

**A KISKÖREI-TÁROZÓ TERÜLETÉN, VALAMINT AZ
EGER ÉS LASKÓ PATAKON VÉGZETT HIDROBIOLÓGIAI
VIZSGÁLATOK**

M e l l é k l e t e k

Estók Bertalan
Heves megyei KÖJÁL - Eger
1980.

1. melléklet: Mintavételi helyek és időpontok
2. melléklet: Fajlista
3. melléklet: Táptalajok

1. sz. melléklet

Mintavételi helyek és időpontok /1975-1980/

I. Tisza Tiszafürednél kereszttszelvény /jobb, közép, bal/

II. Tisza Kiskörénél kereszttszelvény /jobb, közép, bal/

1975. III. 25.

IV. 22.

V. 20.

VII. 30.

IX. 24.

X. 22.

XI. 4.

1976. II. 9.

III. 10.

IV. 27.

VI. 8.

VIII. 3.

IX. 14.

XI. 9.

1977. III. 29.

V. 10.

VII. 27.

VIII. 17.

IX. 5.

X. 19.

1978. III. 21.

V. 29.

VI. 21.

VIII. 30.

X. 30.

XI. 31.

1979. III. 28.

V. 23.

VII. 18.

VIII. 29.

X. 3.

XI. 26.

III. Tisza Tiszaderzsénél pontminta /sodorvonalból/

1975. III. 25.

IV. 22.

V. 20.

VII. 30.

IX. 24.

X. 22.

XI. 4.

1976. II. 9.

III. 10.

IV. 27.

VI. 8.

VIII. 3.

IX. 4.

XI. 9.

1977. V. 10.

VII. 27.

VIII. 17.

IX. 5.

X. 19.

1978. VI. 21.

VIII. 30.

X. 30.

XI. 31.

1979. V. 23.

VII. 18.

VIII. 29.

X. 3.

XI. 26.

IV. Tisza 4e9 fkm pontminta /sodervonalból/

1977. III. 25.

IV. 22.

V. 20.

VII. 30.

IX. 24.

X. 22.

XI. 4.

1976. II. 9.

III. 10.

IV. 27.

VI. 8.

VIII. 3.

IX. 14.

XI. 9.

1977. V. 10.

VII. 27.

VIII. 17.

IX. 5.

X. 19.

1978. VIII. 30.

X. 20.

XI. 23.

1979. V. 23.

VII. 18.

VIII. 29.

X. 3.

V. Kis-Tisza Sarudnál pontminta

1977. III. 29.

V. 10.

VII. 27.

VIII. 17.

IX. 5.

X. 19.

1978. III. 21.

V. 29.

VI. 21.

VIII. 30.

X. 31.

1979. III. 28.

V. 23.

VII. 18.

VIII. 29.

X. 3.

XI. 26.

VI. Laskó patak pontminta Ujlőrincfalvánál

1977. III. 29.

V. 10.

VII. 27.

VIII. 17.

IX. 5.

X. 19.

1978. III. 21.

V. 29.

VI. 21.

VIII. 30.

X. 31.

XI. 23.

1979. III. 28.

V. 10.

VI. 23.

VII. 18.

VIII. 29.

X. 3.

XI. 26.

VII. Laskó patak hossz-szelvény mintavétel

1979. V. 24.

IX. 18.

Mintavételi helyek: Forrás, Szúcs
Bátor alatt
Egerszalók után
Füzesabonynál
Besenyőtelek-Poroszló
között
Ujlőrincfalvánál

VIII. Eger patak pontminta Almárnál

1977. III. 21.

VI. 21.

VIII. 22.

XI. 24.

1978. III. 1.

VI. 19.

VII. 26.

IX. 20.

X. 23.

1979. I. 10.

II. 21.

III. 11.

IV. 24.

V. 29.

VI. 20.

VII. 18.

VIII. 6.

IX. 20.

X. 20.

XI. 31.

XII. 10.

IX. Eger patak Nagytályánál pontminta /Eger után/

1977. VI. 21.

VIII. 22.

XI. 24.

1978. III. 1.

VI. 19.

VII. 26.

IX. 20.

X. 23.

1979. I. 10.

II. 21.

III. 11.

IV. 24.

V. 29.

VI. 20.

VII. 18.

VIII. 6.

IX. 20.

X. 20.

XI. 31.

XII. 10.



X. Eger patak hossz-szelvény mintavétel

1979. V. 14.

IX. 2.

Mintavételi helyek: Forrás, Balaton

Mikófalva

Szarvaskő

Almár

Nagytálya

Szihalom

Mezőtárkány

Négyes

XI. A tározótérben végzett mintavételek

1978. VIII. 31.

1979. VIII. 29.

Mintavételi helyek: Tiszabábolna

Tiszavalk

Négyes

Tiszafüred

Poroszló-tározótér

Poroszló, Kis-Tisza

Laskó-torkolat

Sarud, Kis-Tisza

Sarudi rét

Tiszaderzs

409 fkm

Abádszalóki öböl I.

Abádszalóki öböl 2.

Kisköre

XII. Fenékküledék-mintavételek

1979. VIII. 28 - IX. 15.

A Tisza hossz-szelvényében 76 mintavételi helyről,
a tározó területén: Tiszafüred, Tiszaderzs, Kisköre.

XIII. Kiegészítő vizsgálatok

Eger patak:

Mintavételi helyek: Balaton

Mikófalva

Mónosbél

Almár

Nagytálya

Szihalom

Mezőszemere

Egerlövő

Nógyes

1980. III. 25.

IV. 14.

V. 26.

VI. 30.

VII. 21.

IX. 9.

IX. 22.

Laskó patak:

Mintavételi helyek: Szúcs
Bátor
Egerszalók
Kerecsend
Püzesabony
Poroszló-Besenyőtelek között
Ujlőrincfalva

1980. III. 31.

IV. 15.

V. 7.

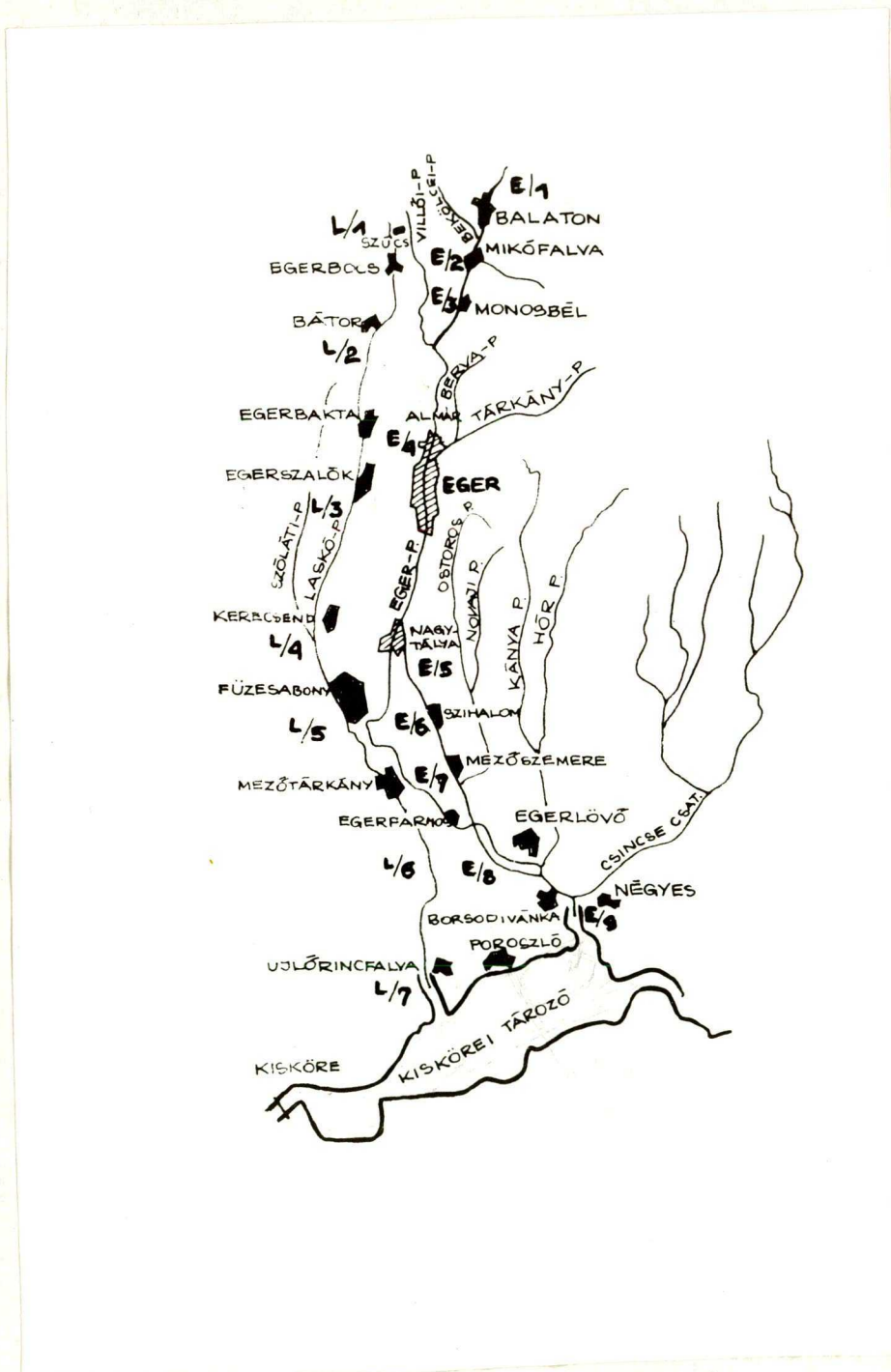
V. 27.

