



ภาคผนวก

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved

ภาคผนวก ก

ตารางคุณภาพน้ำทางด้านกายภาพ เคมีและชีวภาพ แต่ละระดับความลึกในแต่ละเขื่อน

ตาราง 4 ความลึก และความลึกของน้ำที่แสงส่องถึงของน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนภูมิพล จังหวัดตาก
ระหว่างเดือนมิถุนายน 2550 – เดือนพฤษภาคม 2551

เดือน	มิ.ย. 50	ส.ค. 50	ม.ค. 51	พ.ค. 51
ความลึก (m.)	32.00	34.00	35.00	35.00
ความลึกที่แสงส่องถึงของน้ำ (m.)	2.32	1.45	2.19	1.01

ตาราง 5 ความลึก และความลึกของน้ำที่แสงส่องถึงของน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนน้ำจืด นคร
เวียงจันทน์ ประเทศสาธารณรัฐประชาธิปไตยประชาชนลาว ระหว่างเดือนมิถุนายน 2550 -
เดือนพฤษภาคม 2551

เดือน	มิ.ย. 50	ส.ค. 50	ม.ค. 51	พ.ค. 51
ความลึก (m.)	33.53	34.00	44.20	37.50
ความลึกที่แสงส่องถึงของน้ำ (m.)	1.72	2.62	2.70	2.83

ตาราง 6 คุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนภูมิพล จังหวัดตาก ครั้งที่ 1 (มิถุนายน 2550)

ระดับความลึก (m.)	อุณหภูมิ (°C)	ค่าการนำไฟฟ้า ($\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$)	pH	ค่าความเป็นด่าง ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}\text{as}\text{CaCO}_3$)	DO ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	BOD ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	แอมโมเนีย ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ไนเตรท ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	SRP ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ค่าความขุ่น FTU	Total coliform bacteria (MPN/100ml)	Chlorophyll <i>a</i> ($\mu\text{g}\cdot\text{l}^{-1}$)
ระดับผิวน้ำ	28.0	211	8.76	128.0	6.2	0.8	0.11	0.9	0.05	5	23	2.96
5	27.0	200	8.78	113.0	6.6	1.6	0.05	1.4	0.05	5	9	1.08
10	26.0	206	8.67	120.5	6.0	0.8	0.02	1.9	0.06	2	0	6.19
15	26.0	194	7.54	122.0	1.8	0.2	0.08	1.5	0.03	3	4	4.57
20	26.0	195	7.43	125.0	0.8	0.0	0.06	1.8	0.04	4	23	2.96
25	26.0	193	7.87	120.5	0.4	0.0	0.01	1.7	0.01	2	9	4.57
30	25.0	239	7.22	118.1	2.2	0.9	0.05	2.0	0.04	1	4	2.96

ตาราง 7 คุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนภูมิพล จังหวัดตาก ครั้งที่ 2 (สิงหาคม 2550)

ระยะความลึก (m.)	อุณหภูมิ (°C)	ค่าการนำไฟฟ้า ($\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$)	pH	ค่าความเป็นด่าง ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$ as CaCO_3)	DO ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	BOD ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	แอมโมเนีย ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ไนเตรท ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	SRP ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ค่าความขุ่น FTU	Total coliform bacteria (MPN/100ml)	Chlorophyll <i>a</i> ($\mu\text{g}\cdot\text{l}^{-1}$)
ระดับผิวน้ำ	27.0	179	8.15	101.0	7.2	1.2	0.06	0.1	1.50	4	9	nd
5	26.0	177.9	7.80	97.3	7.0	1.2	0.06	0.1	2.20	3	23	nd
10	25.0	182.3	7.69	97.5	6.8	0.8	0.07	0.1	2.00	3	43	nd
15	25.0	180.7	7.17	90.9	6.0	1.3	0.07	0.1	1.30	4	23	nd
20	25.0	178.6	7.30	98.1	4.8	0.6	0.04	0.1	2.00	4	0	nd
25	25.0	179	7.34	98.5	3.0	0.0	0.06	0.0	2.60	4	43	nd
30	24.5	175.7	7.12	98.3	0.4	0.0	0.14	0.1	2.50	5	0	nd

ตาราง 8 คุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนภูมิพล จังหวัดตาก ครั้งที่ 3 (มกราคม 2551)

