING, F. T.
Navicula pupula KÜTZING, F. T.
Navicula nyassensis MÜLLER, O.
Navicula mereschowskyi MÜLLER, O.
Navicula cryptocephala KÜTZING, F. T.
Navicula cryptocephala KÜTZING, F. T. var. *intermedia* GRÜNOW, A.
Navicula rhynchocephala KÜTZING, F. T.
Navicula subrhynchocephala HUSTEDT, FR.
Navicula zanoni HUSTEDT, FR.
Navicula simplex KRASSKE, G.
Navicula viridula KÜTZING, F. T.
Navicula hungarica GRÜNOW, A.
Navicula cincta (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Navicula schröteri MEISTER, F.
Navicula radiosha KÜTZING, F. T.
Navicula gracilis EHRENBURG, C. G.
Navicula oblonga KÜTZING, F. T.
Navicula exiguiformis HUSTEDT, FR.
Navicula exigua (GREGORY, W.) MÜLLER, O.
Navicula gastrum (EHRENBURG, C. G.) DONKIN, A. S.
Navicula barbarica HUSTEDT, FR.
Navicula tuscula (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Caloneis amphibæna (BORY, J. B.) CLEVE, P. T.
Caloneis clevei (LAGERSTEDT) CLEVE, P. T.
Caloneis bacillum (GRÜNOW, A.) CLEVE, P. T.
Caloneis silicula (EHRENBURG, C. G.) CLEVE, P. T.
Caloneis incognita HUSTEDT, FR.
Caloneis aequatorialis HUSTEDT, FR.
Pinnularia subcapitata GREGORY, W.
Pinnularia interrupta SMITH, W.
Pinnularia mesolepta (EHRENBURG, C. G.) SMITH, W.
Pinnularia braunii (GRÜNOW, A.) CLEVE, P. T.
Pinnularia acoricola HUSTEDT, FR.
Pinnularia microstauron (EHRENBURG, C. G.) CLEVE, P. T.
Pinnularia graciloides HUSTEDT, FR.
Pinnularia borealis EHRENBURG, C. G.
Pinnularia gibba (EHRENBURG, C. G.?) SMITH, W.
Pinnularia stomatophora GRÜNOW, A.
Pinnularia acrosphæria DE BRÉBISSEON, A.
Pinnularia viridis (NITZSCH, C. L.) EHRENBURG, C. G.
Gyrosigma nodiferum (GRÜNOW, A.) WEST, G. S.
Amphora ovalis KÜTZING, F. T.
Amphora ovalis KÜTZING, F. T. var. *pediculus* (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.
Amphora montana KRASSKE, G.
Amphora veneta KÜTZING, F. T.
Cymbella cuspidata KÜTZING, F. T.
Cymbella grossestriata MÜLLER, O.
Cymbella mulleri HUSTEDT, FR.
Cymbella turgida (GREGORY, W.) CLEVE, P. T.
Cymbella affinis KÜTZING, F. T.
Cymbella parva SMITH, W.
Cymbella lanceolata EHRENBURG, C. G.
Cymbella tumida (DE BRÉBISSEON, A.) VAN HEURCK, H.
Gomphocymbella beccari (GRÜNOW, A.) FORTI, A.
Gomphonema xequatoriale HUSTEDT, FR.
Gomphonema africanum WEST, G. S.
Gomphonema intricatum KÜTZING, F. T.
Gomphonema intricatum KÜTZING, F. T. var. *pumila* GRÜNOW, A.
Gomphonema lanceolatum EHRENBURG, C. G.
Gomphonema gracile EHRENBURG, C. G.
Gomphonema clevei FRICKE, F.
Denticula tenuis KÜTZING, F. T.
Epithemia argus (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Epithemia zebra (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Epithemia zebra (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *saxonica* (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.

- Epithemia zebra* (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
var. *porcellus* (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Epithemia turgida (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING,
F. T.
Epithemia sorex KÜTZING, F. T.
Epithemia cistula (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J.
Rhopalodia gibba (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O.
Rhopalodia gibba (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O.
var. *ventricosa* (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Rhopalodia gibberula (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O.
Rhopalodia gracilis MÜLLER, O.
Rhopalodia vermicularis MÜLLER, O.
Rhopalodia hirundiniformis MÜLLER, O.
Gomphonitzschia ungeria GRÜNOW, A.
Hantzschia amphioxys (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Hantzschia distincte-punctata HUSTEDT, FR.
Hantzschia tryblionella HANTZSCH var. *levidensis* (SMITH, W.) GRÜNOW, A.
Hantzschia thermalis KÜTZING, F. T.
Hantzschia interrupta (REICHELT) HUSTEDT, FR.
Hantzschia linearis (AGARDH, C. A.) SMITH, W.
Hantzschia recta HANTZSCH.
Hantzschia dissipata (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Hantzschia congolensis HUSTEDT, FR.
Hantzschia consummata HUSTEDT, FR.
Hantzschia adapta HUSTEDT, FR.
Hantzschia æqualis HUSTEDT, FR.
Hantzschia stricta HUSTEDT, FR.
Hantzschia intermissa HUSTEDT, FR.
Hantzschia intermedia HANTZSCH.
Hantzschia tarda HUSTEDT, FR.
Hantzschia capitellata HUSTEDT, FR.
- Nitzschia amphioxoides* HUSTEDT, FR.
Nitzschia amphibia GRÜNOW, A.
Nitzschia amphibia GRÜNOW, A. var. *pelagica* HUSTEDT, FR.
Nitzschia lancettula MÜLLER, O.
Nitzschia fonticola GRÜNOW, A.
Nitzschia jugiformis HUSTEDT, FR.
Nitzschia microcephala GRÜNOW, A.
Nitzschia epiphytica MÜLLER, O.
Nitzschia epiphyticoidea HUSTEDT, FR.
Nitzschia perminuta GRÜNOW, A.
Nitzschia obsoleta HUSTEDT, FR.
Nitzschia communis RABENHORST, L.
Nitzschia palea (KÜTZING, F. T.) SMITH, W.
Nitzschia obsidialis HUSTEDT, FR.
Nitzschia bacata HUSTEDT, FR.
Nitzschia subacicularis HUSTEDT, FR.
Nitzschia acicularis (KÜTZING, F. T.) SMITH, W.
Nitzschia spiculum HUSTEDT, FR.
Nitzschia spiculoides HUSTEDT, FR.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
var. *rugosa* MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
var. *regula* (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Surirella engleri MÜLLER, O.
Surirella engleri MÜLLER, O. var. *constricta* MÜLLER, O.
Surirella fullebornii MÜLLER, O.
Surirella fullebornii MÜLLER, O. var. *constricta* MÜLLER, O.
Surirella robusta EHRENBURG, C. G. var. *splendida* (EHRENBURG, C. G.) VAN HEURCK, H.
Surirella tenera GREGORY, W.

CHLOROPHYCEÆ.

CONJUGATÆ.

- Cosmarium bioculatum* DE BRÉBISSON, A. var. *minutissimum* KRIEGER, W.
Cosmarium inconspicuum WEST, W. et G. S.
Cosmarium monochondrum NORDSTEDT, O.
Cosmarium pachydermum LUNDELL, P. M. var.
- æthiopicum* WEST, W. et G. S.
Cosmarium tenue ARCHER, W.
Staurastrum brevispinum DE BRÉBISSON, A.
Staurastrum gracile RALFS, J.

PROTOCOCCALES.

- Ankistrodesmus falcatus* (CORDA, O.) RALFS, J.
Ankistrodesmus falcatus (CORDA, O.) RALFS, J.
var. *acicularis* (BRAUN, A.) WEST, G. S.
Ankistrodesmus falcatus (CORDA, O.) RALFS, J.
var. *spiralis* (TURNER, W. B.) WEST, W. et G. S.
Characiella rukwæ SCHMIDLE, W.
Chlorella vulgaris BEYERINCK, M. W.
Cœlastrum microporum NÄGELI, C. W.
- Cœlastrum reticulatum* (DANGEARD, P.) SENN, G.
Crucigenia tetrapedia (KIRCHNER, O.) WEST, W.
et G. S.
Euastropsis richteri (SCHMIDLE, W.) LAGERHEIM, G.
Golenkinia paucispinosa WEST, W. et G. S.
Kirchneriella lunaris (KIRCHNER, O.) MOEBIUS, M.
Oocystis crassa WITROCK, V. B. var. *marssonii* PRINTZ, H.
Oocystis elliptica WEST, W.

- Oocystis nagelii* BRAUN, A. var. *africana* (WEST, G. S.) PRINTZ, H.
Oocystis parva WEST, W. et G. S.
Oocystis pusilla HANSGIRG, A.
Oocystis solitaria WITTRICK, V. B.
Oocystis sphærica TURNER, W. B.
Pediastrum boryanum (TURPIN, P. J.) MENEGHINI, G.
Pediastrum boryanum (TURPIN, P. J.) MENEGHINI, G. var. *brevicornis* BRAUN, A.
Pediastrum boryanum (TURPIN, P. J.) MENEGHINI, G. var. *divergens* LEMMERMAN, E.
Pediastrum boryanum (TURPIN, P. J.) MENEGHINI, G. var. *forcipatum* CORDA, A. C. J.
Pediastrum boryanum (TURPIN, P. J.) MENEGHINI, G. var. *longicorne* REINSCH, P. F. fa. *granulata* LEMMERMAN, E.
Pediastrum clathratum (SCHROETER, B.) LEMMERMAN, E. var. *duodenarium* (BAILEY, J. W.) LEMMERMAN, E.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *clathratum* (BRAUN, A.) LAGERHEIM, G.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *coronatum* RACIBORSKI, M.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *subgranulatum* RACIBORSKI, M.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *ugandæ* CONRAD, W.
Pediastrum pearsonii WEST, G. S. var. *orientale* SKUJA, H.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMMERMAN, E.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMMERMAN, E. var. *granulatum* LEMMERMAN, E.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMMERMAN, E. var. *radians* WEST, G. S.
Pediastrum tetras (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J.
Pediastrum tricuspidatum CONRAD, W.
Scenedesmus acuminatus (LAGERHEIM, G.) CHODAT, R.
Scenedesmus acutiformis SCHROEDER, B.
Scenedesmus armatus (CHODAT, R.) SMITH, G. M.
Scenedesmus carinatus (LEMMERMANN, E.) CHODAT, R.
Scenedesmus carinatus (LEMMERMANN, E.) CHODAT, R. fa. *denticulata* CONRAD, W.
Scenedesmus denticulatus LAGERHEIM, G. var. *lunatus* WEST, W. et G. S.
Scenedesmus dispar DE BRÉBISSON, A.
Scenedesmus acuminatus (LAGERHEIM, G.) CHODAT, R.
Scenedesmus lefevrei DÉFLANDRE, G.
Scenedesmus lefevrei DÉFLANDRE, G. var. *muzzanensis* HUBER-PESTALOZZI, G.
Scenedesmus longispina CHODAT, R. var. *capricornus* SKUJA, H.
Scenedesmus microspina CHODAT, R.
Scenedesmus obliquus (TURPIN, P. J.) KÜTZING, F. T.
Scenedesmus opoliensis RICHTER, P.
Scenedesmus quadricauda (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISSON, A.
Scenedesmus serratus (CORDA, A. J. C.) BOHLIN, K.
Selenastrum gracile REINSCH, P. F.
Tetraedron (?) minimum (BRAUN, A.) HANSGIRG, A.
Tetraedron muticum (BRAUN, A.) HANSGIRG, A.
Tetraedron trigonum (NÄGELI, C. W.) HANSGIRG, A.
Botryococcus braunii KÜTZING, F. T.

A première vue ce plancton récolté au lac Édouard est loin d'être pauvre; il faut toutefois prendre en considération qu'il s'agit la plupart du temps de pêches effectuées dans des baies qui sont généralement plus riches en espèces que la région pélagique.

A titre comparatif, j'ai calculé la composition procentuelle de la population phytoplanctonique.

Jusqu'à plus ample information, la population phytoplanctonique du lac Édouard serait donc formée surtout de Bacillariophyceæ et de Protococcales (table 75), représentant respectivement 65,6 et 19,85 % de la population totale.

Au point de vue de la fréquence des Bacillariophyceæ le lac occupe dès lors la cinquième place (table 89, p. 519) dans un essai de classification des lacs d'après la prédominance des groupes d'espèces d'algues planctoniques.

TABLE 75. — Lac Édouard. Composition de la population phytoplanctonique.
(d'après les récoltes de H. DAMAS, 1935-1936).

	Nombre total	%
Myxophyceæ	33	11,70
Heterocontæ	1	0,35
Bacillariophyceæ	185	65,60
Chlorophyceæ :		
Conjugatæ	7	2,48
Protococcales	56	19,85
	282	99,98

A la fin de son travail sur les Diatomées de la Mission H. DAMAS (1935-1936), Fr. HUSTEDT (1949) consacre quelques pages à des considérations biologiques.

Il a réparti les grands groupes de Diatomées et a constaté les faits suivants :

TABLE 76. — Répartition de trois genres de Diatomées en % de la flore totale
(d'après Fr. HUSTEDT, 1949).

	<i>Nitzschia</i>	<i>Eunotia</i>	<i>Pinnularia</i>
Toute la région	16,00 %	6,40 %	8,10 %
Lac Édouard	16,60 %	1,70 %	5,60 %
Lac Kivu	15,30 %	2,50 %	5,70 %

D'après Fr. HUSTEDT (1949), le lac Édouard est caractérisé, au point de vue des Diatomées, par : « durch sehr geringes Auftreten von *Melosira*- und *Cyclotella*-Arten und Massenvorkommen von Arten der Gattung *Nitzschia*, ausserdem durch häufiges Vorkommen von *Coscinodiscus rudolfi* BACHMANN, H. Edouard und Kivusee sind untereinander wiederum differenziert besonders durch das häufige Auftreten von *Stephanodiscus damasi* HUSTEDT, Fr. und *Surirella engleri* MÜLLER, O. in Edouardsee. Der Edouardsee beherbergt zwar auch im wesentlichen ein *Nitzschia*-Plankton, aber häufig gemischt mit einem *Surirella*-Plankton (bestehend aus *Surirella engleri* MÜLLER, O., *Stephanodiscus damasi* HUSTEDT, Fr. und weniger häufig auch mit *Melosira ambigua* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.). »

Der Typus der *Melosira*-Seen ist in der temperierten Zone weit verbreitet, aber nicht darauf beschränkt, während die *Synedra-Nitzschia* Seen ein Charakteristikum tropischer Gebiete sind.

» Da die *Synedra-Nitzschia* Seen auf tropische Gebiete beschränkt sind, liegt die Vermutung nahe, für ihren Ursprung die höhere Durchschnittstemperatur verantwortlich zu machen, die einen schnelleren Stoffumsatz und stärkere Zersetzungsscheinungen verursacht. Im allgemeinen trifft es zu, dass die *Synedra-Nitzschia* Seen eine höhere Durchschnittstemperatur aufweisen. Eine entscheidende Wirkung hat die Alkalinität. Sie beträgt im Edouardsee durchschnittlich 9,75.

» *Coscinodiscus rudolfi* BACHMANN, H. ist nach seinem Vorkommen nur im Edouardsee und Kivusee anscheinend an Seen mit höherer Alkalinität gebunden. »

Le plancton, en ce qui concerne les Diatomées, est caractérisé par :

1° l'abondance massive d'espèces du genre *Nitzschia*, surtout *Nitzschia fonticola* GRÜNOW, A. et *Nitzschia lancettula* MÜLLER, O., ainsi que de *Surirella engleri* MÜLLER, O.;

2° l'abondance de *Stephanodiscus*, surtout de *Stephanodiscus damasi* HUSTEDT, Fr., et l'abondance relative de *Coscinodiscus rudolfi* BACHMANN, H.;

3° la rareté des espèces de *Melosira*, dont on ne rencontre, par places, que *Melosira ambigua* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.;

4° la rareté, même l'absence totale, des genres *Cyclotella*, *Asterionella*, *Fragilaria* et *Tabellaria*, genres qui se rencontrent surtout dans le plancton de la zone tempérée et partiellement aussi dans des eaux du Centre africain.

Enfin, dit Fr. HUSTEDT, en ce qui concerne la répartition géographique dans le lac : « die horizontale Verbreitung der genannten Formen innerhalb des Edouardsees ist auf Grund des vorliegendes Materials nicht einwandfrei festzustellen da von einigen Teilen mehr, von anderen weniger Proben vorliegen, trotzdem sei auf einige Punkte hingewiesen, die sich aus unserem Material ergeben. Von gleichmässiger Verbreitung sind *Nitzschia lancettula* MÜLLER, O. und *Surirella engleri* MÜLLER, O. In südlichen Teil, besonders in der Bucht von Kamande, sind *Coscinodiscus rudolfi* BACHMANN, H. und *Melosira ambigua* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O. häufiger als in den übrigen Teilen des Sees, obgleich sie auch im Norden nicht fehlen. Dagegen zeigen *Nitzschia fonticola* GRÜNOW, A. und *Stephanodiscus damasi* HUSTEDT, Fr. ihre optimale Entwicklung im nördlichen bis mittleren Teil, besonders in der Bucht von Bugazia, jedoch ist *Nitzschia fonticola* GRÜNOW, A. auch im süden häufig, während *Stephanodiscus damasi* HUSTEDT, Fr. hier weniger vorhanden ist. »

En ce qui concerne les autres groupes : Myxophyceæ et Chlorophyceæ, la présence à côté de 65,5 % de Bacillariophyceæ, de 11,14 % de Myxophyceæ et de 18,58 % de Protococcales apparaît le lac Édouard, sans aucun doute, au moins du point de vue planctonique, aux lacs du type eutrophe.

Malheureusement, ici encore, le matériel provient la plupart du temps de baies comme Kamande, Bugazia, Katwe, de sorte que la région pélagique demeure fort peu connue.

Il est fort difficile de se faire une idée exacte au sujet de la composition du phytoplancton, étant donné que les récoltes ont été faites avant tout en vue de l'étude de zooplancton avec des filets à mailles trop larges, de sorte que l'établissement des groupements phytoplanctoniques réels est totalement impossible.

Quoi qu'il en soit, nous possédons dans les listes qui précèdent une première approximation au sujet du phytoplancton du lac Édouard. Quant à la succession des groupements divers au cours d'un cycle biologique, les renseignements font totalement défaut et il faudra attendre les résultats d'autres expéditions avant de pouvoir se prononcer à ce sujet.

LE LAC ELMENTEITA.

Le phytoplancton du lac Elmenteita nous est connu depuis les récoltes de CHAPPUIS au cours de la Mission scientifique de l'Omo. Il a été étudié par H. BACHMANN (1939) et était composé presque exclusivement d'une *Spirulina* dont F. RICH (1932) avait déjà montré la grande variabilité.

A côté de *Spirulina platensis* (NORDSTEDT, O.) GEITLER, L. se montre une autre Myxophycée caractéristique : *Anabænopsis circularis* (WEST, G. S.) WOŁOSZYNSKA, J. et MÜLLER, V. V. var. *multispiralis* BACHMANN, H., avec de très rares *Staurastrum leptocladum* NORDSTEDT, O.

LE LAC IKAPO.

On possède une analyse planctonique du lac Ikapo publiée en 1904 par W. SCHMIDLE :

<i>Calothrix fulleborni</i> SCHMIDLE, W.	<i>Staurastrum gracile</i> RALFS, J.
<i>Arthrodesmus fulleborni</i> SCHMIDLE, W.	<i>Staurastrum ikapoæ</i> SCHMIDLE, W.
<i>Xanthidium sansibarens</i> HIERONYMUS, G.	<i>Glaucozystis nostochinearum</i> ITZINGSOHN.
<i>Euastrum denticulatum</i> GAY.	<i>Botryococcus braunii</i> KÜTZING, F. T.
<i>Micrasterias foliacea</i> BAILEY, J. W.	<i>Cosmarium capense</i> DE TONI, J. B. var. <i>nyassæ</i>
<i>Micrasterias furcata</i> AGARDH, C. A.	SCHMIDLE, W.
<i>Staurastrum leptocladum</i> NORDSTEDT, O.	<i>Arthrodesmus convergens</i> EHRENBURG, C. G.
<i>Staurastrum subtrifurcatum</i> SCHMIDLE, W. fa. major.	<i>Arthrodesmus fulleborni</i> SCHMIDLE, W.

W. SCHMIDLE (1904) fait remarquer : « Es ist wahrscheinlich dass hier keine Planktonflora vorliegt, sondern vorzüglich eine reiche in den Wasserpflanzen des Ufers vegetierende Desmidiaceenflora, die mit derjenigen des Mbasilusses in vielen Arten übereinstimmt. »

Les Bacillariophycées ont été déterminées par O. MÜLLER :

<i>Melosira ikapoensis</i> MÜLLER, O.	<i>Melosira pyxis</i> MÜLLER, O.
<i>Melosira ikapoensis</i> MÜLLER, O. var. <i>minor</i>	<i>Melosira distans</i> (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F.
MÜLLER, O.	var. <i>africana</i> MÜLLER, O.
<i>Melosira ikapoensis</i> MÜLLER, O. var. <i>procera</i>	<i>Cyclotella kützingiana</i> THWAITES, G. H. K.
MÜLLER, O.	<i>Stephanodiscus astræa</i> (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A. var. <i>minutulus</i> (KÜTZING, F. T.)
<i>Melosira italicæ</i> (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.	GRÜNOW, A.
var. <i>tenuis</i> .	

Gomphonema gracile EHRENBURG, C. G.
Gomphonema gracile EHRENBURG, C. G. var.
naviculacea SMITH, W.
Gomphonema subclavatum GRÜNOW, A. var.
suecica.
Cymbella sinuata GREGORY, W.

Rhopalodia gibba (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.
var. *ventricosa* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Rhopalodia gibberula (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O. var. *van heurckii* MÜLLER, O.
Nitzschia thermalis (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Nitzschia gracilis HANTZSCH.

LE LAC KIOGA.

On connaît quelques organismes de ce lac, grâce à la publication de H. BACHMANN (1933) consacrée au phytoplancton des lacs Victoria, Albert et Kioga. Les Bacillariophycées font malheureusement défaut, de sorte qu'il est impossible de se livrer à des calculs statistiques.

Microcystis flos-aquæ (WITTRÖCK, V. B.) KIRCHNER, O.
Microcystis aeruginosa KÜTZING, F. T.
Aphanocapsa elachista WEST, W. et G. S.
Anabaena flos-aquæ (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISON, A.
Aphanothecce stagnina (SPRENG) BRAUN, A.
Lyngbya circumcreta WEST, G. S.
Chroococcus dispersus (KEISSLER, K.) LEMMERMAN, E.
Coelosphaerium kützingianum NÄGELI, C. W.

Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *clathratum* (BRAUN, A.) LAGERHEIM, G.
Pediastrum clathratum (SCHRÖTER, B.) LEMMERMAN, E.
Celastrum cambricum ARCHER, W.
Celastrum reticulatum (DANGEARD, P.) SENN, G.
Kirchneriella lunaris (KIRCHNER, O.) MÖBIUS, M.
Botryococcus braunii KÜTZING, F. T.
Scenedesmus quadricauda (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISON, A. var. *maximum* WEST, W. et G. S.
Staurastrum leptocladium NORDSTEDT, O.

LE LAC KIVU.

Nous possérons du matériel du lac Kivu récolté par H. DAMAS en 1935-1936. Mais les résultats sont entachés de la même erreur que pour l'Édouard, puisque le phytoplancton a été récolté avec des mailles trop larges. Quelquefois la récolte a été obtenue par sédimentation, ce qui a permis de se rapprocher davantage de la réalité.

La liste qui suit renferme les déterminations faites, comme pour l'Édouard, par P. FRÉMY, A. PASCHER, W. CONRAD et F. HUSTEDT.

MYXOPHYCEÆ.

Microcystis flos-aquæ (WITTRÖCK, V. B.) KIRCHNER, O.
Microcystis ichtyoblae KÜTZING, F. T.
Microcystis pulvrea (WOOD, H. C.) var. *incerta* (LEMMERMANN, E.) CROW, W. B.
Chroococcus minutus (KÜTZING, F. T.) NÄGELI, C. W.
Phormidium mucicola HUBER-PESTALOZZI, G. et NAUMANN, E.
Lyngbya limnetica LEMMERMAN, E.

Lyngbya ochracea THURET, G.
Lyngbya contorta LEMMERMAN, E.
Lyngbya circumcreta WEST, G. S.
Oscillatoria angustissima WEST, W. et G. S.
Oscillatoria limnetica LEMMERMAN, E.
Spirulina laxissima WEST, G. S.
Spirulina labyrinthiformis GOMONT, M.
Pseudanabaena catenata LAUTERBORN, R.
Anabaenopsis tanganikæ (WEST, G. S.) WOLOSZYNSKA, J. et MILLER, V. V.

BACILLARIOPHYCEÆ.

La table suivante empruntée à Fr. HUSTEDT (1949) donne en même temps la répartition géographique des Diatomées.

TABLE 77. — Répartition géographique des Bacillariophyceæ
planctoniques au lac Kivu
(Mission H. DAMAS, 1935-1936).

	Goma	Kisenyi	Keshero	Sake	Kishushu	Nyamirundi	Gabiro-Nungero	Bera
<i>Achnanthes</i>								
<i>coarctata</i> (DE BRÉBISSON, A.) GRÜNOW, A.	rr
<i>exigua</i> GRÜNOW, A.	×	.	.	×	×	.	×	×
<i>hungarica</i> GRÜNOW, A.
<i>inflata</i> (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.	×
<i>lanceolata</i> (DE BRÉBISSON, A.) GRÜNOW, A.	×
<i>lanceolata</i> var. <i>rostrata</i> (OSTRUP) HUSTEDT, Fr.	×
<i>minutissima</i> KÜTZING, F. T.	×
<i>Amphora</i>								
<i>montana</i> KRASSKE, G.	rr
<i>ovalis</i> KÜTZING, F. T.	×	×	.	×	.	.	×	×
<i>ovalis</i> var. <i>pediculus</i> (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.	ab	×	×	.	rr	.	×	.
<i>veneta</i> KÜTZING, F. T.
<i>Anomoeoneis</i>								
<i>exilis</i> fa. <i>lanceolata</i> MAYER, A.	×
<i>sphaerophora</i> (KÜTZING, F. T.) PFTIGER.	×	×	×	ab	×	.	.	.
<i>Caloneis</i>								
<i>aequatorialis</i> HUSTEDT, Fr.	×	.	.	×
<i>bacillum</i> (GRÜNOW, A.) CLEVE, P. T.	×	.	.	.	×	.	.	.
<i>bacillum</i> fa. <i>inflata</i> HUSTEDT, Fr.	×
<i>silicula</i> (EHRENBERG, C. G.) CLEVE, P. T.	×
<i>Ceratoneis</i>								
<i>arcus</i> (EHRENBERG, C. G.) KÜTZING, F. T.	×
<i>Cocconeis</i>								
<i>pediculus</i> EHRENBERG, C. G.	rr
<i>placentula</i> EHRENBERG, C. G.	×	×	×	×	×	×	×	×
<i>placentula</i> var. <i>euglypta</i> (EHRENBERG, C. G.) CLEVE, P. T.	×
<i>Coscinodiscus</i>								
<i>rudolfi</i> BACHMANN, H.	×	×	.	×	.	×	ab	.
<i>Cyclotella</i>								
<i>comensis</i> GRÜNOW, A.	r

TABLE 77 (*suite*).

TABLE 77 (*suite*).

	Goma	Kisenyi	Keshero	Sake	Kishushu	Nyamirundi	Gabiro-Nungero	Bera
<i>Gomphonema</i>								
<i>clevei</i> FRICKE, F.	×
<i>gracile</i> EHRENBURG, C. G.	×
<i>lanceolatum</i> EHRENBURG, C. G.	×
<i>olivaceum</i> (LYNGBYE, H. C.) KÜTZING, F. T.	×	×
<i>parrulum</i> KÜTZING, F. T.	×	×
<i>Gomphonitzschia</i>								
<i>ungeri</i> GRÜNOW, A.	×	×	×	×	×	•	.	.
<i>Hantzschia</i>								
<i>amphioxys</i> (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.	×	.	.
<i>Mastogloia</i>								
<i>elliptica</i> var. <i>dansei</i>	ab	t.tab	t.tab	×	×	×	ab	ab
<i>Melosira</i>								
<i>agassizi</i> OSTENFELD, C. H.	•	•	.	.	rr	•	.
<i>ambigua</i> (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.	ab	×	×	•	.	•	•	.
<i>granulata</i> (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J.	rr	r	•	•	•	•	.
<i>granulata</i> var. <i>angustissima</i> MÜLLER, O.	•	•	•	•	•	•	.
<i>italica</i> (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.	•	•	•	•	•	•	.
<i>ræseana</i> RABENHORST, L.	•	rr	•	•	•	rr	rr
<i>Meridion</i>								
<i>circulare</i> (GRÉVILLE, R. K.) AGARDH, C. A.	rr
<i>Navicula</i>								
<i>bacillum</i> EHRENBURG, C. G.	•	•	.	.	.	rr	.
<i>cryptocephala</i> KÜTZING, F. T.	×	•	•	•	•	•	•	•
<i>cryptocephala</i> var. <i>intermedia</i> GRÜNOW, A.	•	•	•	•	•	•	.
<i>cuspidata</i> KÜTZING, F. T. var. <i>ambigua</i> (EHRENBERG, C. G.) CLEVE, P. T.	•	•	•	•	•	•	•	.
<i>exiguiformis</i> HUSTEDT, Fr.	×	•	•	•	•	•	•	.
<i>exiguiformis</i> fa. <i>elliptica</i>	×	•	•	•	•	•	•	.
<i>gastrum</i> (EHRENBURG, C. G.) DONKIN, A. S.	×	•	•	•	•	•	•	.
<i>gracilis</i> EHRENBURG, C. G.	•	•	rr	•	•	•	x
<i>grimmei</i> KRASSKE, G.	ab	•	•	ab	•	•	•	.
<i>hungarica</i> GRÜNOW, A. var. <i>capitata</i> (EHRENBERG, C. G.) CLEVE, P. T.	•	•	•	•	•	•	.
<i>lagerheimi</i> CLEVE, P. T.	•	•	•	•	•	•	•	x
<i>muticoides</i> HUSTEDT, Fr.	•	•	•	•	•	•	.
<i>nyassensis</i> MÜLLER, O.	•	•	•	•	•	+	+	x
<i>oblonga</i> KÜTZING, F. T.	•	•	•	•	•	•	.
<i>pupula</i> KÜTZING, F. T.	•	•	•	•	•	•	.

TABLE 77 (*suite*).

	Goma	Kisenyi	Keshero	Sake	Kishushu	Nyamirundi	Gabiro-Nungero	Bera
<i>pupula</i> var. <i>capitata</i> HUSTEDT, Fr.
<i>radiosa</i> KÜTZING, F. T.
<i>seminuloides</i> var. <i>sumatrana</i> HUSTEDT, Fr.
<i>simplex</i> KRASSKE, G.
<i>subrhynchocephala</i> HUSTEDT, Fr.
<i>viridula</i> KÜTZING, F. T.
<i>zanoni</i> HUSTEDT, Fr.
<i>Nitzschia</i>								
<i>amphibia</i> GRÜNOW, A.
<i>bacata</i> HUSTEDT, Fr.
<i>confinis</i> HUSTEDT, Fr.	ab	ab
<i>diserta</i> HUSTEDT, Fr.
<i>epiphytica</i> MÜLLER, O.
<i>epiphytoides</i> HUSTEDT, Fr.
<i>filiformis</i> (SMITH, W.) HUSTEDT, Fr.
<i>fonticola</i> GRÜNOW, A.
<i>hungarica</i> GRÜNOW, A.
<i>lanceolata</i> MÜLLER, O.	ab
<i>linearis</i> (AGARDH, C. A.) SMITH, W.
<i>mediocres</i> HUSTEDT, Fr.
<i>palea</i> (KÜTZING, F. T.) SMITH, W.
<i>sigmoidea</i> (EHRENBURG, C. G.) SMITH, W.
<i>spiculum</i> HUSTEDT, Fr.
<i>subacicularis</i> HUSTEDT, Fr.
<i>tropica</i> HUSTEDT, Fr.	ab
<i>Pinnularia</i>								
<i>borealis</i> EHRENBURG, C. G.
<i>borealis</i> fa. <i>scalaris</i>
<i>borealis</i> var. <i>congolensis</i>
<i>graciloides</i> HUSTEDT, Fr.
<i>scaetta</i> ZANON, V.
<i>subcapitata</i> GREGORY, W.
<i>Rhoicosphaenia</i>								
<i>curvata</i> (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.	ab
<i>Rhopalodia</i>								
<i>gibba</i> (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O. ...	ab	ab
<i>gibba</i> var. <i>ventricosa</i> (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
<i>gibberula</i> (EHRENBURG, G.) MÜLLER, O.
<i>gracilis</i> MÜLLER, O.	ab	ab	...	t.ab	...	ab	...