VI. 1.

VI. 22.

IX. 10.

IX. 24.



Mintavételi helyek az Eger és Laskó patakon

T I S Z A

	1.	2.	3.	Szaprob. jelleg
I. <u>SCHIZOMYCOPHYTA</u>				
1. <i>Plactomyces Békefii</i> Gim.	+	+		am
II. <u>CYANOPHYTA</u>				
1. <i>Anabaena constricta</i> /Szaf./Geitl.	+	-		p
2. <i>A. sp.</i>				
3. <i>Aphanizomenon flos-aquae</i> /L./Ralfs.	+	+		bm
4. <i>Coelosphaerium kützingianum</i> Näg.	-	-	+	bm-o
5. <i>Croococcus minutus</i> /Kg./Näg.	+	-		
6. <i>Dactylococcopsis raphidioides</i> Hansg.	+	-		
7. <i>Gloeotrichia natans</i> /Hedw./Rabh.			+	bm
8. <i>Lyngbia limnetica</i> Lemm.	+	+		
9. <i>Merismopedia elegans</i> A.Br.	+	-		bm
10. <i>M. punctata</i> Mey.	+	+		bm
11. <i>M. tenuissima</i> Lemm.	+	-		bm-am
12. <i>Microcystis flos-aquae</i> /Wittr./ Kirchn.	+	-		bm
13. <i>M. sp.</i>				
14. <i>Oscillatoria formosa</i> Bory.	+	-		am
15. <i>O. geminata</i> Menegh.			+	-
16. <i>O. putrida</i> Schmidle	+	+		p
17. <i>O. tenuis</i> Agh.	+	-		am
18. <i>O. Sp.</i>	+			
19. <i>Romeira elegans</i> /Koczw./ Wol.	+	-		-
III. <u>EUGLENOPHYTA</u>				
1. <i>Euglena acus</i> Ehr.	+	+		bm
2. <i>E. gracilis</i> Klebs.			+	bm

	1.	2.	3.	Szaprob. jelleg
3. <i>E. granulata</i> /Klebs./ Lemm.	+	-		o-bm
4. <i>E. oxyuris</i> Schmarda	+	+		bm-am
5. <i>E. pisciformis</i> Klebs.	+	+		am-bm
6. <i>E. polymorpha</i> Dang.	+	-		am
7. <i>E. proxima</i> Dang.	+	-		bm-am
8. <i>E. sanguinea</i> Ehr.	+	-		bm
9. <i>E. spathirhyncha</i> Skuja	+	-		p
10. <i>E. tripteris</i> /Duj./ Klebs.	+	-		bm-am
11. <i>E. viridis</i> Ehr.	+	+		am-p
12. <i>E. sp.</i>				
13. <i>Phacus acuminatus</i> Stokes	+	-		bm-am
14. <i>P. caudatus</i> Kübn.	+	+		bm
15. <i>P. curvicauda</i> Swir.			+	bm
16. <i>P. longicauda</i> /E./ Duj.	+	-		bm-am
17. <i>P. orbicularis</i> Hüb.			+	bm
18. <i>P. parvulus</i> Klebs.			+	bm-am
19. <i>P. pleuronectes</i> /O.F.M./Duj.	+	+		bm-am
20. <i>P. tortuosus</i> Roll.			+	bm
21. <i>P. sp.</i>	+			
22. <i>Strombomonas fluviatilis</i> /Lemm./				
Defl.	+	+	-	bm
23. <i>S. sp.</i>	+			
24. <i>Trachelomonas granulosa</i> Playf.	+	+		bm
25. <i>T. hispida</i> /Perty./ Stein.	+	-		bm-am
26. <i>T. oblonga</i> Lemm.	+	-		bm
27. <i>T. obovata</i> Stokes em. Defl.	+	-		-

	1.	2.	3.	Szaprob. jelleg
28. <i>T. scabra</i> Playf.	+	+		-
29. <i>T. raciborskii</i> Wołosz.			+	-
30. <i>T. rugulosa</i> Stein.			+	bm
31. <i>T. verrucosa</i> Stokes...	+	-		o-bm
32. <i>T. volvocina</i> Ehr.	+	+		bm

IV. PYRROPHYTA

1. <i>Ceratium hirundinella</i> /O.F.M./ Shrank.	+	+		o-bm
2. <i>Gymnodinium excavatum</i> Nygaard	+	-		-
3. <i>Peridinium aciculiferum</i> Lemm.			+	
4. <i>Peridinium cinctum</i> Ehr.	+	+		o

V. CHRYSTOPHYTA

1. <i>Achnantes affinis</i> Grun.	+	+		-
2. <i>A. amphycephala</i> Hust.	+	-		-
3. <i>S. dispar</i> Cl.	+	-		-
4. <i>A. lanceolata</i> /Bréb./ Grun.	+	-		x-b
5. <i>A. lanceolata</i> var. <i>elliptica</i> Schulz.	+	-		-
6. <i>A. Lemmermanni</i> Hust.	+	-		-
7. <i>A. linearis</i> /V.Sm./ Grun.	+	-		-
8. <i>A. minutissima</i> Kütz.	+	-		o-bm
9. <i>A. microcephala</i> /Kütz./ Grun.	+	-		-
10. <i>A. minutissima</i> var. <i>cryptocephala</i> Grun.	+	-		-
11. <i>A. nodosa</i> A. Cl.	+	-		-
12. <i>A. sp.</i>	+	-		-

	1.	2.	3.	Szaprob. jelleg
13. <i>Amphora ovalis</i> Kütz.	+	+		bm-o
14. <i>A. ovalis</i> var. <i>affinis</i> /Kütz./ Grun.	+	-		-
15. <i>A. ovalis</i> var. <i>pediculus</i> A.S.	+	-		-
16. <i>Asterionella gracillima</i> /Hantzsch./ Heib.	+	+		o
17. <i>A. formosa</i> Hass.	+	+	+	o-bm
18. <i>Caloneis amphisbaena</i> /Bory./ Cl.	+	+		am-bm
19. <i>Ceratoneis arcus</i> . /Ehr./ Kütz.	+	+		o
20. <i>C. arcus</i> var. <i>amphioxys</i> Rabh.	+	+		-
21. <i>C. arcus</i> var. <i>linearis</i> Holm.			+	-
22. <i>Cocconeis pediculus</i> Ehr.	+	-		bm-o
23. <i>C. plancentula</i> Ehr.	+	+		bm
24. <i>Cyclotella bodanica</i> Eulenst.	+	+		o
25. <i>C. comta</i> /Ehr./ Kütz.	+	+		bm
26. <i>C. glomerata</i> Bachm.	+	-		o
27. <i>C. meneghiniana</i> Kütz.	+	+		am-bm
28. <i>C. ocellata</i> Pant.	+	-		-
29. <i>Cymatopleura solea</i> /Bréb./ W.Sm.	+	+		bm-am
30. <i>Cymbella affinis</i> Kütz.	+	+		o-bm
31. <i>C. caespitosa</i> /Kütz./ Brun.	+	+		bm
32. <i>C. cistula</i> Hempr.	+	-		bm
33. <i>C. cymbiformis</i> /Ag./ Kütz.	+	-		-
34. <i>C. ehrenbergii</i> Kütz.	+	-		o-bm
35. <i>C. laevis</i> Naeg.	+	-		-

	1.	2.	3.	Szaprob. jelleg
36. <i>C. lanceolata</i> /Ehr./ V. H.	+	+		bm-o
37. <i>C. microcephala</i> Grun.	+	-		-
38. <i>C. parva</i> /W. Sm./ Cl.	+	-		-
39. <i>C. prostrata</i> /Berk./ Cl.	+	-		bm
40. <i>C. tumidula</i> Grun.	+	-		-
41. <i>C. turgidula</i> Grun.	+	+		-
42. <i>C. ventricosa</i> Kütz.	+	+		bm-o
43. <i>Diatoma elongatum</i> /Lyngb./ Kütz.	+	-		bm-o
44. <i>D. elongatum</i> var. <i>tenuis</i> Hust.	+	-		-
45. <i>D. hiemale</i> /Lyngb./ Heib.	+	+		X
46. <i>D. anceps</i> /Ehr./ A.Cl.			+	O-X
47. <i>D. vulgare</i> Bory.	+	+		X-am
48. <i>D. vulgare</i> var. <i>constrictum</i> Grun.	+	-		-
49. <i>Epithemia turgida</i> /Ehr./ Kütz.	+	-		bm-o
50. <i>Fragilaria capucina</i> Desm.	+	+		o-bm
51. <i>F. construens</i> /Ehr./ Grun.	+	-		bm
52. <i>F. construens</i> var. <i>exigua</i> /W.Sm./ Schulz.	+	-		-
53. <i>F. crotonensis</i> Kitten	+	+		bm-o
54. <i>F. sp.</i>	+	+		-
55. <i>Gomphonema abbreviatum</i> /Ag/ Kütz.	+	-		-
56. <i>G. acuminatum</i> Ehr.	+	-		bm-o
57. <i>G. angustatum</i> /Kütz./ Rabh.	+	+		X-bm
58. <i>G. ang.</i> var. <i>productum</i> Grun.	+	-		-
59. <i>G. longiceps.</i> Ehr.	+	-		-
60. <i>G. olivaceum</i> /Lyngb./ Kütz.	+	+		o-am
61. <i>G. olivaceum</i> var. <i>minutissimum</i>	+			-

	1.	2.	3.	Szaprob. jelleg
62. <i>G. ventricosum</i> Greg.	+	-		X-o
63. <i>Gyrosigma acuminatum</i> /Kütz./ Rabenh.	+	+		bm
64. <i>G. attenuatum</i> /Kütz./ Rabenh.	+	-		bm
65. <i>G. scalproides</i> /Rabenh./ Cl.	+	-		-
66. <i>Hantzschia amphioxys</i> /Ehr./ Grun.	+	+		am
67. <i>Melesira distans</i> /Ehr./ Kütz.	+	-		X-o
68. <i>M. granulata</i> /Ehr./ Ralfs.	+	+		bm
69. <i>M. granulata</i> var. <i>angustissima</i> Müller	+	+		bm
70. <i>M. glomerata</i>				-
71. <i>M. italica</i> /Ehr./ Kütz.	+	-		o-bm
72. <i>M. varians</i> Agh.	+	+		o-am
73. <i>Meridion circulare</i> Ag.	+	+		X-o
74. <i>Navicula atomus</i> /Kütz./ Grun.	+	-		bm
75. <i>N. bicapitellata</i> Hust.	+	-		-
76. <i>N. cuspidata</i> Kütz.	+	-		bm-am
77. <i>N. cryptocephala</i> Kütz.	+	+		am
78. <i>N. cryptocephala</i> v. <i>veneta</i> /Kütz./ Grun.	+	-		am
79. <i>N. dicephala</i> /Ehr./ W. Sm.	+	+		o-bm
80. <i>N. exigua</i> Greg.	+	-		bm
81. <i>N. gracilllis</i> Ehr.	+	-		o-bm
82. <i>N. gregaria</i> Donk.	+	-		bm
83. <i>N. hugarica</i> Grun.	+	+		bm
84. <i>N. hung. var. capitata</i> /Ehr./ Cl.	+	-		bm-am
85. <i>N. hustedti</i> Krasske	+	-		-
86. <i>N. laterostrata</i> Hust.	+	+		-