ระดับความลึก (m.)	อุณหภูมิ ($^{\circ}$ C)	ค่าการนำไฟฟ้า (μ S.cm $^{-1}$)	pH	ค่าความเป็นด่าง (mg.l $^{-1}$ as CaCO $_3$)	DO (mg.l $^{-1}$)	BOD (mg.l $^{-1}$)	แอมโมเนียไนโตรเจน (mg.l $^{-1}$)	ไนเตรทไนโตรเจน (mg.l $^{-1}$)	SRP (mg.l $^{-1}$)	ค่าความขุ่น FTU	Total coliform bacteria (MPN/100ml)	Chlorophyll <i>a</i> (μ g.l $^{-1}$)
ระดับผิวน้ำ	25.6	369	7.90	90.5	6.1	0.8	0.03	0.3	0.12	5	9	1.35
5	26.5	370	7.63	90.0	5.3	0.0	0.01	0.2	0.21	15	4	1.61
10	25.4	371	7.70	90.0	5.4	0.1	0.05	0.1	0.04	9	23	1.61
15	25.4	373	7.66	90.8	5.0	0.8	0.01	0.1	0.07	12	4	2.15
20	25.4	372	7.56	92.3	4.9	0.0	0.04	0.4	0.04	12	9	nd
25	25.4	390	7.24	89.5	4.7	0.2	0.05	0.6	0.07	9	9	1.61
30	25.2	392	7.73	92.0	4.6	0.0	0.04	0.3	0.03	9	4	0.81
35	25.4	369	7.65	86.0	4.1	0.0	0.05	0.7	0.01	30	4	4.31

ตาราง 9 คุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนภูมิพล จังหวัดตาก ครั้งที่ 4 (พฤษภาคม 2551)

ระดับความลึก (m.)	อุณหภูมิ (°C)	ค่าการนำไฟฟ้า ($\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$)	pH	ค่าความเป็นด่าง ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}\text{as}\cdot\text{CaCO}_3$)	DO ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	BOD ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	แอมโมเนีย ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ไนเตรท ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	SRP ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ค่าความขุ่น FTU	Total coliform bacteria (MPN/100ml)	Chlorophyll <i>a</i> ($\mu\text{g}\cdot\text{l}^{-1}$)
5	27.0	178.6	7.58	102.5	6.2	0.0	0.30	1.5	0.02	6	4	5.11
10	27.0	177.3	6.92	104.5	3.9	0.0	0.02	1.1	0.00	3	23	2.15
15	25.0	177.1	7.22	104.0	1.1	0.0	0.01	1.6	0.03	0	0	0.27
20	25.0	176.7	7.17	104.5	1.6	0.0	0.03	1.6	0.03	1	0	3.23
25	25.0	174.2	7.26	101.0	2.4	0.0	0.02	0.8	0.21	0	0	0.27
30	25.0	178.2	7.00	99.0	2.1	0.0	0.06	0.4	0.01	1	9	nd
35	24.8	180.3	7.18	101.0	1.9	0.3	0.09	0.7	0.16	1	4	nd
		181.3	7.17	96.5	0.9	0.0	0.10	0.6	0.40	1	9	nd

ตาราง 10 คุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนน้ำจืด นครเวียงจันทน์ ประเทศสาธารณรัฐประชาธิปไตยประชาชนลาว ครั้งที่ 1 (มิถุนายน 2550)

ระดับความลึก (m.)	อุณหภูมิ (°C)	ค่าการนำไฟฟ้า ($\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$)	pH	ค่าความเป็นด่าง ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}\text{as}\cdot\text{CaCO}_3$)	DO ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	BOD ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	แอมโมเนีย ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ไนโตรเจน ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	SRP ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ค่าความขุ่น FTU	Total coliform bacteria (MPN/100ml)	Chlorophyll <i>a</i> ($\mu\text{g}\cdot\text{l}^{-1}$)
30.9	8.11	95.7	79.0	3.0	6.8	0.32	0.8	0.16	2	0	4.31	
5	30.7	95.0	84.0	3.6	6.0	0.24	1.5	0.13	16	0	5.92	
10	30.3	95.4	83.0	3.6	6.0	0.31	1.1	0.22	13	1.50	8.07	
15	30.5	95.7	81.0	3.6	4.8	0.25	1.9	0.08	12	4	8.07	
20	29.3	97.1	81.0	2.5	2.0	0.24	1.3	0.08	12	11	2.15	
25	25.8	103.1	85.0	0.0	0.4	0.76	1.5	0.06	5	20	1.35	
30	24.0	95.0	83.0	3.8	5.6	0.43	1.0	0.09	5	9	2.42	