TABLE 77 (*suite*).

	Goma	Kisenyi	Keshero	Sake	Kishushu	Nyamirundi	Gabiro-Nungero	Bera
<i>gracilis</i> fa. <i>linearis</i>
<i>vermicularis</i> MÜLLER, O.	ab	ab	ab	×	.	×	×	×
<i>vermicularis</i> fa. <i>perlonga</i>	ab	×	.	.	t.ab	×	×	×
<i>Stauroneis</i>								
<i>subobtusa</i> HUSTEDT, Fr.	×
<i>Stephanodiscus</i>								
<i>astraea</i> (EHRENBURG, C. A.) GRÜNOW, A. ...	×	×	×	×	×	×	×	×
<i>astraea</i> var. <i>minutulus</i> (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.	×	.	.	×	.	×	.	×
<i>damasi</i> HUSTEDT, Fr.	rr
<i>Surirella</i>								
<i>angusta</i> KÜTZING, F. T.	rr
<i>engleri</i> MÜLLER, O.	r	.	rr	rr	.	r	.	.
<i>engleri</i> var. <i>constricta</i> MÜLLER, O. ...	rr
<i>fulleborni</i> MÜLLER, O.	r	.	r	.
<i>fulleborni</i> var. <i>constricta</i> MÜLLER, O.	×	.	×	.
<i>tenuer</i> GREGORY, W.	×
<i>Synedra</i>								
<i>dorsiventralis</i> MÜLLER, O.	×	.	.	×	×	×	×	×
<i>ulna</i> (NITZSCH, C. L.) EHRENBURG, C. G. ...	ab	×	.	ab	×	ab	ab	ab
<i>ulna</i> var. <i>danica</i> (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.	r
<i>vaucheriae</i> KÜTZING, F. T.	rr
<i>Tabellaria</i>								
<i>flocculosa</i> (ROTH, A. G.) KÜTZING, F. T.	rr

CHLOROPHYCEÆ.

CONJUGATÆ.

- Cosmarium abbreviatum* RACIBORSKI, M.
Cosmarium granatum DE BRÉBISON, A. fa. KRIE-
GER, W.
Cosmarium kivuense CONRAD, W.
Cosmarium lave RABENHORST, L.
- Cosmarium lave* RABENHORST, L. var. *septen-*
trionale WILLE, W.
Cosmarium succisum WEST, W.
Cosmarium tenue ARCHER, W.

PROTOMOCCALES.

- Chlorella vulgaris* BEYERINCK, M. W.
Chodatella longiseta LEMMERMANN, E.
Crucigenia tetrapedia (KIRCHNER, O.) WEST, W.
et G. S.
Nephrocytium agardhianum NÄGELI, C. W.
Oocystis elliptica WEST, W.
Oocystis pusilla HANSGIRG, A.
- Scenedesmus cristatus* CONRAD, W.
Selenastrum gracile REINSCH, P. F.
Tetraedron quadratum (REINSCH, P. F.) HANS-
GIRG, A.
Tetraedron trigonum (NÄGELI, C. W.) HANSGIRG, A.
var. *arthrodesmiforme* WEST, G. S.
Botryococcus braunii KÜTZING, F. T.

Le calcul procentuel de la population phytoplanctonique donne le résultat suivant :

TABLE 78. — Lac Kivu. Composition de la population phytoplanctonique (d'après les récoltes de H. DAMAS, 1935-1936).

	Nombre total	%
Myxophyceæ	15	9,14
Bacillariophyceæ	132	80,48
Chlorophyceæ :		
Conjugatæ	7	4,26
Protococcales	10	6,09
	164	99,97

Au point de vue des Diatomées (F. HUSTEDT, 1949), le plancton du lac Kivu montre les mêmes particularités que celui du lac Édouard, mais est cependant beaucoup plus monotone. La plus grande partie se compose de *Nitzschia*, comme *Nitzschia confinis*, *Nitzschia lancettula*, *Nitzschia tropica* et quelques autres espèces. Le genre *Melosira* est uniquement représenté par *Melosira ambigua*, qui est généralement répandue dans le lac et abondante par places. *Melosira granulata* est rare et ne forme pas le plancton à *Melosira granulata* caractéristique de beaucoup de lacs. Très rare aussi est *Melosira agassizi*. *Coscinidicus rudolfi* est assez répandue et parfois abondante, alors que *Stephanodiscus astræa* est aussi répandue, mais en petites quantités seulement. *Stephanodiscus damasi*, si caractéristique du lac Édouard, est très rare au lac Kivu.

Quant aux autres groupes, ils sont particulièrement mal représentés. Il faut cependant, comme je l'ai dit plus haut, tenir compte du moyen de récolte défectueux. On ignore tout de l'évolution annuelle.

LE LAC MALOMBA.

Le phytoplancton de ce lac est mal connu et l'on ne possède que les quelques espèces mentionnées ci-après sans aucune indication écologique.

MYXOPHYCEÆ.

Aphanothecce microscopica NÄGELI, C. W.
Microcystis flos-aquæ (WITTROCK, V. B.) KIRCHNER, O.

Microcystis marginata (MENEGHINI) KÜTZING, F. T.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *clathratum* (BRAUN, A.) LAGERHEIM, G.

CHLOROPHYCEÆ.

- Pediastrum clathratum* (SCHRÖTER, B.) fa. *major* SCHMIDLE, W.
Pediastrum clathratum (SCHRÖTER, B.) fa. *schoederi* (LEMERMANN, E.) SCHMIDLE, W.
- Cœlastrum microporum* NÄGELI, C. W.
Cœlastrum microporum NÄGELI, C. W. var. *intermedium*.

BACILLARIOPHYCEÆ.

- Cymatopleura solea* (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W. var. *clavata* MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W. var. *rugosa* MÜLLER, O.
Surirella bifrons (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Surirella bifrons (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *intermedia* MÜLLER, O.
Surirella bifrons (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *tumida* MÜLLER, O.
Surirella engleri MÜLLER, O. fa. *angustior* MÜLLER, O.
Surirella engleri MÜLLER, O. var. *constricta* MÜLLER, O.
Surirella engleri MÜLLER, O. var. *constricta* MÜLLER, O. fa. *sublævis* MÜLLER, O.
Surirella constricta EHRENBURG, C. G. var. *africana* MÜLLER, O.
Surirella malombæ fa. *acuta* MÜLLER, O.
Surirella tenera GREGORY, W.
Surirella tenera GREGORY, W. var. *splendidula*.
Melosira italica (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *tenuissima*.
Melosira ambigua (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O. ssp. *puncticulosa* MÜLLER, O.
- Melosira granulata* (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J. var. *ionensis* GRÜNOW, A.
Melosira nyassensis MÜLLER, O.
Melosira nyassensis MÜLLER, O. ssp. *bacillosa* MÜLLER, O.
Melosira nyassensis MÜLLER, O. ssp. *bacillosa* MÜLLER, O. fa. *minor* MÜLLER, O.
Melosira nyassensis MÜLLER, O. var. *peregrina* MÜLLER, O.
Stephanodiscus astræa (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Gomphonema parvulum KÜTZING, F. T. var. *micropus* (KÜTZING, F. T.) CLEVE, P. T.
Gomphocymbella brunii (FRICKE) MÜLLER, O.
Gomphocymbella aschersonii MÜLLER, O.
Cymbella amphicephala NÄGELI, C. W.
Cymbella grossestriata MÜLLER, O. var. *obtusiuscula* MÜLLER, O.
Amphora avalis KÜTZING, F. T. var. *pediculus* (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.
Amphora perpusilla GRÜNOW, A.
Epithemia zebra (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Rhophalodia hirundiniformis MÜLLER, O.

TABLE 78. — Lac Malomba. Composition de la population phytoplanctonique
(d'après les récoltes de F. FULLEBORN, 1900).

	Nombre total
Myxophyceæ	3
Chlorophyceæ	5
Bacillariophyceæ	30
	<hr/>
	38

Malgré le peu de renseignements que nous possédons au sujet de ce lac, il est peu probable que des recherches ultérieures changent l'aspect de cette composition de la population. Ici aussi, les Bacillariophyceæ dominent.

LE LAC MOËRO.

Les récoltes de L. STAPPERS faites de 1911 à 1913 au lac Moëro n'ont donné lieu jusqu'ici, au point de vue du phytoplancton, qu'à la publication de F. EVENS (1948-1949) sur les Desmidiées et quelques Diatomées principales citées occasionnellement.

- | | |
|---|---|
| <i>Closterium dianæ</i> EHRENBURG, C. G. | <i>Cosmarium ralfsii</i> DE BRÉBISSON, A. |
| <i>Closterium moniliferum</i> (BORY, J. B.) EHRENBURG, C. G. | <i>Cosmarium reniforme</i> (RALFS, J.) ARCHER, W. |
| <i>Closterium prælongum</i> DE BRÉBISSON, A. var. <i>crassius</i> SCHMIDLE, W. | <i>Cosmarium reniforme</i> (RALFS, J.) ARCHER, W. var. <i>minus</i> EVENS, F. |
| <i>Closterium parvulum</i> NÄGELI, C. | <i>Cosmarium stappersi</i> EVENS, F. |
| <i>Closterium pritschardianum</i> ARCHER, W. | <i>Cosmarium trilobulatum</i> REINSCH, P. F. |
| <i>Closterium pritschardianum</i> ARCHER, W. var. <i>africanum</i> (FRITSCH, F. E. et RICH, F.) KRIEGER, W. | <i>Arthrodesmus convergens</i> EHRENBURG, C. G. |
| <i>Closterium setaceum</i> EHRENBURG, C. G. | <i>Arthrodesmus subulatus</i> KÜTZING, F. T. |
| <i>Pleurotænum subcoronulatum</i> (TURNER, W. B.) WEST, W. et G. S. | <i>Xanthidium vanoyenum</i> EVENS, F. |
| <i>Pleurotænum trabecula</i> (EHRENBURG, C. G.) NÄGELI, C. | <i>Staurastrum cuspidatum</i> DE BRÉBISSON, A. fa. KRIEGER, W. |
| <i>Cosmarium connatum</i> DE BRÉBISSON, A. | <i>Staurastrum longebrachiatum</i> (BORGE, O.) GUTWINSKI, R. var. <i>pseudanchora</i> , KRIEGER, W. |
| <i>Cosmarium moniliforme</i> (TURPIN, P. J.) RALFS, fa. <i>elliptica</i> LAGERHEIM, G. | <i>Staurastrum longispinum</i> (BAILEY, J. W.) ARCHER, W. var. <i>minor</i> EVENS, F. |
| <i>Cosmarium præmorsum</i> DE BRÉBISSON, A. | <i>Staurastrum muticum</i> DE BRÉBISSON, A. |
| <i>Cosmarium pseudonitidulum</i> NORDSTEDT, O. | <i>Staurastrum pelagicum</i> WEST W. et G. S. |
| <i>Cosmarium quadrum</i> LUNDELL, O. | <i>Staurastrum quadribrachiatum</i> EVENS, F. |
| <i>Cosmarium quadrum</i> LUNDELL, O. var. <i>minus</i> NORDSTEDT, O. | <i>Euastrum engleri</i> SCHMIDLE, W. |
| | <i>Euastrum insulare</i> (WITTROCK, V. B.) ROY, J. |
| | <i>Euastrum spinulosum</i> DELFONTE, G. B. |

BACILLARIOPHYCEÆ.

- | | |
|---|---|
| <i>Cymatopleura solea</i> (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W. | <i>Melosira varians</i> AGARDH, C. A. |
| <i>Cymbella cistula</i> EHRENBURG, C. G. | <i>Stauroneis anceps</i> EHRENBURG, C. G. |
| <i>Fragillaria construens</i> EHRENBURG, C. G. var. <i>exigua</i> (SMITH, W.) SCHULZ. | <i>Surirella biseriata</i> DE BRÉBISSON, A. |

Dans un travail sur la « Flore algologique du Congo belge », P. VAN OYE (1927) donne en annexe les Myxophyceæ, Bacillariophyceæ et Chlorophyceæ trouvées par lui dans le matériel de L. STAPPERS (1911-1913). Ce matériel se rapportant aux lacs Moëro et Tanganyika et aux environs d'Elisabethville, comme l'auteur n'a pas fait état des localités d'origine, je ne puis malheureusement faire usage de cette liste.

Ceci est d'autant plus regrettable que son élève F. EVENS a, lui, fait mention des stations dans son travail sur les Desmidiaceæ du lac Moëro et de la région d'Elisabethville (1948-1949), de sorte que les renseignements donnés par P. VAN OYE auraient heureusement complété ceux de F. EVENS.

Il serait d'ailleurs souhaitable que le lac Moëro soit réétudié aussi bien au point de vue limnologique que planctonique. Il n'est pas exclu qu'il nous réserve des espèces non renseignées jusqu'à présent.

LE LAC NAIVASHA.

Le plancton récolté par la Mission scientifique de l'Omo montrait, le 12 avril 1933 (H. BACHMANN, 1939), une prédominance de Cyanophycées, principalement *Aphanothece clathrata* WEST, W. et G. S. var. *brevis* BACHMANN, H., accompagnée de :

Microcystis flos-aquae (WITTRICK, V. B.) KIRCHNER, O.

Cælosphærium nægelianum UNGER, F.
Aphanocapsa elachista WEST, W. et G. S.

Parmi les Diatomées planctoniques :

Melosira italica (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Synedra acus KÜTZING, F. T. var. *radians* (KÜTZING, F. T.) HUSTEDT, FR.

Surirella engleri MÜLLER, O. fa. *angustior* MÜLLER, O.

Comme Diatomées néritiques :

Epithemia zebra (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
var. *genuina* GRÜNOW, A.
Cymbella ventricosa KÜTZING, F. T.
Rhopalodia gibba (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.
var. *ventricosa* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Epithemia sorex KÜTZING, F. T.
Epithemia turgida (EHRENBURG, C. G.) var. *captata* FRICKE.

Gomphonema subclavatum GRÜNOW, A.
Gomphonema gracile EHRENBURG, C. G. var. *naviculoides* GRÜNOW, A.
Gomphonema parvulum KÜTZING, F. T.
Gomphonema turris EHRENBURG, C. G.
Navicula ambigua EHRENBURG, C. G.
Nitzschia linearis (AGARDH, C. A.) SMITH, W.

En 1932, F. Rich a publié la composition planctonique de ce lac en se basant sur des récoltes de 1929 au cours de l'expédition PERCY SLADEN. L'eau, dit F. Rich, est bien claire, mais montre une teinte brune vers la côte Sud-Est, où il se produit une accumulation de matières végétales de déchet. La réserve alcaline n'était que de 0,004 N et le pH variait depuis 7,2 à 8,4 à la côte Est, pour monter à pH=9,2 vers le Nord.

La récolte contient assez bien d'espèces littorales.

CHLOROPHYCEÆ.

PROTOMOCOCCALES.

Stephanoon wallichii WILLE, N.
Eudorina elegans EHRENBURG, C. G.
Phacotus lenticularis (EHRENBURG, C. G.) STEIN, F.
Sphaerocystis schroeteri CHODAT, R.
Pediastrum tetras (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J.
Oocystis elliptica WEST, W.
Oocystis solitaria WITTRICK, V. B.
Oocystis solitaria WITTRICK, V. B. var. *elongata* PRINTZ, H.
Glæotænium loitlesbergerianum HANSGIRG, A.
Tetraedron minimum (BRAUN, A.) HANSGIRG, A.
Tetraedron pentadricum WEST, W. et G. S.
Selenastrum bibraianum REINSCH, P. F.
Kirchneriella lunaris (KIRCHNER, O.) MÖBIUS, M.

Kirchneriella lunaris (KIRCHNER, O.) MÖBIUS, M.
var. *irregularis* SMITH, G. M.
Dictyosphærium pulchellum WOOD, H. C.
Scenedesmus armatus (CHODAT, R.) SMITH, G. M.
var. *majus* SMITH, G. M.
Scenedesmus armatus (CHODAT, R.) SMITH, G. M.
var. *bicaudata* (GUGBIELMETTI) CHODAT, R.
Scenedesmus bijugatus (TURPIN, P. J.) LAGERHEIM, G.
Scenedesmus obliquus (TURPIN, P. J.) KÜTZING,
F. T.
Scenedesmus quadridelta (TURPIN, P. J.) DE
BRÉBISSON, A.
Celastrum microporum NÄGELI, C. W.
Botryococcus protuberans WEST, W. et G. S.

CONJUGALES.

- Closterium kutzningii* DE BRÉBISSON, A.
? Closterium parvulum NÄGELI, C. W. var. *angustum* WEST, W. et G. S.
Euastrum insulare (WITTROCK, V. B.) ROY, J.
Cosmarium blyttii WILLE, N.
Cosmarium blyttii WILLE, N. var. *novæ sylvæ* WEST, W. et G. S.
Cosmarium formosulum HOFFMANN, E. var. *jenninkæ* RICH, F.
Cosmarium granatum DE BRÉBISSON, A.
Cosmarium hexagonoides BRUHL, P. et BISWAS, K.
Cosmarium humile (GAY, F.) NORDSTEDT, O. var. *substriatum* (NORDSTEDT, O.) SCHMIDLE, W.
Cosmarium impressulum ELFVING, F.
Cosmarium meneghini DE BRÉBISSON, A.
Cosmarium moniliforme (TURPIN, P. J.) RALFS, J. var. *punctata* LAGERHEIM, G.
Cosmarium naivashensis RICH, F.
Cosmarium pseudosexangulare HODGETTS, W. J.
Cosmarium regnelli WILLE, N.
Cosmarium subcrenatum HANTZSCH.
Cosmarium subcostatum NORDSTEDT, O.
Cosmarium subtumidum NORDSTEDT, O. var. *klebsii* (GUTWINSKI, R.) WEST, W. et G. S.
Cosmarium sulcatum NORDSTEDT, O.
Staurastrum polymorphum DE BRÉBISSON, A. var. *munitum* WEST, W; fa. *minor* FRITSCH, F. E. et RICH, F.
Staurastrum tetracerum RALFS, J. fa. *trigona* LUNDELL, P. M.

BACILLARIOPHYCEÆ.

- Melosira ambigua* GRÜNOW, A.
Melosira nyassensis MÜLLER, O. ssp. *de vriesii* MÜLLER, O.
Melosira pyxis MÜLLER, O.
Synedra ulna (NITZSCH, C. L.) EHRENBURG, C. G.
Synedra ulna (NITZSCH, C. L.) EHRENBURG, C. G. var. *danica* (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Cocconeis placentula EHRENBURG, C. G. var. *cuglypta* (EHRENBURG, C. G.) CLEVE, P. T.
Navicula acrosphæria (DE BRÉBISSON, A.) KÜTZING, F. T.
Navicula borealis var. *scalaris* GRÜNOW, A.
Navicula cuspidata KÜTZING, F. T. var. *major* MEISTER.
Navicula interrupta SMITH, W.
Navicula lanceolata KÜTZING, F. T.
Navicula mesolepta EHRENBURG, C. G.
Navicula radiosha KÜTZING, F. T.
Navicula sphærophora KÜTZING, F. T.
Stauroneis phænicenteron EHRENBURG, C. G. var. *genuina* CLEVE, P. T.
Gomphonema intricatum KÜTZING, F. T.
Gomphonema lanceolatum EHRENBURG, C. G.
Gomphonema subapicatum FRITSCH, F. E. et RICH, F.
Cymbella gracile (RABENHORST, L.) CLEVE, P. T.
Amphora ovalis KÜTZING, F. T. var. *lybica* (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O.
Epithemia turgida (EHRENBURG, C. G.) var. *genuina* GRÜNOW, A.
Epithemia zebra (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *porcellus* GRÜNOW, A.
Rhopalodia parallela (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Rhopalodia ventricosa (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Nitzschia thermalis (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Surirella linearis SMITH, W
Surirella linearis SMITH, W. var. *elliptica* MÜLLER, O.

EUGLENOPHYCEÆ.

Euglena acus EHRENBURG, C. G.*Trachelomonas hispida* (PERTY) STEIN, F.

MYXOPHYCEÆ.

- Microcystis flos-aquæ* (WITTROCK, V. B.) KIRCHNER, O.
Aphanocapsa elachista WEST, W. et G. S.
Chroococcus limneticus LEMMERMAN, E. var. *subsalsus*.
Cælosphærium kützingianum NÄGELI, C. W.
Gomphosphaeria aponina KÜTZING, F. T.
Merismopedia tenuissima LEMMERMAN, E.
Lyngbya contorta LEMMERMAN, E.
Anabænopsis tanganikæ (WEST, G. S.) WOŁOSZYNSKA, J. et MILLER, V. V.
Rivularia biasolettiana MENEGHINI, G.

Il faut ajouter à cette liste les récoltes faites au cours de l'expédition CAMBRIDGE EXPEDITION aux lacs Est-africains :

- | | |
|---|--|
| <i>Ankistrodesmus falcatus</i> (CORDA, A. C. J.)
RALFS, J. | <i>Cymbella grossestriata</i> MÜLLER, O. var. <i>obtusiuscula</i> MÜLLER, O. |
| <i>Nephrocytium lunatum</i> WEST, G. S. | <i>Phacus pleuronectes</i> (MÜLLER, O.) DUJARDIN, F. |
| <i>Kirchneriella obesa</i> (WEST, W.) SCHMIDLE, W. | <i>Aphanocapsa delicatissima</i> WEST, W. et G. S. |
| <i>Crucigenia rectangularis</i> (BRAUN, A.) GAY, F. | <i>Cælosphaerium minutissimum</i> LEMMERMAN, E. |
| <i>Cœlastrum cambricum</i> ARCHER, W. | <i>Oscillatoria princeps</i> VAUCHER, J. P. |
| <i>Staurastrum dickiei</i> RALFS, J. | <i>Phormidium valderianum</i> (DELPONTE, G. B.) GOMONT. |
| <i>Staurastrum dickiei</i> RALFS, J. var. <i>circulare</i>
TURNER, W. B. | <i>Lyngbya circumcreta</i> WEST, G. S. |
| <i>Melosira granulata</i> (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J.
var. <i>angustissima</i> MÜLLER, O. | |

La composition du phytoplancton du lac Naivasha, d'après les récoltes faites jusqu'ici, a donné approximativement l'aspect suivant :

TABLE 79. — Composition de la population phytoplanctonique
(d'après les travaux de H. BACHMANN et F. RICH).

	Nombre total	%
Myxophyceæ	15	15
Bacillariophyceæ	32	32
Euglenophyceæ	3	3
Chlorophyceæ :		
Conjugatæ	23	23
Protococcales	27	27
	100	100

LE LAC NYASSA.

Le phytoplancton du lac Nyassa est relativement bien connu, encore qu'il nous manque les renseignements nécessaires pour en établir la courbe d'évolution annuelle et la répartition géographique.

W. SCHMIDLE (1903) a publié les listes d'algues récoltées au lac Nyassa par F. FULLEBORN en 1898-1900, au cours de la NYASSA-SEE UND KINGA-GBEIRGS-EXPEDITION et par F. FULLEBORN en décembre 1897 et février 1898, vers le Nord.

MYXOPHYCEÆ.

- | | |
|---|---|
| <i>Chroococcus parallelepipedon</i> SCHMIDLE, W. | <i>Lyngbya nyassæ</i> SCHMIDLE, W. |
| <i>Merismopedia elegans</i> BRAUN, A. | <i>Anabæna flos-aquæ</i> (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISON, A. |
| <i>Aphanocapsa hyalina</i> (BRAUN, A.) HANSGIRG, A. | <i>Anabæna hyalina</i> SCHMIDLE, W. |
| <i>Microcystis aeruginosa</i> KÜTZING, F. T. | <i>Oscillatoria formosa</i> BORY, J. B. |
| <i>Microcystis flos-aquæ</i> (WITTRÖCK, V. B.) KIRCHNER, O. | <i>Oscillatoria splendidia</i> GRÉVILLE, R. K. |
| <i>Spirulina princeps</i> WEST, W. et G. S. | <i>Calothrix fullebornii</i> SCHMIDLE, W. |

CHLOROPHYCEÆ.

CONJUGATÆ.

- Closterium cyntia* DE NOTARIS, G. var. *jenneri* (RALFS, J.) KRIEGER, W.
Closterium parvulum NÄGELI, C.
Closterium dianæ EHRENBURG, C. G.
Closterium lanceolatum KÜTZING, F. T. var. *parvum* WEST, W. et G. S.
Closterium abruptum WEST, W. var. *angustissima* SCHMIDLE, W.
Closterium prælongum DE BRÉBISSON, A. var. *capense* NORDSTEDT, O.
Closterium didymocarpum SCHMIDLE, W.
Closterium moniliferum (BORY, J. B.) EHRENBURG, C. G.
Pleurotænum cristatum TURNER, B. fa. *africana* SCHMIDLE, W.
Pleurotænum cylindricum TURNER, B.
Cosmarium (*Pleurotæniopsis*) *fullebornii* SCHMIDLE, W.
Cosmarium meneghini DE BRÉBISSON, A. var. *concinnum* RABENHORST, L.
Cosmarium granatum DE BRÉBISSON, A.
Cosmarium trilobulatum REINSCH, P. F.
Cosmarium retusiforme (WILLE, N.) GUTWINSKI, R.
Cosmarium subauriculatum WEST, W. et G. S.
Cosmarium welheimii SCHMIDLE, W.
Cosmarium elaboratum WEST, W. et G. S.
Cosmarium subbinale var. *abyssinicum* LAGERHEIM, G.
Cosmarium lindaui SCHMIDLE, W.
Cosmarium homalodermum NORDSTEDT, O. var. *minor* SCHMIDLE, W.
Cosmarium mulleri SCHMIDLE, W.
Cosmarium pseudobroomei WOLLE, F. var. *madagascariensis* WEST, W. et G. S.
Cosmarium capense DE TONI, J. B. var. *nyassæ* SCHMIDLE, W.
Cosmarium lundelli DELPONTE, G. B.
Cosmarium connatum DE BRÉBISSON, A.
Astrodesmus convergens EHRENBURG, C. G.
Astrodesmus fullebornii SCHMIDLE, W.
- Arthrodesmus fullebornii* SCHMIDLE, W. fa. *longispina* SCHMIDLE, W.
Xanthidium antilopæum DE BRÉBISSON, A. var. *incertum* SCHMIDLE, W.
Euastrum denticulatum GAY, F.
Euastrum spinulosum DELPONTE, G. B. var. *inermius* NORDSTEDT, O. fa. *duplo minor* WEST, W. et G. S.
Euastrum substellatum NORDSTEDT, O. var. *wembarense* SCHMIDLE, W.
Euastrum pseudopectinatum SCHMIDLE, W. var. *evolutum* SCHMIDLE, W.
Euastrum hypochondrioides WEST, W. et G. S.
Micrasterias crux-melitensis (EHRENBURG, C. G.) HASSALL, A. H.
Micrasterias furcata AGARDH, C. A.
Micrasterias incisa DE BRÉBISSON, A. fa. *typica* TURNER, W. B.
Micrasterias tropica var. *elegans* WEST, W. et G. S.
Micrasterias pinnatifida (KÜTZING, F. T.) RALFS, J. var. *divisa* WEST, W.
Staurastrum dickieae RALFS, J. var. *circulare* TURNER, W. B.
Staurastrum leptocladum NORDSTEDT, O.
Staurastrum subtrifurcatum SCHMIDLE, W. fa. *bidens* SCHMIDLE, W.
Staurastrum gracile RALFS, J.
Staurastrum fullebornii SCHMIDLE, W.
Staurastrum subprotractum SCHMIDLE, W.
Staurastrum subgemmulatum WEST, W. et G. S.
Staurastrum polymorphum DE BRÉBISSON, A.
Staurastrum brevispinum DE BRÉBISSON, A.
Onychonema lave var. *micranthum*.
Sphaerozosma papillosum (WEST, W. et G. S.) SCHMIDLE, W. (*Spondylosium papillosum* WEST, W. et G. S.)
Phymatodoris irregulare SCHMIDLE, W.
Hyalotheca dissiliens.
Hyalotheca dissiliens var. *minima*.
Hyalotheca mucosa EHRENBURG, C. G. var. *emucosa* SCHMIDLE, W.

PROTOKOCCALES.

- Pandorina morum* (MÜLLER, O. F.) BORY, J. B.
Volvox aureus EHRENBURG, C. G.
Eudorina elegans EHRENBURG, C. G.
Botryococcus braunii KÜTZING, F. T.
Dimorphococcus lunatus BRAUN, A.
Nephrocystum agardhianum NÄGELI, C. W.
Oocystis novæ-semliæ WILLE, N.
Oocystis nagelii BRAUN, A.
Oocystis elliptica WEST, W. fa. *minor* WEST, W.
Glaucocystis ikapoæ SCHMIDLE, W.
Glaucocystis nostochinearum ITZINGSOHN.
- Glaucocystis nostochinearum* ITZINGSOHN fa. *immanis* SCHMIDLE, W.
Scenedesmus quadridorsalis (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISSON, A.
Scenedesmus bijugatus (TURPIN, P. J.) LAGERHEIM, G. var. *altenans* (REINSCH, P. F.) HANSGIRG, A.
Kirchneriella lunaris (KIRCHNER, O.) MÖBIUS, M.
Staurogenia cuneiformis.
Tetraedron regulare KÜTZING, F. T.
Characium pyriforme BRAUN, A.

Characium subulatum BRAUN; A.
Pediastrum tetras (EHRENCBERG, C. G.) RALFS, J.
Pediastrum boryanum (TURPIN, P. J.) MENEGHINI, G. var. *granulatum* (KÜTZING, F. T.) BRAUN, A.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *clathratum* (BRAUN, A.) LAGERHEIM, G.
Pediastrum clathratum (SCHRÖTER, B.) LEMMERMANN, E.

Pediastrum clathratum (SCHRÖTER, B.) LEMMERMANN, E. var. *major* SCHMIDLE, W.
Cælastrum microporum NÄGELI, C. W.
Cælastrum reticulatum (DANGEARD, P. A.) SENN, G.
Cælastrum cruciatum.
Sorastrum hathoris (COHN, F.) SCHMIDLE, W.
Dictyosphaerium pulchellum WOOD, H. C.

HETEROKONTÆ.

Ophiocytium biapiculatum.

Une récolte de Nyassa fut analysée par G. DICKIE et le résultat publié en 1879. Il s'agit généralement d'épiphytes, de sorte que la seule espèce à retenir est *Cylindrospermum nyassae* DICKIE, G.

O. MÜLLER a publié une série de travaux de 1903 à 1905 sur les Bacillario-phycées du lac Nyassa récoltées au cours de la NYASSA-SEE UND KINGA-GEbirgs-EXPEDITION. J'en extrais les Diatomées trouvées dans le plancton de surface et celui récolté en profondeur :

Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
var. *clarata* MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
var. *laticeps* MÜLLER, O.
Surirella bifrons (EHRENCBERG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Surirella engleri MÜLLER, O.
Surirella engleri MÜLLER, O. fa. *angustior* MÜLLER, O.
Surirella engleri MÜLLER, O. fa. *subconstricta* MÜLLER, O.
Surirella linearis SMITH, W. var. *elliptica* MÜLLER, O.
Surirella constricta EHRENCBERG, C. G. var. *maxima* MÜLLER, O.
Surirella nyassae MÜLLER, O.
Surirella nyassae MÜLLER, O. var. *sagitta* MÜLLER, O.
Melosira italicica (EHRENCBERG, C. G.) KÜTZING, F. T.
var. *tenuissima*.
Melosira ambigua (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Melosira ambigua (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
ssp. *variata*.
Melosira ambigua (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
ssp. *punciculosa*.
Melosira nyassensis MÜLLER, O.
Melosira nyassensis MÜLLER, O. ssp. *de Vriesei* MÜLLER, O.
Melosira nyassensis MÜLLER, O. ssp. *bacillosa* MÜLLER, O.
Cyclotella operculata KÜTZING, F. T.
Cyclotella meneghiniana KÜTZING, F. T.
Cyclotella stelligera CLEVE, P. T. et GRÜNOW, A.
Cyclotella kützingiana THWAITES, G. H. K.
Cyclotella kützingiana THWAITES, G. H. K. var. *planetophora* FRICKE.