	1.	2.	3.	Szaprob. jelleg
87. <i>N. longirostris</i> Hust.	+	+		-
88. <i>N. microcephala</i> Grun.	+	-		-
89. <i>N. oblonga</i> Kütz.	+	-		o-bm
90. <i>N. rhynchocephala</i> Kütz.	+	-		am-bm
91. <i>N. ventralis</i> Krasske	+	-		-
92. <i>N. viridula</i> Kütz.	+	+		am
93. <i>Neidium productum</i> /W. Sm./ Cl.	+	-		-
94. <i>Nitzschia acicularis</i> W. Sm.	+	+		am-bm
95. <i>N. apiculata</i> /Greg./ Grun.			+	am
96. <i>N. amphibia</i> Grun.	+	-		-
97. <i>N. frustulum</i> /Kütz./ Grun.	+	-		-
98. <i>N. holstatica</i> Hust.	+	-		bm
99. <i>N. ignerata</i> Krasske	+	-		-
100. <i>N. linearis</i> W. Sm.	+	-		o-bm
101. <i>N. longissima</i> /Bréb./ Ralfs.	+	-		bm
102. <i>N. ovalis</i> Arnett.	+	-		-
103. <i>N. palea</i> /Kütz./ W. Sm.	+	+		am-p
104. <i>N. paleacea</i> /Grun./ Hust.	+	-		-
105. <i>N. sigmoidea</i> /Ehr./ W. Sm.	+	+		am-bm
106. <i>N. sp.</i>	+	+		-
107. <i>Pinnularia gibba</i> Hust.	+	-		X-o
108. <i>P. globiceps</i> . Greg.	+	-		-
109. <i>P. gracillima</i> Greg.	+	-		x
110. <i>P. nobilis</i> Ehr.	+	+		o-bm
111. <i>P. subcapitata</i> Greg.	+	-		o
112. <i>P. viridis</i> /Nitzsch./ Ehr.	+	+		bm

	1.	2.	3.	Szapro- b. jelleg
113. <i>Rhoicosphaenia curvata</i> /Kütz./				
Grun.	+	+		bm
114. <i>Stephanodiscus astrea</i> /Ehr./				
Grun.	+	-		am-bm
115. <i>S. hantzschii</i> Grun.	+	+		am-bm
116. <i>Surirella biseriata</i> Bréb.	+	-		bm
117. <i>S. ovata</i> Kütz.	+	+		bm
118. <i>S. robusta splendida</i> /Ehr./V.H.	+	-		bm
119. <i>Synedra acus</i> Kütz.	+	+		bm
120. <i>S. acus</i> var. <i>angustissima</i> Grun.	+	-		o
121. <i>S. oxyrhynchus</i> Kütz.	+	+		-
122. <i>S. tabulata</i> /Ag. / Kütz.	+	-		am
123. <i>S. ulna</i> /Nitzsch./ Ehr.	+	+		bm
124. <i>S. vaucheriae</i> Kütz.	+	-		bm
125. <i>Tabellaria fenestrata</i> /Lyngb./				
Kütz.	+	-		o-bm
126. <i>Dinobryon divergens</i> Imhof.	+	+		o-bm
127. <i>Dinobryon sertularia</i> Ehr.			+	o-bm

VI. CHLOROPHYTA

1. <i>Actinastrum hantzschii</i> Lagerh.	+	+		bm-o
2. <i>A. sp.</i>	+	+		-
3. <i>Ankistrodesmus acicularis</i>				
/A.br./ Kors.	+	+		bm
4. <i>A. angustus</i> Bern.	+	-		-
5. <i>A. arcuatus</i> Kors.	+	-		-
6. <i>A. bibraianus</i> /Reinsch/ Kors.	+	-		-

	1.	2.	3.	Szaprob. jelleg
7. <i>A. falcatus</i> /Corda/ Ralfs.	+	+		bm-o
8. <i>A. longissimus</i> /Lemm./ Willet.	+	-		-
9. <i>A. sp.</i>	+	+		-
10. <i>Chlamydomonas reinhardtii</i> Dang.	+	-		am
11. <i>C. simplex</i> Pasch.	+	+		bm
12. <i>C. sp.</i>	+	+		bm
13. <i>Chlorella vulgaris</i> Beyer.	+	+		p-am
14. <i>Chlorococcum humicolum</i> /Naeg./ Rabh.	+	-		-
15. <i>Chodatella ciliata</i> Lemm.	+	-		bm
16. <i>C. citrifomis</i> Snow.	+	+		-
17. <i>Closterium acerosum</i> Ehr.	+	+		am
18. <i>C. aciculare</i> T. West.	+	-		-
19. <i>C. parvulum</i> Naeg.	+	-		bm-am
20. <i>C. pseudolunula</i> Borge.	+	-		-
21. <i>C. strigosum</i> Bréb.	+	+		am-bm
22. <i>C. venus</i> Kütz.	+	-		bm-am
23. <i>C. sp.</i>	+	-		-
24. <i>Coelastrum microporum</i> Naeg.	+	+		bm
25. <i>Cosmarium formulosum</i> Hoffm.	+	-		o
26. <i>C. laeve</i> Rabenh.			+	-
27. <i>C. margaritifera</i> Menegh. ex. Ralfs.	+	-		-
28. <i>C. punctulatum</i> Bréb.	+	-		-
29. <i>Gracilaria apiculata</i> /Lemm./ Schmidle	+	+		bm
30. <i>C. fenestrata</i> Schmidle.	+	-		bm
31. <i>C. quadrata</i> Morren.	+	-		-

	1.	2.	3.	Szapro- b. jelleg
32. <i>C. rectangularis</i> /Naeg./ Gay.	+	+		bm
33. <i>C. tetrapedia</i> /Kirch./ W.et.G.S. West.	+	+		bm
34. <i>Didimocystis planctonica</i> Kors.			+	-
35. <i>Eudorina charkowiensis</i> Pascher			+	-
36. <i>E. elegans</i> Ehr.	+	+		bm
37. <i>Elekatothrix lacustris</i> Kors.			+	-
38. <i>E. subacuta</i> Kors.			+	-
39. <i>Hofmania lauterborni</i> /Schmidle/ Wille	+	+		-
40. <i>Kirchneriella lunaris</i> /Kirchn./ Möb.	+	+		bm
41. <i>Microactinium pusillum</i> Fresh.	+	+		bm
42. <i>Nephrocystium agardhianum</i> Nag.			+	-
43. <i>Oocystis borgei</i> Snow.	+	+		-
44. <i>O. coronata</i> Lemm.	+	+		-
45. <i>O. lacustris</i> Chod.	+	+		bm-o
46. <i>Pandorina morum</i> . /Müller./ Bory.	+	+		bm-am
47. <i>Pediastrum boryanum</i> /Türp./ Menegh.	+	+		bm
48. <i>P. duplex</i> Meyen.	+	+		bm-o
49. <i>P. simplex</i> /Meyen./ Lemm.	+	+		-
50. <i>P. tetras</i> /Ehr./ Ralfs.	+	+		bm-o
51. <i>Protococcus viridis</i>	+	-		-
52. <i>Radiococcus nimbatus</i> /Wild./ Schmidle	+	+		-

	1.	2.	3.	Szapro- b. jelleg
53. <i>Rhaphidium aciculare</i>	+	-		-
54. <i>Scenedesmus acuminatus</i> /Lagerh./				
Chod.	+	+		bm-am
55. <i>S. acutus</i> Meyen.	+	+		bm-am
56. <i>S. armatus</i> Chod.	+	-		-
57. <i>S. bicaudatus</i> /Hansg./ Chod.	+	-		-
58. <i>S. denticulatus</i> Lagerh.	+	-		bm
59. <i>S. ecornis</i> /Ralfs./ Chod.	+	+		bm
60. <i>S. granulatus</i> W. et. G.S. West.	+	+		-
61. <i>S. intermedius</i> Chod.	+	-		-
62. <i>S. longispina</i> Chod.	+	+		-
63. <i>S. longus</i> var. <i>dispar</i> /Bréb./ G.M.				
Smith.			+	-
64. <i>S. protuberans</i> Fritsch.	+	-		-
65. <i>S. quadricauda</i> /Tarp./ Bréb.	+	+		bm-am
66. <i>S. spinosus</i> Chod.	+	+		o-bm
67. <i>Schroderia setigera</i> /Schroed./ Lemm.			+	-
68. <i>Sphaerocystis schroeteri</i> Chod.	+	+		am
69. <i>Spirogyra</i> sp.	+	+	+	-
70. <i>Staurostrum paradoxum</i> Meyen.	+	+		-
71. <i>Tetrastrum glabrum</i> /Roll./ Ahlstr.				
et. Tiff.	+	+		-
72. <i>T. staurigeniforme</i> /Schroed./ Lemm.			+	bm
73. <i>Tetraedron caudatum</i> /Corda./ Hansg.	+	+		bm
74. <i>T. minimum</i> /A.Br./ Hansg.	+	+		bm
75. <i>T. muticum</i> /A.Br./ Hansg.	+	+		-

	1 .	2.	3.	Szapro- b. jelleg
76. <i>T. trigonum</i> /Naeg./ Hansg.	+	-		-
77. <i>T. trilobatum</i>	+	+		-
78. <i>T. incus</i> /Teil./ G.M.Smith.			+	-
79. <i>Ulothrix tenuissima</i> Kütz.	+	+		o
80. <i>U. zonata</i> /Web. et. Mohr./Kütz.	+	+		o-bm

1. Cigánd-Tiszaug között 1974-1976,
2. Tiszafüred-Kisköre közötti szakaszon 1977-1978,
3. Tiszafüred-Kisköre között csak 1978-ban meghatározott taxonok.