ตาราง 11 คุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนน้ำจืด นครเวียงจันทน์ ประเทศสาธารณรัฐประชาธิปไตยประชาชนลาว ครั้งที่ 2 (สิงหาคม 2550)

ระดับความลึก (m.)	อุณหภูมิ (°C)	ค่าการนำไฟฟ้า ($\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$)	pH	ค่าความแข็ง ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}\text{as}\cdot\text{CaCO}_3$)	DO ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	BOD ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	แอมโมเนีย ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ไนโตรเจน ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	SRP ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ค่าความขุ่น FTU	Total coliform bacteria (MPN/100ml)	Chlorophyll <i>a</i> ($\mu\text{g}\cdot\text{l}^{-1}$)
5	29.7	99.4	7.11	55.0	6.8	0.6	0.08	2.2	2.35	8	2100	nd
10	29.9	97.9	7.05	57.0	6.6	0.3	0.15	2.1	1.97	6	280	0.27
15	29.2	101.4	7.11	59.0	4.8	0.5	0.01	1.9	0.50	2	4	nd
20	28.1	105.4	7.01	69.0	4.8	1.8	0.14	1.8	4.00	2	240	nd
25	27.2	103.5	7.10	74.0	1.8	1.0	0.19	1.9	1.25	14	150	nd
30	27.6	102.4	7.08	76.0	1.8	0.2	0.30	1.3	0.29	25	28	nd
33	26.6	113.9	6.95	85.0	0.4	0.4	0.34	1.8	0.57	15	75	nd
	25.3	147.1	6.84	102.0	0.0	0.0	1.04	0.7	1.68	18	9	nd

ตาราง 12 คุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนน้ำจี้ม นครเวียงจันทน์ ประเทศสาธารณรัฐประชาธิปไตยประชาชนลาว ครั้งที่ 3 (มกราคม 2551)

ระดับความลึก (m.)	อุณหภูมิ ($^{\circ}$ C)	ค่าการนำไฟฟ้า (μ S \cdot cm $^{-1}$)	pH	ค่าความเป็นด่าง (mg.l $^{-1}$ as CaCO $_3$)	DO (mg.l $^{-1}$)	BOD (mg.l $^{-1}$)	แอมโมเนียไนโตรเจน (mg.l $^{-1}$)	ไนเตรทไนโตรเจน (mg.l $^{-1}$)	SRP (mg.l $^{-1}$)	ค่าความขุ่น FTU	Total coliform bacteria (MPN/100ml)	Chlorophyll a (μ g.l $^{-1}$)
ระดับผิวน้ำ	25.2	96.1	7.56	60.5	7.2	1.0	0.00	1.5	0.15	0	23	nd
5	26.5	98.2	7.61	58.8	7.8	2.0	0.01	1.6	0.18	2	93	0
10	26.5	98.1	7.56	59.5	7.9	1.9	0.01	1.7	0.07	0	23	nd
15	26.5	97.8	7.50	58.5	7.6	3.0	0.05	2.0	0.12	2	93	nd
20	26.5	96.2	7.34	60.5	6.4	2.0	0.01	1.0	0.13	0	21	nd
25	26.0	98.2	7.27	60.5	6.0	3.0	0.03	1.8	0.09	2	43	nd
30	25.0	119.4	7.13	70.0	3.7	1.3	0.00	1.4	0.10	4	9	nd
35	25.0	118.0	7.18	71.5	4.8	0.6	0.00	1.1	0.09	13	7	nd
40	24.0	113.2	7.18	69.0	5.4	1.8	0.15	1.7	0.12	16	15	nd

ตาราง 13 คุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำเขื่อนน้ำจี้ม นครเวียงจันทน์ ประเทศสาธารณรัฐประชาธิปไตยประชาชนลาว ครั้งที่ 4 (พฤษภาคม 2551)