Stephanodiscus astraea (EHRENCBERG, C. G.) GRÜNOW, A.
Stephanodiscus astraea (EHRENCBERG, C. G.) GRÜNOW, A. var. *spinulosus* GRÜNOW, A.
Stephanodiscus astraea (EHRENCBERG, C. G.) GRÜNOW, A. var. *intermedia* GRÜNOW, A.
Stephanodiscus astraea (EHRENCBERG, C. G.) GRÜNOW, A. var. *minutulus* (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Gomphonema angustatum KÜTZING, F. T.
Gomphonema angustatum KÜTZING, F. T. var. *intermedia*.
Gomphonema intricatum KÜTZING, F. T.
Gomphonema gracile EHRENCBERG, C. G. var. *aurita*.
Gomphonema gracile EHRENCBERG, C. G. var. *dichotomum* (SMITH, W.) VAN HEURCK, H.
Gomphonema subclavatum GRÜNOW, A.
Gomphonema constrictum EHRENCBERG, C. G. var. *capitata* EHRENCBERG, C. G.
Gomphonema navicella MÜLLER, O.
Gomphonema brachyneura MÜLLER, O.
Gomphonema frickei MÜLLER, O.
Gomphocymbella brunii (FRICKE) MÜLLER, O.
Cymbella leptoceros (EHRENCBERG, C. G.) GRÜNOW, A. var. *angusta* GRÜNOW, A.
Cymbella cuspidata KÜTZING, F. T.
Cymbella heteropleura EHRENCBERG, C. G.
Cymbella æqualis SMITH, W.
Cymbella parva SMITH, W.
Cymbella cymbiformis (ÅGARDH, C. A.) KÜTZING, F. T.
Cymbella cistula EHRENCBERG, C. G.
Cymbella tumida (DE BRÉBISSON, A.) VAN HEURCK, H.

Cymbella prostrata BERKELEY, J. M. var. *grossestriata*.
Cymbella prostrata BERKELEY, J. M. var. *ventricosa*.
Cymbella prostrata BERKELEY, J. M. var. *lunula*.
Cymbella prostrata BERKELEY, J. M. var. *gracilis*.
Amphora ovalis KÜTZING, F. T. var. *lybica* (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O.
Amphora ovalis KÜTZING, F. T. var. *pediculus* (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.
Amphora perpusilla GRÜNOW, A.
Epithemia zebra (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Rhopalodia uncinata MÜLLER, O.
Rhopalodia gracilis MÜLLER, O.
Rhopalodia gracilis MÜLLER, O. var. *orculæformis*.
Rhopalodia gracilis MÜLLER, O. var. *undulata* MÜLLER, O.
Rhopalodia parallela (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Rhopalodia gibba (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.
Rhopalodia gibba (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O. var. *ventricosa* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Rhopalodia gibba (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O. var. *van heurckii*.

Rhopalodia ascoidea MÜLLER, O.
Rhopalodia vermicularis MÜLLER, O.
Rhopalodia hirundiniformis MÜLLER, O.
Rhopalodia hirundiniformis MÜLLER, O. var. *parva* MÜLLER, O.
Nitzschia linearis (AGARDH, C. A.) SMITH, W. var. *tenuis* GRÜNOW, A.
Nitzschia vitrea NORMAN var. *recta*.
Nitzschia gracilis HANTZSCH.
Nitzschia palea (KÜTZING, F. T.) SMITH, W.
Nitzschia palea (KÜTZING, F. T.) SMITH, W. var. *debilis* VAN HEURCK, H.
Nitzschia palea (KÜTZING, F. T.) SMITH, W. var. *fonticola* GRÜNOW, A.
Nitzschia amphibia GRÜNOW, A.
Nitzschia frustulum var. *tenella*.
Nitzschia perpusilla RABENHORST, L.
Nitzschia asterionelloides MÜLLER, O.
Nitzschia pelagica MÜLLER, O.
Nitzschia epiphytica MÜLLER, O.
Nitzschia acicularis (KÜTZING, F. T.) SMITH, W. fa. *angustior* MÜLLER, O.
Nitzschia epiphytica MÜLLER, O. var. *major*.
Nitzschia nyassensis MÜLLER, O.

Au cours de la Troisième Expédition au lac Tanganyika, conduite par W. A. CUNNINGTON, on a récolté du phytoplancton (1904-1905), dont les analyses ont été publiées par G. S. WEST en 1907.

Parmi les espèces réellement trouvées dans le plancton, on peut citer :

CHLOROPHYCÉES.

CONJUGALES.

Staurastrum gracile RALFS, J. var. *protractum* WEST, G. S.

Staurastrum leptocladum NORDSTEDT, O. fa. *africanum* WEST, G. S.
Sphaerozoma excavatum RALFS, J.

PROTOCOCCALES.

Pediastrum tetras (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J. var. *longicornis* (RACIBORSKI, N.).
Pediastrum boryanum (TURPIN, P. J.) MENEGLI, G.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMERMANN, E.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMERMANN, E. fa. *sturmii* WEST, G. S.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMERMANN, E. var. *clathratum* (SCHRÖTER, B.) LEMMERMAN, E.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMERMANN, E. var. *clathratum* (SCHRÖTER, B.) LEMMERMAN, E. fa. *radians* WEST, G. S.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMERMANN, E. var. *clathratum* (SCHRÖTER, E.) LEMMERMAN, E. fa. *microporum* WEST, G. S.

Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMERMANN, E. var. *clathratum* (SCHRÖTER, E.) LEMMERMAN, E. fa. *ovatum* EHRENBURG, C. G.
Caelastrum microporum NÄGELI, C. W.
Caelastrum sphäricum NÄGELI, C. W.
Caelastrum cambricum ARCHER, W.
Caelastrum cambricum ARCHER, W. var. *intermedium* (BOHLIN, K.) WEST, G. S.
Caelastrum reticulatum (DANGEARD, P. A.) SENN, G.
Scenedesmus quadridens (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISON, A.
Ankistrodesmus longissimus LEMMERMAN, E.
Oocystis parva WEST, W. et G. S.
Oocystis lacustris CHODAT, R.
Dictyosphaerium pulchellum WOOD, H. C.
Botryococcus braunii KÜTZING, F. T.

BACILLARIOPHYTA.

- Melosira nyassensis* MÜLLER, O.
Melosira granulata (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J.
Melosira granulata (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J.
var. *angustissima*.
Cyclotella operculata KÜTZING, F. T.
Cyclotella kützingiana THWAITES, G. H. K.
Stephanodiscus astræa (EHRENBURG, C. G.) GRÜ-
NOW, A.
Stephanodiscus astræa (EHRENBURG, C. G.) GRÜ-
NOW, A. var. *spinulosus*.
Stephanodiscus astræa (EHRENBURG, C. G.) GRÜ-
NOW, A. var. *minutulus*.
Synedra acus KÜTZING, F. T. var. *delicatissima*.
Navicula elliptica.
Navicula mutica KÜTZING, F. T.
Navicula crucicula (SMITH, W.) VAN HEURCK, H.
Navicula bahusiensis GRÜNOW, A.
Navicula sphærophora KÜTZING, F. T.
Navicula exilis GRÜNOW, A.
- Navicula rhynchocephala* KÜTZING, F. T.
Navicula gastrum (EHRENBURG, C. G.) DONKIN,
A. S.
Cocconeema cymbiforme.
Epithemia turgida (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING,
F. T.
Rhopalodia hirundiniformis MÜLLER, O.
Rhopalodia gracilis MÜLLER, O. var. *undulata*
MÜLLER, O.
Rhopalodia vermicularis MÜLLER, O.
Nitzschia lancettula MÜLLER, O.
Nitzschia nyassensis MÜLLER, O.
Surirella bifrons (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F.
T. var. *tumida* MÜLLER, O.
Surirella bifrons (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F.
T. var. *intermedia* MÜLLER, O.
Surirella nyassæ MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
var. *laticeps* MÜLLER, O.

MYXOPHYCEÆ.

- Anabaena flos-aquæ* (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBIS-
SON, A.
Lyngbya bipunctata LEMMERMAN, E.
Glaetotrichia longiarticulata WEST, G. S.
Gomphosphaeria lacustris CHODAT, R.
- Microcystis aeruginosa* KÜTZING, F. T.
Microcystis viridis (BRAUN, A.) LEMMERMAN, E.
Chrococcus minimus (KEISSLER, K.) LEMMER-
MANN, E.

DINOFLAGELLATÆ.

- Peridinium africanum* LEMMERMAN, E.

D'après les récoltes analysées plus haut, le phytoplancton du lac Nyassa se présente à peu près comme suit :

TABLE 80. — Lac Nyassa. Composition de la population phytoplanctonique
(d'après les travaux de G. DICKIE, O. MÜLLER et G. S. WEST).

	Nombre total	%
Myxophyceæ	28	8,45
Bacillariophyceæ	167	50,40
Euglenophyceæ	7	2,10
Chlorophyceæ :		
Conjugatæ	71	21,40
Protococcales	53	16,01
Dinophyceæ	5	1,50
	331	99,86

LE LAC RODOLPHE.

F. RICH (1932) a publié une liste d'algues du lac Rodolphe recueillies par la PERCY SLADEN EXPEDITION en décembre 1930, janvier et février 1931.

CHLOROPHYCEÆ.

Botryococcus braunii KÜTZING, F. T.

BACILLARIOPHYCEÆ.

<i>Cyclotella meneghiniana</i> KÜTZING, F. T.	<i>Cymbella helvetica</i> KÜTZING, F. T.
<i>Stephanodiscus astraea</i> (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.	<i>Rhopalodia gibberula</i> (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O.
<i>Achnanthes biasolettiana</i> KÜTZING, F. T.	<i>Rhopalodia gibberula</i> (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O. var. <i>rüpestris</i> (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
<i>Navicula cryptocephala</i> KÜTZING, F. T.	<i>Rhopalodia gibberula</i> (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O. var. <i>vanheurckii</i> MÜLLER, O.
<i>Navicula pupula</i> KÜTZING, F. T.	<i>Rhopalodia hirundiniformis</i> MÜLLER, O.
<i>Navicula salinarum</i> GRÜNOW, A. (?)	<i>Rhopalodia ventricosa</i> (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
<i>Navicula sphærophora</i> (KÜTZING, F. T.).	<i>Nitzschia hungarica</i> GRÜNOW, A.
<i>Navicula vulpina</i> KÜTZING, F. T. (?)	<i>Surirella biseriata</i> DE BRÉBISSON, A. var. <i>lanceolata</i> RICH, F.
<i>Gomphonema intricatum</i> KÜTZING, F. T.	
<i>Cymbella grossestriata</i> MÜLLER, O. var. <i>obtusiuscula</i> MÜLLER, O.	

MYXOPHYCEÆ.

<i>Rivularia biasolettiana</i> MENEGHINI, G.	<i>Phormidium autumnale</i> (AGARDH, C. A.) GOMONT, M.
<i>Anabænopsis arnoldi</i> APTEKARI.	
<i>Arthrosira platensis</i> (NORDSTEDT, O.) GOMONT, M.	<i>Lyngbya lutea</i> (AGARDH, C. A.) GOMONT, M.

L'échantillon que H. BACHMANN (1939) analyse dans son travail provient de l'extrême Nord du lac et contient beaucoup de Diatomées nérithiques. Les formes dominantes sont avant tout des *Rhopalodia* avec :

<i>Rhopalodia gracilis</i> MÜLLER, O.	<i>Rhopalodia vermicularis</i> MÜLLER, O. fa. <i>perlonga</i> FRICKE.
<i>Rhopalodia vermicularis</i> MÜLLER, O.	

Viennent ensuite :

<i>Coscinodiscus rudolfi</i> BACHMANN, H.	<i>Coccconeis placentula</i> EHRENBURG, C. G. var. <i>lanceolata</i> GRÜNOW, A.
<i>Cyclotella meneghiniana</i> KÜTZING, F. T.	<i>Surirella biseriata</i> DE BRÉBISSON, A. var. <i>lanceolata</i> RICH, F.
<i>Nitzschia palea</i> SMITH, W. de toutes tailles.	<i>Gomphonema intricatum</i> KÜTZING, F. T.
<i>Cymbella lanceolata</i> KIRCHNER, O. var.	
<i>Cymbella maculata</i> KÜTZING, F. T.	
<i>Navicula sphærophora</i> KÜTZING, F. T. var.	

On a l'impression, à première vue, que cette liste ne doit représenter qu'une partie de la population phytoplanctonique. Malgré sa grande alcalinité et son pH particulièrement élevé (pH=9.5 à 10.0, L. C. BEADLE, 1932-1934), il doit renfermer presque nécessairement plus d'espèces qu'il en est renseigné ici. Il serait du plus haut intérêt d'examiner ce lac à d'autres mois de l'année.

TABLE 81. — Lac Rodolphe.
Composition provisoire de la population phytoplanctonique
(d'après F. RICH, 1932, et H. BACHMANN, 1939).

	Nombre total	%
Chlorophyceæ	1	3,20
Bacillariophyceæ	25	80,60
Myxophyceæ	5	16,10
	31	99,90

Nous avons néanmoins fait le rapport entre les divers groupes afin d'essayer de comparer le lac Rodolphe aux autres. Toutefois la réserve d'une liste incomplète possible doit être maintenue.

LE LAC RUKWA.

Le plancton du lac Rukwa est connu très approximativement par l'analyse de W. SCHMIDLE (1904) des échantillons ramenés par la NYASSA-SEE UND KINGA-GBEBRGS-EXPEDITION. De son côté, O. MÜLLER a publié en 1905 la liste des Bacillariophycées du même plancton.

CHLOROPHYCEÆ.

- | | |
|--|---|
| <i>Scenedesmus quadricauda</i> (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISSON, A. | <i>Crucigenia cuneiformis</i> (SCHMIDLE, W.) BRUNN-THALER, J. |
| <i>Scenedesmus bijugatus</i> (TURPIN, P. J.) LAGERHEIM, G. var. <i>alternans</i> (REINSCH, P. F.) HANSGIRG, A. | <i>Characiella rukwæ</i> SCHMIDLE, W. |
| | <i>Pediastrum tetras</i> (EHRENBERG, C. G.) RALFS, J. |
| | <i>Celastrum microporum</i> NÄGELI, C. W. |
| | <i>Closterium parvulum</i> NÄGELI, C. W. |

BACILLARIOPHYCEÆ.

- | | |
|--|--|
| <i>Surirella bifrons</i> (EHRENBERG, C. G.) KÜTZING, F. T. | <i>Melosira italicica</i> (EHRENBERG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. <i>bacilligera</i> MÜLLER, O. |
| <i>Surirella bifrons</i> (EHRENBERG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. <i>intermedia</i> MÜLLER, O. | <i>Melosira italicica</i> (EHRENBERG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. <i>bacilligera</i> MÜLLER, O. fa. <i>angusta</i> MÜLLER, O. |
| <i>Surirella bifrons</i> (EHRENBERG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. <i>tumida</i> MÜLLER, O. | <i>Melosira granulata</i> (EHRENBERG, C. G.) RALFS, J. var. <i>ionensis</i> GRÜNOW, A. fa. <i>procera</i> GRÜNOW, A. |
| <i>Surirella fullebornii</i> MÜLLER, O. var. <i>elliptica</i> MÜLLER, O. | <i>Melosira nyassensis</i> MÜLLER, O. ssp. <i>bacillosa</i> MÜLLER, O. fa. <i>minor</i> MÜLLER, O. |
| <i>Surirella ovalis</i> DE BRÉBISSON, A. var. <i>apiculata</i> MÜLLER, O. fa. <i>minor</i> MÜLLER, O. | <i>Melosira nyassensis</i> MÜLLER, O. var. <i>peregrina</i> MÜLLER, O. |
| <i>Melosira kondeensis</i> MÜLLER, O. | <i>Melosira nyassensis</i> MÜLLER, O. var. <i>peregrina</i> MÜLLER, O. fa. <i>procera</i> MÜLLER, O. |
| <i>Melosira italicica</i> (EHRENBERG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. <i>tenuis</i> (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O. | |
| <i>Melosira italicica</i> (EHRENBERG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. <i>tenuissima</i> GRÜNOW, A. | |

- Melosira areolata* MÜLLER, O.
Melosira argus MÜLLER, O.
Melosira gætzeana MÜLLER, O.
Melosira gætzeana MÜLLER, O. var. *tubulosa* MÜLLER, O.
Melosira pyxis MÜLLER, O.
Melosira pyxis MÜLLER, O. var. *sulcata* MÜLLER, O.
Melosira striata MÜLLER, O.
Melosira magnusii MÜLLER, O.
Cyclotella comta (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *affinis* GRÜNOW, A.
Cyclotella comta (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *oligactis* GRÜNOW, A.
Cyclotella comta (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *paucipunctata* GRÜNOW, A.
Cyclotella operculata KÜTZING, F. T.
Cyclotella meneghiniana KÜTZING, F. T.
Cyclotella stelligera CLEVE, P. T. et GRÜNOW, A.
Cyclotella kützingiana THWAITES, G. H. K.
Cyclotella kützingiana THWAITES, G. H. K. var. *planetophora* FRICKE.
Stephanodiscus astraea (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Aulacodiscus argus EHRENBURG, C. G.
Gomphonema parvulum KÜTZING, F. T.
Gomphonema intricatum KÜTZING, F. T.
Gomphonema gracile EHRENBURG, C. G.
Gomphonema gracile EHRENBURG, C. G. fa. *major*
Gomphonema gracile EHRENBURG, C. G. var. *dichotum* (SMITH, W.) VAN HEURCK, H.
Gomphonema gracile EHRENBURG, C. G. var. *lanceolata*.
Gomphonema lanceolatum EHRENBURG, C. G.
Gomphonema subclavatum GRÜNOW, A. var. *suecica*.
Gomphonema acuminatum EHRENBURG, C. G. var. *turris* EHRENBURG, C. G.
Cymbella grossestriata MÜLLER, O. var. *obtusiuscula* MÜLLER, O.
Cymbella ventricosa KÜTZING, F. T.
Cymbella cistula EHRENBURG, C. G.
- Cymbella lunula*.
Amphora perpusilla GRÜNOW, A.
Amphora veneta KÜTZING, F. T.
Epithemia zebra (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Epithemia zebra (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *porcellus* GRÜNOW, A.
Epithemia sorex KÜTZING, F. T.
Rhophalodia gracilis MÜLLER, O.
Rhophalodia gibba (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.
Rhophalodia gibba (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O. var. *ventricosa* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Rhophalodia gibberula (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O. var. *sphaerula* (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O.
Rhophalodia gibberula (EHRENBURG, C. G.) MÜLLER, O. var. *producta* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Rhopalodia ascooides MÜLLER, O.
Rhopalodia hirundiniformis MÜLLER, O.
Nitzschia tryblionella HANTZSCH var. *victoriae* GRÜNOW, A.
Nitzschia tryblionella HANTZSCH var. *levidensis* (SMITH, W.) GRÜNOW, A.
Nitzschia tryblionella HANTZSCH var. *salinarum*.
Nitzschia thermalis (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Nitzschia dissipata (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Nitzschia vermicularis (KÜTZING, F. T.) HANTZSCH fa. *minor* MÜLLER, O.
Nitzschia linearis (AGARDH, C. A.) SMITH, W.
Nitzschia linearis (AGARDH, C. A.) var. *recta*.
Nitzschia subtilis (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Nitzschia intermedia HANTZSCH.
Nitzschia gracilis HANTZSCH.
Nitzschia palea (KÜTZING, F. T.) SMITH, W.
Nitzschia palea (KÜTZING, F. T.) SMITH, W. var. *debilis* VAN HEURCK, H.
Nitzschia amphibia GRÜNOW, A.
Nitzschia frustulum KÜTZING, F. T.
Nitzschia frauenfeldii GRÜNOW, A.
Hantzschia amphioxys (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Hantzschia amphioxys (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A. var. *vivax* (HANTZSCH) GRÜNOW, A.

TABLE 82. — Lac Rukwa. Composition de la population phytoplanctonique
(d'après les analyses de W. SCHMIDLE, 1904, et O. MÜLLER, 1905).

	Nombre total	%
Chlorophyceæ	7	8,04
Bacillariophyceæ	76	87,35
Myxophyceæ	4	4,59
	87	99,98

MYXOPHYCEÆ.

Cylindrospermum goetzei SCHMIDLE, W.
Glaeotrichia natans RABENHORST, L.

Lyngbya aestuarii LIEBMANN, F.
Oscillatoria tenuis AGARDH, C. A.

LE LAC TANA.

Le phytoplancton du lac Tana nous est plus ou moins connu depuis la Mission di Studio al Lago Tana en 1937. L'analyse planctonique a été faite par G. BRUNELLI et G. CANNINNI (1940).

MYXOPHYCEÆ.

Anabaena plantonica BRUNNTHALER, J.
Anabaena flos-aquæ (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISON, A.

Microcystis aeruginosa KÜTZING, F. T.
Microcystis flos-aquæ (WITTROCK, V. B.) KIRCHNER, O.

CHLOROPHYCEÆ.

PROTOKOCCALES.

Botryococcus braunii KÜTZING, F. T.
Oocystis borgei SNOW, J.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMMERMAN, E.

Pediastrum clathratum (SCHRÖTER, B.) LEMMERMAN, E.

CONJUGALES.

Closterium polystictum NYGAARD, G.
Closterium aciculare WEST, T.
Staurastrum gracile RALFS, J.

Staurastrum leptocladum NORDSTEDT, O.
Staurastrum sebaldi REINSCH, P. F.

BACILLARIOPHYCEÆ.

Melosira italica (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
 var. *tenuissima* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Melosira ambigua (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Melosira varians AGARDH, C. A.
Fragilaria virescens RALFS, J.
Synedra ulna (NITZSCH, C. L.) EHRENBURG, C. G.
Synedra capitata EHRENBURG, C. G.
Achnanthes inflata (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Achnanthidium lanceolatum DE BRÉBISSON, A.
Gyrosigma kützingii (GRÜNOW, A.) CLEVE, P. T.
Gyrosigma attenuatum (KÜTZING, F. T.) RABENHORST, L.
Navicula smithii DE BRÉBISSON, A.
Navicula radiososa KÜTZING, F. T.
Navicula tenella DE BRÉBISSON, A.
Navicula oblonga KÜTZING, F. T.
Cymbella affinis KÜTZING, F. T.
Cymbella grossestriata MÜLLER, O.

Amphora ovalis KÜTZING, F. T.
Amphora coffeiformis (AGARDH, C. A.) KÜTZING, F. T.
Epithemia turgida (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Epithemia gibba EHRENBURG, C. G. var. *ventricosa* VAN HEURCK, H.
Surirella robusta EHRENBURG, C. G.
Surirella fulleborni MÜLLER, O. var. *elliptica* MÜLLER, O.
Surirella bifrons (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
Surirella turgida SMITH, W.
Surirella elegans EHRENBURG, C. G.
Cymatopleura solearia (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
Cymatopleura elliptica (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
Nitzschia sp.

TABLE 83. — Lac Tana. Composition de la population phytoplanctonique
(d'après G. BRUNELLI et G. CANNINNI, 1940).

	Nombre total	%
Myxophyceæ	4	10,00
Chlorophyceæ :		
Protococcales	4	10,00
Conjugales	5	12,50
Bacillariophyceæ	27	67,50
	40	100,00

Ici aussi il faut faire remarquer que cette liste ne constitue peut-être pas l'inventaire complet du phytoplancton du lac Tana.

LE LAC VICTORIA.

Le phytoplancton du lac Victoria est peut-être celui qui est le mieux connu de tous les lacs Est-africains.

E. B. WORTHINGTON entreprit de septembre 1927 à juin 1928 des études limnologiques sur les lacs Victoria, Kioga et Albert. Il s'est intéressé avant tout aux déplacements verticaux du zooplancton, mais récolta en même temps des échantillons destinés à l'étude du phytoplancton. C'est H. BACHMANN qui étudia ces derniers. On connaît d'assez nombreuses analyses du phytoplancton de lacs africains, surtout du lac Victoria. Il y a entre autres les échantillons de l'expédition D. FULLEBORN au lac Nyassa et d'autres lacs africains des années 1897, 1898 et 1899, dont l'étude fut accomplie par W. SCHMIDLE et O. MÜLLER. En 1898, W. SCHMIDLE avait terminé l'étude des matériaux des expéditions du Dr STUHLMANN et Dr VOLKENS, consistant surtout en Desmidiées, et parmi lesquels ceux du lac Victoria figuraient en bonne place. L'importante publication de G. S. WEST sur les algues d'eau douce de l'expédition Tanganika fut publiée en 1907, dans laquelle on trouve aussi des organismes récoltés dans le Nyassa et le Victoria. En 1909, le même auteur publia encore une note sur le plancton du lac Albert. C. H. OSTENFELD publia, de son côté, une note sur le phytoplancton du lac Victoria en 1909. B. SCHRÖDER a décrit en 1911 un nouveau Rhizosolenia du lac Victoria, alors que J. VIRIEUX publia ses recherches sur le plancton de ce dernier. En 1914, les recherches de J. WOŁOSZYNSKA au sujet des récoltes de B. SCHRÖDER au lac Victoria sortirent de presse.

D'après H. BACHMANN, le plancton du lac Victoria est particulièrement riche en Chlorophycées. G. S. WEST indique quatorze genres. J. WOŁOSZYNSKA les porte

à vingt-trois. Le genre *Pediastrum* domine et se caractérise par une grande diversité de formes : *Pediastrum clathratum* (SCHRÖTER) LEMMERMANN, E. montre une grande variabilité.

Le plancton se compose respectivement de Bacillariophyceæ, de Chlorophyceæ et de Myxophyceæ par ordre d'importance. En faisant l'estimation du nombre de genres respectifs, on trouve la classification suivante : Clorophyceæ, Bacillariophyceæ, Myxophyceæ et, enfin, les Chlorophyceæ-Conjugales.

W. SCHMIDLE a caractérisé le plancton du lac Victoria comme un plancton à Desmidiées (octobre 1892). Le matériel étudié par G. S. WEST et qu'il caractérisa comme plancton à Chlorophycées-Desmidiées fut récolté en avril 1905. J. WOŁOSZYNSKA constata une composition locale différente dans les récoltes de B. SCHIRÖDER du 24 septembre au 3 octobre 1910. Vers la côte Est, ce sont les Bacillariophyceæ qui prédominent avec *Melosira*, *Surirella* et *Cymatopleura*; la côte entre Entebbe et Ripon Falls héberge un plancton à Desmidiées et la côte Nord un plancton à Myxophyceæ. Les échantillons de E. B. WORTHINGTON montrent un fait semblable.

Suivant H. BACHMANN, le plancton des baies et golfes avait la composition suivante :

Smiths Sound.

Melosira prédominant et les formes diverses de *Surirella*. En outre :

CHLOROPHYCEÆ.

PROTOKOCCALES.

Sphaerocystis schroeteri CHODAT, R.
Selenastrum gracile REINSCH, P. F.

Sorastrum hathoris (COHN, F.) SCHMIDLE, W.
Botryococcus braunii KÜTZING, F. T.

CONJUGALES.

Staurastrum leptocladum NORDSTEDT, O.
Staurastrum jaculiferum WEST, W.

Staurastrum limneticum SCHMIDLE, W.

BACILLARIOPHYCEÆ.

Cymatopleura solea (DE BRÉBISON, A.) SMITH, W.
var. *clavata* MÜLLER, O.
Synedra cunningtonii WEST, G. S.

Synedra delicatissima.
Stephanodiscus astraea (EHRENBURG, C. G.) GRÜ.
NOW, A.

MYXOPHYCEÆ.

Merismopedia tenuissima LEMMERMANN, E.
Lyngbya circumcreta WEST, G. S.

Cælosphaerium kützingianum NÄGELI, C. W.

DINOPHYCEÆ.

Ceratium brachyceros VON DADAY, E.
Speke Golf.
Melosira-Surirella et *Pediastrum* div. spec.

CHLOROPHYCEÆ.

PROTOMOCOCCALES.

- | | |
|--|---|
| <i>Dictyosphaerium pulchellum</i> WOOD, H. C. | <i>Scenedesmus bijugatus</i> (TURPIN, P. J.) LAGERHEIM, G. |
| <i>Dictyosphaerium reniforme</i> BULNHEIM, O. | <i>Scenedesmus quadricauda</i> (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISSON, A. var. <i>maximum</i> WEST, W. et G. S. |
| <i>Sphinctosiphon polymorphus</i> WEST, G. S. | <i>Dimorphococcus lunatus</i> BRAUN, A. |
| <i>Sorastrum spinulosum</i> NÄGELI, C. W. | <i>Eudorina elegans</i> EHRENBURG, C. G. |
| <i>Ankistrodesmus falcatus</i> (CORDA, A. C. J.) RALFS, J. | |
| <i>Tetraedron limneticum</i> BORGE, O. | |

CONJUGALES.

- Arthrodesmus incus* (DE BRÉBISSON, A.) HASSALL, A. H. *Closterium aciculare* WEST, T.

BACILLARIOPHYCEÆ.

- | | |
|---|---|
| <i>Synedra cunningtonii</i> WEST, G. S. | <i>Stephanodiscus astraea</i> (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A. |
| <i>Cymatopleura nyansæ</i> WEST, G. S. | |

MYXOPHYCEÆ.

- | | |
|---|--|
| <i>Microcystis flos-aquæ</i> (WITTRÖCK, V. B.) KIRCHNER, O. | <i>Spirulina laxissima</i> WEST, G. S. |
| <i>Merismopedia tenuissima</i> LEMMERMAN, E. | <i>Lyngbya circumcreta</i> WEST, G. S. |
| <i>Gomphosphaeria lacustris</i> CHODAT, R. | <i>Anabaena flos-aquæ</i> (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISSON, A. var. <i>circularis</i> WEST, G. S. |

DINOPHYCEÆ.

- Ceratium brachyceros* VON DADAY, E.
Kavirondo Golf.
 Plancton caractérisé par le complexe *Synedra*
Pediastrum-Spirulina.

CHLOROPHYCEÆ.

PROTOMOCOCCALES.

- | | |
|---|--|
| <i>Chodatella subsalsa</i> LEMMERMAN, E. | <i>Dictyosphaerium pulchellum</i> WOOD, H. C. |
| <i>Sorastrum spinulosum</i> NÄGELI, C. W. | <i>Sphaerocystis schroeteri</i> CHODAT, R. |
| <i>Scenedesmus quadricauda</i> (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISSON, A. var. <i>maximum</i> WEST, W. et G. S. | <i>Ankistrodesmus falcatus</i> (CORDA, A. C. J.) RALFS, J. var. <i>radiata</i> BERNARD, C. |

CONJUGALES.

- Arthrodesmus incus* (DE BRÉBISSON, A.) HASSALL, A. H.

BACILLARIOPHYCEÆ.

- | | |
|--|---------------------------------------|
| <i>Melosira nyassensis</i> MÜLLER, O. | <i>Cymatopleura nyansæ</i> WEST G. S. |
| <i>Melosira granulata</i> (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J. | |

MYXOPHYCEÆ.

- Merismopedia glauca* (EHRENCBERG, C. G.) NÄGELI,
C. W.
Microcystis flos-aquæ (WITTRÖCK, V. B.) KIRCH-
NER, O.
- Gomphosphaeria lacustris* CHODAT, R.
Lyngbya circumcreta WEST, G. S.
Spirulina laxissima WEST, G. S.

Alors que les golfes de SMITH et de SPEKE offrent un plancton semblable, il n'en est pas de même pour le golfe de Kavirondo, qui présente un tout autre caractère.

E. B. WORTHINGTON fait remarquer qu'il n'existe pas de thermocline au lac Victoria, de sorte qu'il n'est pas possible de parler ici d'épi- ou d'hypolimnion. Il attache beaucoup plus d'importance au brassage régulier opéré par les vents dans les golfes. La minéralisation dans ces derniers est plus forte qu'au large, alors que la teneur en matières organiques est plus élevée au centre du lac que dans les golfes et les baies. Ces facteurs seraient déterminants sur la composition du phytoplancton : les Diatomées sont caractéristiques des régions côtières, alors qu'au large ce sont les Chlorophycées et les Cyanophycées qui prédominent.