E G E R P A T A K

	Mikó- falva	Almár	Nagy- tálya	Sziha- lom	Szaprob. jelleg
<u>Schizomycophyta</u>					
<i>Beggiatoa alba</i> /Vauch./ Trev.	-	-	+	-	p
<i>Beggiatoa minima</i> Vinogr.	-	-	+	-	p
<u>Cyanophyta</u>					
<i>Oscillatoria lauterbornii</i> Sch.	-	-	+	-	p
<i>O. chlorina</i> Kg.	-	-	+	-	p
<i>O. putrida</i> Sch.	-	-	+	-	p
<i>O. tenuis</i> Ag.	-	-	+	+	am
<i>Merismopedia elegans</i> A.Br.	-	+	-	-	bm
<i>Oscillatoria simplicissima</i> Gom.	-	-	+	+	bm
<u>Euglenophyta</u>					
<i>Euglena acus</i> Ehr.	-	-	+	-	bm
<i>E. oxyuris</i> Schmarda	-	-	+	+	o-bm
<i>E. pisciformis</i> Klebs.	-	-	+	-	bm-am
<i>E. proxima</i> Dang.	-	-	+	-	bm-am
<i>Phacus caudatus</i> Hübn.	-	-	+	+	bm
<u>Chrysophyta</u>					
<u>Bacillariophyceae</u>					
<i>Achnanthes minutissima</i> Kütz.	+	+	-	+	o-bm
<i>Amphora ovalis</i> Kütz.	-	+	-	+	o-bm
<i>Caloneis amphisbena</i> /Bory./ Cl.	-	-	+	+	bm-am
<i>Cocconeis placentula</i> Ehr.	+	+	-	+	bm
<i>Cymatopleura solea</i> /Bréb./ W. Sm.	+	+	-	-	bm-am
<i>Cymbella caespitosa</i> /Kütz./ Grun.	+	+	-	-	bm
<i>C. ventricosa</i> Kütz.	-	+	-	-	bm

	Mikó- falva	Almár	Nagy- tálya	Sziha- lom	Szaprob. jelleg
<i>Cyclotella conta</i> /Ehr./ Kütz.	-	+	-	-	o-bm
<i>Diatoma vulgare</i> Bery.	+	+	-	-	bm
<i>Gyrosigma acuminatum</i> /Kütz./					
Rab.	-	+	-	-	bm
<i>Gomphonema angustatum</i> /Kütz./					
Rab.	-	+	-	-	am
<i>G. olivaceum</i> /Lyngb./ Kütz.	+	+	+	+	bm
<i>G. capitatum</i> Ehr.	-	-	-	+	bm
<i>Hantzschia amphioxys</i> /Ehr./					
Grun.	-	-	+	-	am
<i>Melosira varians</i> Ag.	-	-	+	+	bm
<i>Navicula bicapitellata</i> Hust.	-	-	-	+	-
<i>N. hungarica</i> Grun.	+	-	-	-	bm
<i>N. cryptocephala</i> Kütz.	+	+	+	+	am
<i>N. laterostrata</i> Hust.	-	-	+	-	-
<i>N. dicephala</i> /Ehr./ W. Sm.	-	+	+	-	o-bm
<i>N. viridula</i> Kütz.	+	+	+	+	am
<i>Nitzschia apiculata</i> /Greg./					
Grun.	-	-	-	+	am
<i>N. acicularis</i> W. Sm.	-	+	-	-	am
<i>N. palea</i> /Kütz./ W. Sm.	-	+	+	+	am-p
<i>N. sigmoidea</i> /Ehr./ W. Sm.	+	+	-	-	bm
<i>N. sublinearis</i> Hust.	+	-	-	-	-
<i>N. vermicularis</i> Grun.	+	-	-	-	bm
<i>Rhoicosphaenia curvata</i> /Kütz./					
Grun.	+	+	-	+	bm
<i>Surirella ovata</i> Kütz.	+	+	+	+	bm

	Mikó- falva	Almár	Nagy- tálya	Sziha- lom	Szaprob. jelleg
<i>Synedra ulna</i> /Nitzsch./Ehr.	-	+	+	+	bm
<i>S. acus</i> Kütz.	-	+	+	+	bm
<u>Chlorophyta</u>					
<u>Chlorophyceae</u>					
<i>Ankistrodesmus falcatus</i> /Corda./					
Ralfs.	-	+	+	-	bm-am
<i>Chlamydomonas simplex</i> Pasch.	-	-	+	-	bm
<i>Chlorella vulgaris</i> Beijer.	-	-	+	-	bm-am
<i>Crucigenia rectangularis</i> /Naeg./					
Gay.	-	-	+	-	am-bm
<i>Scenedesmus ecornis</i> /Ralfs./					
Chod.	-	-	+	-	bm
<i>S. quadricauda</i> /Turp./ Bréb.	-	+	+	-	bm-am
<i>S. acuminatus</i> /Lagerh./ Chod.	-	-	+	-	bm
<u>Conjugatorphyceae</u>					
<i>Closterium acerosum</i> Ehr.	-	-	-	+	am

L A S K Ó P A T A K

	Egersza- lók	Ujlőrinc-Szaprob. falva	jelleg
<u>Cyanophyta</u>			
<i>Oscillatoria animalis</i> Ahg.	+	-	
<i>O. princeps</i> Vauch.	-	+	am
<u>Euglenophyta</u>			
<i>Euglena acus</i> Ehr.	-	+	bm
<i>E. gracilis</i> Klebs.	+	+	bm
<i>E. granulata</i> /Klebs./ Lemm.	-	+	o-bm
<i>E. oxyuris</i> Schmarda	+	+	am-bm
<i>E. proxima</i> Dang.	+	+	bm-am
<i>E. viridis</i> Ehr.	+	-	am-p
<i>Phacus acuminatus</i> Stokes	+	-	bm-am
<i>Ph. caudatus</i> Hübner.	+	+	bm
<i>Ph. curvicauda</i> Swir.	-	+	bm
<i>Ph. orbicularis</i> Hübner.	+	+	bm
<i>Ph. parvulus</i> Klebs.	-	+	bm-am
<i>Ph. pleuronectes</i> /O.F.M./Duj.	+	-	bm-am
<i>Strombomonas fluviatilis</i> /Lemm./			
<i>Defl.</i>	-	+	bm
<i>Trachelomonas granulosa</i> Playf.	+	-	bm
<i>Tr. raciborskii</i> Wołosz	-	+	
<i>Tr. scabra</i> Playf	+	-	
<i>Tr. volvocina</i> Ehr.	+	+	bm
<u>Chrysophyta</u>			
<u>Chrysophyceae</u>			
<i>Dinobryon sertularia</i> Ehr.	-	+	o-bm



	Egersza- lók	Ujlőrinc- falva	Szaprob. jelleg
<u>Bacillariophyceae</u>			
<i>Amphora ovalis</i> Kütz.	+	+	o-bm
<i>Caloneis amphisbaena</i> /Bory./ Cl.	+	+	bm-am
<i>Ceratoneis arcus</i> /Ehr./ Kütz.	-	+	o-bm
<i>Cocconeis placentula</i> Ehr.	+	+	bm
<i>Cyclotella comta</i> /Ehr./ Kütz.	-	+	o-bm
<i>Cymatopleura solea</i> /Bréb./ W. Sm.	+	-	bm-am
<i>Cymbella lanceolata</i> /Ehr./ W. H.	+	-	bm
<i>C. ventricosa</i> Kütz.	+	-	bm
<i>Diatoma vulgare</i> Bory.	+	-	bm
<i>Fragilaria capucina</i> Desm.	-	+	o-bm
<i>Gomphonema capitatum</i> Ehr.	+	-	bm
<i>G. olivaceum</i> /Lyngb./ Kütz.	+	-	bm
<i>Gyrosigma acuminatum</i> /Kütz./ Rabh.	+	-	bm
<i>Hantzschia amphioxys</i> /Ehr./ Grun.	+	-	am
<i>Meridion circulare</i> Ag.	+	-	x-o
<i>Melosira varians</i> Ag.	+	-	bm
<i>Navicula cryptocephala</i> Kütz.	+	+	am
<i>N. hungarica</i> Grun.	+	+	bm
<i>N. viridula</i> Kütz.	+	+	am
<i>Nitzschia apiculata</i> /Greg./ Grun.	+	-	am
<i>N. palea</i> /Kütz./ W. Sm.	+	+	am
<i>N. sigmoidea</i> /Ehr./ W. Sm.	+	-	bm
<i>Rhoicosphaenia curvata</i> /Kütz./ Grun.	+	-	bm
<i>Surirella ovata</i> Kütz.	+	+	bm

	Egersza- lók	Ujlőrinc-Szaprob. falva	jelleg
<i>Synedra acus</i> Kütz.	+	+	bm
<i>S. ulna</i> /Nitzsch./ Ehr.	+	+	bm
<u>Chlorophyta</u>			
<u>Chlorophyceae</u>			
<i>Ankistrodesmus falcatus</i> /Corda./	-	+	bm-am
<i>Chlamydomonas simplex</i> Pash.	-	+	bm
<i>Chlorella vulgaris</i> Bey.	-	+	p-am
<i>Coelastrum microporum</i> Naeg.	-	+	bm
<i>Crucigenia rectangularis</i> /Naeg./Gay.	-	+	am-bm
<i>C. tetrapedia</i> /Kirch./W.et.G.S.West.	-	+	c-bm
<i>Elakatothrix lacustris</i> Kors.	-	+	
<i>Pandorina morum</i> /Müller/ Bory.	-	+	bm
<i>Eudorina elegans</i> Ehr.	-	+	bm
<i>Pediastrum duplex</i> Meyen.	-	+	bm
<i>P. tetras</i> /Ehr./ Ralfs.	-	+	bm
<i>Scenedesmus acuminatus</i> /Lagerh./Chod.	-	+	bm
<i>S. arcuatus</i> Lemm.	-	+	bm
<i>S. spinosus</i> Chod.	-	+	
<i>S. quadricauda</i> /Turp./ Bréb.	+	+	bm
<i>Tetraedron minimum</i> /A.br./Hansg.	-	+	bm
<i>Tetrastrum staurigeniforme</i> /Schroed./ Lemm.	-	+	bm
<u>Conjugatophyceae</u>			
<i>Closterium strigosum</i> Bréb.	-	+	am-bm

3. sz. melléklet

Táptalajok

1. Marhahuskrém agar /Baktériumszám meghatározáshoz és általános használatra/

Marhahuskrém 15 g; agar 14-18 g; pepton /Kőbányai/ 10 g; nátrium klorid 3 g; dinátriumhidrogén-foszfát / $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 12\text{H}_2\text{O}$ / 4 g; csapviz 1000 cm³.