ระดับความลึก (m.)	อุณหภูมิ (°C)	ค่าการนำไฟฟ้า ($\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$)	pH	ค่าความเป็นด่าง ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$ as CaCO_3)	DO ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	BOD ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	แอมโมเนีย ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ไนเตรท ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	SRP ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	ค่าความขุ่น FTU	Total coliform bacteria (MPN/100ml)	Chlorophyll <i>a</i> ($\mu\text{g}\cdot\text{l}^{-1}$)
ระดับผิวน้ำ	30.7	97.4	8.06	60.8	7.6	2.5	0.12	0.6	0.21	0	0	nd
5	28.8	97.0	7.90	60.0	7.6	2.4	0.10	0.3	0.11	1	7	nd
10	27.6	95.6	7.25	60.3	6.3	1.6	0.04	0.1	0.05	1	240	nd
15	25.6	90.2	7.01	58.8	4.1	1.6	0.12	0.3	0.02	2	150	nd
20	25.6	94.2	6.90	58.3	2.6	1.0	0.12	0.6	0.05	2	43	nd
25	25.5	98.8	6.98	60.0	1.1	0.5	0.12	0.2	0.06	4	9	0
30	25.4	98.6	6.86	63.0	0.6	0.4	0.15	1.0	0.06	4	43	nd
35	25.0	108.2	7.01	67.0	1.2	0.0	0.26	0.6	0.04	6	0	nd

ตาราง 14 ความสัมพันธ์ระหว่าง *Cylindrospermopsis raciborskii* กับคุณภาพน้ำทางกายภาพ เคมี และชีวภาพ ในอ่างเก็บน้ำเขื่อนภูมิพล จังหวัดตาก
ระหว่าง เดือน มิถุนายน 2550 จนถึงเดือน พฤษภาคม 2551

		Correlations												
		cylin	temp	cond	pH	alkalinity	DO	BOD	ammonia	nitrate	SRP	turbidity	coliform	chlorophyll
cylin	Pearson Correlation	1	.005	-.231	.027	-.097	.365*	.236	.157	-.203	-.395*	-.122	.549**	-.175
	Sig. (2-tailed)		.979	.219	.888	.612	.047	.210	.409	.281	.031	.521	.002	.354
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
temp	Pearson Correlation	.005	1	-.049	.642**	.441*	.479**	.289	.208	.251	-.260	.081	.116	.407*
	Sig. (2-tailed)	.979		.799	.000	.015	.007	.122	.271	.181	.165	.671	.543	.026
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
cond	Pearson Correlation	-.231	-.049	1	.126	-.519**	.286	-.134	-.283	-.301	-.372*	.717**	-.148	.074
	Sig. (2-tailed)	.219	.799		.506	.003	.126	.479	.130	.106	.043	.000	.434	.696
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
pH	Pearson Correlation	.027	.642**	.126	1	.368*	.584**	.549**	-.024	.133	-.117	.136	.052	.342
	Sig. (2-tailed)	.888	.000	.506	.001	.045	.001	.002	.901	.484	.539	.473	.786	.065
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
alkalinity	Pearson Correlation	-.097	.441*	.368*	.368*	1	-.270	.124	.070	.760**	-.224	-.480**	-.002	.519**
	Sig. (2-tailed)	.612	.015	.003	.045	.003	.149	.514	.713	.000	.233	.007	.993	.003
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
DO	Pearson Correlation	.365*	.479**	.286	.584**	-.270	1	.643**	-.084	-.386*	.156	.275	.277	-.043
	Sig. (2-tailed)	.047	.007	.126	.001	.149		.000	.658	.035	.410	.141	.139	.820
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
BOD	Pearson Correlation	.236	.289	-.134	.549**	.124	.643**	1	-.073	-.110	.259	-.150	.168	-.125
	Sig. (2-tailed)	.210	.122	.479	.002	.514	.000		.701	.562	.167	.430	.374	.512
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
ammonia	Pearson Correlation	.157	.208	-.283	-.024	.070	.084	-.073	1	.042	.139	-.055	.034	.148
	Sig. (2-tailed)	.409	.271	.130	.901	.713	.658	.701		.827	.464	.772	.867	.435
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
nitrate	Pearson Correlation	-.203	.251	-.301	.133	.760**	-.386*	-.110	.042	1	-.573**	-.285	-.319	.699**
	Sig. (2-tailed)	.281	.181	.106	.484	.000	.035	.562	.827	.001	.001	.126	.086	.000
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
SRP	Pearson Correlation	.395*	-.260	-.372*	-.117	-.224	.156	.259	.139	-.573**	1	-.153	.438*	-.518**
	Sig. (2-tailed)	.031	.165	.043	.539	.233	.410	.167	.464	.001		.418	.015	.003
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
turbidity	Pearson Correlation	-.122	.081	.717**	.136	-.480**	.275	-.150	-.055	-.285	-.153	1	-.087	.194
	Sig. (2-tailed)	.521	.671	.000	.473	.007	.141	.430	.772	.126	.418		.648	.304
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
coliform	Pearson Correlation	.549**	.116	-.148	.052	-.002	.277	.168	.034	-.319	.438*	-.087	1	-.248
	Sig. (2-tailed)	.002	.543	.434	.786	.993	.139	.374	.857	.086	.015	.648		.186
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
chlorophyll	Pearson Correlation	-.175	.407*	.074	.342	.519**	-.043	-.125	.148	.699**	-.518**	.194	-.248	1
	Sig. (2-tailed)	.354	.026	.696	.065	.003	.820	.512	-.435	.000	.003	.304	.186	
	N	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30