TABLE 84. — Lac Victoria. Région pélagique.
Répartition du phytoplancton.

Profondeur en m ...	90-70	65-50	50-33	33-16	16-0
<i>Microcystis flos-aquæ</i>	×	×××	××-	××	××-××
<i>Anabaena flos-aquæ</i>	—	—	—	—	××
<i>Aphanothecæ</i> sp. div.	—	—	×	—	×
<i>Lyngbya circumcreta</i>	×	×-××	×	×	—
<i>Melosira</i> sp. div.	××-××	×	×	×	×
<i>Surirella</i> sp. div.	×	—	—	—	××
<i>Cymatopleura</i> sp. div.	×	—	—	×	×
<i>Stephanodiscus astræa</i>	××-××	—	—	×	×
<i>Syndra</i> sp. div.	××	—	—	—	—
<i>Cœlastrum</i> sp. div. ...	××	××	×	××	××-D
<i>Pediastrum</i> sp. div. ...	××	××	×	×	××
<i>Gloeococcus schroeteri</i>	×	××	×	×-×	×
<i>Kirchneriella</i> sp. div.	—	—	—	—	×
<i>Botryococcus braunii</i>	—	—	—	—	×
<i>Staurastrum</i> sp. div.	×	×-×	×	×	×
<i>Closterium aciculare</i>	—	—	—	×	×

× = rare; ×× = assez commun; ××× = abondant; D = dominant.

On ne peut oublier cependant que les Diatomées ne sont pas des formes planctoniques au sens strict et qu'elles sont en relation étroite avec les espèces benthiques. Il n'est donc pas étonnant qu'il faille chercher la prédominance des Diatomées dans le brassage journalier de l'eau des golfes et non uniquement dans la minéralisation.

H. BACHMANN a donné quelques exemples de répartition du phytoplancton en profondeur, tant pour la région pélagique que pour le golfe de Speke.

TABLE 85. — Lac Victoria. Région littorale (golfe de Speke).
Répartition du phytoplancton.

Profondeur en m.	18-12	12-6	6-0
<i>Gomphosphaeria lacustris</i>	—	×	×
<i>Ceratium brachyceros</i> ..	×	—	—
<i>Microcystis</i>	×	×	×
<i>Chroococcus</i>	×	—	—
<i>Merismopedia</i>	×-××	×	×
<i>Spirulina laxissima</i>	×	×	—
<i>Lymbya circumcreta</i>	×-××	××	×
<i>Anabaena flos-aquae</i>	—	—	×
<i>Melosira</i>	×××	×××-D	DD
<i>Cymatopleura nyansæ</i> ..	×	×	×
<i>Surirella</i> ..	×	×	××
<i>Synedra cunningtonii</i> ..	×	×	×
<i>Stephanodiscus astraea</i> ..	×	××	××-××
<i>Eudorina elegans</i> ..	—	×	×
<i>Pediastrum</i>	×	×	××
<i>Celastrum</i>	×	×	××
<i>Dictyosphaerium pulchellum</i>	×	×	×
<i>Sorastrum</i>	×	×	—
<i>Sphinctosiphon</i>	×	×	—
<i>Ankistrodesmus</i>	—	×	×
<i>Dimorphococcus</i>	—	—	×
<i>Arthrodesmus</i>	×	—	—
<i>Scenedesmus</i> ..	—	—	×
<i>Tetraedron</i>	—	×	—
<i>Staurastrum</i> ..	×	××	×
<i>Closterium aciculare</i>	—	×	×

Ces deux tableaux montrent clairement que le phytoplancton se développe principalement dans les couches supérieures en ce qui concerne la région pélagique. La présence de Cyanophycées dans ces couches peut être considérée comme normale à cause des aérocystes de ces organismes.

H. BACHMANN termine son travail en ces termes : « Immerhin ist des Victoriasee durch seine völlige Durchwärmung ein eigener Seen typus auch in der vertikalen Verteilung der Planktons. Und bedenken wir, dass die Oberfläche mit ihren 86,000 qkm mehr als das anderthalbfache der gesamten Schweiz beträgt, so ist der Seentypus sicher mit keinen der bekannten Seentypen zu vergleichen ».

Dans la littérature récente, notamment dans les rapports de la East African Fisheries Research Organisation, on trouve quelques analyses d'échantillons de plancton, notamment : Buvuma et Roseberg Channels; Wera Bay, open lake at 33°0' Est-0°10' Sud, Kavirondo Gulf, October-December.

<i>Melosira agassizii</i> OSTENFELD, C. H.	<i>Stephanodiscus astraea</i> (EHRENBURG, C. G.) GRÜ-
<i>Melosira italica</i> (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.	NOW, A.
<i>Melosira nyassensis</i> MÜLLER, O. var. <i>victoriae</i>	<i>Surirella engleri</i> MÜLLER, O.
MÜLLER, O.	<i>Surirella nyassae</i> MÜLLER, O.

Surirella tenera GREGORY, W.

Enfin, les échantillons ramenés du Victoria, en février 1908, par A. AGASSIZ ont été étudiés par C. H. OSTENFELD en 1909.

Il note :

DINOPHYCEÆ.

Ceratium brachyceros VON DADAY, E.

BACILLARIOPHYCEÆ.

<i>Cymatopleura solea</i> (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.	<i>Surirella nyassae</i> MÜLLER, O.
<i>Melosira agassizii</i> OSTENFELD, C. H.	<i>Surirella engleri</i> MÜLLER, O.
<i>Melosira nyassensis</i> MÜLLER, O. var. <i>victoriae</i>	<i>Surirella bifrons</i> (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T.
MÜLLER, O.	<i>Surirella fulleborni</i> MÜLLER, O. var. <i>elliptica</i>
<i>Stephanodiscus astraea</i> (EHRENBURG, C. G.) GRÜ-	MÜLLER, O.
NOW, A.	

MYXOPHYCEÆ.

<i>Anabæna flos-aquæ</i> (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBIS- SON, A.	<i>Lyngbya limnetica</i> LEMMERMAN, E.
<i>Chroococcus limneticus</i> LEMMERMAN, E.	<i>Microcystis aeruginosa</i> KÜTZING, F. T.
<i>Lyngbya lagerheimii</i> (MÖBIUS, W.) GOMONT, M.	<i>Microcystis pulvrea</i> (WOOD, H. C.) FORTI, A. var. <i>incerta</i> (LEMMERMANN, E.) CROW, W. B.

CHLOROPHYCEÆ.

PROTOKOCCALES.

<i>Botryococcus braunii</i> KÜTZING, F. T.	<i>Pediastrum boryanum</i> (TURPIN, P. J.) MENE-
<i>Ankistrodesmus longissimus</i> LEMMERMAN, E.	GHINI, G. var. <i>granulatum</i> (KÜTZING, F. T.)
<i>Cælastrum stuhlmanii</i> SCHMIDLE, W.	BRAUN, A.
<i>Cælastrum reticulatum</i> (DANGEARD, P. A.) SENN, G.	<i>Pediastrum boryanum</i> (TURPIN, P. J.) MENE-
<i>Dictyosphærium pulchellum</i> WOOD, H. C.	GHINI, G. var. <i>rugulosum</i> WEST, G. S.
<i>Oocystis lacustris</i> CHODAT, R.	

Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F.
Pediastrum simplex MEYEN, F. J. F. var. *clathratum* (SCHRÖTER, B.) LEMMERMANN, E.

Scenedesmus bijugatus (TURPIN, P. J.) LAGERHEIM, G.
Scenedesmus quadricauda (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISSE, A.

CONJUGATÆ.

Staurastrum gracile RALFS, J. var. *subornatum* SCHMIDLE, W.
Staurastrum leptocladum NORDSTEDT, O. fa. *africanum* WEST, G. S.

Staurastrum limneticum SCHMIDLE, W.
Staurastrum tohopekaligense WOLLE, F.

D'après C. H. OSTENFELD (1909), le phytoplancton des lacs Victoria et Nyassa aurait beaucoup de points communs et, de toute façon, possède les mêmes espèces dominantes. Les deux lacs sont caractérisés par des espèces tropicales rares; certaines d'entre elles sont communes aux deux lacs, d'autres restent cantonnées dans l'un d'eux.

Malgré leur grande étendue, les deux lacs contiennent un phytoplancton qui ressemble plutôt à un plancton de lac-étang, *sensu* R. CHODAT, et les espèces tychoplanctoniques jouent un grand rôle dans la composition du plancton.

Quant aux variations saisonnières, il y a eu trop peu de recherches, dit encore C. H. OSTENFELD, pour permettre d'élaborer un tableau de succession bien défini.

Néanmoins, les échantillons d'A. AGASSIZ récoltés en février peuvent être comparés à ceux récoltés en avril, octobre et novembre par d'autres chercheurs. On voit que les Bacillariophycées (spécialement *Melosira*) dominent au printemps, alors que plus tard dans l'année, les Chlorophycées et les Cyanophycées atteignent leur maximum.

Les récoltes de B. SCHRÖDER en 1910, au cours de l'Akademischen Studienfahrt, furent analysées et publiées en 1929 par O. BORGE. Comme il s'agit la plupart du temps d'épiphytes, je ne puis les comprendre dans les considérations au sujet du phytoplancton du Victoria.

Le travail systématique le plus important sur le phytoplancton du lac Victoria demeure toutefois celui de J. WOŁOSZYNSKA (1914) : elle étudia les récoltes de B. SCHRÖDER faites du 24 septembre au 3 octobre 1910.

BACILLARIOPHYCEÆ.

Rhizosolenia victoriae SCHROEDER, B.
Rhizosolenia eriensis SMITH, H. L.
Rhizosolenia eriensis SMITH, H. L. var. *pusilla* WOŁOSZYNSKA, J.
Rhizosolenia stagnalis ZACHARIAS, O.
Rhizosolenia curviseta HUSTEDT, FR.
Melosira nyassensis MÜLLER, O. var. *victoriae* MÜLLER, O.
Melosira agassizi OSTENFELD, C. H.
Melosira schroederi WOŁOSZYNSKA, J.
Melosira granulata (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J.
Melosira granulata (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J. var. *angustissima* MÜLLER, O.
Melosira ambiguæ (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.

Melosira distans (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *africana* MÜLLER, O.
Stephanodiscus astræa (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Stephanodiscus astræa (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A. var. *minutulus* (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
Stephanodiscus astræa (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A. var. *spinulosis* GRÜNOW, A.
Nitzschia nyassensis MÜLLER, O.
Synedra acus KÜTZING, F. T. var. *radians* (KÜTZING, F. T.) HUSTEDT, FR.
Synedra cunninngtoni WEST, G. S.
Synedra nyansæ WEST, G. S.

- Synedra actinastroides* LEMMERMANN, E.
Synedra berolinensis LEMMERMANN, E.
Fragilaria virescens RALFS, J.
Fragilaria construens (EHRENBURG, C. G.) GRÜNOW, A.
Tabellaria fenestrata (LYNGBYE, H. C.) KÜTZING, F. T. var. *intermedia* GRÜNOW, A.
Tabellaria fenestrata (LYNGBYE, H. C.) KÜTZING, F. T. var. *asterionelloides* GRÜNOW, A.
Asterionella gracillima (HANTZSCH, C. H.) HEIBERG, P. A.
Surirella fulleborni MÜLLER, O. var. *elliptica* MÜLLER, O.
Surirella bifrons (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *tumida* MÜLLER, O.
Surirella bifrons (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING, F. T. var. *intermedia* MÜLLER, O.
Surirella nyassæ MÜLLER, O.
Surirella plana WEST, G. S.
- Surirella linearis* SMITH, W.
Surirella turbo MÜLLER, O.
Surirella margaritacea MÜLLER, O.
Surirella engleri MÜLLER, O.
Surirella constricta EHRENBURG, C. G. var. *africana* MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W. var. *rugosa* MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W. var. *subconstricta* MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W. var. *laticeps* MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W. var. *clavata* MÜLLER, O.
Cymatopleura solea (DE BRÉBISSON, A.) SMITH, W. var. *elegans* VIRIEUX, J.
Cymatopleura nyanzæ WEST, G. S.

CHLOROPHYCEÆ.

CONJUGATÆ.

- Mougeotia planctonica* VIRIEUX, J.
Closterium venus KÜTZING, F. T.
Closterium schroederi WOŁOSZYNSKA, J.
Cosmarium moniliforme (TURPIN, P. J.) RALFS, J.
Cosmarium depressum (NÄGELI, O.) LUNDELL, P. M.
Arthrodesmus fulleborni SCHMIDLE, W.
Arthrodesmus fulleborni SCHMIDLE, W. var. *longispina* SCHMIDLE, W.
Staurastrum cuspidatum DE BRÉBISSON, A.
Staurastrum setigerum CLEVE, P. T. var. *nyanzæ* SCHMIDLE, W.
Staurastrum tohopekaligense WOLLE, F. var. *trifurcatum* WEST, W. et G. S.
Staurastrum tohopekaligense WOLLE, F. var. *quadrangularis* WEST, W. et G. S.
Staurastrum leptocladum NORDSTEDT, O. var. *africanum* WEST, G. S.
- Staurastrum anatinum* COOKE, M. C. var. *subglabra* WEST, G. S.
Staurastrum limneticum SCHMIDLE, W.
Staurastrum gracillimum WEST, W. et G. S.
Staurastrum gracile RALFS, J. var. *protractum* WEST, G. S.
Staurastrum gracile RALFS, J. var. *nyanzæ* WEST, G. S.
Staurastrum paradoxum MEYEN, F. J. F.
Staurastrum brevispinum DE BRÉBISSON, A.
Staurastrum subtrifurcatum SCHMIDLE, W.
Staurastrum subtrifurcatum SCHMIDLE, W. fa. *bidens* SCHMIDLE, W.
Euastrum engleri SCHMIDLE, W.
Euastrum engleri SCHMIDLE, W. var. *victoriae* WOŁOSZYNSKA, J.

PROTOCOCCALES.

- Eurodina elegans* EHRENBURG, C. G.
Pediastrum sorastroides WOŁOSZYNSKA, J.
Pediastrum cælastroides WOŁOSZYNSKA, J.
Pediastrum westii WOŁOSZYNSKA, J.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *clathratum* (BRAUN, A.) LAGERHEIM, G.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *cohaerens* BOHLIN, K.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *reticulatum* LAGERHEIM, G.
Pediastrum duplex MEYEN, F. J. F. var. *inflata* WOŁOSZYNSKA, J.
Pediastrum simplex MEYEN, F. J. F. fa. *radians* LEMMERMANN, E.
- Pediastrum simplex* MEYEN, F. J. F. var. *radians* LEMMERMANN, E. fa. *contorta* WOŁOSZYNSKA, J.
Pediastrum clathratum (SCHROETER, B.) LEMMERMANN, E.
Pediastrum clathratum (SCHROETER, B.) LEMMERMANN, E. var. *mirabilis* WOŁOSZYNSKA, J.
Pediastrum tetras (EHRENBURG, C. G.) LEMMERMANN, E.
Pediastrum tetras (EHRENBURG, C. G.) LEMMERMANN, E. var. *perforata* WOŁOSZYNSKA, J.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F. pp.) LEMMERMANN, E. fa. *sturmii* WEST, G. S.
Pediastrum boryanum (TURPIN, P. J.) MENECHINI, G.

- Pediastrum boryanum* (TURPIN, P. J.) MENE-
GHINI, G. var. *rugulosa* WEST, G. S.
- Celastrum cambricum* ARCHER, W.
- Celastrum cambricum* ARCHER, W. var. *inter-
medium* (BOHLIN, K.) WEST, G. S.
- Celastrum cambricum* ARCHER, W. var. *nasu-
tum* (SCHMIDLE, W.) WEST, G. S.
- Celastrum microporum* NÄGELI, C. W.
- Celastrum sphæricum* NÄGELI, C. W.
- Celastrum reticulatum* (DANGEARD, P. A.) SENN, G.
- Celastrum stuhlmanni* SCHMIDLE, W.
- Celastrum proboscideum* BOHLIN, K.
- Sorastrum americanum* (BOHLIN, K.) SCHMIDLE, W.
- Schmidleia elegans* WOLOSZYNKA, J.
- Schmidleia elegans* WOLOSZYNKA, J. var. *sim-
plex* WOLOSZYNKA, J.
- Schroederiella africana* WOLOSZYNKA, J.
- Victoriella ostenfeldi* WOLOSZYNKA, J.
- Scenedesmus bijugatus* (TURPIN, P. J.) LAGER-
HEIM, G.
- Scenedesmus bijugatus* (TURPIN, P. J.) LAGER-
HEIM, G. var. *alternans* (REINSCH, P. F.)
HANSIRG, A.
- Scenedesmus arcuatus* LEMMERMAN, E.
- Scenedesmus acuminatus* (LAGERHEIM, G.) CHO-
DAT, R.
- Scenedesmus obliquus* (TURPIN, P. J.) KÜTZING,
F. T.
- Scenedesmus incrassatulus* BOHLIN, K.
- Scenedesmus raciborskii* WOLOSZYNKA, J.
- Scenedesmus quadricauda* (TURPIN, P. J.) DE
BRÉBISON, A.
- Scenedesmus perforatus* LEMMERMAN, E.
- Scenedesmus hystrix* LAGERHEIM, G.
- Crucigenia heteracantha* NORDSTEDT, O.
- Crucigenia schroederi* SCHMIDLE, W.
- Crucigenia apiculata* LEMMERMAN, E. var. *afri-
cana* WOLOSZYNKA, J.
- Chodatella quadrisetata* LEMMERMAN, E.
- Chodatella longiseta* LEMMERMAN, E.
- Chodatella armata* LEMMERMAN, E.
- Chodatella subsalsa* LEMMERMAN, E. var. *citri-
formis* WOLOSZYNKA, J.
- Kirchneriella lunaris* (KIRCHNER, O.) MÖBIUS, M.
- Kirchneriella contorta* (SCHMIDLE, W.) BOHLIN, K.
- Ankistrodesmus falcatus* (CORDA, A. C. J.)
RALFS, J.
- Ankistrodesmus falcatus* (CORDA, A. C. J.)
RALFS, J. var. *acicularis* (BRAUN, A.) WEST,
G. S.
- Ankistrodesmus falcatus* (CORDA, A. C. J.)
RALFS, J. var. *radiata* BERNARD, C.
- Ankistrodesmus falcatus* (CORDA, A. C. J.)
RALFS, J. var. *spiralis* (TURNER, W. B.)
WEST, W. et G. S.
- Ankistrodesmus falcatus* (CORDA, A. C. J.)
RALFS, J. var. *mirabile* WEST, W. et G. S.
- Rhaphidium braunii* NÄGELI, C. W. var. *lacustris*
CHODAT, R.
- Rhaphidium planctonicum* WOLOSZYNKA, J.
- Scenastrum gracile* REINSCH, P. F.
- Ankistrodesmus longissimus* LEMMERMAN, E.
- Schroederia setigera* (SCHROEDER, B.) LEMMER-
MANN, E.
- Tetraedron trigonum* NÄGELI, C. W. var. *papilli-
ferum* (SCHROEDER, B.) LEMMERMAN, E.
- Tetraedron trigonum* NÄGELI, C. W. fa. *crassum*
REINSCH, P. F.
- Tetraedron tetragonum* (NÄGELI, C. W.) HANS-
IRG, A.
- Tetraedron trigonum* NÄGELI, C. W. var. *punc-
tatum* KIRCHNER, O.
- Tetraedron enorme* (RALFS, J.) HANSIRG, A.
- Tetraedron hastatum* (RALFS, J.) HANSIRG, A.
- Tetraedron minimum* (BRAUN, A.) HANSIRG, A.
- Tetraedron pentaedricum* WEST, W. et G. S.
- Tetraedron victoriz* WOLOSZYNKA, J.
- Tetraedron inflatum* WOLOSZYNKA, J.
- Tetraedron arthrodesmiforme* WEST, G. S.
- Tetraedron arthrodesmiforme* WEST, G. S. var.
lobulata WOLOSZYNKA, J.
- Tetraedron arthrodesmiforme* WEST, G. S. var.
contorta WOLOSZYNKA, J.
- Tetraedron arthrodesmiforme* WEST, G. S. var.
irregularis WOLOSZYNKA, J.
- Tetraedron arthrodesmiforme* WEST, G. S. var.
elongata WOLOSZYNKA, J.
- Tetraedron paradoxum* WOLOSZYNKA, J.
- Oocystis solitaria* WITTRICK, V. B.
- Oocystis lacustris* CHODAT, R.
- Glæcystis ikapoæ* SCHMIDLE, W.
- Glæcystis rehmani* WOLOSZYNKA, J.
- Hofmania africana* WOLOSZYNKA, J.
- Dictyosphaerium pulchellum* WOOD, H. C.
- Dimorphococcus lunatus* BRAUN, A.
- Botryococcus braunii* KÜTZING, F. T.
- Peniococcus nyanzæ* WOLOSZYNKA, J.

MYXOPHYCEÆ.

- Anabæna flos-aquæ* (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBIS-
SON, A.
- Anabænopsis tanganyikæ* (WEST, G. S.) WO-
LOSZYNKA, J. et MILLER, V. V.
- Anabæna discoidea* SCHMIDLE, W.
- Lyngbya circumcreta* WEST, G. S.
- Lyngbya nyassæ* SCHMIDLE, W.
- Spirulina laxissima* WEST, G. S.
- Dactylococcopsis raphidioides* HANSIRG, A.
- Merismopedia glauca* (EHRENBERG, C. G.) NÄGELI,
C. W.
- Merismopedia punctata* MEYEN, F. J. F.
- Microcystis æruginosa* KÜTZING, F. T.
- Microcystis flos-aquæ* (WITTRICK, V. B.) KIRCH-
NER, O.
- Microcystis scripta* (RICHTER) GEITLER, L.

Cœlosphærium kützingianum NÄGELI, C. W.
Chroococcus turgidus (KÜTZING, F. T.) NÄGELI,
 C. W.

Chroococcus limneticus LEMMERMANN, E.
Chroococcus parallelepipedom SCHMIDLE, W.

DINOPHYCEÆ.

Glenodinium quadridens (STEIN, F.) SCHILLER, J.
Peridinium africanum LEMMERMANN, E.
Glenodinium penardii LEMMERMANN, E.
Peridinium cinctum (MÜLLER, O. F.) EHRENBURG,
 C. G.

Peridinium umbonatum STEIN, F.
Peridinium brachyceros VON DADAY, E.
Ceratium hirundinella (MÜLLER, O. F.) STEIN, F.

EUGLENOPHYCEÆ.

Trachelomonas hispida (PERTY) STEIN, F.

CHRYSTOPHYCEÆ.

Dinobryon sertularia EHRENBURG, C. G.

Récapitulons maintenant les éléments fournis par ces analyses planctoniques du lac Victoria et nous pouvons établir la table suivante :

TABLE 86. — Composition de la population phytoplanctonique
 (d'après les travaux de J. WOŁOSZYNSKA, H. BACHMANN, C. H. OSTENFELD).

	Nombre total	%
Myxophyceæ	39	11,10
Bacillariophyceæ	75	21,30
Chlorophyceæ :		
Protococcales	117	33,30
Conjugales	110	31,30
Euglenophyceæ	2	0,50
Chrysophyceæ	1	0,20
Dinophyceæ	7	1,99
	351	99,69

**

CONSIDÉRATIONS FLORISTIQUES.

En possession des diverses analyses planctoniques des grands lacs, provisoirement à l'exception du lac Tanganyika, qui sera traité plus loin, essayons de comparer les résultats provisoires entre eux.

Une réserve doit toutefois être faite pour la détermination exacte des diverses espèces. A juste titre, Fr. HUSTEDT (1949) fait remarquer, en ce qui concerne le genre *Nitzschia* :

« Abgezehen von manchen fehlerhaften Angaben, zum Teil recht groben Bestimmungsfehlern, aus anderen Gattungen sind die für meisten zentralafrikanischen Seen charakteristischen *Nitzschia*-Arten zum Teil falsch bestimmt, zum Teil unzureichend erfasst, zum Teil überhaupt nicht erwähnt. »

Nous ne ferons donc pas de groupement par espèces dominantes, mais bien par grands groupes, pour la détermination desquels les erreurs seront certainement inexistantes.

TABLE 87. — Tableau comparatif des analyses planctoniques
de divers grands lacs Est-africains.

Les résultats sont exprimés en % du nombre total d'éléments pour chaque lac.

	Albert	Édouard	Kivu	Naivasha	Nyassa	Rodolphe	Rukwa	Tana	Tanganika	Victoria
Chlorophyceæ :										
Protococcales	19,85	6,09	27,00	16,01	3,20	8,04	10,00	15,80	33,30	
Conjugales	2,48	4,26	23,00	21,40	—	—	12,50	15,80	31,30	
Bacillariophyceæ	29,10	65,60	80,48	32,00	50,40	80,60	87,35	67,50	43,10	21,30
Myxophyceæ	12,50	11,70	9,14	15,00	8,45	16,10	4,59	10,00	23,30	11,10
Dinophyceæ	4,16	—	—	—	1,50	—	—	—	1,70	1,99
Euglenophyceæ	2,08	—	—	3,00	2,10	—	—	—	—	0,50

Il n'a pas été possible, pour le moment, d'envisager séparément les éléments du phytoplancton pélagique et littoral. Les renseignements de la littérature ne permettent pas encore de faire des calculs en ce sens.

Les calculs présentés dans la table 87 comprennent donc en réalité les deux planctons de la région pélagique et des baies. Tels quels les résultats sont valables uniquement pour les lacs pris dans leur ensemble.

Dans ces conditions il est difficile du point de vue écologique de faire des comparaisons entre la composition du phytoplancton et les divers facteurs des lacs, ceux-ci étant différents dans la région pélagique, dans les estuaires et dans les baies où d'ailleurs les conditions peuvent encore varier localement.

Ainsi pour les valeurs du pH on a essayé de rechercher le rapport entre les grands groupes d'organismes du phytoplancton et ce facteur.

TABLE 88. — Rapports entre les grands groupes d'organismes
du phytoplancton des divers grands lacs Est-africains et le pH.

Lacs	pH	Chlorophyceæ			Bacillariophyceæ	Myxophyceæ
		Proto-coccales %	Conjugales %	Total %		
Albert	7,8-9,2	—	50,00	50,00	29,10	12,50
Bangweolo	7,0	—	—	—	—	—
Baringo	8,67-8,79	—	—	—	—	—
Bunyoni	7,42	—	—	—	—	—
Édouard	9,3	19,85	2,48	23,33	65,60	11,70
Elmenteita	10,4-10,9	—	—	—	—	—
George	8,7-9,24	—	—	—	—	—
Kioga	(?)	—	—	—	—	—
Kivu	9,45	6,09	4,26	10,35	80,48	9,14
Moëro	(?)	—	—	—	—	—
Naivasha	7,4-9,3	27,00	23,00	50,00	32,00	15,00
Ndalaga	7,1	—	—	—	—	—
Nyassa	8,2-8,6	16,01	21,40	37,41	50,40	8,45
Rodolphe	±9,5	3,20	—	3,20	80,60	16,10
Rukwa	8,5	8,04	—	8,04	87,35	4,59
Tana	7,4-8,1	10,00	12,50	22,50	67,50	10,00
Tanganika	8,3-8,9	15,80	15,80	31,60	43,10	23,30
Victoria	6,9-8,7	33,30	31,30	64,60	21,30	11,10

Cette table montre que les Bacillariophyceæ se rencontrent principalement dans les lacs à pH élevé. Il en est de même pour les myxophyceæ dont les présences les plus fortes semblent, en général, coïncider avec des valeurs de pH situées dans une zone alcaline assez élevée.

Toutefois, vu le nombre de déterminations trop restreint, il est encore difficile de tirer une règle générale de ces quelques observations et il faudra attendre de nouvelles recherches sur les grands lacs africains pour combler les lacunes existant dans les quelques renseignements que nous possérons.

Si nous essayons de classer les lacs d'après la prédominance des groupes planctoniques, nous obtenons l'aspect suivant :

TABLE 89. — Lacs Est-africains
classés d'après la prédominance des groupes phytoplanctoniques.

Chlorophyceæ	Bacillariophyceæ	Myxophyceæ
Victoria 64,60 %	Rukwa 87,35 %	Tanganika 23,30 %
Albert 50,00 %	Rodolphe 80,60 %	Rodolphe 16,10 %
Naivasha 50,00 %	Kivu 80,48 %	Naivasha 15,00 %
Nyassa 37,41 %	Tana 67,50 %	Albert 12,50 %
Tanganika 31,60 %	Édouard 65,60 %	Édouard 11,70 %
Tana 22,50 %	Nyassa 50,40 %	Victoria 11,10 %
Édouard 22,30 %	Tanganika 43,10 %	Tana 10,00 %
Kivu 10,35 %	Naivasha 32,00 %	Kivu 9,14 %
Rukwa 8,04 %	Albert 29,10 %	Nyassa 8,45 %
Rodolphe 3,20 %	Victoria 21,30 %	Rukwa 4,59 %

Dans l'état actuel de nos connaissances les grands lacs Est-africains peuvent être subdivisés, *au point de vue floristique*, en lacs à Chlorophyceæ et lacs à Bacillariophyceæ, puisque dans aucun des cas examinés le nombre d'espèces de Myxophyceæ ne s'est avéré dominant.

Ceci ne veut pas dire que la masse de l'un ou de l'autre des groupes ne peut dominer. Il s'agit ici simplement d'un dénombrement d'espèces.

A certains moments de l'année les Myxophyceæ peuvent dominer réellement pour des raisons écologiques diverses.

Comme lacs à Bacillariophyceæ prédominantes on a successivement les lacs Édouard, Kivu, Nyassa, Rodolphe, Rukwa, Tana et Tanganika avec trois lacs typiques : les lacs Kivu, Rodolphe et Rukwa.

Comme représentant typique de lac à Chlorophyceæ on peut citer le lac Victoria, à côté des lacs Albert et Naivasha, qui le sont un peu moins.

Au point de vue quantitatif, FR. HUSTEDT (1949) décrit les lacs Édouard et Kivu comme suit :

« Edouard- und Kivusee, beide charakterisiert durch sehr geringes Auftreten von *Melosira*- und *Cyclotella*-Arten und Massenvorkommen von Arten der Gat-

tung *Nitzschia*, ausserdem durch häufiges vorkommen von *Coscinodiscus rudolfi* BACHMANN, H. Beide seen aber sind untereinander wiederum differenziert besonders durch das häufige Auftreten von *Stephanodiscus damasi* HUSTEDT, F.R. und *Surirella engleri* MÜLLER, O. Der Kivusee ist der extremere dieser Seen, sein plankton ist hinsichtlich der Diatomeen ein ausgesprochenes *Nitzschia*-Plankton. Der Eduardsee beherbergt zwar auch im wesentlichen ein solches *Nitzschia*-Plankton, aber häufig gemischt mit einem *Surirella*-Plankton (bestehend aus *Surirella engleri* MÜLLER, O.), *Stephanodiscus damasi* HUSTEDT, F.R. und weniger häufig auch mit *Melosira ambigua* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O..»

TABLE 90. — Classement des lacs Est-africains en deux groupes.

Lacs à Chlorophyceæ prédominantes	Lacs à Bacillariophyceæ prédominantes
Victoria 64,60 %	Édouard 65,60 %
Albert 50,00 %	Kivu 80,48 %
Naivasha 50,00 %	Nyassa 50,40 %
	Rodolphe 80,60 %
	Rukwa 87,35 %
	Tana 67,50 %
	Tanganika 43,10 %

Cherchons à présent les caractères physico-chimiques communs à ces lacs permettant d'expliquer ces prédominances. Au point de vue morphométrique, ces deux groupes englobent des lacs très différents les uns des autres, tant par leur situation que par la constitution de leur cuvette.

En ce qui concerne le pH, on peut faire la même remarque, puisque l'eau de ces lacs a un caractère alcalin souvent très nettement exprimé, et parmi les dix lacs envisagés, seul le lac Victoria, avec ses 64.6 % de Chlorophyceæ, présente un minimum enregistré de pH : pH-6.9. Mais pour tous les autres ce minimum est au moins de 7.4. La limite supérieure est de l'ordre de pH=9.5.