Huskrémet a vízben forralással oldjuk. Kihűlés után a zsírréteg alatti folyadékrészt leszívjuk, és vízzel 1000 cm³-re töltjük fel, majd a többi összetevőt hozzáadjuk.

Felforralás után a vegyhatást pH 7,4-re állítjuk nátrium-hidroxiddal. Autoklávozás 121 °C-on 45 perc, ülepités, leszívás, pH kontroll /7,4/, szétosztás üvegekben, autoklávban 121 °C hőmérsékleten 30 percig sterilizáljuk.

2. Endo-táptalaj /Coliszám meghatározáshoz/

Marhahuskrémagar /1% illetve 1,5% agar tartalommal/ 1000 cm³; laktóz 10 g; nátrium-szulfát /vizmentes/ 2 g, 20 cm³ desztillált vízben oldva; bázikus, alkoholos fukszin /diamant/ oldat 5 cm³.

Fukszinoldat készítése: 100 cm³ 96%-os etilakoholban kb. 11-12 g fukszint oldunk fel /telített oldat/.

Az 1%-os Endo táptalaj nedvesebb, így a membránfilteres eljárás esetén a filtert erre a táptalajra helyezzük, míg az 1,5 %-os Endo-táptalajt a coli tenyészetek azonosításához használjuk.

3. Wilson-féle bizmutmentes táptalaj /Clostridium kimutatásához, 10 vizminta vizsgálatához/

Marhahuskrémagar /3%-os agar konc./ 400 cm³; nátrium-szulfít /vizmentes/ 8 g; 40 cm³ desztillált vízben; dextróz 4 g 20 cm³ desztillált vízben; vas /II/-szulfát /FeSO₄/ 0,8 g 10 cm³ desztillált vízben; pH 7,1.

A megolvasztott agarhoz a felsorolás sorrendjében adjuk az oldatokat, végül a vas/II/-szulfát oldatból 4 cm³-t mérünk az elegyhez.

4. Bizmut-szulfít agar /Salmonella kimutatásához/

Agar táptalaj összetétele: sertéshuskrém 16 g; tripszinnel emésztett kazein 8 g; agar 15-20 g; csapviz 1000 cm³; pH 7,2.

Alapkeverék összetétele: dextróz 50 g; dinátrium-hidrogén-foszfát /Na₂HPO₄ · 4H₂O/ 50 g; bizmut-ammonium-citrát 50 g; nátrium szulfít /Na₂SO₃/ vizmentes, 25 g; ferro-ammonium-szulfát 6,5 g; brillantzöld 0,25 g; desztillált víz 1075 cm³.

Teljes táptalaj

Öt térfogatrész /800 cm³/, áramló gőzben 1-2 órán belül felolvasztott kb. 95 °C hőmérsékletű bizmutagarhoz egy térfogatrész /160 cm³/ szobahőmérsékletű, egyenletesre elkevert bizmutalapot adunk. A jól elkevert táptalajt 25 cm³-enként Petri-csészébe öntjük.

Lehűlésig a Petri-csészéket fedetlenül hagyjuk.

A kiöntött bizmutlemezeket ajánlatos az öntés napján elhasználni, szükség esetén hűtőszekrényben másnapig /1/ tárolható. Az alapkeveréket hűvös helyiségben tároljuk.

5. Brillantzöld agar /Salmonella kimutatásához/

Alaptáptalaj: agar 14-17 g; tripszinnel emésztett kazein 7 g; pepton /Kőbányai, szulfit tart./ 1 g; életőfelszín /lásd 7.sz./ 15 cm³, élesztősejt /elölt/ /Lásd 7.sz./ 0,7 cm³; pH 7,2 - 7,4.

121 °C hőmérsékleten 45 perc, ülepités, leszívás. A táptalaj 1000 cm³-hez a következő savanyu fukszin oldatot teszünk; savanyu fukszin 0,1 - 0,15 g; desztillált víz kb. 25 cm³; nátriumhidroxid kb. 1,5 cm³; pH 7,3. A táptalajt üvegekbe szétosztjuk és 121 °C hőmérsékleten 30 percig autoklávbán sterilizáljuk.

Teljes táptalaj

A felolvasztott táptalaj 1 literéhez a következő oldatokat adjuk hozzá: brillanteukor 50 cm³; 0,1%-os vizes, brillantzöld oldat a megadott, vagy a titrálással megállapított mennyiségben.

Brillanteukor oldat készítése: dextróz 10 g; szaccharóz 20 g; laktóz 200 g; desztillált víz 1000 cm³-re

Autoklávbán 110 °C hőmérsékleten 30 percig sterilizáljuk.

6. Dezoxicholát-citrát agar /Shigella tenyésztéshez/

Alaptáptalaj: sertéshuskrém 15 g; pepton /Kőbányai/ 1 g; tripszinnel emésztett kazein 9 g; agar 15-18 g; laktóz 10 g; nátrium-citrát 23 g; nátrium-dezoxi-cholát 3 g; ólom-acetát 0,01 g; csapvíz 1000 cm³, pH 7,8.

Teljes táptalaj

1 liter felolvasztott forró alaptáptalához a következő anyagokat adjuk: 1 g vas/II/-ammónium-szulfátot

$\text{Fe}/\text{NH}_4/2/\text{SO}_4/2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$ / feloldunk 20-30 cm³ desztillált vízben, és az oldatot a felforralás után a táptalajhoz adjuk, majd 1 cm³ 1%-os desztillált vizes neutrálvörös oldatot mérünk /a táptalaj pH-ja 7,4-re száll le/ hozzá. A Dc-lemezek hűtőszekrényben legfeljebb egy hétig, szobahőmérsékleten csak 1-2 napig tárolhatók.

7. Eozin-metilénkék agar /E. coli, Shigella tenyésztéshez/ Pepton /Kőbányai/ 10 g; életőfelszín 15 cm³; élesztősejt /előlt/ 0,7 cm³, nátrium klorid 3 g; dinátrium-hidrogén-foszfát $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 12\text{H}_2\text{O}$ / 4 g; agar 14-18 g; csapviz 1000 cm³. pH 7,4.

A táptalajt 121 °C hőmérsékleten 45 percig autoklávban sterilizáljuk, ülepítjük, majd másnap leszívjuk és a következő anyagokat adjuk hozzá: laktóz 10 g; Mavekal /Egyesül Vegyiművek, Budapest/ 10 cm³; eozin /Merck-féle vagy annak megfelelő minőségű/ kb. 20 cm³ vízben feloldva 0,4 g; metilénkék kb. 20 cm³ vízben feloldva 0,075 g.

Használatra legalkalmasabbak az egy-két napig tárolt lemezek.

Élesztőkivonat: pékélesztő 1000 g; desztillált víz 1200 cm³. Autoklávban sterilizáljuk 121 °C hőmérsékleten fél óráig. tárolás hűtőben.

Felüluszó: élesztőkivonat vagy élesztőfelszín.

Üledék: élesztősejtek.

8. Slanetz-Bartley agar táptalaj készítése



13 g szálas agart forralással feloldunk 1000 ml desztillált vízben, utána hozzámérünk

20 g Bacto-pepton

5 g élesztőkivonat

2 g glukóz

4 g K_2HPO_4

10 ml 4%-os Na-azid

Lehűlés után 10 ml 1%-os TTC-t adunk hozzá.

pH: 7,2. Petricsészékbe öntjük. Hűtőszekrényben tároljuk, használat előtt leszárítjuk.

9. Russel táptalaj /Salmonella, Shigella, E. coli O124 kimutatáshoz/

Alaptáptalaj: pepton /Kőbányai, bárium-kloriddal tisztított/ 10 g; élesztőfelszín /Lásd 7.sz./ 15 cm³; élesztősejt /előlt/ 0,7 cm³ /lásd 7.sz./; nátrium-klorid 5 g; agar 12-17 g; 2 n nátriumhidroxid kb. 3,3 cm³; csapviz 1000 cm³. Autoklávban 121 °C hőmérsékleten 45 percig sterilizáljuk, ülepitjük. Leszívás után 0,1 - 0,15 g savanyu fukszint adunk hozzá 1,5 cm³ n nátriumhidroxidot tartalmazó kb. 25 cm³ desztillált vízben oldva; pH 7,3.

Sterilizálás 121 °C hőmérsékleten 30 percig.

Teljes táptalaj: a felolvasztott alapagar 1000 cm³-éhez a következő oldatokat adjuk: brillant oldat 50 cm³;

2%-os vas/II/szulfát / $FeSO_4 \cdot 2 H_2O$ / oldat 3 cm³; 0,8 %-os nátriumtioszulfát / $Na_2S_3O_2 \cdot 5H_2O$ /oldat 3 cm³. Lefejtés csövekbe, autoklávban 115 °C hőmérsékleten 25 percig sterilizálás. Fordítás oly módon, történjék, hogy a táptalaj

alsó /"magas"/ része a ferde résszel kb. egyenlő magasságu legyen.

10. E-67 agar, Szita-féle /*Streptococcus faecalis* kimutatáshoz/
Marhahuskrémagar 1000 cm³; nátrium-taurocholát 0,5 g; 1%-os
vizes kristályibolya oldat 0,8 cm³; dextróz 10 g.

Sterilizálás áramló gőzben 30 percig. A 45 °C-ra lehűtött
táptalához 1%-os kálium-tellurit oldatból 5 cm³-t adunk és
lemezeket öntünk.