*. Correlation is significant at the 0.05 level (2-tailed).

** . Correlation is significant at the 0.01 level (2-tailed).

ตาราง 15 ความสัมพันธ์ของพืชน้ำในกลุ่ม Cyanophyceae กับคุณภาพน้ำทางกายภาพ เคมี และชีวภาพ ในอ่างเก็บน้ำเขื่อนภูมิพล จังหวัดตาก ระหว่างเดือน มิถุนายน 2550 จนถึงเดือน พฤษภาคม 2551

Correlations

	Cyanophyceae	temperature	conductivity	pH	alkalinity	DO	BOD	ammonia	nitrate	SRP	turbidity	coliform	chlorophyll
Cyanophyceae	1	.011	-.235	.025	-.098	-.369*	.238	.159	-.204	-.396*	-.123	.549**	-.176
		.955	.212	.897	.607	.045	.206	.402	.280	.030	.516	.002	.352
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
temperature		1	-.049	.642**	.441*	.479**	.289	.208	.251	-.260	.081	.116	.407*
		.955	.799	.000	.015	.007	.122	.271	.181	.165	.671	.543	.026
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
conductivity		-.049	1	.126	-.519**	.286	-.134	-.283	-.301	-.372*	.717**	-.148	.074
		.799	.003	.506	.003	.126	.479	.130	.106	.043	.000	.434	.696
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
pH		.642**	.126	1	.368*	.564**	.549**	-.024	.133	-.117	.136	.052	.342
		.000	.506	.045	.045	.001	.002	.901	.484	.539	.473	.786	.065
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
alkalinity		.441*	-.519**	.368*	1	-.270	.124	.070	.760**	-.224	-.480**	-.002	.519**
		.015	.003	.045	.149	.149	.514	.713	.000	.233	.007	.993	.003
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
DO		.479**	.286	.564**	-.270	1	.643**	.084	-.386*	.156	.275	.277	-.043
		.007	.126	.001	.149	.000	.000	.658	.035	.410	.141	.139	.820
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
BOD		.289	-.134	.549**	.124	.643**	1	-.073	-.110	.259	-.150	.168	-.125
		.122	.479	.002	.514	.000	.701	.701	.562	.167	.430	.374	.512
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
ammonia		.208	-.283	-.024	.070	.064	-.073	1	.042	.139	-.055	.034	.148
		.402	.130	.901	.713	.658	.701	.827	.827	.464	.772	.857	.435
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
nitrate		.251	-.301	.133	.760**	-.386*	-.110	.042	1	-.573**	-.285	-.319	.699**
		.181	.106	.484	.000	.035	.562	.827	.001	.001	.126	.086	.000
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
SRP		-.260	-.372*	-.117	-.224	.156	.259	.139	-.573**	1	-.153	.438*	-.518**
		.165	.043	.539	.233	.410	.167	.464	.001	.001	.418	.015	.003
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
turbidity		.081	.717**	.136	-.480**	.275	-.150	-.055	-.285	-.153	1	-.087	.194
		.516	.000	.473	.007	.141	.430	.772	.126	.418	.000	.648	.304
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
coliform		.116	-.148	.082	-.002	.277	.168	.034	-.319	.438*	-.087	1	-.248
		.002	.434	.786	.993	.139	.374	.857	.086	.015	.648	.000	.186
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30
chlorophyll		.407*	.074	.342	.519**	-.043	-.125	.148	.699**	-.518**	.194	-.248	1
		.026	.696	.065	.003	.820	.512	.435	-.000	.003	.304	.186	.003
	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30	30

*. Correlation is significant at the 0.05 level (2-tailed).
 **. Correlation is significant at the 0.01 level (2-tailed).