Je tiens à signaler, toutefois, que les conclusions qu'on pourrait tirer des mesures de pH faites jusqu'à présent sur l'eau des grands lacs Est-Africains ne sont que provisoires. Elles n'ont pas été suivies assez longtemps et je pense avoir clairement montré (L. VAN MEEL, 1953), que les variations du pH dans un lac peuvent être considérables et aller de l'alcalinité à l'acidité et vice versa. A défaut de déterminations plus nombreuses, il faut bien se contenter des quelques mesures que nous avons à notre disposition.

Voyons ce qu'une classification sur cette base peut donner :

TABLE 91.

Lacs à Chlorophyceæ	Lacs à Bacillariophyceæ
Victoria pH : 6,9-8,7	Édouard pH : 9,3
Albert pH : 7,8-9,2	Kivu pH : 9,45
Naivasha pH : 7,4-9,3	Nyassa pH : 8,2-8,6
	Rodolphe pH : 9,3-9,6
	Rukwa pH : 8,5
	Tana pH : 7,4-8,1
	Tanganika pH : 8,3-8,9

Dans l'ensemble, à l'exception du lac Tana, le pH des lacs à Bacillariophyceæ a donc un caractère alcalin beaucoup plus prononcé que les lacs à Chlorophyceæ.

Une des premières questions qui viennent à l'esprit à cette constatation est celle de savoir quelles valeurs les teneurs en silice de ces eaux peuvent atteindre, puisque logiquement une eau alcaline est capable de tenir plus de silice en solution qu'une eau d'un pH à caractère moins alcalin, sinon plus acide.

Il n'est pas facile de trouver des données exactes, car souvent les analyses ont été faites à une époque de l'année où la quantité d'organismes en présence a peut-être réduit la concentration à un minimum. Les quelques chiffres qu'il a été possible de trouver dans la littérature (cfr. chapitre IV) ne permettent pas de dresser un tableau même approximatif. Quoi qu'il en soit, le lac Victoria est un des lacs à teneur en SiO_2 la plus basse (3.0 à 9.0 mg SiO_2 /litre) et les lacs Édouard, Rukwa, Tana présentent des teneurs beaucoup plus élevées (de 9.79 à 76.7 mg/litre).

Mais il faut insister sur la restriction apportée plus haut au sujet de l'époque à laquelle le prélèvement a été effectué.

« Since diatoms require silicon for the manufacture of their shells », dit P. S. WELCH (1952), « and since they constitute a very prominent and strategic group in the plankton at large, the available supply of silicon in the water is regarded a matter of real consequence. Large growths of diatoms draw heavily upon the silicon crop, producing variations in it in the upper waters. In fact, it is claimed that the production of diatoms is directly determined by the silicon supply. According to P. S. CONGER (1941) the available evidence indicates that silica deposition by diatoms is a one-way process; that silica in the form of diatom shells is highly resistant to passage into solution in water; that diatom shells once formed are practically permanent in many waters; that only in

certain bog and marsh deposits were highly corroded shells found, indicating dissolving action of some sort; and that acid bog waters with very low silica and slightly alkaline spring waters with high silica content « exhibit the two extremes of richness in diatom productivity ».

« An opposing view is (H. U. SVERDRUP, M. W. JOHNSON, R. H. FLEMING (1942), that silicon removed from sea water by diatoms and other organisms may return to solution after they die, or it may sink to the bottom; that the high silicon content commonly found near the bottom is due to resolution of the settled siliceous shells; and that the occurrence of accumulated dissolved silicates in a thermocline is evidence of resolution of slowly settling shells. It appears that the silicon cycle in natural waters is still in a state of partial mystery. »

La redissolution de silice dans ces lacs à eau très alcaline est sans aucun doute grandement facilitée. Une preuve tangible peut en être donnée au lac Tanganika, où les boues de fond renferment des frustules de diatomées très attaquées et à moitié rongées. Si l'on examine, d'autre part, le graphique construit par J. KUFFERATH (1952), on voit immédiatement que les grandes quantités de silice sont rassemblées dans des couches profondes comme si les couches superficielles étaient appauvries au profit des couches inférieures.

Il faut donc attendre, dans ce cas, un « turn-over » partiel ou total pour uniformiser les concentrations en silice dans toute la couche ou en partie seulement d'après l'ampleur du « turn-over ».

C'est aussi l'avis de F. RUTTNER (1953) : « It (silicic acid) resembles carbon dioxide in its chemical properties. However, since it is much more weakly dissociated than the latter it is removed from its strongly hydrolyzed compounds, the silicates, in the presence of carbon dioxide or bicarbonates, and is then held in the water as free silicic acid in a dissolved (or colloidal) form. Its stratification is always clearly expressed since it is used to a considerable extent by the diatoms. A major decrease in dissolved SiO_2 is regularly found in the epilimnion after a bloom of diatoms. »

Une des premières investigations à faire, me semble-t-il, est de rechercher les variations des teneurs en silice des lacs et la corrélation éventuelle avec les populations à Bacillariophyceæ.

Toutes les autres considérations qu'on pourrait faire actuellement sur les caractéristiques du plancton des divers lacs Est-africains ne sont que simplement spéculatives, car trop de données nous manquent, surtout l'évolution qualitative et quantitative, au cours de l'année et même au cours de plusieurs années.

En ce qui concerne la présence de quantités parfois considérables de Myxophyceæ, il ne s'agit pas réellement de « fleurs d'eau », mais plutôt de ce que G. HUBER-PESTALOZZI (1938) appelle : « Vegetationsfarbung », c'est-à-dire : « eine Veränderung der Eigenfarbe des Wassers durch Plankton, das nicht an der Oberfläche angehäuft ist ». Il n'est pas impossible que la production de quantités parfois considérables de Myxophyceæ à certaines époques dans des lacs déterminés pourrait être due à la montée de substances nutritives de couches plus profondes au moment du « turn-over », là où celui-ci se manifeste.

Il est trop tôt, à mon avis, pour nous étendre ici sur l'ubiquité de certaines espèces et l'endémisme d'autres.

Quoi qu'il en soit et indépendamment des recherches qu'on sera certainement porté à faire encore au point de vue algologique sur les lacs Est-africains, la florule de ceux-ci se ramène à peu près au schéma suivant :

TABLE 92. — Florule des grands lacs Est-africains.

	Nombre total	%
Chlorophyceæ :		
Volvocales	7	
Tétrrasporales	6	
Protococcales	207	
Conjugales	271	
	491	40,08
Bacillariophyceæ	556	45,38
Myxophyceæ	146	11,91
Dinophyceæ	14	1,14
Euglenophyceæ	12	0,97
Divers groupes	6	0,49
	1.225	99,97

Un phénomène fort intéressant est la présence dans les estuaires, certaines baies et des eaux plus ou moins marécageuses en relation avec les lacs, de 271 Conjugales, en l'occurrence des Desmidiacées. Comme le dit W. KRIEGER (1937) : « aus tropischen Seen liegen nur Planktonlisten und keine physikalisch-chemischen Daten vor. Eine Aufstellung verschiedener Typen ist daher kaum möglich. Aus den Listen ist ersichtlich, dass im allgemeinen dieselben Gattungen im Plankton vorkommen. Manche, und gerade grössere Seen, sind reich an Desmidiaceen. »

Les Desmidiées étant généralement considérées comme des organismes pouvant servir à caractériser des eaux, nous allons essayer de grouper, dans la table qui suit, les Desmidiacées d'après les lacs principaux, c'est-à-dire l'Albert, l'Édouard, les lacs Elmenteita, Kivu, Moëro, Nyassa, Tanganika et Victoria. En ce qui concerne le Nyassa et le Tanganika, nous avons fait une distinction, pour le premier, entre les baies et les estuaires, et le second : les baies, estuaires et marais.

TABLE 93. — Répartition des Desmidiacées.

TABLE 93 (*suite*).

Lorsque nous mettons ces données sous forme d'un tableau, nous obtenons la situation suivante :

TABLE 94. — Répartition globale
des Desmidiées dans les principaux lacs Est-africains.

	Nombre total	%
Lac Albert	5	1,59
Lac Édouard	9	2,86
Lac Elmenteita	21	6,68
Lac Kivu	7	2,20
Lac Moëro.	34	10,82
Lac Nyassa	87	27,70
Lac Tanganyika	40	12,73
Lac Victoria	111	35,41
Nombre des espèces : 234	314	99,99

Comme le montre la table 94, certains lacs contiennent une quantité de Desmidiées assez notable, notamment le lac Nyassa et le lac Victoria. Il est difficile de dire dès à présent quelle est la raison de la pauvreté de certains d'entre eux et la richesse, toute relative d'ailleurs, d'autres.

Nous ne connaissons pas non plus avec exactitude les endroits de récolte et les facteurs écologiques qui y prédominaient. Aussi, toutes les considérations que je suis amené à faire ici ne sont-elles que provisoires et n'ont d'autre but que de fixer les idées et de donner un ordre de grandeur. Le présent mémoire ne saurait être complet et, ainsi que je l'ai dit dans l'introduction, il contient certainement des lacunes; il ne peut être considéré que comme un travail de première approximation.

Le lac Victoria est donc celui qui contient relativement le plus de Desmidiées. C'est d'ailleurs celui qui a été le mieux examiné au point de vue phytoplanctonique.

Les espèces et variétés du lac Tanganyika appartiennent toutes au plancton des marais littoraux et des estuaires et non au plancton des baies ou de la région pélagique.

Au point de vue de la répartition des genres, la table 95 donne une idée à ce sujet :

TABLE 95. — Répartition des genres de Desmidiées dans les principaux lacs Est-africains.

	<i>Gonatozygon</i>	<i>Netrium</i>	<i>Closterium</i>	<i>Pleurotenium</i>	<i>Cosmarium</i>	<i>Arthrodesmus</i>	<i>Xanthidium</i>	<i>Staurastrum</i>	<i>Eustrom</i>	<i>Micrasterias</i>	<i>Sphaerocosma</i>	<i>Hyalotheca</i>
Total : 233	2	1	28	9	100	8	2	55	16	7	2	3
Lac Albert	—	—	—	—	—	—	—	4	1	—	—	—
Lac Édouard	—	—	—	—	6	—	—	3	—	—	—	—
Lac Elmenteita	—	—	1	—	15	—	—	4	1	—	—	—
Lac Kivu	—	—	—	—	7	—	—	—	—	—	—	—
Lac Moëro	—	—	7	2	11	2	1	7	3	—	—	—
Lac Nyassa	—	—	12	4	35	2	1	9	4	6	2	2
Lac Tanganyika	1	—	5	3	17	—	—	7	2	2	—	1
Lac Victoria	2	1	14	3	35	7	2	39	8	2	—	—

Dans les baies, le genre *Cosmarium* est le plus représenté avec 100 espèces et variétés et ce sont les lacs Nyassa et Victoria qui en contiennent le plus : 35. Le genre *Netrium* est le moins répandu dans les grands lacs avec les genres *Gonatozygon*, *Xanthidium*, *Sphaerocosma* et *Hyalotheca*.

La comparaison du nombre des Desmidiées au pH des lacs donne les relations suivantes :

TABLE 96. — Desmidiées et pH des grands lacs.

	Nombre	pH
Lac Albert	5	7,8-9,2
Lac Édouard	9	9,3
Lac Elmenteita	21	10,4-10,9
Lac Kivu	7	9,45
Lac Moëro	34	—
Lac Nyassa	87	8,2-8,6
Lac Tanganyika	40	8,3-8,9
Lac Victoria	111	6,9-8,7

Le fait le plus important que nous montre cette table est le nombre de Desmidiées du lac Victoria correspondant à un pH relativement bas, de pH 6.9 à 8.7. Tous les autres lacs ont un nombre d'espèces et de variétés moins élevé, mais leur pH est situé dans une zone alcaline particulièrement prononcée.

Cependant, ceci ne peut pas être un critère absolu, car il est possible que les récoltes ne correspondent pas à une mesure de pH déterminé. Il se pourrait donc qu'à certains moments de l'année on eût un pH relativement bas avec présence de Desmidiées, alors qu'au cours d'autres périodes à pH plus élevé, les Desmidiées disparaissent en tout ou en partie. Il est impossible de trancher la question en ce moment et elle doit rester en suspens en attendant de nouvelles recherches. Il peut d'ailleurs y avoir d'autres raisons encore qui interfèrent avec le facteur pH pour réduire la quantité d'espèces de Desmidiées dans les lacs. Il est néanmoins curieux de constater que, malgré le fait que ce groupe est généralement lié à des eaux neutres et même, le plus souvent, à des eaux nettement acides, nous trouvions des lacs typiquement alcalins qui, à un certain moment de l'année, ont produit des Desmidiées.

Avant de terminer cet aperçu sur la répartition des Desmidiaceæ dans les lacs Est-africains, un point doit encore être spécialement souligné, notamment que certaines espèces proviennent de marais situés sur les rives de certains lacs qui contiennent une eau qui n'est pas nécessairement semblable à celle du lac, de sorte que le pH peut différer de celui du lac. Il y a donc lieu de prévoir, dans un avenir proche, souhaitons-le, des changements dans la table 96 ci-dessus, donnant les répartitions des Desmidiées et les pH des lacs respectifs. Ceci est très important et il faut en tenir absolument compte si l'on ne veut être induit en erreur.

Après avoir examiné la répartition des Bacillariophyceæ et des Desmidiaceæ dans les grands lacs, il reste maintenant un dernier groupe caractéristique à étudier : celui des Myxophyceæ, groupe d'autant plus important qu'il donne souvent lieu à des fleurs d'eau ou des « végétations farben ».

Au moyen des éléments de la table 97, j'ai essayé de calculer la répartition des Myxophyceæ dans les principaux lacs Est-Africains (table 98, p. 536).

On voit donc tout de suite que les lacs Édouard, Tanganika et Victoria hébergent le plus de représentants du groupe des Myxophyceæ et que le Tanganika a la florule la plus abondante. Les raisons de cette répartition ne peuvent être déterminées exactement à l'heure actuelle.

*
**

TABLE 97. — Répartition des Myxophycées.

	Albert	Édouard	Elmentaita	Kivu	Nyassa	Tanganika	Victoria
<i>Chroococcus dispersus</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus goetzei</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus helveticus</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus limneticus</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus limneticus</i> var. <i>subsalsus</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus minimus</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus minutus</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus pallidus</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus parallelepipedon</i>	•	•	•	•	•
<i>Chroococcus turgidus</i>	•	•	•	•	•
<i>Aphanocapsa elachista</i>	•	•	•	•	•
<i>Aphanocapsa grevillei</i>	•	•	•	•	•
<i>Aphanocapsa hyalina</i>	•	•	•	•	•
<i>Aphanocapsa pulchra</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis aeruginosa</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis densa</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis elabens</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis firma</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis flos-aquæ</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis ichthyoblate</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis marginata</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis minutissima</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis prasina</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis pulvrea</i> var. <i>incerta</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis robusta</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis scripta</i>	•	•	•	•	•
<i>Microcystis viridis</i>	•	•	•	•	•
<i>Merismopedia elegans</i>	•	•	•	•	•
<i>Merismopedia elegans</i> var. <i>remota</i>	•	•	•	•	•
<i>Merismopedia flava</i>	•	•	•	•	•
<i>Merismopedia glauca</i>	•	•	•	•	•
<i>Merismopedia punctata</i>	•	•	•	•	•
<i>Merismopedia tenuissima</i>	•	•	•	•	•
<i>Dactylococcopsis africana</i>	•	•	•	•	•
<i>Dactylococcopsis raphidioides</i>	•	•	•	•	•
<i>Aphanothece clathrata</i>	•	•	•	•	•
<i>Aphanothece microscopica</i>	•	•	•	•	•
<i>Aphanothece pulverulenta</i>	•	•	•	•	•
<i>Aphanothece stagnina</i>	•	•	•	•	•
<i>Cælosphærium goetzei</i>	•	•	•	•	•
<i>Cælosphærium kützingianum</i>	•	•	•	•	•
<i>Cælosphærium minutissimum</i>	•	•	•	•	•
<i>Gomphosphaeria aponina</i>	•	•	•	•	•
<i>Gomphosphaeria lacustris</i>	•	•	•	•	•

TABLE 97 (*suite*).

	Albert	Édouard	Elmenteita	Kivu	Nyassa	Tanganika	Victoria
<i>Tetrapedia glaucescens</i>
<i>Tetrapedia reinschiana</i>
<i>Spirulina labyrinthiformis</i>
<i>Spirulina laxissima</i>
<i>Spirulina platensis</i>
<i>Spirulina platensis</i> fa. <i>minor</i>
<i>Spirulina princeps</i>
<i>Spirulina subtilissima</i>
<i>Spirulina tenuissima</i>
<i>Oscillatoria amphibia</i>
<i>Oscillatoria angustissima</i>
<i>Oscillatoria cortiana</i>
<i>Oscillatoria formosa</i>
<i>Oscillatoria geminata</i>
<i>Oscillatoria limnetica</i>
<i>Oscillatoria planctonica</i>
<i>Oscillatoria princeps</i>
<i>Oscillatoria splendida</i> var. <i>attenuata</i>
<i>Oscillatoria subbrevis</i>
<i>Oscillatoria tanganikæ</i>
<i>Oscillatoria tenuis</i>
<i>Phormidium ambiguum</i>
<i>Phormidium angustissimum</i>
<i>Phormidium autumnale</i>
<i>Phormidium corium</i>
<i>Phormidium faveolarum</i>
<i>Phormidium inundatum</i>
<i>Phormidium lucidum</i>
<i>Phormidium mucicola</i>
<i>Phormidium papyraceum</i>
<i>Phormidium tenue</i>
<i>Phormidium valderianum</i>
<i>Lyngbya aerugineo-cærulea</i>
<i>Lyngbya bipunctata</i>
<i>Lyngbya circumcreta</i>
<i>Lyngbya contorta</i>
<i>Lyngbya digueti</i>
<i>Lyngbya epiphytica</i>
<i>Lyngbya hieronymusii</i>
<i>Lyngbya kützingii</i>
<i>Lyngbya Lagerheimii</i>
<i>Lyngbya limnetica</i>
<i>Lyngbya lutea</i>
<i>Lyngbya martensiana</i>

TABLE 97 (suite).

	Albert	Édouard	Elmenteita	Kivu	Nyassa	Tanganika	Victoria
<i>Lyngbya nyassæ</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Lyngbya ochracea</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Lyngbya perelegans</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Lyngbya purpurea</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Lyngbya pufealis</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Lyngbya versicolor</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna circinalis</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna discoidea</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna flos-aquæ</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna flos-aquæ</i> var. <i>circularis</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna flos-aquæ</i> var. <i>circularis</i> fa. <i>spiroides</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna inæqualis</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna sphærica</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna spiroides</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabæna westii</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Pseudanabæna catenata</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabænopsis circularis</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabænopsis circularis</i> var. <i>multispiralis</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabænopsis cunningtonii</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Anabænopsis tanganikæ</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Nostoc carneum</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Nostoc paludosum</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Nostoc piscinale</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Cylindrospermum goetzei</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Cylindrospermum nyassæ</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Nodularia harveyana</i> var. <i>sphærocarpa</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Nodularia tenuis</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Plectonema tomasinianum</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Plectonema wollei</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Glaeotrichia longearticulata</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Glaeotrichia natans</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Calothrix braunii</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Calothrix brevissima</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Calothrix epiphytica</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Calothrix fulleborni</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Calothrix fusca</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Calothrix parietina</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Homeothrix cartalaginea</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Homeothrix juliana</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Rivularia dura</i> ...	•	•	•	•	•	•	•
<i>Rivularia globiceps</i> ...	•	•	•	•	•	•	•

TABLE 98. — Répartition des Myxophyceæ dans les principaux lacs Est-africains.

	Nombre total	%
Lac Albert	9	4,76
Lac Édouard	36	19,04
Lac Elmenteita	6	3,18
Lac Kivu	17	8,99
Lac Nyassa	29	15,34
Lac Tanganyika	52	27,51
Lac Victoria	40	21,16
Total des espèces et variétés : 129	189	99,98

J'ai essayé de rassembler, dans ce chapitre, le plus de renseignements possible sur la répartition et la prédominance des principaux groupes d'algues planctoniques.

J'ai dû me contenter de considérations d'ordre purement statistique : si les listes sont relativement bien fournies il s'en faut de beaucoup qu'elles soient complètes. La variation au cours des années n'a pu être envisagée. Nous ne possédons que de rares renseignements au sujet de la répartition en profondeur. Il reste encore énormément de travail à accomplir dans ce domaine avant d'arriver à la connaissance complète de la flore des algues planctoniques avec tous les facteurs écologiques qui influencent l'évolution biologique.

Je n'ai pas tenu compte de la répartition géographique dans la partie occidentale du Congo belge, afin d'établir des comparaisons que j'estime prématuées. Je m'en suis exclusivement tenu aux grands lacs Est-africains, considérés dans leur ensemble.

* *

CHAPITRE IX.
LE PLANCTON DU LAC TANGANIKA.

Quoique le but du présent travail soit l'étude du phytoplancton du lac, il est nécessaire de nous étendre un peu sur le comportement du zooplancton, car il constitue un chaînon important dans le cycle biologique de cette immense cuvette lacustre. Ce chapitre sera donc subdivisé en trois parties, qui traiteront successivement du phytoplancton, du zooplancton et enfin de la biocénose du lac.

A. — LE PHYTOPLANCTON.

Le meilleur aperçu que nous possédions au sujet du phytoplancton du lac Tanganika a été publié par G. S. WEST en 1907, dans son étude sur les récoltes de la troisième expédition conduite par W. A. CUNNINGTON; elle groupe les algues planctoniques pélagiques ainsi que les formes trouvées dans le plancton des baies.

CHLOROPHYCEÆ.

PROTOKOCCALES.

- | | |
|--|---|
| <i>Pediastrum simplex</i> MEYEN, F. J. F. | <i>Ankistrodesmus falcatus</i> (CORDA, A. J. C.) RALFS, |
| <i>Pediastrum duplex</i> MEYEN, F. J. F. | J. var. <i>spirilliformis</i> WEST, G. S. |
| <i>Pediastrum boryanum</i> (TURPIN, P. J.) MENEGHINI, G. | <i>Ankistrodesmus nitzschiooides</i> WEST, G. S. |
| <i>Pediastrum tetras</i> (EHRENBURG, C. G.) RALFS, J. | <i>Oocystis lacustris</i> CHODAT, R. |
| <i>Pediastrum integrum</i> NÄGELI, C. W. | <i>Tetraedron minimum</i> (BRAUN, A.) HANSGIRG, A. |
| <i>Crucigenia tetracantha</i> WEST, G. S. | <i>Cerasterias raphidiooides</i> REINSCH, P. F. |
| <i>Scenedesmus bijugatus</i> (TURPIN, P. J.) KÜTZING, F. T. | <i>Richteriella botryoides</i> (SCHMIDLE, W.) LEMMERMAN, E. fa. <i>quadrisetata</i> (LEMMERMANN, E.) CHODAT, R. |
| <i>Scenedesmus bijugatus</i> (TURPIN, P. J.) KÜTZING, F. T. fa. <i>arcuatus</i> (LEMMERMANN, E.) WEST, W. et G. S. | <i>Chodatella subsalsa</i> LEMMERMAN, E. |
| <i>Scenedesmus acutiformis</i> SCHRÖDER, B. var. <i>brasiliensis</i> (BOHLIN, K.) WEST, W. et G. S. | <i>Dictyosphaerium pulchellum</i> WOOD, H. C. |
| <i>Scenedesmus quadricauda</i> (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISSON, A. var. <i>maximus</i> WEST, W. et G. S. | <i>Botryococcus braunii</i> KÜTZING, F. T. |
| | <i>Westella botryoides</i> (WEST, W.) DE WILDEMAN, E. |
| | <i>Glæocystis gigas</i> (KÜTZING, F. T.) LAGERHEIM, G. |

CONJUGATÆ.

- | | |
|---|--|
| <i>Closterium leibleinii</i> KÜTZING, F. T. | <i>Hyalotheca mucosa</i> (MERT) EHRENBURG, C. G. |
| <i>Staurastrum alternans</i> DE BRÉBISSON, A. | |

BACILLARIOPHYCEÆ.

- | | |
|---|---|
| <i>Cyclotella operculata</i> KÜTZING, F. T. | <i>Coccconeis pediculus</i> EHRENBURG, C. G. |
| <i>Synedra acus</i> KÜTZING, F. T. | <i>Coccconeis placentula</i> EHRENBURG, C. G. |
| <i>Synedra acus</i> KÜTZING, F. T. var. <i>delicatissima</i> (SMITH, W.) GRÜNOW, A. | <i>Navicula tanganyikæ</i> WEST, G. S. |
| <i>Synedra actinastroides</i> LEMMERMAN, E. | <i>Navicula elliptica</i> KÜTZING, F. T. |
| | <i>Navicula pupula</i> KÜTZING, F. T. |

- Navicula bahusiensis* GRÜNOW, A.
Navicula radiosua KÜTZING, F. T.
Navicula rhynchocephala KÜTZING, F. T.
Navicula distincta WEST, G. S.
Navicula gastrum EHRENBURG, C. G.
Schizostauron crucicula GRÜNOW, A.
Gyrosigma attenuatum (KÜTZING, F. T.) CLEVE,
 P. T.
Gyrosigma nodiferum (GRÜNOW, A.) WEST, G. S.
Cocconema grossestriatum (MÜLLER, O.) WEST,
 G. S. var. *tanganyikæ* WEST, G. S.
Cocconema cymbiforme EHRENBURG, C. G.
Amphora ovalis KÜTZING, F. T.
Amphora coffeiformis (AGARDH, C. A.) KÜTZING,
 F. T.
Epithemia turgida (EHRENBURG, C. G.) KÜTZING,
 F. T.
- Rhopalodia gibba* (KÜTZING, F. T.) MÜLLER, O.
 var. *ventricosa* (GRÜNOW, A.) MÜLLER, O.
Rhopalodia hirundiniformis MÜLLER, O.
Rhopalodia gracilis MÜLLER, O.
Nitzschia tryblionella HANTZSCH var. *littoralis*
 (GRÜNOW, A.) VAN HEURCK, H.
Nitzschia dissipata (KÜTZING, F. T.) GRÜNOW, A.
 var. *media* HANTZSCH.
Nitzschia tubicola GRÜNOW, A.
Nitzschia palea (KÜTZING, F. T.) SMITH, W.
Nitzschia nyassensis MÜLLER, O.
Surirella plana WEST, G. S.
Surirella constricta EHRENBURG, C. G. var. *africana* MÜLLER, O.
Surirella obtusiuscula WEST, G. S.
Surirella tanganyikæ WEST, G. S.
Surirella striatula TURPIN, P. J.
Cymatopleura solea (KÜTZING, F. T.) SMITH, W.

MYXOPHYCEÆ.

- Nostoc piscinale* KÜTZING, F. T.
Nostoc carneum AGARDH, C. A.
Anabaena flos-aquæ (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISON, A.
Anabaena flos-aquæ (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISON, A. var. *circularis* WEST, G. S.
Anabaena tanganyikæ WEST, G. S.
Plectonema wollei FARLOW
Lyngbye limnetica LEMMERMAN, E.
Lyngbye perelegans LEMMERMAN, E.
Phormidium tenue (AGARDH, C. A.) GOMONT, M.
Oscillatoria princeps VAUCHER, J. P.
Oscillatoria cortiana MENEGHINI, G.
Oscillatoria tanganyikæ WEST, G. S.
Oscillatoria tenuis AGARDH, C. A.
- Spirulina laxissima* WEST, G. S.
Glæotrichia natans (HEDWIG) RABENHORST, L.
Merismopedia elegans BRAUN, A.
Merismopedia elegans BRAUN, A.
Merismopedia elegans BRAUN, A. var. *remota* WEST, G. S.
Merismopedia æruginosa DE BRÉBISSON, A.
Merismopedia glauca (EHRENBURG, C. G.) NÄGELI, C. W.
Merismopedia punctata MEYEN, F. J. F.
Gomphosphaeria aponina KÜTZING, F. T.
Microcystis elabens (DE BRÉBISSON, A.) KÜTZING, F. T.
Chroococcus turgidus (KÜTZING, F. T.) NÄGELI, C. W.

DINOPHYCEÆ.

- Glenodinium pulvisculus* (EHRENBURG, C. G.) STEIN, F.
Peridinium africanum LEMMERMAN, E.
- Peridinium berolinense* LEMMERMAN, E. var. *apiculatum* LEMMERMAN, E.
Peridiniopsis cunningtonii LEMMERMAN, E.

G. S. WEST s'est préoccupé de connaître l'abondance relative des diverses espèces au cours des huit mois que dura son séjour, de juillet 1904 à février 1905. Le tableau annoté qu'il a publié montre que le phytoplancton est le plus riche en espèces en octobre et novembre, principalement au cours de ce dernier mois. En décembre se marque une diminution générale dans le nombre d'espèces. En janvier les Chlorophyceæ et Myxophyceæ ont fortement diminué avec un accroissement des larves *Nauplius*.

Afin de pouvoir comparer les résultats de G. S. WEST à ceux de la MISSION HYDROBIOLOGIQUE BELGE, je transcris ici le tableau dressé par G. S. WEST (1907).

TABLE 99. — Fréquence des espèces
(d'après G. S. WEST).

Espèces	1904						1905	
	VII	VIII	IX	X	XI	XII	I	II
Chlorophyceæ								
<i>Cladophora leibleinii</i>	rr
<i>Staurastrum alternans</i>	rrr	.	.	.
<i>Hyalotheca mucosa</i>	rr
<i>Pediastrum simplex</i>	rr	rr
<i>Pediastrum duplex</i>	r
<i>Pediastrum boryanum</i>	rr	rr	.	.	.
<i>Pediastrum tetras</i>	rr
<i>Pediastrum integrum</i>	rrr	.	rrr	.	.	.
<i>Crucigenia tetricantha</i>	rrr
<i>Scenedesmus bijugatus</i> ...	c	.	.	r
<i>Scenedesmus bijugatus</i> fa. <i>arcuatus</i>	c	cc	.	.	.
<i>Scenedesmus acutiformis</i> var. <i>brasiliensis</i>	r
<i>Scenedesmus quadricauda</i>	r	.	.	r	r	r	r
<i>Scenedesmus quadricauda</i> var. <i>maximus</i>	r	rr	r	r	rr
<i>Ankistrodesmus falcatus</i> var. <i>spirilliformis</i>	rrr	.	.	.
<i>Ankistrodesmus nitzschioides</i>	rrr	.	.	.
<i>Tetraedron minimum</i> ...	rrr
<i>Cerasterias raphidiooides</i>	rrr	.	.	.
<i>Richteriella botryooides</i> fa. <i>quadrisetata</i>	rrr	.	.	.
<i>Chodatella subsalsa</i>	r	.	.	.
<i>Dictyosphaerium pulchellum</i>	r	.	.	.
<i>Tetracoccus botryooides</i> ...	rr	.	.	rr	rr	.	.	.
<i>Botryococcus braunii</i>	c	.	.
<i>Glaucocystis gigas</i>	r
Bacillariophyceæ								
<i>Cyclotella operculata</i>	r	.	.	.
<i>Synedra acus</i>	cc	c	c	c	.	.
<i>Synedra acus</i> var. <i>delicatissima</i> ...	cc	c	c	ccc	ccc	c	c	.
<i>Synedra acus</i> var. <i>revaliensis</i>	rrr	rr	r	c	c
<i>Synedra actinastroides</i> ...	cc	c	c	r	r	rr	rrr	.
<i>Cocconeis pediculus</i> ...	rr	r
<i>Cocconeis placentula</i>	r	r	c	.	.	.

TABLE 99 (*suite*).