11. Litsky-Mallman táptalaj /*Streptococcus faecalis* dúsítására/
Desztillált víz 1000 cm³; pepton 20 g; dextróz 15 g; ná-
trium-klorid 5 g; dikálium-hidrogén-foszfát / K_2HPO_4 / 2,7 g;
kálium-dihidrogén-foszfát / KH_2PO_4 / 2,7 g; nátrium-azid
0,4 g; etilibolya oldat 0,1 cm³.

A sókat és a peptont desztillált vízben-autoklávban-fel-
oldjuk, majd a táptalaj pH-ját 7,4-re állítjuk és az ele-
gyet megszűrjük. A szűrlethez hozzáadjuk a hiányzó alkat-
részeket és csövekbe fejtve autoklávban sterilizáljuk.

Etilibolya oldat készítése: 0,2 g etilibolyát 100 cm³
desztillált vízben feloldunk.

12. Enterobacteriaceae dúsító táptalaj

pepton	10 g	glukóz	5 g
$Na_2HPO_4 \cdot 2H_2O$	8 g	KH_2PO_4	2 g
marhaepe	20 g	brillantzöld	0,015 g
deszt.víz	1000 ml	pH =	7,2

A felsoroltakat melegítéssel teljesen feloldjuk. 100 ml-ként bőszáju lombikokba szétosztjuk, 121°C-n 5 percig sterilizzük, utána csapvizzel azonnal lehűtjük.



Az Eger patak forrása Balaton község felett
/Reokren típus/



A patak kezdődő szennyezése a forrás alatt
2 km-re



Az Eger patak szabályozott medre Szarvaskőnél



Szihalomnál lévő mintavételi pont a 3 sz.
főközlekedési ut kereszteződésével



Mintavételi hely Négyes községnél



Az Eger patak Kiskörei-tározóba torkollás után
hordalékát lerakja /Előtérben rothadó iszap/



A Laskó patak forrása Szúcs község mellett
/Helokren típus/



Laskó patak középvíz idején, a meder szélén
Petasites betelepüléssel



Laskó patak Egerbaktánál



A fára rakódott hordalék jelzi az árvizi
szintet /Egerszalók alatt a Laskó patak/



A füzesabonyi mintavételi hely a Laskó
patakon



A Laskó patak Ujlőrincfalva mellett közvet-
lenül a tározóba ömlés előtt

11. A KISKÖREI VÍZLÉPCSŐ ÉS TÁROLÓ HELYSZÍNRAJZA



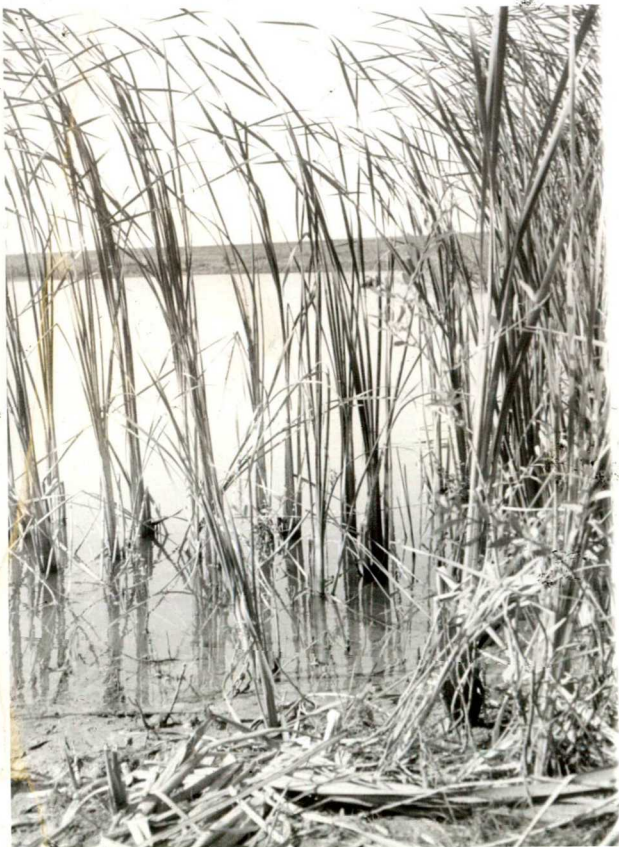
A duzzasztómű a felvíz felől tekintve



A Kiskörei-tározó Poroszló alatt



A Kis-Tisza Sarud alatt, előtérben
Iris pseudacorus



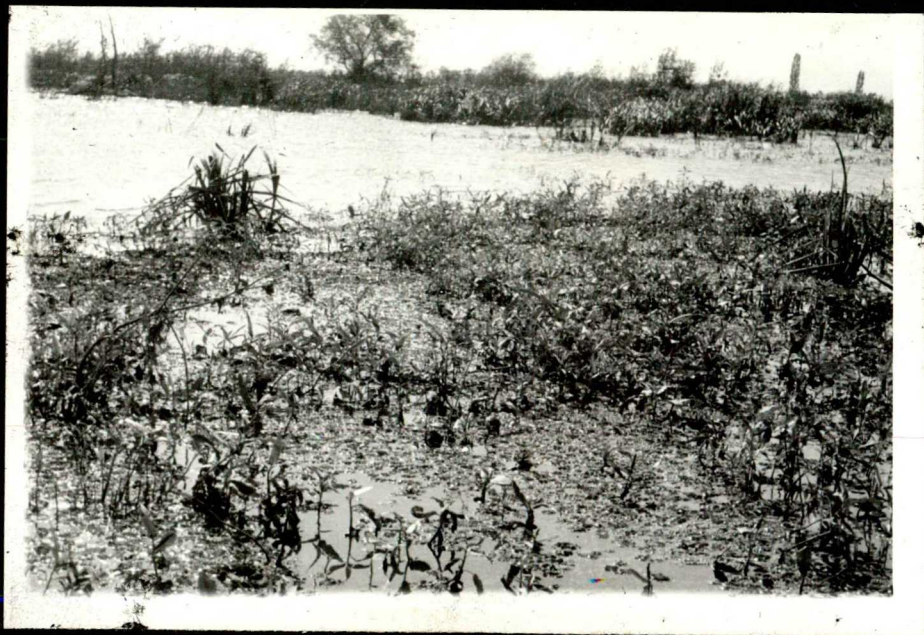
Typha latifolia az ártéren



Vidra keserűfű /*Polygonum amphibium*/, vizipáfrány /*Salvinia natans*/ és baktériumhártya a vízzel borított területen /Pereszlő-Sarud között/



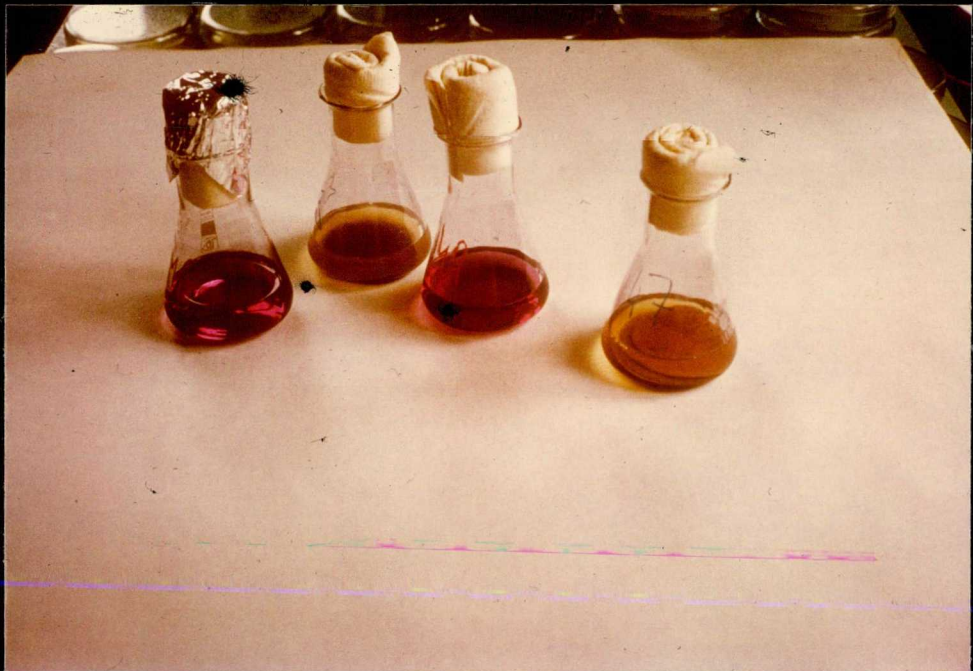
Négyes-Poroszló közötti mocsaras terület



Tározó részlet Sarud alatt



Clostridium telepek Wilson-Blair táp-
talajban



Káliumtetrathionátos salmonella dusicó



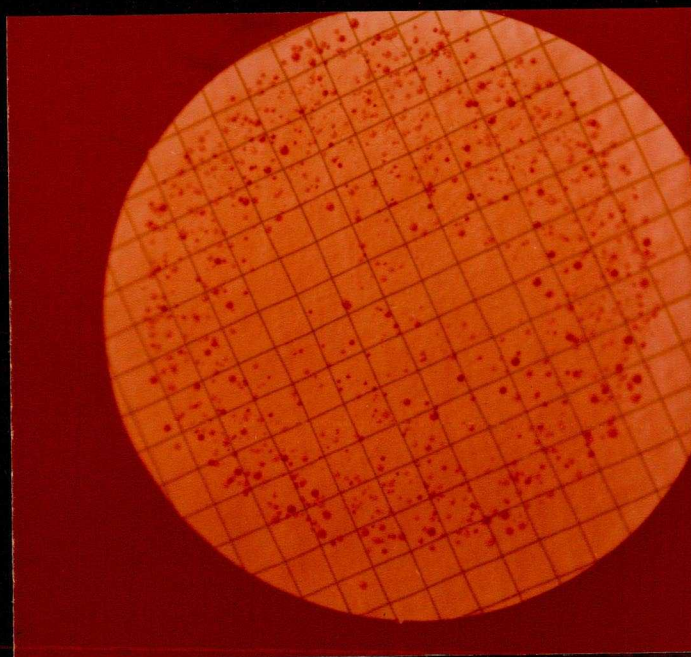
Heterotrof
pszichrofil
baktériumok
telepei agar
táptalajban