ตาราง 16 ความสัมพันธ์ระหว่าง *Staurastrum tetraerum* Rafts กับคุณภาพน้ำทางกายภาพ เคมี และชีวภาพ ในอ่างเก็บน้ำเขื่อนน้ำโจน นครเวียงจันทน์
ประเทศ สาธารณรัฐประชาธิปไตยประชาชนลาว ระหว่าง เดือนมิถุนายน 2550 จนถึงเดือน พฤษภาคม 2551

	St.tetraerum	temperature	conductivity	pH	alkalinity	DO	BOD	ammonia	nitrate	SRP	turbidity	coliform	chlorophyll
Pearson Correlation	1	.093	-.279	.627**	.310	.249	.521**	.171	.071	-.338	-.026	-.236	.390*
Sig. (2-tailed)		.612	.122	.000	.084	.169	.002	.350	.698	.058	.869	.194	.027
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	.093	1	-.367*	.468**	.048	.358*	.374*	-.058	.176	.224	.064	.242	.547**
Sig. (2-tailed)	.612		.039	.007	.793	.044	.035	.753	.336	.217	.727	.182	.001
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	-.279	-.367*	1	-.412*	.510**	-.458**	-.460**	.520**	.032	.265	.456**	-.080	-.259
Sig. (2-tailed)	.122	.039		.019	.003	.008	.008	.002	.862	.142	.009	.662	.152
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	.627**	.468**	-.412*	1	.167	.520**	.801**	-.056	-.046	-.306	-.112	-.148	.616**
Sig. (2-tailed)	.000	.007	.019		.360	.002	.000	.762	.801	.089	.542	.420	.000
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	.310	.048	.510**	.167	1	-.485**	.104	.824**	.011	.031	.667**	-.264	.504**
Sig. (2-tailed)	.084	.793	.003	.360		.005	.572	.000	.952	.868	.000	.144	.003
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	.249	.358*	-.458**	.520**	-.485**	1	.589**	-.556**	.167	-.019	-.462**	.185	.126
Sig. (2-tailed)	.169	.044	.008	.002	.005		.000	.001	.361	.918	.008	.312	.492
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	.521**	.374*	-.460**	.801**	.104	.589**	1	-.166	.028	-.238	-.142	-.162	.636**
Sig. (2-tailed)	.002	.035	.008	.000	.572	.000		.363	.878	.190	.439	.375	.000
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	.171	-.058	.520**	-.056	.824**	-.556**	-.166	1	-.121	.136	.468**	-.120	.237
Sig. (2-tailed)	.350	.753	.002	.762	.000	.001	.363		.508	.457	.007	.512	.192
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	.071	.176	.032	-.046	.011	.167	.028	-.121	1	.366*	.211	.306	.078
Sig. (2-tailed)	.698	.336	.862	.801	.952	.361	.878	.508		.029	.246	.088	.673
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	-.338	.224	.265	-.306	.031	-.019	-.238	.136	.386*	1	.087	.496**	-.168
Sig. (2-tailed)	.058	.217	.142	.089	.868	.918	.190	.457	.029		.636	.004	.357
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	-.026	.064	.456**	-.112	.667**	-.462**	-.142	.468**	-.211	.087	1	.012	.285
Sig. (2-tailed)	.889	.727	.009	.542	.000	.008	.439	.007	.246	.636		.947	.114
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	-.236	.242	-.080	-.148	-.264	.185	-.162	-.120	.306	.496**	.012	1	-.098
Sig. (2-tailed)	.194	.182	.662	.420	.144	.312	.375	.512	.088	.004	.947		.593
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
Pearson Correlation	.390*	.547**	-.259	.616**	.504**	.126	.635**	.237	.078	-.168	.285	-.098	1
Sig. (2-tailed)	.027	.001	.152	.000	.003	.492	.000	.192	.673	.357	.114	.593	
N	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32

** . Correlation is significant at the 0.01 level (2-tailed).

* . Correlation is significant at the 0.05 level (2-tailed).