Espèces	1904						1905	
	VII	VIII	IX	X	XI	XII	I	II
<i>Navicula tanganyikæ</i> ..	.	rr	rr	.	r	.	.	rr
<i>Navicula elliptica</i>	r	r	.	.	.
<i>Navicula pupula</i> ..	.	rr	.	.	r	r	.	r
<i>Navicula bahusiensis</i>	rrr	.	.
<i>Navicula radiosæ</i> ..	.	c	c	.	.	r	.	.
<i>Navicula rhynchocephala</i> ..	.	r	r	.	r	.	.	.
<i>Navicula distincta</i>	rr	.	.	.
<i>Navicula gastrum</i> ..	.	r	c	c	c	r	.	.
<i>Schizostauron crucicula</i> ..	.	rr	.	rr	rr	.	.	.
<i>Gyrosigma attenuatum</i>	r	.	rr	r
<i>Gyrosigma nodiferum</i>	rrr	.	.	.
<i>Cocconema grossestriatum</i> var. <i>tanganyikæ</i>	rr	rrr	.	.
<i>Cocconema cymbiforme</i>	r	rr
<i>Amphora ovalis</i> ..	.	r	c	r	r	.	c	.
<i>Amphora coffæiformis</i>	e	rrr
<i>Epithemia turgida</i> ..	.	rrr	.	rr
<i>Rhopalodia gibba</i> var. <i>ventricosa</i> ..	.	rrr	.	c
<i>Rhopalodia hirundiniformis</i> ..	c	.	.	r	r	.	.	.
<i>Rhopalodia gracilis</i> ..	rr	.	.	.	rr	.	.	.
<i>Nitzschia tryblionella</i> var. <i>littoralis</i>	rr
<i>Nitzschia dissipata</i> var. <i>media</i>	rr
<i>Nitzschia tubicola</i> ..	rrr	.	.	.	rr	.	.	.
<i>Nitzschia palea</i>	r
<i>Nitzschia nyassensis</i> ..	cl	ccc	ccc	c	c	.	.	.
<i>Surirella plana</i>	rr
<i>Surirella constricta</i> var. <i>africana</i> ..	.	rr	rrr	rr	rr	.	.	.
<i>Surirella obtusiuscula</i>	rr	rr	rr	.	.	.
<i>Surirella tanganyikæ</i> ..	r	r	.	r	r	r	r	r
<i>Surirella striatula</i>	rr	r
<i>Cymatopleura solea</i> ..	r	.	rr	r	r	.	.	rr
Myxophyceæ								
<i>Nostoc piscinale</i> ..	.	r
<i>Nostoc carneum</i> ..	.	rr
<i>Anabaena flos-aquæ</i>	r	c	.	.	.
<i>Anabaena flos-aquæ</i> var. <i>circinalis</i>	ccc	ccc	ccc	c	r	cc
<i>Anabaena tanganyikæ</i>	r	.	.
<i>Plectonema wollei</i> ..	rr	.	c

TABLE 99 (*suite*).

Espèces	1904						1905	
	VII	VIII	IX	X	XI	XII	I	II
<i>Lyngbya perelegans</i>	c	.	.	rr	.	.	.
<i>Lyngbya limnetica</i>	c
<i>Phormidium tenue</i>	rr	.	.	r
<i>Phormidium angustissimum</i>	cc	rr	r	.
<i>Oscillatoria princeps</i>	rrr
<i>Oscillatoria cortiana</i>	rrr	.
<i>Oscillatoria tanganyikæ</i>	rr	.	r
<i>Oscillatoria tenuis</i>	rr
<i>Spirulina laxissima</i>	c	.	.	.
<i>Glaetrichia natans</i>	cc
<i>Merismopedia elegans</i>	rrr
<i>Merismopedia elegans</i> var. <i>remota</i>	rr
<i>Merismopedia aeruginosa</i>	rr
<i>Merismopedia glauca</i>	c
<i>Merismopedia punctata</i>	rr	.	.	.
<i>Gomphosphaeria aponina</i>	cc	.	.	rr
<i>Microcystis elabens</i>	rr	.	rr
<i>Chroococcus turgidus</i>	rrr
 Dinophyceæ								
<i>Glenodinium pulvisculus</i>	r	r	cc	.	.	.
<i>Peridinium africanum</i>	r	.	.	.
<i>Peridinium berolinense</i> var. <i>apiculatum</i>	e	r	.	.	.
<i>Peridiniopsis cunningtonii</i>	e	r	.	.	.

La MISSION HYDROBIOLOGIQUE BELGE, du moins en ce qui concerne les formes planctoniques, n'a pas rapporté d'espèces nouvelles pour le lac; les renseignements se rapportent avant tout à une meilleure connaissance de la répartition géographique, tant en surface qu'en profondeur. Dans la table suivante on trouvera les indications sur la répartition dans le lac Tanganyika.

TABLE 100. — Répartition géographique

	Région pélagique									
	Baies					Estuaires				
	Maraïs					Albertville				
<i>Sphaerocystis schroeteri</i>
<i>Glococystis rehmani</i>
<i>Pediastrum boryanum</i>
<i>Pediastrum clathratum</i>
<i>Pediastrum duplex</i>
<i>Pediastrum duplex</i> var. <i>clathratum</i>
<i>Pediastrum duplex</i> var. <i>reticulatum</i>
<i>Pediastrum integrum</i>
<i>Pediastrum simplex</i>
<i>Pediastrum tetras</i>
<i>Sorastrum spinulosum</i>
<i>Lagerheimia chodati</i> var. <i>spirilliforme</i>
<i>Richteriella botryoides</i> fa. <i>quadrisetata</i>
<i>Chodatella longiseta</i>
<i>Chodatella subsalsa</i>
<i>Oocystis lacustris</i>
<i>Oocystis parva</i>
<i>Nephrocytium lunatum</i>
<i>Kirchneriella obesa</i>
<i>Tetraedron bifurcatum</i>
<i>Tetraedron minimum</i>
<i>Tetraedron minimum</i> fa. <i>apiculatum</i>
<i>Tetraedron raphidioides</i>
<i>Dictyosphaerium pulchellum</i>
<i>Dimorphococcus lunatus</i>
<i>Westella botryoides</i>
<i>Scenedesmus arcuatus</i>
<i>Scenedesmus arcuatus</i> var. <i>platydisca</i>
<i>Scenedesmus bijugatus</i>
<i>Scenedesmus brasiliensis</i>
<i>Scenedesmus curvatus</i> var. <i>linearis</i>
<i>Scenedesmus longus</i>
<i>Scenedesmus obliquus</i>
<i>Scenedesmus quadricauda</i>
<i>Scenedesmus quadricauda</i> var. <i>maximum</i>
<i>Crucigenia tetracantha</i>
<i>Cœlastrum cambricum</i>
<i>Cœlastrum microporum</i>
	X	.	.	X	Karema

des espèces dans le lac Tanganyika.

TABLE 100

(suite).

	Kasangga	
	Kasimia	
	Katenge	
	Katibili	
	Kigoma	
	Kirando	
	Lagosa	
	Lovu	
	Lubindi	
	Lumangwa	
	Malagarasi	
	Moba	
	Moliro	
	Pala	
	Pulungu	
	Rumonge	
	Ruzizi	
	Samba	
	Songwe	
	Sumbu	
	Tembwe	
	Toa	
	Tossi	
	Ujiji	
	Utinta	
	Vua	

TABLE 100

(suite).

TABLE 100

(suite).

TABLE 100

(suite).

	Kasanga	
	Kasimia	
	Katenge	
	Katibili	
	Kigoma	
	Kirando	
	Lagosa	
X	Lovu	
	Lubindi	
	Lunangwa	
	Malagarasi	
	Moba	
	Moliro	
	Pala	
	Pulungu	
	Rumonge	
	Ruzizi	
	Samba	
	Songwe	
X	Sumbu	
	Tembwe	
	Toa	
	Tossi	
	Ujiji	
	Utinta	
	Vua	

TABLE 100

(suite).

TABLE 100

	Région pélagique												
	Baies				Estuaires				Marais				
	Albertville	Baraka	Bracone	Burton	Edith Bay	Ifume	Kabinda	Kala	Kalambo	Kapampa	Karago	Karema	
<i>Calothrix epiphytica</i>	
<i>Homeothrix cartalaginea</i>	
<i>Rivularia dura</i>	
<i>Rivularia globiceps</i>	
Dinophyceæ													
<i>Glenodinium pulvisculus</i>	
<i>Glenodinium quadridens</i>	
<i>Peridinium africanum</i>	
<i>Peridinium berolinense</i> var. <i>apiculatum</i>	
Euglenophyceæ													
<i>Trachelomonas armata</i> var. <i>steinii</i>	

La première impression dégagée par cette liste est que le nombre d'espèces connues des baies est de loin le plus important. En outre, la répartition est assez irrégulière en général. Il n'y a que quelques espèces qui sont très répandues, au contraire, et se rencontrent dans la plupart des stations effectuées par la MISSION HYDROBIOLOGIQUE BELGE AU LAC TANZANIA; c'étaient, en 1946-1947 :

- Oocystis lacustris* CHODAT, R.
Oocystis parva WEST, W. et G. S.
Nitzschia asterionelloides MÜLLER, O.
Nitzschia lacustris HUSTEDT, FR.
Nitzschia lancettula MÜLLER, O.
Nitzschia nyassensis MÜLLER, O.

- Anabaena flos-aquæ* (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISON, A.
Anabaenopsis tanganikæ (WEST, G. S.) WOŁOSZYNSKA, J.
Glenodinium pulvisculus (EHRENBERG, C. G.) STEIN, F.

En ce qui concerne les espèces typiquement pélagiques, la Mission n'a observé que les espèces suivantes :

- Sphaerocystis schroeteri* CHODAT, R.
Pediastrum simplex (MEYEN, F. J. F.) LEMMERMAN, E.
Oocystis lacustris CHODAT, R.
Oocystis parva WEST, W. et G. S.

- Scenedesmus obliquus* (TURPIN, P. J.) KÜTZING F. T.
Scenedesmus quadricauda (TURPIN, P. J.) DE BRÉBISON, A.
Synedra actinastroides LEMMERMANN, E.

(suite).

	Kasanga	
•	Kasimia	
•	Katenge	
•	Katibili	
•	Kigoma	
•	Kirando	
•	Lagosa	
•	Lovu	
•	Lubindi	
•	Lunangwa	
•	Malagarsi	
•	Moba	
•	Moliro	
•	Pala	
•	Pulungu	
•	Rumonge	
•	Ruzizi	
•	Samba	
•	Songwe	
•	Sumbu	
•	Tembwe	
•	Toa	
•	Tossi	
•	Ujiji	
•	Utinta	
•	Vua	

Nitzschia nyassensis MÜLLER, O.

Anabæna flos-aquæ (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISON, A. var. *circularis* WEST, G. S.

Anabaxenopsis circularis (WEST, G. S.) WOLOSZYNSKA, J. et MILLER, V. V.

Anabænopsis tanganikæ (WEST, G. S.) WOŁOSZYNSKA, J. et MILLER, V. V.

Glenodinium pulvisculus (EHRENBURG, C. G.)

STEIN, F.

Peridinium

Perianthium brevifolium (LEMMER)
apiculatum LEMMERBACH, E.

Ce plancton pélagique était très pauvre, tant en espèces qu'en individus, au moment des travaux de la Mission.

On a calculé aussi la composition du phytoplancton, afin de pouvoir effectuer la comparaison avec les autres lacs. Ici aussi la restriction doit être apportée au sujet de l'origine du phytoplancton : il se rapporte au lac dans son entier, baies et région pélagique.

Ce calcul montre que le plancton du lac Tanganika pris dans le sens le plus général est un plancton à Bacillariophyceæ-Chlorophyceæ.

Dans la région pélagique, en nous basant sur les recherches de 1946-1947, il semble formé surtout par une association à *Oocystis-Nitzschia-Anabæna* et *Anabaenopsis*.

TABLE 101. — Lac Tanganiaka.
Composition de la population phytoplanctonique
(d'après les travaux de G. S. WEST).

	Nombre total	%
Myxophyceæ	52	21,67
Bacillariophyceæ	102	42,50
Chlorophyceæ :		
Conjugales	39	16,25
Protococcales	43	17,91
Dinophyceæ	4	1,67
	240	100,00

Le plancton des baies varie peu localement. Les plus riches en éléments variés sont les baies de Kala et de M'Pulungu. Malgré le peu de variations on ne peut toutefois pas affirmer que le plancton des baies soit absolument monotone. G. S. WEST (1907) avait déjà fait la même remarque en son temps : « The dominance of *Anabaena flos-aquæ* in some collections, and of *Nitzschia nyassensis* and *Synedra acus* in others obtained very shortly afterwards from other parts, indicates that the plankton of the lake is by no means of a uniform charakter ».

Quant au plancton des régions pélagiques, il s'est montré d'une monotonie décevante au cours des mois de stagnation.

Suivant G. S. WEST (1907), qui se base sur l'analyse des récoltes de W. A. CUNNINGTON faites en 1904-1905, le phytoplancton du lac Tanganiaka est plus riche en espèces que celui du lac Nyassa et du lac Victoria. Il contient, dit-il, quatre-vingt-cinq espèces, dont soixante et une, soit 92 %, appartiennent à ce lac seulement. Les Chlorophyceæ sont relativement rares, aussi bien en espèces qu'en individus. Mais les Bacillariophyceæ et les Myxophyceæ sont toutes deux représentées par une plus grande proportion que d'habitude et sont parfois très abondantes à certaines époques. Les Protococcales et les Bacillariophyceæ sont spécialement représentées au cours du mois de novembre, mois qui précède une diminution des algues accompagnée d'un grand développement de larves *Nauplius*.

Plusieurs des espèces observées dans le phytoplancton du lac sont généralement des formes marines ou saumâtres et certaines se rapprochent plutôt des espèces marines que des formes dulcicoles. *Nitzschia tryblionella* HANTZSCH var. *littoralis* (GRUNOW, A.) VAN HEURCK, H., *Surirella striatula* TURPIN, P. J. et *Chodatella subsalsa* LEMMERMAN, E. sont des espèces marines ou saumâtres. *Navicula distincta* WEST, G. S. et *Surirella tanganyika* WEST, G. S., dit encore l'a-

teur, se rapprochent plutôt des formes marines que des formes dulcicoles. *Oscillatoria tanganyikæ* WEST, G. S. est très proche de la forme marine : *Oscillatoria subuliformis* KÜTZING, F. T. La présence de trois espèces de *Nodularia*, genre typiquement saumâtre, dans le voisinage immédiat du lac est un fait à noter.

G. S. WEST (1907) essaie d'expliquer cette particularité : « The definite outlet by the river Lukuga into the Congo system is relatively recent, having been established since the formation of the volcanic cones to the north of lake Kivu. The damming up of the northern end of the lake Kivu region added a large drainage-area to the Tanganyika lake-bassin, and marks the close of the period of isolation. There is every reason to consider the presence of certain brackish-water algæ, and others with marine affinities, as evidence that during the period of prolonged isolation the water became increasingly saline. Our knowledge of the modifications which some Algæ undergo owing to change of environment is in support of the view that those Algæ of Tanganyika exhibiting marine affinities may have been produced by a gradual increase in the salinity of the water in an extend period of time. The relatively small proportion of Chlorophyceæ in the plankton, and the large proportion of Bacillariophyceæ and Myxophyceæ is also an indication that the water of the lake was at one time much more saline than it is at present. »

» Collections made within a few days of on another from different parts of Tanganyika differ so much, even in their dominant constituents, that it is not at all improbable that some of these plankton-organisms may occur in large shoals of more or less limited extent. From available evidence it is not possible, however (l'auteur écrit en 1907), to make a definite statement of this point, as collections were not actually made in different parts of the lake at the same time; but the dominance of *Anabaena flos-aquæ* (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISSEON, A. var. *circularis* WEST, G. S. in some collections, and of *Nitzschia nyassensis* MÜLLER, O. and *Synedra acus* KÜTZING, F. T. in others, obtained very shortly afterwards from other part, indicates that the plankton of the lake is by no means of uniform character. »

La MISSION HYDROBIOLOGIQUE BELGE AU LAC TANGANYIKA a exécuté plusieurs sondages comprenant, outre des prélèvements pour l'étude physico-chimique, des échantillonnages de plancton, aussi bien zooplancton que phytoplancton, à divers niveaux (fig. 53).

Il n'est malheureusement pas possible de reproduire ici tous les tableaux et les graphiques se rapportant à ces diverses stations. Il faut nous contenter des plus importantes et des plus significatives.

Les prélèvements ayant toujours été faits au moyen de filets semblables et à des profondeurs identiques, il y a facilement moyen de comparer les résultats. La quantité minime de phytoplancton récoltée aux divers niveaux par le filet du système à fermeture Nansen n'a pas permis de calculer le volume. La difficulté a été tournée en faisant le dénombrement du nombre d'individus par cent litres d'eau.

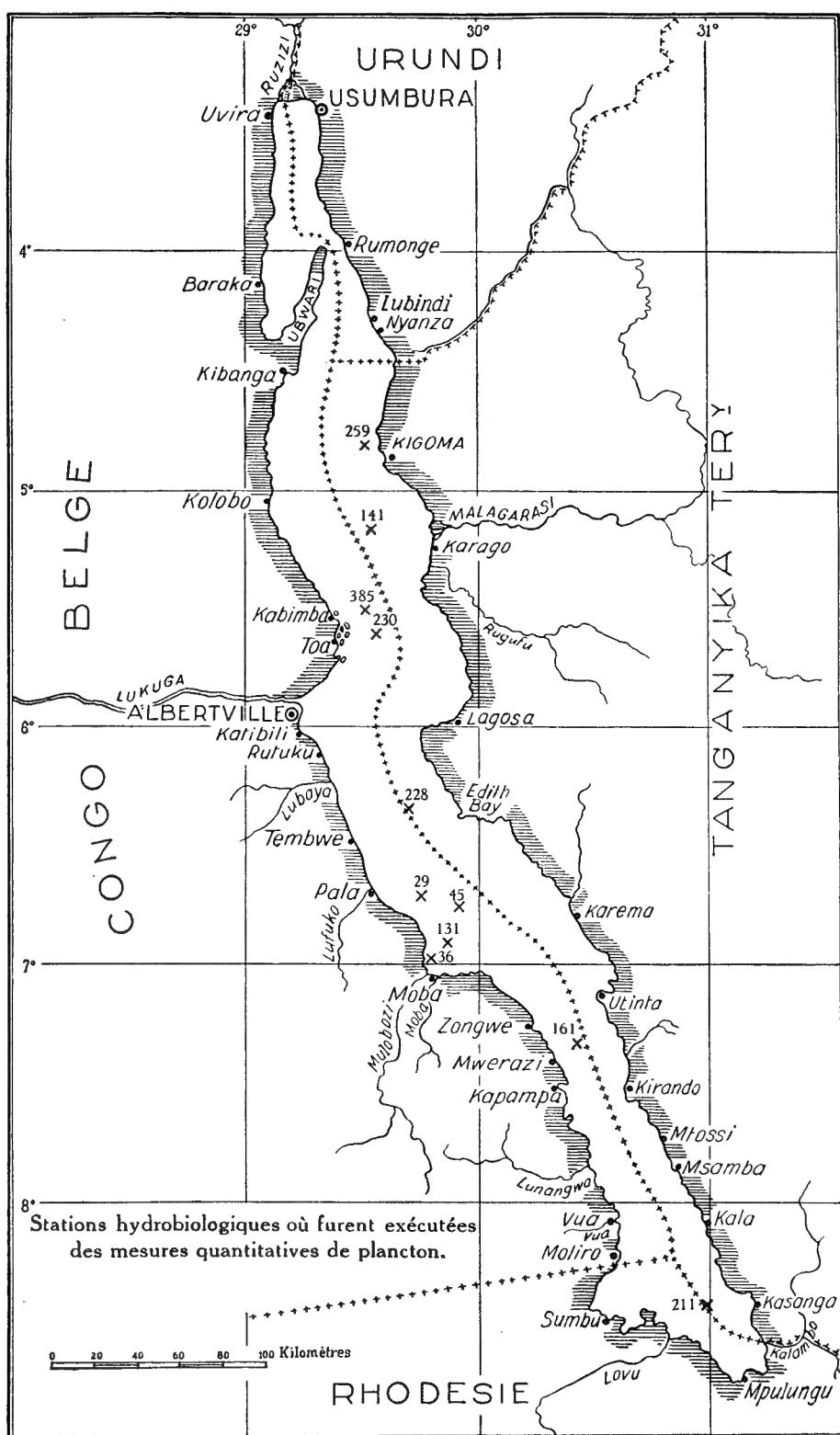


FIG. 53.

Chaque fois que cela a été possible, j'ai mis en regard des résultats de l'analyse planctonique, les mesures faites par mon confrère J. KUFFERATH.

Il est néanmoins fort difficile de trouver l'interprétation exacte de tous les phénomènes qui se succèdent le long d'une coupe verticale, eu égard aux interférences entre le zooplancton et le phytoplancton et leurs relations avec les phénomènes physico-chimiques.

Une autre difficulté est le peu de renseignements que nous possédons au sujet du comportement du phytoplancton de la région pélagique au moment des investigations de nos prédecesseurs. La grande majorité des récoltes a été effectuée dans les baies. Il nous manque donc des points de comparaison.

Au moment des travaux de la Mission, le phytoplancton des baies et des estuaires était manifestement beaucoup plus riche que celui des régions pélagiques, pour des raisons qui sont très aisées à expliquer et dont il a d'ailleurs déjà été question au cours des chapitres précédents.

TABLE 102. — Lac Tanganyika. Évolution de la température, de la saturation de l'oxygène et du phytoplancton en surface durant l'année.

Valeurs obtenues vers le milieu de la journée.

Station	Localité	Date	Heure	°C	Oxygène		Phytoplancton. Nombre d'éléments par 100 l d'eau en surface
					mg/l	% de la saturation	
6	22 m S 84 E. Albertville	12.XII.1946	10,30	26,70	7,72	103,7	
23	Baie de Kabimba	17.XII.1946	14,00	27,00	7,87	106,1	
36B	Baie de Moba	27.XII.1946	12,00	28,35	7,36	101,5	
53	15 m E. de Kolobo	7.I.1947	14,00	27,99	8,15	111,6	
100	4 m E. M'Toa	30.I.1947	13,00	26,92	7,59	102,1	de 300 à 400
111	3 m SE. à 10 m ENE. Tembwe	6.II.1947	15,00	26,69	7,45	99,5	
118B	Baie de Tembwe	12.II.1947	15,45	26,68	7,56	101,0	
121A	Edith Bay	14.II.1947	13,20	26,77	7,44	100,0	
141	16 m N 50 E. Kabimba	23.II.1947	18,00	—	7,60	102,5	325
161D	11 m S 65 E. Songwe	9.III.1947	16,00	26,70	7,28	97,6	365
230	10 m NE. Kavala	9.IV.1947	12,00	—	—	—	1.160
259	10 m W. Kigoma	23.IV.1947	11-15,30	26,99	7,46	100,6	4.869
302	6 m N. Kavala	19.V.1947	9-12	26,93	7,61	102,6	4.500
351B	3 m E. pointe N. Kavala	17.VIII.1947	14-18	25,46	7,72	101,4	5.300
369	10 m NE. Kavala	8.X.1947	9-13	25,93	5,41	71,6	34.792
385	10 m NNE. Kavala	26-27.XI.1947	22-3,30	—	—	120,0	130

Essayons toutefois d'interpréter les faits observés à chaque station.

Au point de vue de l'évolution générale du lac, nous voyons les successions suivantes aux points de vue de la température et de la saturation de l'oxygène en surface au cours de l'année.

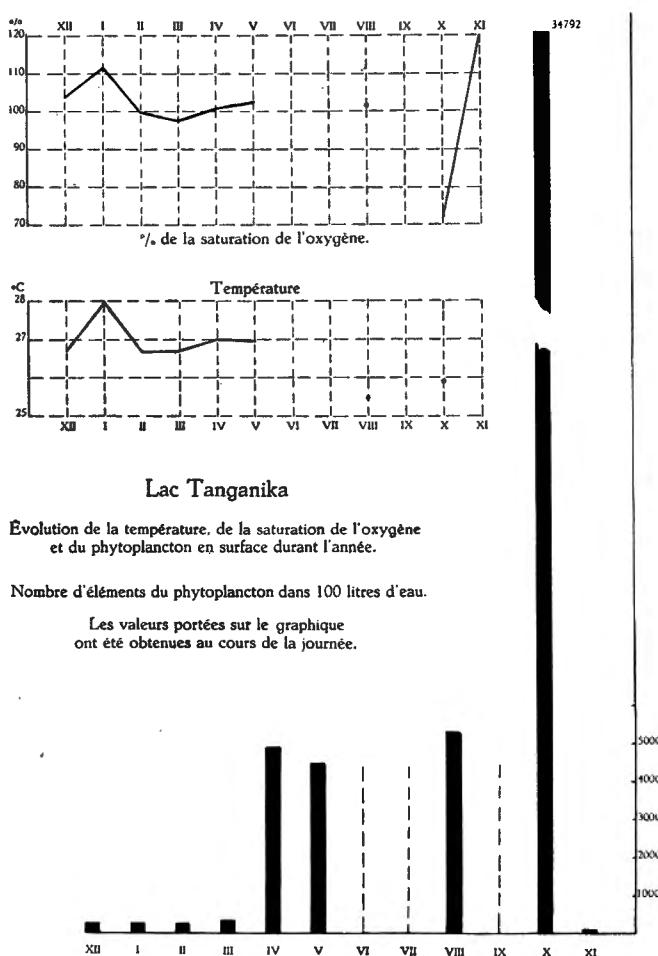


FIG. 54.

Comme les sondages ont été faits de jour et de nuit, il se fait qu'on possède un grand nombre de dosages qui ne se rapportent pas exactement au point de vue envisagé ici. Quoi qu'il en soit, on remarque fort bien que, la plupart du temps, le % de la saturation oscille autour de 100 %. Ce n'est qu'en octobre 1947 que se présente un déficit considérable. A ce moment, le turn-over a commencé au lac Tanganyika, indiqué par un accroissement considérable du phytoplancton, qui passe à 34.792 éléments dans 100 litres d'eau. Si la concentration en oxygène n'a pas augmenté, il faut attribuer la diminution observée plus que probablement à des phénomènes d'oxydation des matières remontées des couches plus profondes.

La quantité d'éléments phytoplanctoniques pour un moment de la journée situé autour de midi reste longtemps stationnaire de 300 à 400 éléments environ par cent litres d'eau. En avril, il y a une tendance à augmentation, qui se manifeste encore plus au mois d'août. En octobre seulement le phytoplancton se développe intensivement. En novembre, au moins durant la nuit, l'accroissement est terminé et l'on ne mesure plus que 130 éléments par cent litres d'eau en surface (fig. 54).

Pour autant qu'il soit possible de le faire, comparons maintenant nos données à celles de G. S. WEST d'après les prélèvements de 1904-1905. La fréquence relative des divers éléments planctoniques est marquée par des signes alphabétiques. On voit cependant que pour les récoltes des mois d'octobre et de novembre, les signes ccc et cc reviennent le plus souvent. Ce qui prouverait que G. S. WEST a eu entre les mains des récoltes riches en individus et que le turn-over doit avoir eu lieu vers cette époque.

Il y a une constatation assez curieuse à faire dans la liste de G. S. WEST, notamment que *Nitzschia nyassensis* MÜLLER, O. va en croissant depuis juillet, pour décroître brusquement en octobre. Par contre, les Myxophyceæ n'atteignent leur fréquence maximale qu'au cours des mois d'octobre, novembre et décembre.

Si nous comparons les résultats globaux du tableau de G. S. WEST et les nôtres, nous obtenons :

TABLE 103. — Groupes dominants en surface
au cours des mois de septembre-octobre-novembre-décembre.

Mois	Third Tanganyika Expedition 1904-1905				Mission hydrobiologique belge 1946-1947 Nombre d'éléments par 100 l d'eau		
	IX	X	XI	XII	IX	X	XI
Bacillariophyceæ div.	ccc	ccc	ccc	c	(*) —	2.597	0
Chlorophyceæ div.	rrr	r	rrr	r	—	649	130
Myxophyceæ div.	—	ccc	ccc	ccc	—	31.556	0
Dinophyceæ	r	r	cc	—	—	0	0

(*) Au cours du mois de septembre, aucune station hydrobiologique n'a pu être effectuée.

Tout semble donc montrer qu'aussi bien au cours de l'expédition de 1904-1905 que celle effectuée en 1946-1947 le turn-over a eu lieu avant octobre-novembre.

G. S. WEST (1907) a d'ailleurs remarqué, lui aussi : « it will seen from the above table that the phytoplankton is richest in species in Oktober and November, especially the latter month. In December there is a marked general decrease in the number of species. »

STATION 131.

Le fait le plus caractéristique qui s'est produit à cette station est la brusque disparition des Chlorophyceæ à 60-70 m, pour faire place à une population composée uniquement de Myxophyceæ qui commence avec un maximum et diminue rapidement, de sorte qu'à 80-90 m il ne reste plus de phytoplankton.

TABLE 104. — Station 131.
6.5 milles NE Baie de M'Toto, 18 novembre 1947, 22 heures.

Profondeurs en m	Nombre d'individus du phytoplankton dans 100 l d'eau			Mesures physico-chimiques (Inédit d'après J. KUFFERATH)							
	Bacillariophyceæ	Chlorophyceæ	Total	°C	ω_{25°	Oxygène dissous mg/l	% satur.	SiO ₂ mg/l	PO ₄ mg/l	NH ₄ mg/l	NO ₃ mg/l
0- 10	0	260	260	26,42	1.475	7,52	100,50	0,20	0,06	0,01	0,10
10- 20	0	130	130	—	—	—	—	—	—	—	—
20- 30	0	130	130	26,19	1.474	7,51	99,90	—	0,02	0,01	0,05
30- 40	0	65	65	—	—	—	—	—	—	—	—
40- 50	0	65	65	24,99	1.454	4,36	56,70	0,60	0,12	0,01	0,08
50- 60	0	65	65	—	—	—	—	—	—	—	—
Myxo- phyceæ											
60- 70	0	260	260	24,26	1.442	4,30	38,60	1,20	0,12	0,02	0,30
70- 80	0	130	130	—	—	—	—	—	—	—	—
80- 90	0	0	0	24,01	1.435	2,55	32,60	1,50	0,14	0,01	0,08
90-100	0	0	0	—	—	—	—	—	—	—	—
100-125	0	0	0	23,75	1.432	2,38	30,30	2,00	0,25	0,01	0,15
125-150	0	0	0	23,69	1.432	2,57	32,70	2,70	0,20	0,00	0,15

Les Bacillariophyceæ font entièrement défaut dans les diverses couches et le plancton est uniquement composé de Chlorophyceæ, notamment *Oocystis lacustris* CHODAT, R., qu'on rencontre depuis la surface jusqu'à 50-60 m de profondeur.

TABLE 105. — Station 141.
16 milles N 50 Est Kabimba, 23 novembre 1947, 18 heures.

Nombre d'individus du phytoplancton dans 100 l d'eau				Mesures physico-chimiques (Inédit d'après J. KUFFERATH)								
Pro- fondeurs en m	Bacil- lario- phyceæ	Chloro- phyceæ	Total	°C	ω 25°	Oxygène dissous		SiO ₂ mg/l	PO ₄ mg/l	NH ₄ mg/l	NO ₃ mg/l	Alca- linité ml N/l
						mg/l	% satur.					
18 heures												
0– 10	260	65	325	26,97	1474	7,60	102,50	0,20	0,09	0,01	0,03	6,88
10– 20	325	195	520	—	—	—	—	—	—	—	—	—
20– 30	325	844	1.169	26,42	1472	7,39	98,70	—	—	0,02	0,04	6,86
30– 40	65	260	325	—	—	—	—	—	—	—	—	—
40– 50	0	260	260	26,39	1474	7,36°	98,40	0,20	0,04	0,01	0,03	6,86
50– 60	650	519	1.169	—	—	—	—	—	—	—	—	—
60– 70	0	260	260	24,68	1448	2,89	41,50	—	—	0,01	0,30	6,94
70– 80	455	779	1.234	—	—	—	—	—	—	—	—	—
80– 90	325	974	1.299	23,96	1434	2,23	29,80	2,20	0,10	0,02	0,12	6,96
90–100	—	—	—	23,83	1431	1,75	22,30	2,50	0,12	0,03	0,08	7,00
Profondeurs en m		Bacillariophyceæ			Chlorophyceæ			Total				
21 heures												
0– 10		0				0				0		
10– 20		0				130				130		
20– 30		0				0				0		
30– 40		0				0				0		
40– 50		130				325				455		
50– 60		0				0				0		
60– 70		65				130				195		
70– 80		0				130				130		
80– 90		0				0				0		
90–100		0				0				0		

TABLE 105 (*suite*).