Fent 10x

higitás

Lent 100x



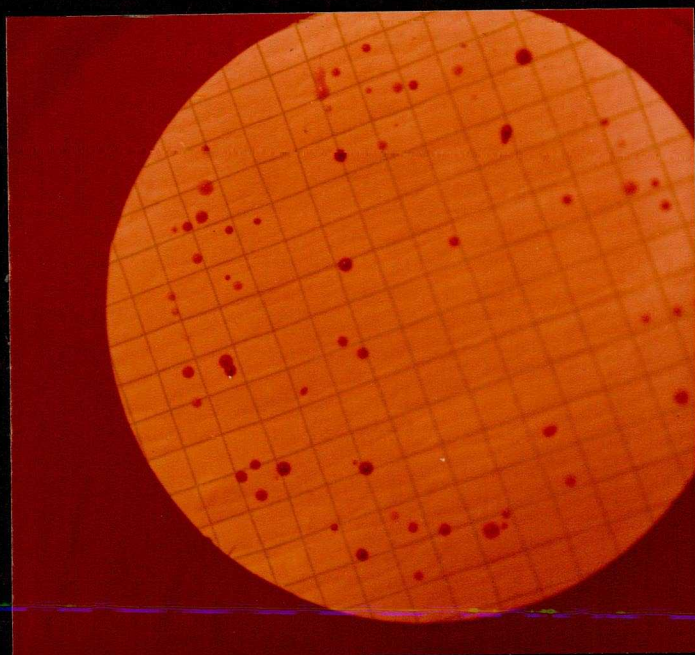


Faecalis strepto-
coccusok telepei
Slanetz-Bartley
táptalajra helye-
zett membránfilte-
ren.

Fent 10x

higitás

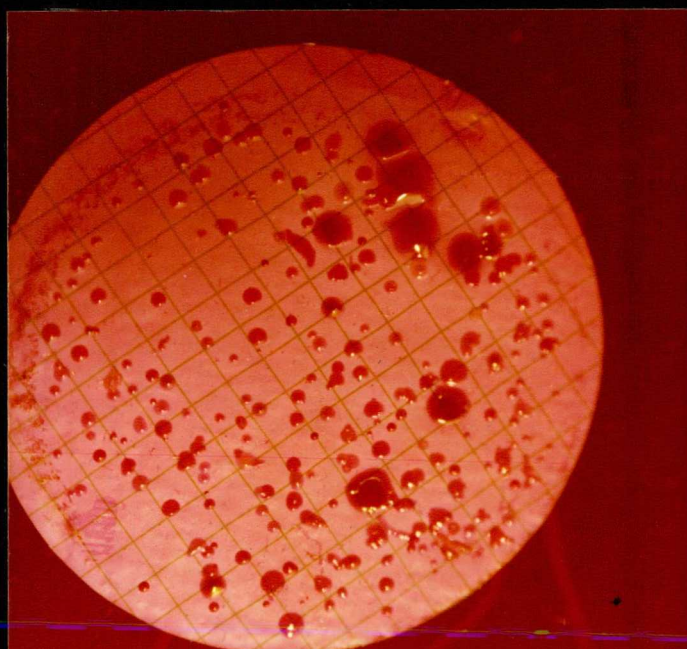
Lent 100x



**E. coli és Klebsiella
telepek**



a/ Brillantzöld táptalajon

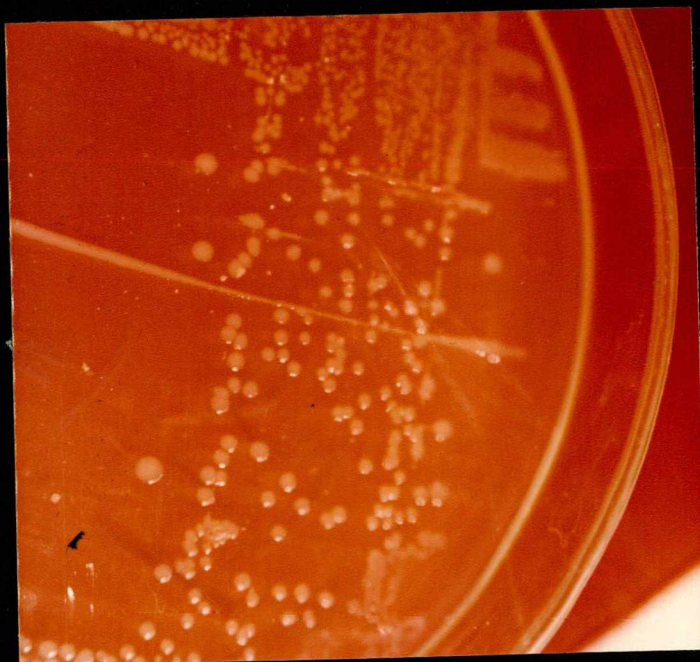


b/ Endo táptalajon



Salmonella sp. *telepei*

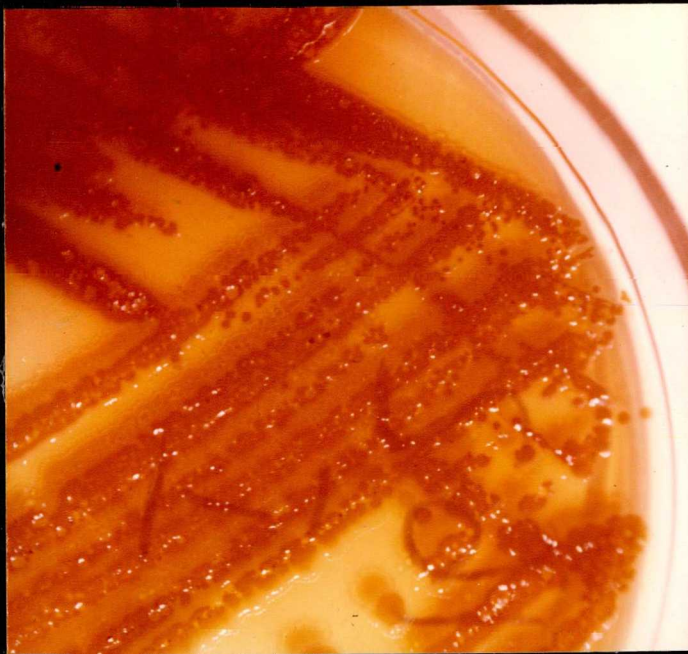
a/ Bizmutszulfid agar
táptalajon



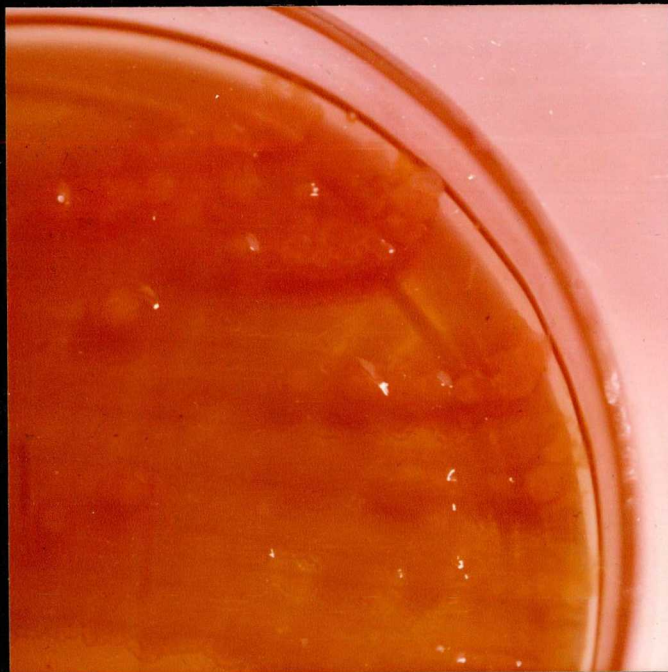
b/ Brillantzöld táptalajon



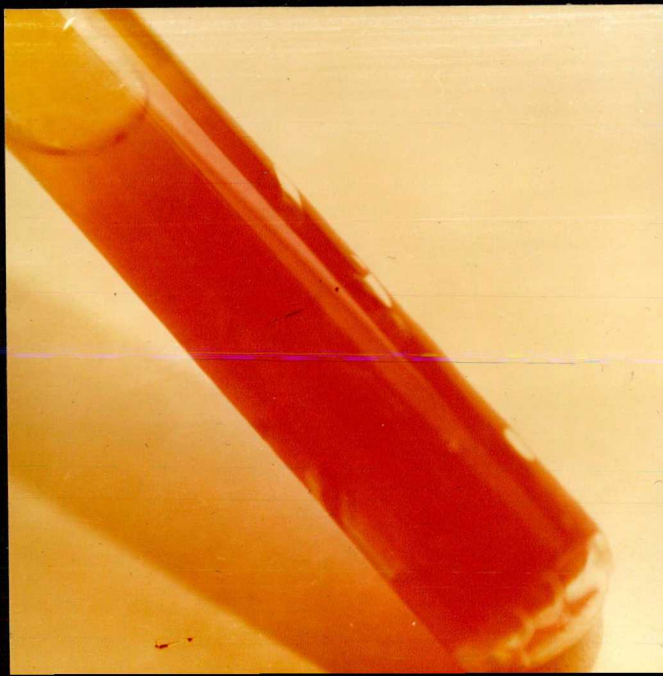
c/ Russel táptalajon



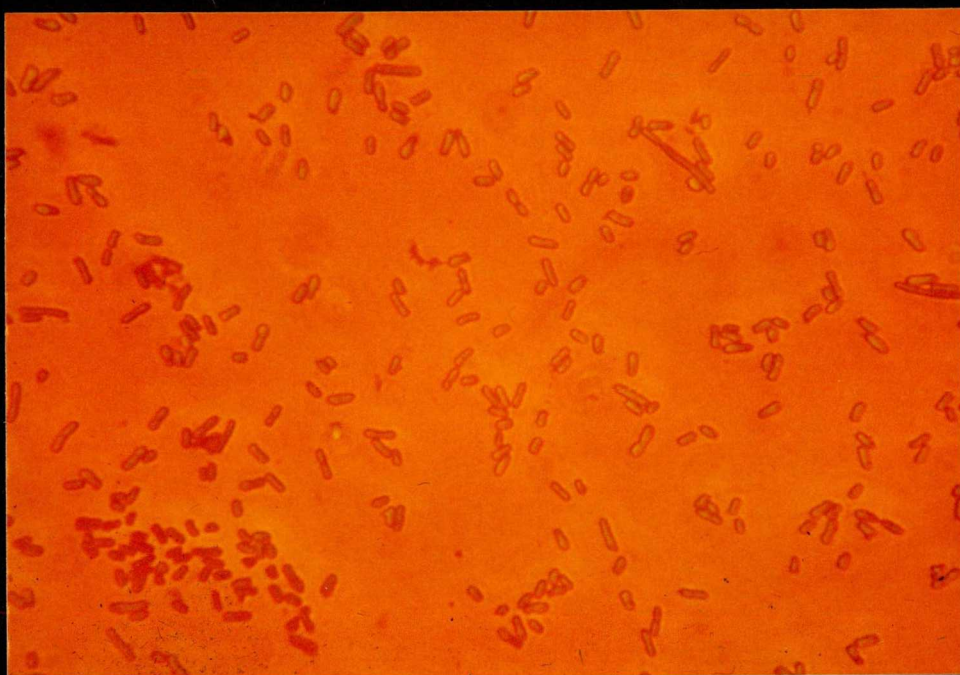
Pseudomonas
aeruginosa
telepei
a/ DC tápta-
lajon