ตาราง 17 ความสัมพันธ์ของพืชน้ำกลุ่ม Zygnemaphyceae กับคุณภาพน้ำทางกายภาพ เคมี และชีวภาพ ในอ่างเก็บน้ำเขื่อนน้ำโจนพื้นที่ม นครเวียงจันทน์ ประเทศ
สาธารณรัฐประชาธิปไตยประชาชนลาว ระหว่างเดือนมิถุนายน 2550 จนถึงเดือน พฤษภาคม 2551

Zygnemaphyceae	temperature	conductivity	pH	alkalinity	DO	BOD	ammonia	nitrate	SRP	turbidity	coliform	chlorophyll
1	-0.73	-0.15	.112	-1.09	.362*	.087	-.146	.361*	.168	-.057	-.049	-.057
	.693	.935	.543	.552	.041	.637	.424	.042	.357	.756	.792	.755
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
temperature	1	-.367*	.468**	.048	.358*	.374*	-.058	.176	.224	.064	.242	.547**
	.693	.039	.007	.793	.044	.035	.753	.336	.217	.727	.182	.001
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
conductivity	-.015	1	-.412*	.510**	-.458**	-.460**	.520**	.032	.265	.456**	-.080	-.259
	.935	.039	.019	.003	.008	.008	.002	.862	.142	.009	.662	.152
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
pH	.112	-.412*	1	.167	.520**	.801**	-.056	-.046	-.306	-.112	-.148	.616**
	.543	.007	.019	.360	.002	.000	.762	.801	.089	.542	.420	.000
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
alkalinity	-.109	.510**	.167	1	-.485**	.104	.824**	.011	.031	.667**	-.264	.504**
	.552	.003	.360	.005	.005	.572	.000	.952	.868	.000	.144	.003
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
DO	.362*	-.458**	-.520**	-.485**	1	.569**	-.556**	.167	-.019	-.462**	.185	.126
	.041	.008	.002	.005	.000	.000	.001	.361	.918	.008	.312	.492
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
BOD	.374*	-.460**	.801**	.104	.589**	1	-.166	.028	-.238	-.142	-.162	.635**
	.035	.008	.000	.572	.000	.363	.363	.878	.190	.439	.375	.000
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
ammonia	-.146	.520**	-.056	.824**	-.556**	-.166	1	-.121	.136	.468**	-.120	.237
	.424	.002	.762	.000	.001	.363	.508	.508	.457	.007	.512	.192
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
nitrate	.361*	.032	-.046	.011	.167	.028	-.121	1	.386*	.211	.306	.078
	.042	.862	.801	.952	.361	.878	.508	.246	.029	.246	.088	.673
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
SRP	.168	.265	-.306	.031	-.019	-.238	.136	.386*	1	.087	.496**	-.168
	.357	.142	.089	.868	.918	.190	.457	.029	.000	.636	.004	.357
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
turbidity	-.057	.456**	-.112	.667**	-.462**	-.142	.468**	.211	.087	1	.012	.285
	.756	.009	.542	.000	.008	.439	.007	.246	.636	.947	.947	.114
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
coliform	-.049	-.080	-.148	-.264	.185	-.162	-.120	.306	.496**	.012	1	-.098
	.792	.662	.420	.144	.312	.375	.512	.088	.004	.947	.947	.593
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32
chlorophyll	-.057	.547**	.616**	.504**	.126	.635**	.237	.078	-.168	.285	-.098	1
	.755	.152	.000	.003	.492	.000	.192	.673	.357	.114	-.593	.357
	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32

*. Correlation is significant at the 0.05 level (2-tailed).

** Correlation is significant at the 0.01 level (2-tailed).

ตาราง 18 ชนิด ปริมาตร รูปร่างเรขาคณิต และการจัดเรียงตัวของเซลล์ ของแพลงก์ตอนพืชที่พบใน
อ่างเก็บน้ำเขื่อนภูมิพล จังหวัดตาก (อ้างอิง ภาคผนวก ฉ)