Profondeurs en m	Bacillariophyceæ	Chlorophyceæ	Total
5 heures			
0- 10	0	1.299	1.299
10- 20	130	649	779
20- 30	0	195	195
30- 40	0	195	195
40- 50	0	390	390
50- 60	65	455	520
60- 70	0	65	65
70- 80	0	0	0
80- 90	0	195	195
90-100	0	195	195

STATION 141.

Les travaux effectués de 23.II.1947 à cette station, située à 16 milles N 50 Est de Kabimba, se répartissent de 18 heures à 5 heures le lendemain matin et se composent de trois prélèvements faits respectivement à 18, 21 et 5 heures. Le premier, seulement, comporte un sondage chimique complet (fig. 55).

Le nombre d'éléments aux cent litres demeure faible. Cependant les Bacillariophyceæ ne font pas défaut ici, comme c'était le cas le 18.II.1947 à la Station 131 de M'Toto.

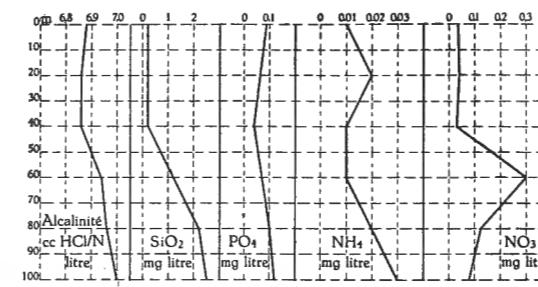
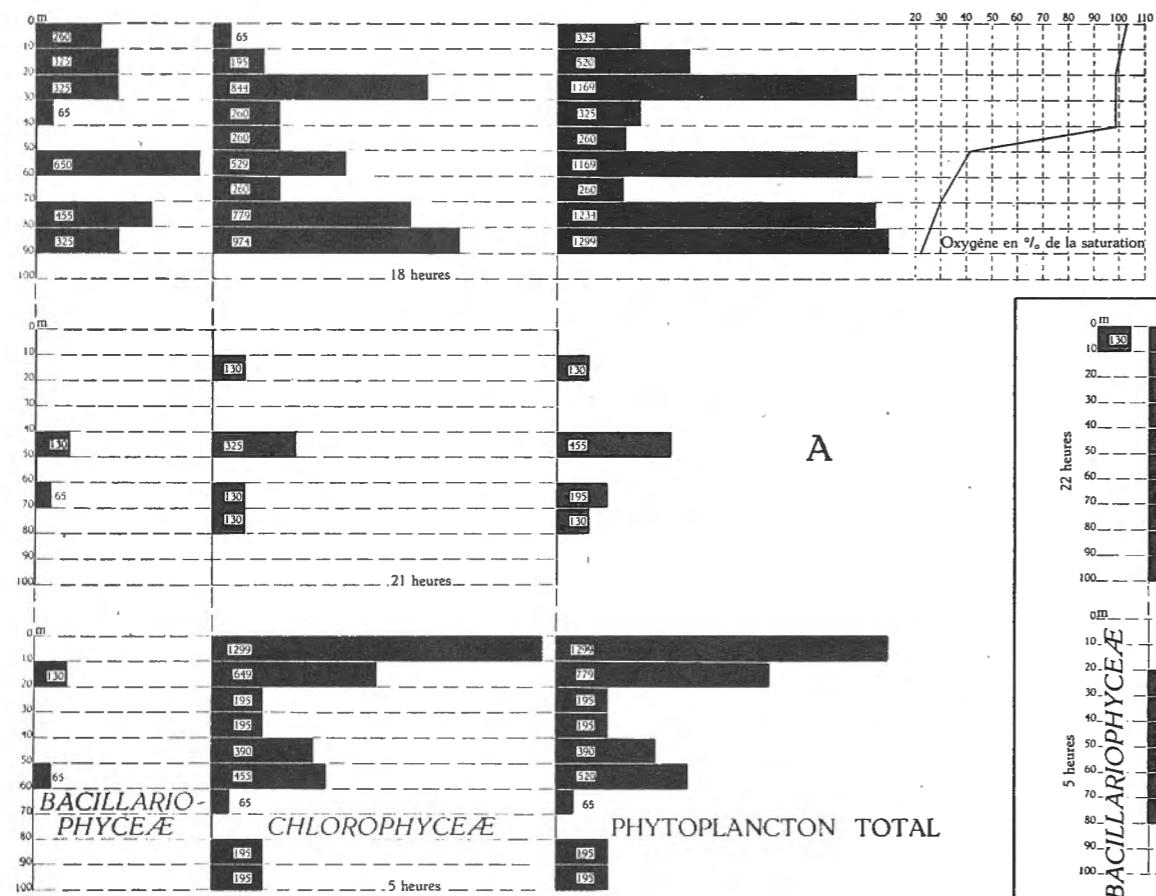
On remarque qu'au cours de la nuit, le nombre d'éléments a fortement diminué : à 2 heures il ne reste pratiquement rien dans les quarante premiers mètres et même au delà en ce qui concerne les Bacillariophyceæ. A noter, toutefois, que depuis 21 heures le zooplancton est remonté et qu'on peut donc admettre que la diminution du phytoplancton serait due, en partie, à l'action de celui-là.

A 5 h du matin le zooplancton effectue sa descente et l'on constate une augmentation nette du phytoplancton, qui, en surface, passe de 0 à 1.299 éléments pour cent litres d'eau.

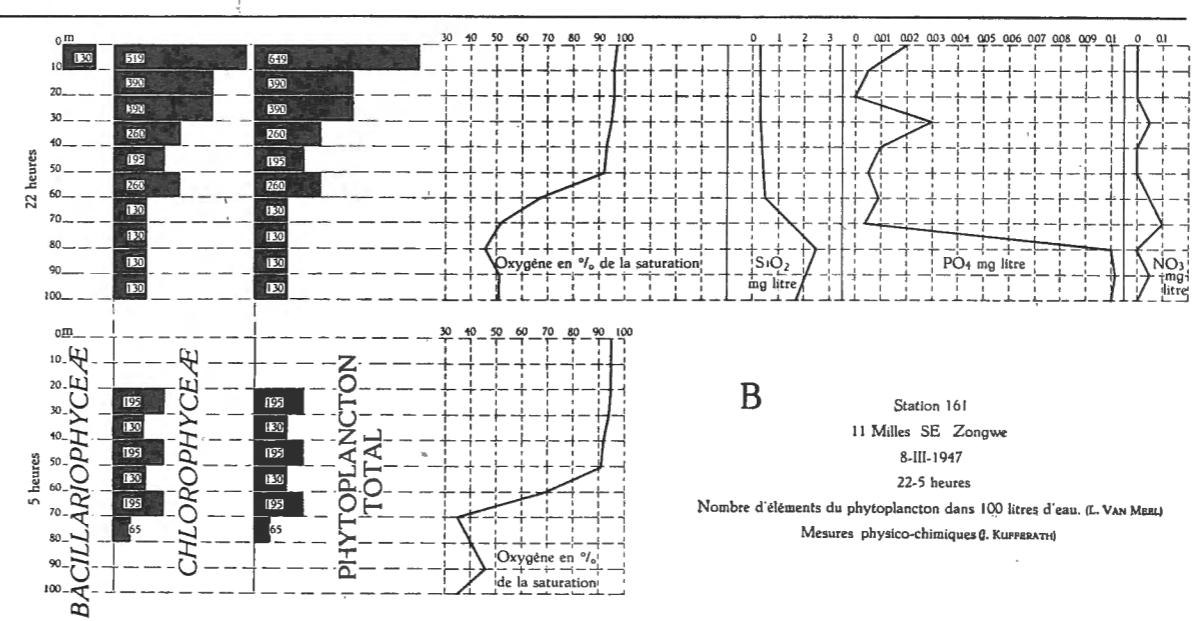
STATION 161.

A 11 milles, sur la ligne de Zongwe-Kirando, se trouve la station 161 sur le Sud-Est (fig. 55).

Ici aussi il y a relativement plus d'éléments phytoplanctoniques au début



Station 141
16 Milles N 50 E Kabimba
23-24-II-1947
18-21.5 heures
Nombre d'éléments du phytoplancton dans 100 litres d'eau. (L. VAN MEEL)
Mesures physico-chimiques (J. KUPFERATH).



Station 161
11 Milles SE Zongwe
8-III-1947
22.5 heures
Nombre d'éléments du phytoplancton dans 100 litres d'eau. (L. VAN MEEL)
Mesures physico-chimiques (J. KUPFERATH).

FIG. 55.



TABLE 106. — Station 161. 11 milles S.E., Zongwe, 8 mars 1947.

Nombre d'individus du phytoplancton dans 100 l d'eau				Mesures physico-chimiques (Inédit d'après J. KUFFERATH)									
Profondeurs en m	Bacil- lario- phyceæ	Chloro- phyceæ	Total	°C	ω 25°	Oxygène dissous		SiO ₂ mg/l	PO ₄ mg/l	NH ₄ mg/l	NO ₃ mg/l	Alca- linité ml N/l	
						mg/l	% satur.						
22 heures													
0- 10	130	519	649	26,70	1474	7,28	97,60	0,31	0,02	0,04	—	6,81	
10- 20	0	390	390	26,32	1470	7,20	96,10	—	0,005	0	—	6,78	
20- 30	0	390	390	26,21	1468	7,32	96,10	—	0	0,03	—	6,78	
30- 40	0	260	260	26,18	1469	7,15	95,10	0,25	0,03	0,01	0,05	6,79	
40- 50	0	195	195	26,16	1470	7,05	93,60	—	0,01	0	0	6,74	
50- 60	0	260	260	26,08	1469	6,96	92,30	—	0,05	0,02	—	6,79	
60- 70	0	130	130	25,50	1461	5,10	67,20	0,50	0,09	0	0,05	6,81	
70- 80	0	130	130	25,01	1458	4,01	51,50	—	0,04	0,02	0,10	6,77	
80- 90	0	130	130	24,19	1447	3,61	46,30	2,50 (?)	0,10	0,01	—	6,79	
90-100	0	130	130	23,97	1442	4,01	51,30	—	0,12	0,01	0,05	6,81	
100-125	0	0	0	23,82	1441	4,06	51,30	1,70	0,10	0,01	0	6,85	
Nombre d'individus du phytoplancton dans 100 l d'eau				Mesures physico-chimiques (Inédit d'après J. KUFFERATH)									
Profondeurs en m	Bacilla- riophyceæ	Chloro- phyceæ	Total	Oxygène dissous									
				mg/l		% satur.							
5 heures													
0- 10	0	0	0	—	—	—	—	7,14	—	94,90	—	—	—
10- 20	0	0	0	—	—	—	—	7,15	—	95,10	—	—	—
20- 30	0	195	195	—	—	—	—	7,15	—	95,10	—	—	—
30- 40	0	130	130	—	—	—	—	7,06	—	94,00	—	—	—
40- 50	0	195	195	—	—	—	—	6,97	—	92,60	—	—	—
50- 60	0	130	130	—	—	—	—	6,90	—	91,60	—	—	—
60- 70	0	195	195	—	—	—	—	5,26	—	69,00	—	—	—
70- 80	0	65	65	—	—	—	—	2,77	—	35,80	—	—	—
80- 90	0	0	0	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—
90-100	0	0	0	—	—	—	—	3,60	—	46,20	—	—	—
100-125	0	0	0	—	—	—	—	2,74	—	35,10	—	—	—

qu'à la fin de la nuit et il faudra admettre la même cause pour la diminution du phytoplancton que dans le cas des deux stations précédentes. Mais le phénomène le plus curieux est l'absence pour ainsi dire totale de Bacillariophyceæ, malgré la quantité de SiO₂ plus grande que pour les stations 131 et 141.

STATION 228.

La quantité de Bacillariophyceæ est devenue un peu plus forte en surface et le phytoplancton total assez abondant dans les quarante premiers mètres; ensuite la chute est brusque et rien ne se manifeste plus avant une profondeur de 125-150 m. A ce niveau on dénombre encore quelques frustules de Bacillariophyceæ (fig. 56).

TABLE 107. — Station 228.
10 milles au large de Tembwe, 4-5 avril 1947, 23-2 heures.
Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Bacillariophyceæ	Chlorophyceæ	Total
0- 10	974	130	1.104
10- 20	2.272	195	2.468
20- 30	649	260	909
30- 40	649	130	770
40- 50	0	0	0
50- 60	0	0	0
60- 70	0	0	0
70- 80	0	0	0
80- 90	0	0	0
90-100	0	0	0
100-125	0	0	0
125-150	130	0	130
150-175	0	0	0
175-200	0	0	0

On se demande pourquoi il reste tant d'éléments alors que le zooplancton venu des profondeurs aurait dû, peut-être, l'utiliser pour sa nourriture. Lorsqu'on examine l'analyse du plancton, de cette station, dont on trouvera le protocole plus loin, on remarque tout de suite que le zooplancton est fort peu abondant : 224 copépodes et larves seulement par cent litres pour l'eau de surface.

De 10 à 20 m la quantité est plus que le double de celle contenue dans les 10 premiers mètres, pour une quantité de zooplancton sensiblement identique.

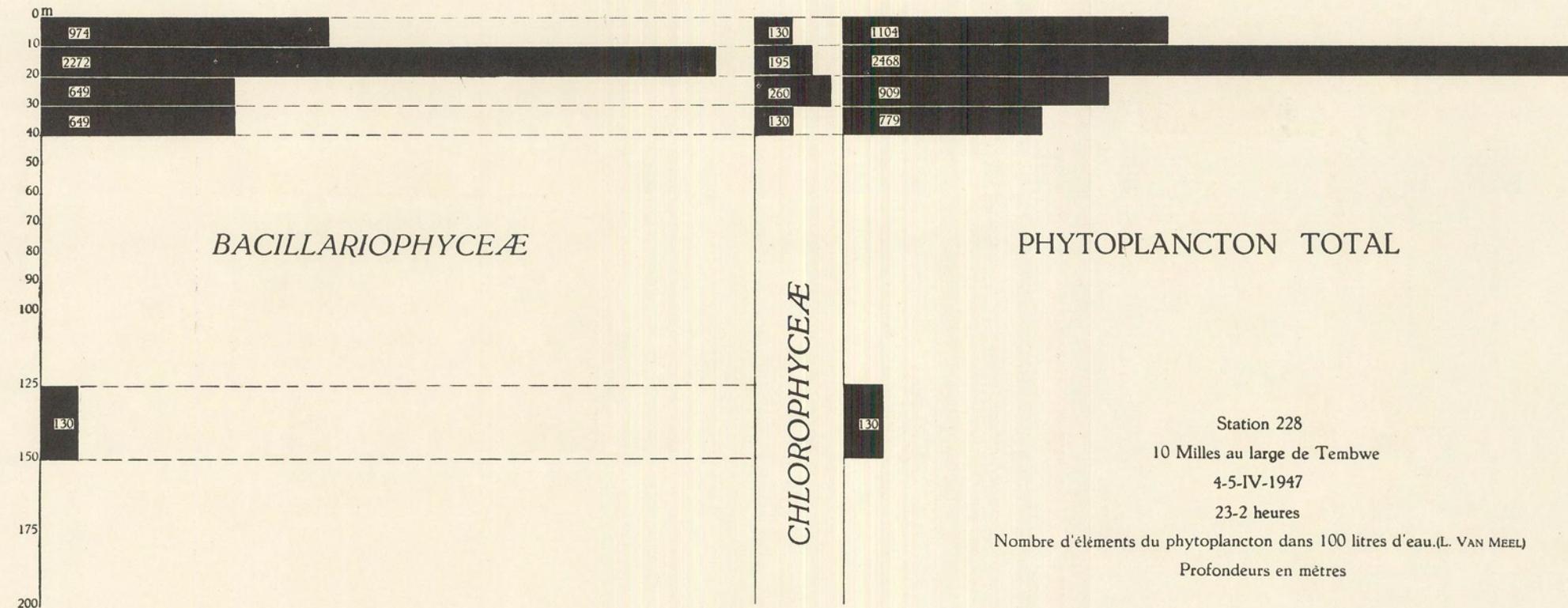


FIG. 56.

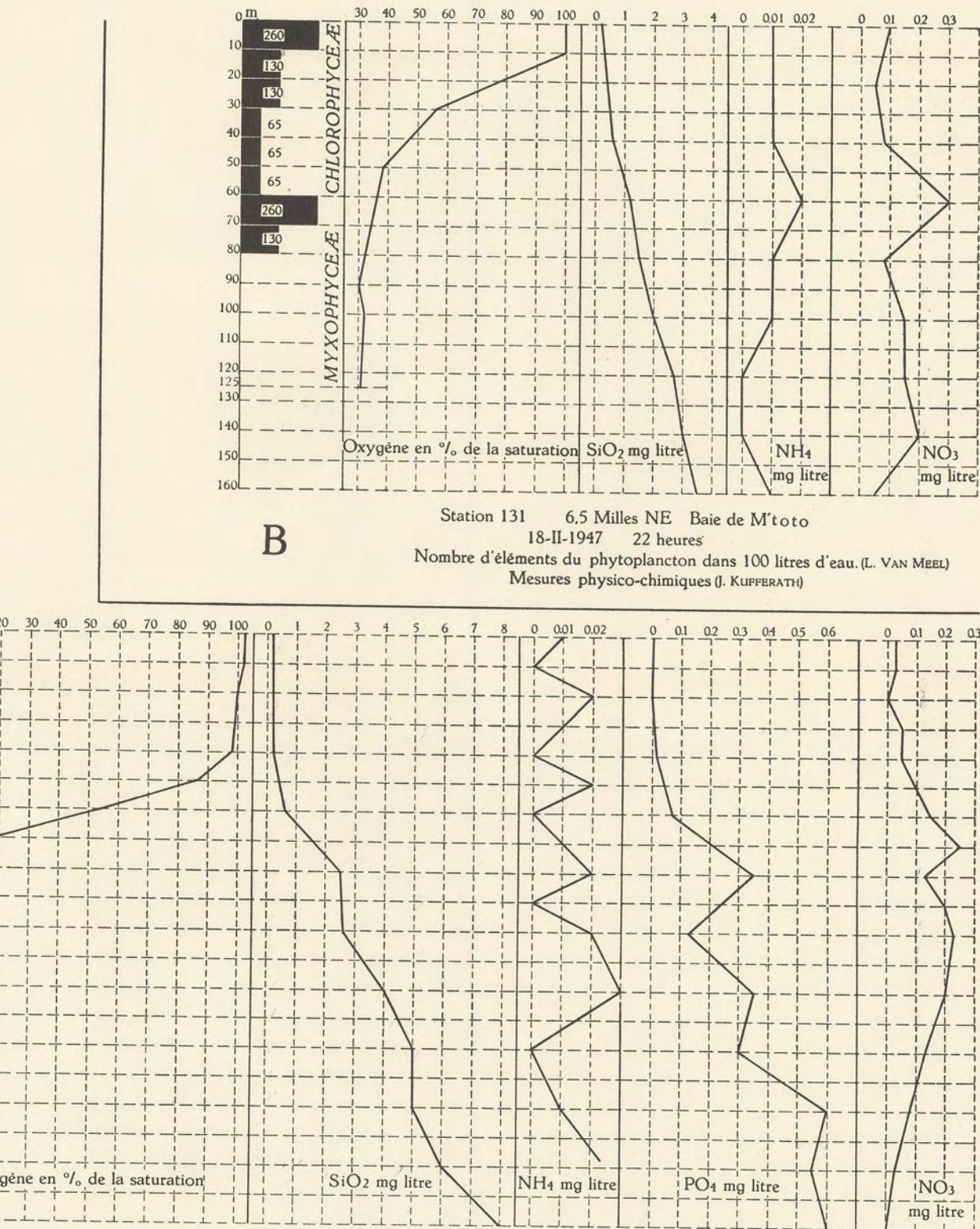
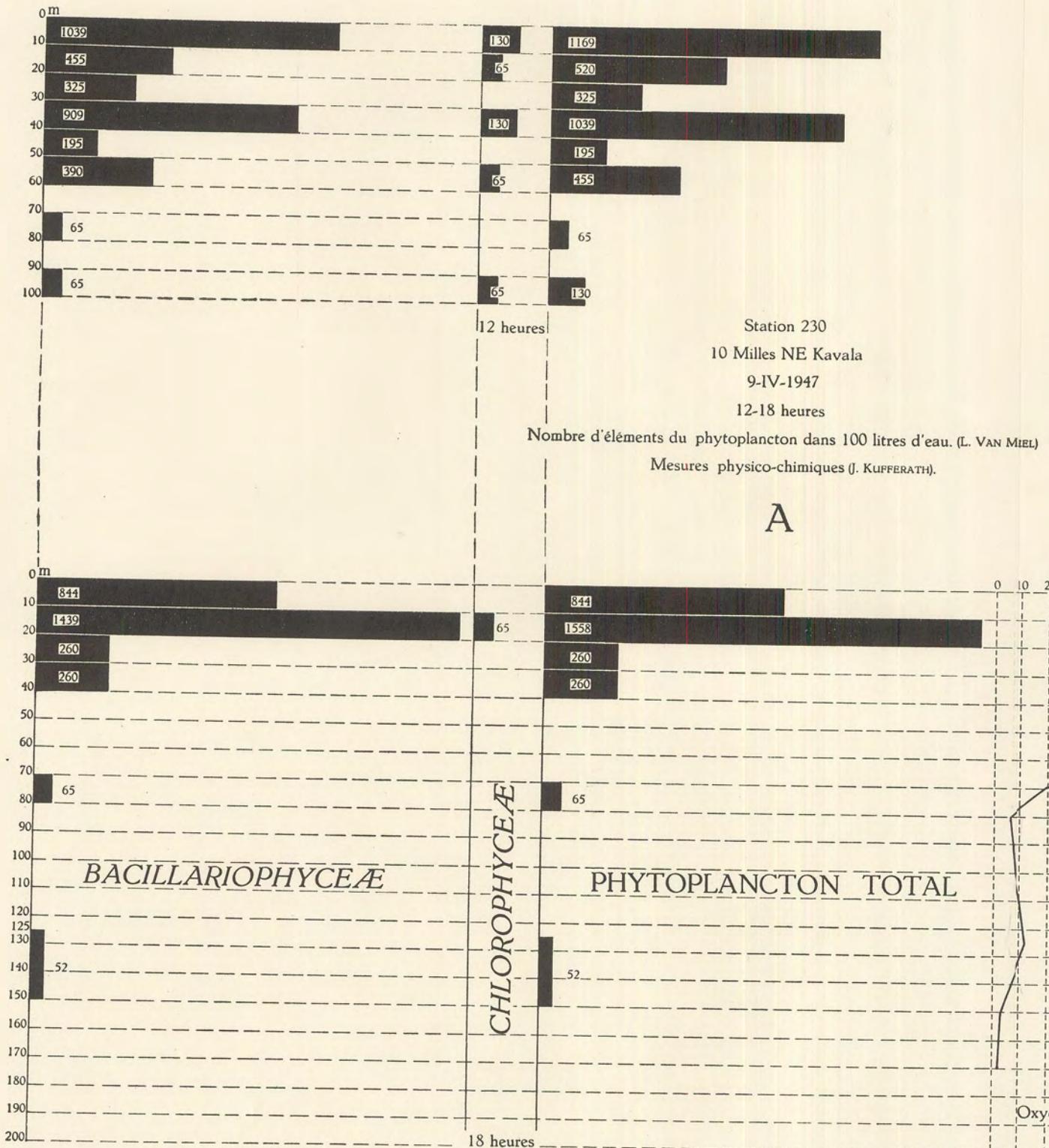


FIG. 57.

STATION 230.

Il y a fort peu de remarques à faire pour les résultats analytiques obtenus à cette station, d'autant plus que le plancton a été prélevé respectivement à 12 et à 18 heures et non durant la nuit, ce qui ne permet donc pas de comparaison avec des conditions écologiques modifiées. La quantité globale de phytoplancton en surface demeure du même ordre de grandeur et ne subit pas de très fortes variations (fig. 57).

TABLE 108. — Station 230. 10 milles NE Kavala, 9 avril 1947.

Nombre d'individus du phytoplancton dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Bacillariophyceæ	Chlorophyceæ	Total
12 heures			
0- 10	1.039	130	1.169
10- 20	455	65	520
20- 30	325	0	325
30- 40	909	130	1.039
40- 50	195	0	195
50- 60	390	65	455
60- 70	0	0	0
70- 80	65	0	65
80- 90	0	0	0
90-100	65	65	130
100-125	0	0	0
125-150	0	0	0
150-175	0	0	0
175-200	0	0	0

A noter la quantité minime de Chlorophyceæ. Les éléments dénombrés entre 70-80 et 125-150 m sont probablement des frustules de Bacillariophyceæ mortes détachées de la masse principale se trouvant entre 0 et 40 m. A remarquer, aussi, l'augmentation de la concentration en silice au niveau de la disparition des Bacillariophyceæ.

TABLE 108 (suite).

Pro-fondeurs en m	Nombre d'individus du phytoplancton dans 100 l d'eau			Mesures physico-chimiques (Inédit d'après J. KUFFERATH)							
	Bacil-lario-phyceæ	Chloro-phyceæ	Total	°C	° 25°	Oxygène dissous		SiO ₂ mg/l	PO ₄ mg/l	NH ₄ mg/l	NO ₃ mg/l
						mg/l	% satur.				
18 heures											
0- 10	844	0	844	27,40	1484	7,49	101,70	0,20	0,005	0,01	0,03
10- 20	1.493	65	1.558	26,82	1484	7,59	102,00	—	—	0,00	0,03
20- 30	260	0	260	26,77	1479	7,46	100,10	0,20	0,00	0,02	0,00
30- 40	260	0	260	—	1482	7,41	99,50	—	—	0,01	0,05
40- 50	0	0	0	26,72	1484	7,34	98,40	0,20	0,015	0,00	0,05
50- 60	0	0	0	—	1474	6,60	87,60	—	—	0,02	0,10
60- 70	0	0	0	25,38	1460	4,16	54,60	0,60	0,07	0,00	0,15
70- 80	65	0	65	24,69	1438	1,55	19,90	—	—	0,01	0,25
80- 90	0	0	0	23,95	1432	0,50	6,40	2,50	0,35	0,01	0,13
90-100	0	0	0	23,85	1434	0,62	7,70	—	—	0,00	0,20
100-125	0	0	0	23,77	1436	0,62	7,90	2,70	0,13	0,02	0,23
125-150	52	0	52	23,66	1430	0,93	11,80	4,00	0,35	0,03	0,20
150-175	0	0	0	23,59	1430	0,26	3,30	5,00	0,60	0,01	0,08
175-200	0	0	0	23,49	1426	0,16	2,00	8,00	0,60	0,12	0,00

STATION 259.

A cette station le nombre d'individus est en net accroissement par rapport à la station 230, en pensant que pour une saturation de l'oxygène respectivement de 101,7 % et de 100,6 % le nombre d'éléments du phytoplancton a été de 844 et de 4.869 par cent litres. Je reviendrai plus loin sur cette question; il suffit que je fasse remarquer la chose à l'occasion de cette station.

Comme c'est souvent le cas, le maximum se trouve entre 20 et 30 m de profondeur et j'ai l'impression que les rares éléments que l'on parvient à dénombrer encore au delà des 50-60 m sont des éléments morts, destinés à rentrer dans le cycle biologique, sans passer par le stade aliment.

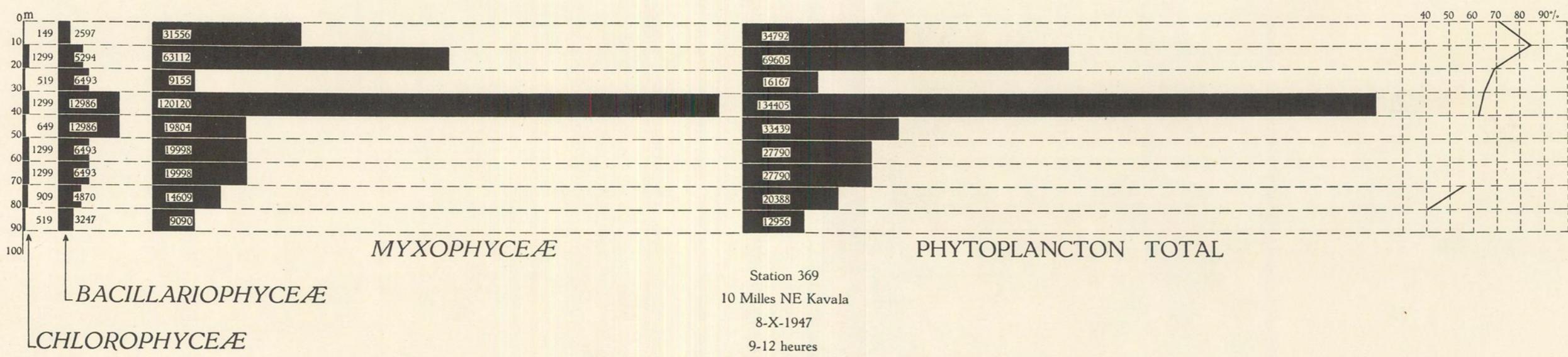


FIG. 58.

TABLE 109. — Station 259.
10 km W Kigoma, 23 avril 1947, 14.00 - 15.30 heures.

Profondeurs en m	Nombre d'individus du phytoplancton dans 100 l d'eau			Mesures physico-chimiques (Inédit d'après J. KUFFERATH)							
	Bacilla- riophyceæ	Chloro- phyceæ	Total	°C	ω 25°	Oxygène dissous	SiO ₃ mg/l	PO ₄ mg/l	NH ₄ mg/l	NO ₃ mg/l	
						mg/l	% satur.				
0- 10	4.220	649	4.869	26,99	1489	7,46	100,60	0,20	0,05	0,00	0,05
10- 20	3.701	390	4.091	—	—	—	—	—	—	—	—
20- 30	3.636	649	5.285	26,82	1488	7,31	98,40	0,30	0,00	0,02	0,03
30- 40	260	195	455	—	—	—	—	—	—	—	—
40- 50	130	65	195	26,43	1471	5,75	76,80	0,40	0,01	0,02	0,07
50- 60	130	65	195	25,75	1466	4,07	53,70	—	—	0,01	0,18
60- 70	0	0	0	25,31	1456	3,10	40,70	0,70	0,07	0,01	0,22
70- 80	0	0	0	25,05	1452	2,62	34,20	—	—	0,01	0,25
80- 90	260	65	325	24,12	1441	0,75	9,50	1,50	0,18	0,02	0,22
90-100	0	0	0	23,90	1434	0,74	6,00	—	—	0,01	0,22
100-125	0	0	0	23,82	1437	0,25	3,10	6,00	0,16	0,02	0,17
125-150	78	156	234	23,64	1426	0,21	2,60	6,50	0,17	0,01	0,10
150-175	0	0	0	23,61	1428	0,27	3,40	7,00	0,09	0,01	0,10

STATION 369.

Je n'ai pas tenu compte des stations intermédiaires entre les stations 259 et 369; elles se ressemblent toutes par leur monotonie. Mais cette station 369 nous amène à la fin de la saison sèche et le début de la saison de pluies (fig. 58).

Un simple coup d'œil sur les résultats analytiques du dénombrement du plancton nous montre que « quelque chose s'est passé ». Le total des éléments est monté en surface à plus de 34.000, et à 30-40 m il a atteint plus de 184.000 éléments.

Le phénomène est général jusque vers une profondeur de 90 m.

Le plancton est composé avant tout de *Anabaena flos-aquæ* (LYNGBYE, H. C.) DE BRÉBISSON, A. var. *circularis* WEST, G. S., de *Nitzschia asterionelloides* MÜLLER, O. et une petite quantité seulement de *Oocystis lacustris* CHODAT, R.

TABLE 110. — Station 369. 10 milles NE Kavala, 8 octobre 1947, 9-12 heures.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeur en m	Chloro- phyceæ	Bacillario- phyceæ	Myxo- phyceæ	Total	Oxygène	
					mg/l	% saturation
0-10	149	2.597	31.556	34.792	5,41	71,60
10-20	1.299	5.294	63.112	69.605	6,42	84,70
20-30	519	6.493	9.155	16.167	5,26	69,30
30-40	1.299	12.986	120.120	134.405	5,00	65,10
40-50	649	12.986	19.804	33.439	4,81	62,30
50-60	1.299	6.493	19.998	27.790	—	—
60-70	1.299	6.493	19.998	27.790	—	—
70-80	909	4.870	14.609	20.388	4,33	55,90
80-90	519	3.247	9.090	12.956	3,14	40,50

Contrairement à ce que j'ai fait remarquer à la station précédente, le nombre total d'éléments en surface est ici de plus de 34.000 et le % de la saturation n'atteint que 71,6.