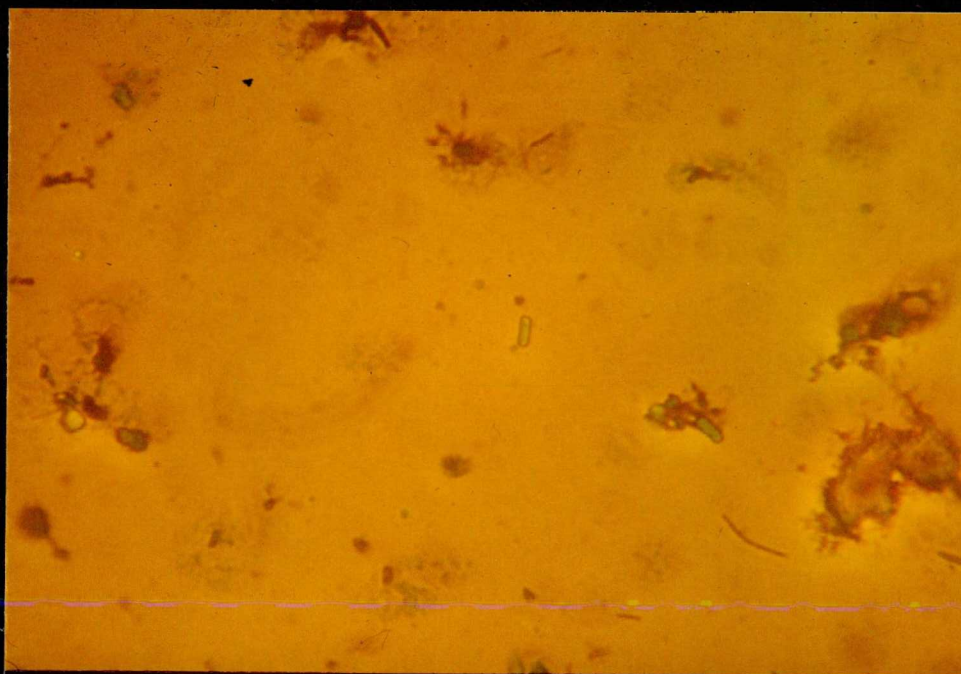
b/ Brillantzöld
táptalajon



c/ Russel táp-
talajon



E. coli



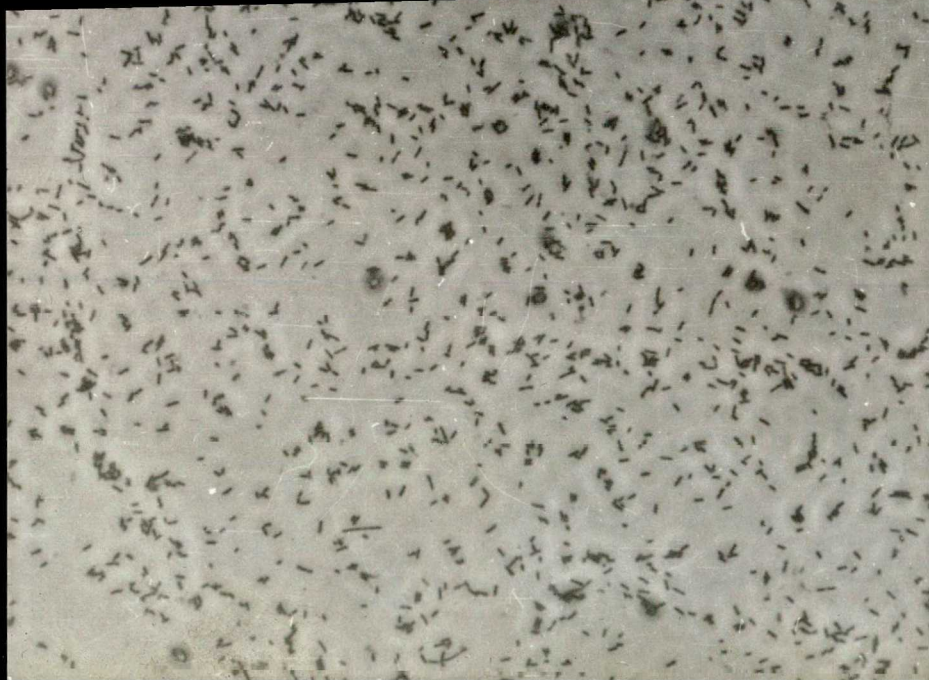
Clostridium mikrokópi képe



Streptococcus faecalis



Klebsiella sp. /bouillonb61/



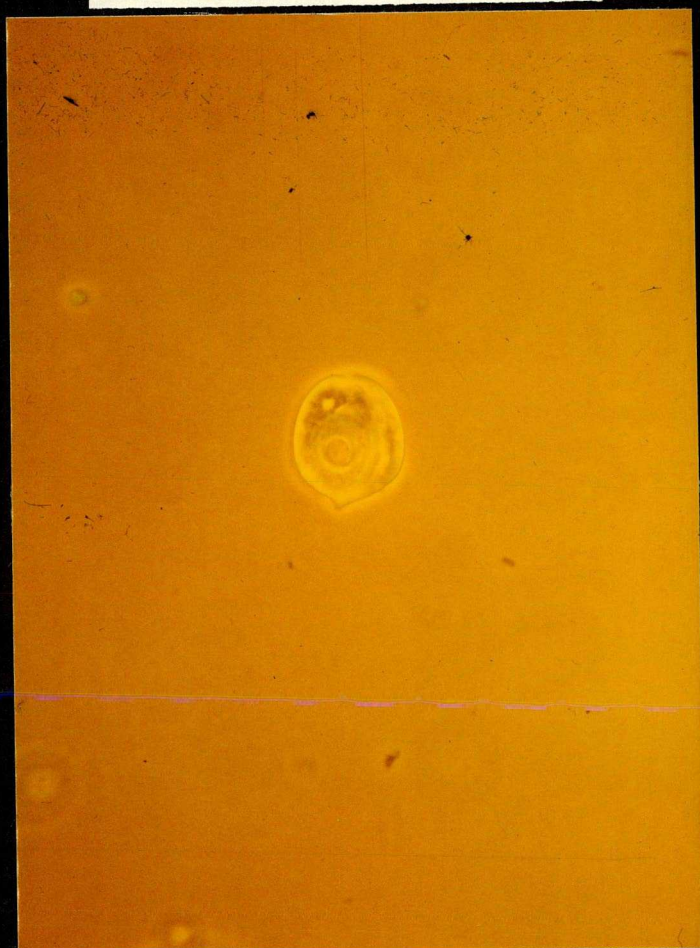
Pseudomonas aeruginosa



Salmonella sp.



Ceratium hirundinella



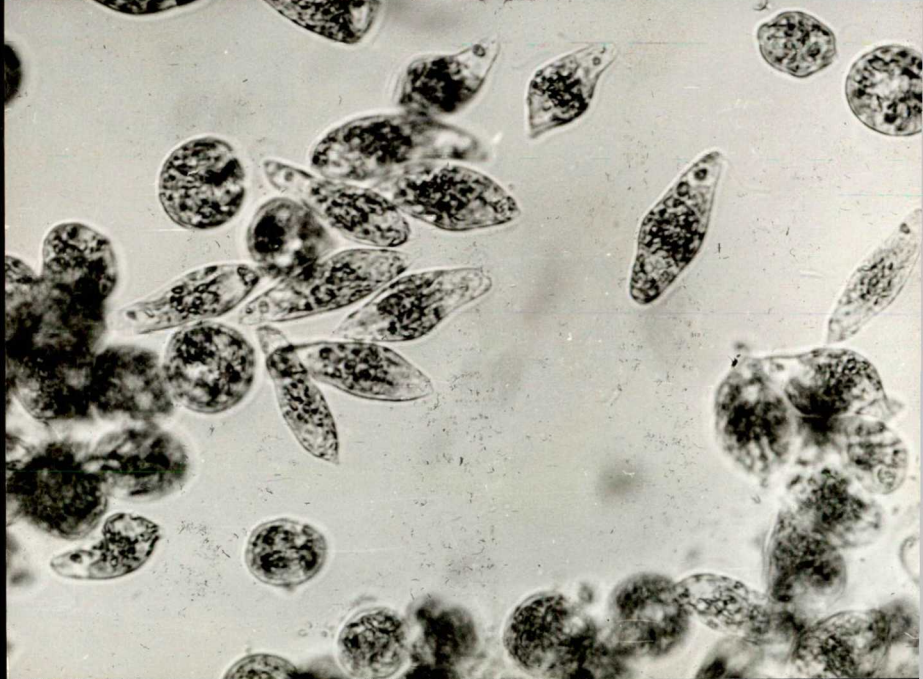
Phaeus curvicauda



Euglena sp.



Phacus pleuronectes



Euglena viridis