Comparativement aux deux autres composantes du phytoplancton, les Chlorophyceæ sont peu nombreuses. Il s'est formé ici réellement un plancton à Bacillariophyceæ-Myxophyceæ.

L'abondance soudaine d'une telle quantité de phytoplancton ne peut avoir qu'une seule cause : l'apport de nouvelles quantités de matières nutritives par le « turn-over ».

Il nous reste maintenant une dernière station à examiner, c'est la station 385, tenue au même endroit que la station 369.

STATION 369.

A cette dernière station, tenue le 26-27.XI.1947, le contraste est frappant : plus de Bacillariophyceæ, quelques Chlorophyceæ encore. Le phytoplancton a pour ainsi dire disparu : le « turn-over » a passé. Ici encore il faut attirer l'attention sur le % de saturation de l'oxygène : 120 % avec 130 éléments phytoplanc-toniques pour cent litres d'eau en surface.

Comme je l'ai dit au début de ce chapitre, je n'ai pas analysé toutes les données fournies par les diverses stations ; je n'ai publié que les résultats les plus typiques. Dès à présent on peut tirer plusieurs conclusions des analyses qui précédent, aux points de vue de la répartition en profondeur, de la distribution au

TABLE 111. — Station 385. NNE Kavala, 26-27 novembre 1947, 20.00-3.30 h.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeur en m	Chlorophyceæ	Bacillariophyceæ	Total	Oxygène	
				mg/l	% saturation
0- 10	130	0	130	9,03	120,00
10- 20	65	0	65	7,52	100,50
20- 30	260	0	260	7,23	96,00
30- 40	0	0	0	6,73	88,00
40- 50	0	0	0	6,71	88,00
50- 60	0	0	0	6,45	88,00
60- 70	0	0	0	{ 0,68	9,00 75 m
70- 80	0	0	0		
80- 90	0	0	0	—	—
90-100	0	0	0	0,33	4,00
100-125	0	0	0	0,29	4,00

cours du cycle biologique annuel et au point de vue du rapport entre la quantité de phytoplancton et le % de la saturation de l'oxygène. D'autres considérations peuvent être faites en outre. A la fin de ce chapitre on reprendra en détail toutes les conclusions auxquelles on peut arriver.

B. — LE ZOOPLANCTON.

Une des premières constatations à faire au sujet du zooplancton, et probablement la principale, est la migration journalière de celui-ci.

Plusieurs chercheurs ont essayé de voir clair dans ce curieux phénomène et sont arrivés à divers résultats, dont certains sont à retenir.

Dans une contribution à l'étude de la biologie du plancton et le problème des migrations verticales journalières, M. ROSE (1925) s'est attaché à trouver une solution à ce problème. Plusieurs théories ont été émises au sujet des migrations verticales, les unes déjà un peu plus ingénieuses que les autres; citons A. WEISMANN (1877), TH. FUCHS (1882-1883), J. LOEB (1890-1891), G. H. PARKER (1902), W. GIESBRECHT (1892), A. STEUER (1910), W. OSTWALD (1902), H. MENKE (1911), C. O. ESTERLY (1907-1919); mais aucune ne donne complètement satisfaction, et M. ROSE a essayé, par l'expérimentation au laboratoire contrôlée par l'observation dans les conditions naturelles, de résoudre le problème.

M. ROSE conçoit le mécanisme de la migration quotidienne des organismes pélagiques phototropiques (qui sont de beaucoup les plus abondants) de la manière suivante :

« Le facteur principal de la migration journalière est la lumière. Le rythme des mouvements diurnes et nocturnes est tellement lié aux variations lumineuses que, dès l'origine des recherches, on a fait le rapprochement de cause à effet. Seule l'interprétation du mode d'action de l'énergie lumineuse a été très variable et très discutée. M. ROSE croit qu'une bonne partie des discussions doit son origine à ce qu'on a cru à une action simple de la lumière, mais a montré que cette idée est inexacte. La lumière, sur un être pélagique, produit des effets très divers : photocinèse, phototropisme, mise en jeu de réactions de sensibilité différentielle, action directe sur le niveau de flottaison. Selon les circonstances, tel ou tel effet se produira plutôt que tel autre, à intensité lumineuse constante, et tantôt il apparaîtra du phototropisme pur, tantôt une plongée ou une ascension sans rapport avec une réaction phototropique.

» Le second facteur très important qui intervient sur la migration est la température de l'eau. Comme la lumière, la température a une action complexe et non pas simple, comme on l'a cru. Dans certaines conditions, en particulier autour de ce que M. ROSE a appelé les points critiques, l'action thermique peut masquer ou annihiler complètement l'effet de l'excitant lumineux et l'on comprend que des auteurs pourtant très sagaces, comme C. CHUN (1886), se soient laissé tromper par cette influence prépondérante, au point de nier le rôle de la lumière.

» M. ROSE pense que la majorité des animaux pélagiques est adaptée à une intensité lumineuse optimum, qui est toujours réalisée dans une mer un peu profonde. Chaque espèce, et même chaque individu, aurait ainsi son optimum lumineux caractéristique. En outre, chaque animal peut être modifié, sensibilisé ou désensibilisé par des agents physico-chimiques extrêmement nombreux d'origine externe ou interne. De telle sorte que la zone optimum pour un individu donné n'est pas une étroite bande d'eau où l'intensité lumineuse est constante et adéquate, mais une épaisse couche verticale, qu'il explore irrégulièrement par le jeu de ses sensibilisations successives et de ses sensibilités différentes.

» La zone optimum se déplace avec l'âge de l'animal, son état physico-chimique du moment s'élève ou s'abaisse en fonction d'une foule de facteurs externes ou internes qui interfèrent entre eux. Il en résulte qu'une espèce déterminée, représentée toujours par une foule d'individus disparates, aura une aire de répartition verticale assez grande, pour une intensité lumineuse extérieure constante.

» Sous l'action d'influences physiques (température, concentration) ou chimiques (teneur en CO_2 , O_2 , acidité, basicité, etc.), les individus peuvent être sensibilisés ou désensibilisés vis-à-vis de la lumière et ainsi s'adapter à des zones d'éclairement variable. Tout ceci paraît faire comprendre pourquoi des individus de même espèce vivent les uns à la surface ou tout près, les autres à plus de deux cents mètres.

» Les formes de surface diurnes sont fortement positives et le restent souvent au laboratoire; les formes de profondeur sont en général négatives au laboratoire, parce qu'elles y trouvent une intensité lumineuse trop grande, au-dessus de l'optimum. Si l'on obscurcit fortement la région du tube qui les contient, elles deviennent positives et se localisent dans une zone d'ombre à l'intensité lumineuse de laquelle elles sont adaptées pour le moment.

» Ceci nous amène, dit M. Rose, à comprendre le rôle des réactions tropiques. D'une façon générale, les tropismes dans la nature n'interviennent que d'une manière fort discrète. Ils ne se révèlent dans toute leur pureté que si l'occasion leur en est fournie, soit dans certaines circonstances naturelles très particulières, soit au laboratoire.

» Si l'on imagine un copépode pélagique nageant en équilibre, dans la zone d'intensité lumineuse à laquelle il est adapté, sa course est irrégulière, capricieuse, en apparence désordonnée, car on ne peut pas se rendre compte de tous les facteurs qui le dirigent. Supposons qu'il soit sensibilisé par la lumière, par une action externe ou interne (rencontre d'une couche plus dense ou plus froide, par exemple), ou bien que l'intensité lumineuse extérieure diminue assez fortement. Dans les deux cas, la zone optimum remonte, se déplace vers le haut. La surface va jouer le rôle d'une source lumineuse, directe ou diffuse, suivant la profondeur considérée. Les rayons parcourrent l'eau dans de nombreuses directions, mais, parmi toutes celles-ci, l'une d'elles est franchement privilégiée. Chez l'animal resté dans une zone maintenant au-dessous de l'optimum, soit par sensibilisation, soit par variation d'intensité lumineuse extérieure, il se déclenche, comme les expériences de M. Rose l'on montré, des mouvements phototactiques positifs. Si l'animal est très sensible et très phototropique, il remonte en ligne droite jusqu'à la nouvelle zone optimum. S'il est peu sensible, il va suivre un chemin ascendant extrêmement capricieux. En effet, sans cesse des actions diverses et nombreuses, interférant entre elles, vont modifier le trajet suivi, pourront même aller jusqu'à détruire pour quelque temps tout phénomène phototropique. Mais l'action de la lumière est, en direction, la plus constante de toutes; il en résulte qu'à la longue son influence finit par prédominer et l'animal arrivera plus ou moins vite à se trouver dans la zone convenable. Dans cette course, le copépode peut d'ailleurs être modifié plus ou moins par les diverses couches qu'il rencontre, par le jeu même de son activité, de telle sorte qu'il aboutira à une autre adaptation lumineuse que celle du départ. On voit donc que l'animal doit être considéré comme un mécanisme très compliqué, ou plutôt comme une série de mécanismes se régularisant et se contrôlant les uns les autres, qui en font un être très délicat, très souple et très sensible, obéissant à des influences très diverses, de sens très variables. La résultante de toutes ces actions est un trajet d'apparence fort capricieuse, mais rigoureusement déterminé et d'amplitude verticale parfois très grande.

» Quand l'intensité lumineuse passe au-dessus de l'optimum, il se développe chez les animaux un phototropisme négatif; quand elle tombe au-dessous de l'optimum, il apparaît un phototropisme positif. Et dans les deux cas, les réac-

tions tropiques qui se manifestent aboutissent, en règle générale, à ramener les animaux dans la zone d'intensité lumineuse à laquelle ils sont adaptés, et où leur phototropisme est nul ou indifférent. Et ainsi, les réactions phototactiques donnent l'apparence d'être étroitement adaptatives.

» Pour M. ROSE, la lumière joue le principal rôle dans la migration journalière, pour des conditions extérieures moyennes. Si la température est au-dessous de 15°, la lumière agira souvent presque seule dans le phénomène, et la migration aura des chances d'être très belle et très nette. Mais si la température dépasse 20°, son influence commence à devenir importante et à troubler le mouvement qui se produit sous l'action de l'énergie lumineuse, et plus on se rapprochera du point critique, en général vers 25°, plus la perturbation sera grande et plus le mouvement paraîtra compliqué. Il arrivera même un moment où la lumière n'aura plus qu'un faible rôle par rapport à celui de l'excitant thermique et la migration pourra fort bien n'avoir plus lieu ou même changer de sens.

» La température de l'eau est donc un facteur qui, dans certaines circonstances, peut devenir prépondérant, plus efficace que la variation lumineuse et aussi plus durable. Son action permet de comprendre la pauvreté en plancton des eaux superficielles des mers le jour comme la nuit, pendant la saison chaude.

» Des faits analogues, mais beaucoup moins communs, peuvent se produire sous l'action des autres conditions physico-chimiques du milieu, en particulier de la concentration, de la teneur en sels et en gaz dissous, de la présence d'oxygène ou de substances réductrices (dues surtout aux fermentations et décompositions d'origine bactérienne), de l'acidité ou de la basicité du milieu.

» On se rend compte que toutes ces influences peuvent interférer entre elles et aboutir à des résultats très variés. Comme, d'autre part, chaque espèce et même chaque individu possède sa modalité propre de réaction vis-à-vis d'un facteur déterminé, on comprend qu'on puisse avoir tous les intermédiaires entre une migration très belle et très parfaite, où la lumière agit à peu près seule, et une migration nulle ou inverse dans laquelle les facteurs accessoires peuvent troubler plus ou moins le mouvement, l'accélérer ou le retarder, voire l'abolir ou le renverser.

» Si l'on se souvient, en outre, que la sensibilité des animaux peut varier dans de grandes limites suivant une foule de circonstances externes ou internes, on conçoit quelle variabilité pourra présenter la migration verticale diurne, lorsqu'on l'observera dans la nature.

» Il paraît donc difficile d'admettre qu'une théorie simple quelconque puisse expliquer tous les faits observables et constatés et il semble plus sage et plus conforme à la réalité de supposer que dans les diverses hypothèses explicatives proposées se trouve une part plus ou moins grande de vérité. On conçoit aussi combien il est difficile de prédire à priori la distribution du plancton dans une mer ou un grand lac et à quels déboires on s'expose en ne considérant qu'un ou deux facteurs externes.

» M. Rose croit donc qu'une explication unique pour expliquer la migration journalière ne suffit pas et qu'il n'y a pas d'espoir de trouver une loi générale et simple qui permette de la prévoir dans tous les cas.

» Pendant le jour, dans des conditions moyennes (M. Rose a travaillé sur les eaux de la Manche et de la Méditerranée), les animaux seront donc échelonnés de la surface à une certaine profondeur, selon leur sensibilité particulière et la position de leur zone optimum individuelle.

» A mesure que le soleil décroît sur l'horizon, l'angle que ses rayons forment avec la surface de l'eau diminue, et l'on sait que la proportion des rayons réfléchis à ceux qui pénètrent augmente très rapidement. En profondeur donc, la variation sera toujours plus rapide et plus brusque qu'en surface. Quand le soleil passe au-dessous d'un certain angle, presque toute la lumière est renvoyée dans l'atmosphère et c'est, dans les eaux, la nuit presque complète, bien que le soleil ne soit pas encore couché. On doit donc avoir à ce moment une variation de l'intensité lumineuse du milieu aquatique, très brusque et très forte.

» La migration des animaux de profondeur doit vraisemblablement commencer de très bonne heure, avant la fin du jour; elle se poursuit après le passage du soleil à l'horizon et après son coucher, puisque la zone optimum remonte sans cesse. L'obscurité et la migration commencent donc par les couches habitées les plus profondes, où l'action de la lumière se fait sentir. Les habitants de celles-ci s'élèvent progressivement jusqu'à leur zone optimum qui se rapproche continuellement de la surface. Or, dans les nuits obscures, cette zone n'est jamais réalisée et les animaux arrivent nécessairement et successivement jusqu'à la surface, qui pour tous est le « plafond définitif ». On comprend alors la richesse inouïe de pêches pélagiques nocturnes, aussi bien en espèces qu'en individus. Toujours, dans les mers peu profondes, le plancton de nuit est très chargé de formes benthoniques attirées en surface par le même mécanisme.

» Si, dans leur marche ascensionnelle, les animaux rencontrent des eaux plus chaudes ou plus diluées ou encore d'aération différente, ils vont modifier plus ou moins leur trajet, les sensibilités différencielles vont entrer en jeu, et ces eaux fonctionneront comme barrière ou comme freins, selon leur température ou leur degré de dilution. A coup sûr, elles modifieront la montée, soit dans son rythme, soit dans son amplitude.

» Les habitants des couches les plus superficielles (pour fixer les idées, admettons jusqu'à cinquante mètres de profondeur) auront le temps d'arriver jusqu'à la surface, et leur densité commencera à s'y éléver même avant le coucher du soleil. Ils l'atteindront progressivement selon leur sensibilité individuelle et spécifique, la rapidité de leur nage et la profondeur d'où ils sont partis.

» Les formes des eaux plus profondes auront trop de chemin à parcourir, n'atteindront pas la surface libre, d'autant plus qu'elles seront sans doute arrêtées par la température de plus en plus élevée des couches supérieures. Et, par conséquent, il doit se produire en profondeur une migration verticale, insoupçonnable si l'on ne pratique pas des pêches systématiques à des niveaux très profonds.

On doit aussi penser que cette migration sous-marine probable doit être décalée dans le temps, avancée, par rapport à celle de surface. Il est possible aussi qu'elle n'ait lieu que pendant un temps très court.

» On a vu plus haut que pour M. Rose la localisation des animaux dans la zone lumineuse optimum serait due au déclenchement de réactions d'ordre tropique. Mais il ne faut pas oublier que ces réactions sont fortement aidées par les variations de l'action directe de la lumière sur le niveau de flottaison. Cet effet régulateur, dans un sens ou dans l'autre, est loin d'être négligeable, comme M. Rose l'a constaté, et il se modifie nécessairement en même temps que l'intensité lumineuse. Il va concourir puissamment, avec les réactions phototropiques déclenchées, à conduire les animaux dans la zone d'adaptation.

» Lorsque la lumière revient, le plancton émigre en profondeur par échelons successifs, mais beaucoup plus vite, pour reprendre peu à peu la position de départ. En effet, beaucoup d'animaux sont sensibilisés à l'action de la lumière par un séjour prolongé à l'obscurité; ils ont un phototropisme négatif, qui tend à le faire plonger; l'influence directe sur le niveau de flottaison est à son maximum et travaille dans le même sens ainsi que la pesanteur. Pour toutes ces raisons, la descente sera beaucoup plus rapide que l'ascension. Elle pourra même commencer avant le retour de la lumière dans les nuits très obscures, car M. ROSE a souvent constaté qu'un séjour très prolongé dans l'obscurité totale amène un tassemement des animaux sur le fond des vases d'expérience. Il croit qu'il est dû à une diminution des mouvements natatoires par disparition de l'effet photocinétique de l'excitant lumineux.

» Pour les formes non phototropiques, la montée et la descente seraient produites par les variations de cette photocinèse et le jeu de leurs sensibilités différentielles. »

Passons maintenant en revue un certain nombre d'analyses du zooplancton de stations tenues au large dans le lac Tanganika.

STATION 36

Une des premières stations tenues sur le lac par la MISSION HYDROBIOLOGIQUE BELGE est le n° 36 à Moba, le 27.XII.1946. Nous avons fait des prélèvements de mètre en mètre, au moyen de la pompe. Afin de rendre les résultats comparatifs aux résultats des autres stations, où l'on a travaillé de dix en dix mètres, j'ai intercalé ces résultats dans la table condensant les résultats de la station 36.

Examinons les chiffres relatifs à la surface :

9 heures	1.610	individus.
12 heures	1.079	individus.
18 heures	4.385	individus.
24 heures	759	individus.
6 heures	301	individus.

TABLE 112. — Moba. 27 décembre 1946, 200 m E. de l'estacade.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Acariens	Nématodes	Total
	adultes	larves			
9 heures					
0- 1	0	4	5	0	9
1- 2	0	56	1	0	57
2- 3	0	60	0	0	60
3- 4	0	60	4	0	64
4- 5	0	66	0	0	66
5- 6	1	68	10	0	79
6- 7	1	200	0	0	201
7- 8	5	260	1	0	266
8- 9	5	325	0	0	330
9-10	10	460	8	0	478
10-11	10	460	0	0	470
11-12	15	480	0	0	495
12-13	15	480	0	0	495
13-14	10	326	0	0	336
14-15	0	200	25	0	225
15-20	5	15	0	0	20
10-20					2.041
12 heures					
0- 1	1	54	9	0	64
1- 2	1	14	12	0	27
2- 3	0	32	0	0	32
3- 4	0	46	4	0	50
4- 5	0	125	0	0	125
5- 6	0	330	15	0	345
6- 7	0	0	0	0	0
7- 8	0	0	0	0	0
8- 9	0	0	0	0	0
9-10	5	425	6	0	436
10-15	7	14	3	0	24
0-10					1.709

TABLE 112 (*suite*).

Profondeurs en m	Copépodes		Acariens	Nématodes	Total
	adultes	larves			
18 heures					
0- 1	5	200	6	1	212
1- 2	0	108	3	0	111
2- 3	2	322	0	0	324
3- 4	4	550	5	0	559
4- 5	5	636	0	0	641
5- 6	7	750	3	0	760
6- 7	5	402	0	0	407
7- 8	2	230	9	0	241
8- 9	0	0	0	0	0
9-10	2	110	18	0	130
10-15	0-10	24	5	7	36
					3.385
24 heures					
0- 1	0	26	1	0	27
1- 2	0	39	4	0	41
2- 3	0	39	4	0	41
3- 4	0	17	3	0	40
4- 5	0	35	3	0	38
5- 6	2	30	5	0	37
6- 7	0	150	5	0	155
7- 8	0	205	11	0	216
8- 9	0	160	0	0	160
9-10	0	80	4	0	84
10-15	0-10	2	224	0	226
					839
15-20	10-20	3	94	1	98
					324
6 heures					
0- 1	0	32	0	0	32
1- 2	—	—	—	—	—
2- 3	5	40	1	0	46

TABLE 112 (*suite*).

Profondeurs en m	Copépodes		Acariens	Nématodes	Total
	adultes	larves			
3- 4	—	—	—	—	—
4- 5	1	40	0	1	42
5- 6	—	—	—	—	—
6- 7	4	60	0	0	64
7- 8	—	—	—	—	—
8- 9	4	77	0	0	81
9-10	5	30	1	0	36
0-10					301

TABLE 113. — Station 131.
12 km NE de M'Toto, 18 février 1947, 22 heures.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Acariens	Atiides	Méduses	Alevins	Total
	adultes	larves					
0- 10	560	550	3	0	0	0	1.113
10- 20	500	2.000	0	6	0	0	2.506
20- 30	640	1.550	0	11	2	0	2.203
30- 40	800	1.400	0	7	1	0	2.208
40- 50	550	1.500	0	9	0	2	2.061
50- 60	520	1.400	0	14	0	2	1.936
60- 70	470	1.570	0	12	1	1	2.054
70- 80	580	2.200	0	11	0	3	2.874
80- 90	320	980	0	3	1	1	1.305
90-100	70	10	21	0	0	0	101
100-125	430	1.210	0	12	1	2	1.655
125-150	300	900	0	3	0	2	1.205

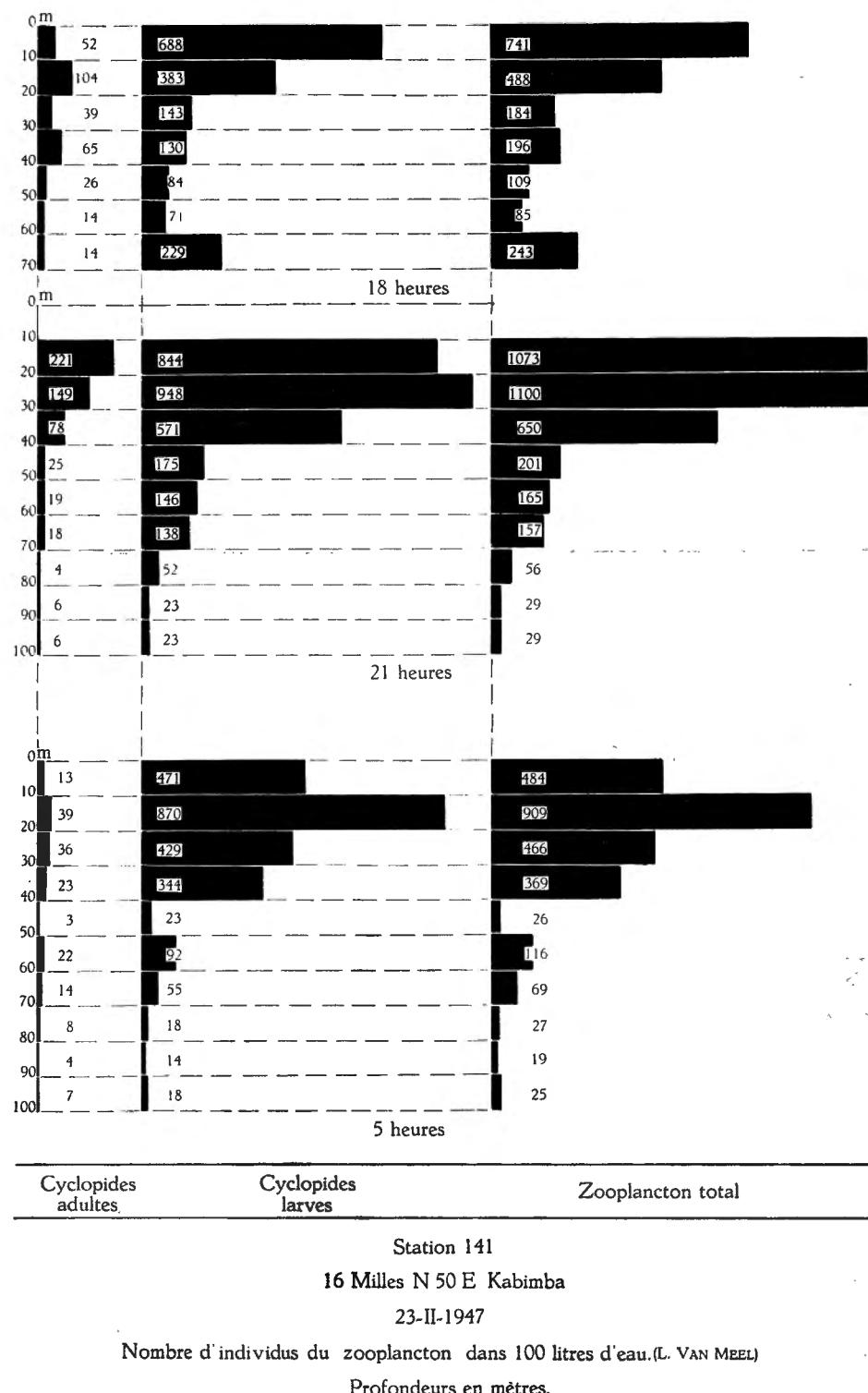


FIG. 59.

TABLE 114. — Station 141. 16 milles N-50 Est Kabimba, 23-24 février 1947.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Acariens	Atiides	Méduses	Alevins	Total
	adultes	larves					
18 heures							
0- 10	52	688	—	—	1	—	741
10- 20	104	383	—	—	1	—	488
20- 30	39	143	—	1	—	1	184
30- 40	65	130	1	—	—	—	196
40- 50	26	81	—	1	1	—	109
50- 60	14	71	—	—	—	—	85
60- 70	14	229	—	—	—	—	243
21 heures							
0- 10	—	—	—	—	—	—	—
10- 20	221	844	—	8	—	—	1.073
20- 30	149	948	—	2	1	—	1.100
30- 40	78	571	—	1	—	—	650
40- 50	25	175	—	1	—	—	201
50- 60	19	146	—	—	—	—	165
60- 70	18	138	1	—	—	—	157
70- 80	4	52	—	—	—	—	56
80- 90	6	23	—	—	—	—	29
90-100	6	23	—	—	—	—	29
5 heures							
0- 10	13	471	—	—	—	—	484
10- 20	39	870	—	—	—	—	909
20- 30	36	429	—	1	—	—	466
30- 40	23	344	—	1	—	1	369
40- 50	3	23	—	—	—	—	26
50- 60	22	92	—	1	—	—	116
60- 70	14	55	—	—	—	—	69
70- 80	8	18	1	—	—	—	27
80- 90	4	14	—	—	—	1	19
90-100	7	18	—	—	—	—	25

TABLE 115. — Station 161.
11 milles Zongwe-Kirando, 8-9-10 mars 1947, 5 heures.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Total	Oxygène	
	adultes	larves		mg/l	% saturation
0- 10	32	0	32	7,23	96,50
10- 20	32	0	32	7,31	97,60
20- 30	315	256	571	7,35	98,00
30- 40	347	315	662	7,25	96,50
40- 50	558	422	980	7,12	94,90
50- 60	229	425	654	7,15	95,00
60- 70	422	961	1.383	6,97	92,60
70- 80	640	386	1.026	6,30	83,40
80- 90	682	208	890	4,00	51,90
90-100	954	4.220	5.174	3,87	49,60
100-125	519	247	766	3,95	50,60
140	—	—	—	3,12	39,70

TABLE 116. — Station 211.
13,7 milles W Kasanga, 30 mars 1947, 21 heures.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Atiides	Acariens	Total
	adultes	larves			
0- 10	240	38	—	—	278
10- 20	195	62	2	—	259
20- 30	17	51	—	—	68
30- 40	12	42	—	—	54
40- 50	10	50	—	—	60
50- 60	5	153	—	—	158
60- 70	1	11	—	—	12
70- 80	1	3	—	—	4
80- 90	1	3	—	—	4
90-100	0	0	—	—	0
100-125	0	0	—	1	1
125-150	0	0	—	4	4

TABLE 117. — Station 228.
10 milles large cap Tembwe, 6-7 avril 1947, 23-2 heures.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Total
	adultes	larves	
0- 10	155	69	224
10- 20	86,3	141	227,3
20- 30	66,2	78	144,2
30- 40	137	50	187
40- 50	405	92	497
50- 60	82	0	82
60- 70	38	0	38
70- 80	64	0	64
80- 90	23	0	23
90-100	8	0	8

TABLE 118. — Station 230. 10 milles NE Kavala, 10 avril 1947.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Total	Profondeurs en m	Copépodes		Total
	adultes	larves			adultes	larves	
12 heures							
0- 10	10	80	90	0- 10	7	49	56
10- 20	14	164	178	10- 20	15	71	86
20- 30	27	103	130	20- 30	18	32	50
30- 40	16	68	74	30- 40	27	48	75
40- 50	5	74	79	40- 50	3	63	66
50- 60	5	101	106	50- 60	2	36	38
60- 70	72	29	101	60- 70	2	13	15
70- 80	10	69	79	70- 80	0	36	36
80- 90	74	38	112	80- 90	3	59	62
90-100	5	16	21	90-100	3	23	26
100-125	1	0	1	100-125	3	39	42
125-150	0	0	0	125-150	1	5	6
				150-175	2	3	5
				175-200	1	4	5

TABLE 119. — Station 259. 10 km E Kigoma, 23 avril 1947, 15-16 heures.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Méduses	Atiides	Acariens	Total
	adultes	larves				
0- 10	2	1.169	—	—	—	1.171
10- 20	2	714	—	—	—	716
20- 30	1	474	1	—	2	478
30- 40	2	390	—	—	—	392
40- 50	8	180	—	—	—	188
50- 60	4	3	—	—	—	7
60- 70	38	13	—	—	—	51
70- 80	30	11	—	—	—	41
80- 90	24	9	—	1	—	34
90-100	3	1	—	—	1	5
100-125	52	494	2	—	1	549
125-150	25	32	—	—	—	57
150-175	8	338	1	—	—	347

TABLE 120. — Station 325. 4 milles NW Edith Bay, 30 mai 1947, 9,30-11,30 h.

Nombre d'individus dans 100 litres d'eau.

Profondeurs en m	Copépodes		Acariens	Total
	adultes	larves		
0-10	6	10	2	18
10-20	3	10	—	13
20-30	22	75	—	97

TABLE 121. — Station 385.
10 milles NNE Kavala, 26 décembre 1947, 22-3,30 heures.

Profondeurs en m	Copépodes		Total
	adultes	larves	
0— 10	221	56	279
10— 20	249	65	314
20— 30	103	6	109
30— 40	78	32	110
40— 50	28	6	34
50— 60	10	6	16
60— 70	3	6	9
70— 80	4	6	10
80— 90	3	0	3
90—100	1	0	1

Examinons les stations globalement et nous observons que très généralement, comme il fallait d'ailleurs s'y attendre après l'exposé de M. ROSE, le zooplankton migre journallement et est plus abondant en surface au cours de la nuit. Les graphiques construits au moyen des résultats numériques illustrent d'ailleurs suffisamment ce phénomène.

Il y a cependant une chose qui mérite particulièrement notre attention et que je voudrais souligner au moyen d'un travail récent de M. LEFÈVRE (1950), c'est le nombre relativement peu considérable d'éléments animaux dans le plancton.

« L'appréciation concrète (M. LEFÈVRE, 1950), même simplement approchée, de la quantité de plancton présente à un moment donné dans une collection d'eau et la mesure de sa productivité basée sur l'abondance et la constance du plancton sont extrêmement délicates.

» Les causes d'erreurs sont multiples et dépendent non seulement de l'imperfection de nos méthodes de prélèvement, mais aussi de la présence d'essaims, de migrations chez les êtres planctoniques, et surtout du peuplement des collections d'eau en prédateurs, peuplement dont le comportement biologique est, de plus, influencé par les phénomènes de promiscuité.

» Il est évident que deux collections d'eau de valeur planctogène identique fournissent des courbes de plancton absolument différentes, suivant que l'une est empoissonnée et que l'autre ne l'est pas.