ชนิดของแพลงก์ตอนพืช	ปริมาตร (μm^3)	รูปร่างเชิงเรขาคณิต	การเรียงตัว
Cyanophyceae (Division Cyanophyta)			
<i>Aphanizomenon aphanizomenoides</i> Forti	1,323.00	cylinder	filament
<i>Aphanizomenon gracile</i> Lemmermann	1,027.00	cylinder	filament
<i>Chroococcus</i> sp.	285.42	sphere	colony
<i>Cylindrospermopsis philippinensis</i> (Taylor) Ka	752.76	cylinder	filament
<i>Cylindrospermopsis raciborskii</i> (Woloszyńska)			
Seenayya & Subba Raju	683.14	cylinder	filament
<i>Merrimopedia glauca</i> (Ehrenberg) Nägeli	220.78	sphere	colony
<i>Merrimopedia punctata</i> Meyen	1,766.25	sphere	colony
<i>Merrimopedia tenuisima</i> Lemmermann	4,088.54	sphere	colony
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	3,581.56	sphere	colony
<i>Oscillatoria</i> sp.	490.63	cylinder	filament
<i>Planktolyngbya limnetica</i> Lemmermann	490.63	cylinder	filament
<i>Pseudanabaena limnetica</i> Komárek	199.32	cylinder	filament
<i>Pseudanabaena musicola</i> Naumann&Huber-			
Pestalozzi	24.52	cylinder	filament
Dinophyceae (Division Pyrrhophyta)			
<i>Ceratium brachyceros</i> Daday	29,437.00	3 cones	cell
<i>Ceratium furcoides</i> (Levander) Langhans	20,410.00	3 cones	cell
<i>Ceratium hirundinella</i> (O.F.Müller) Dujardin	28,751.00	3 cones	cell
<i>Gymnodinium lantzchii</i> Utermöhl	1,046.67	ellipsoid	cell
<i>Gymnodinium</i> sp.1	2,943.75	ellipsoid	cell
<i>Gymnodinium</i> sp.2	1,635.42	ellipsoid	cell
<i>Peridinium</i> sp.1	1,046.67	ellipsoid	cell
<i>Peridinium</i> sp.2	1,766.25	ellipsoid	cell
<i>Peridinium</i> sp.3	8,177.08	ellipsoid	cell
Diatomophyceae (Division Chrysophyta)			
<i>Achnantridium minutissima</i> Kützing	62.50	parallelepipiped	cell
<i>Aulacoseira granulata</i> (Ehrenberg) Simonsen	7,132.58	cylinder	filament
<i>Brachysira</i> sp.	1,875.00	parallelepipiped	cell

ตาราง 18 (ต่อ)

ชนิดของแพลงก์ตอนพืช	ปริมาตร (μm^3)	รูปร่างเชิงเรขาคณิต	การเรียงตัว
<i>Cocconeis</i> sp.	3,854.00	pararelepipiped	cell
<i>Cyclotella meneghiniana</i> Kützing	2,823.97	cylinder	filament
<i>Cymbella turgidula</i> Grunow	5,894.28	cylinder	cell
<i>Diatomella</i> sp.	305.89	pararelepipiped	cell
<i>Fragilaria crotonensis</i> Kitton	1,275.63	pararelepipiped	cell
<i>Fragilaria</i> sp.	1,854.78	pararelepipiped	cell
<i>Gomphonema</i> sp.	1,587.85	pararelepipiped	cell
<i>Meloseira varian</i> Agardh	1,095.32	cylinder	cell
<i>Navicula rostellata</i> Kützing	1,875.00	pararelepipiped	cell
<i>Navicula</i> sp.1	1,283.57	pararelepipiped	cell
<i>Navicula</i> sp.2	958.53	pararelepipiped	cell
<i>Nitzschia palae</i> (Kützing) W.Smith	1,875.00	pararelepipiped	cell
Chrysophyceae (Division Chrysophyta)			
<i>Centrtractus</i> sp.	5,887.50	cylinder	cell
<i>Synura</i> sp.	22,437.92		cell
Chlorophyceae (Division Chrolophyta)			
<i>Actinastrum</i> sp.	156.72	cylinder	colony
<i>Ankistrodesmus falcatus</i> var. <i>radiatus</i> (Chodat)			
Lemmermann	40,174.01	cylinder	colony
<i>Chlorococcum</i> sp.	220.78	sphere	colony
<i>Coelastrum</i> sp.	1,766.25	sphere	colony
<i>Eudorina</i> sp.	14,137.17	sphere	colony
<i>Elakathothrix</i> sp.	392.50	cylinder	colony
<i>Golenkinia</i> sp.	523.60	sphere	colony
<i>Monoraphidium contortum</i> (Thuret) Komárková-Legnerová			
Legnerová	6.13	2 cones	cell
<i>Monoraphidium tortile</i> (West et G.S. West)			
Komárková- Legnerová	245.31	2 cones	cell
<i>Monoraphidium</i> sp.	158.36	2 cones	cell
<i>Oocystis</i> sp.	65,416.67	sphere	colony

ตาราง 18 (ต่อ)

ชนิดของแพลงก์ตอนพืช	ปริมาตร (μm^3)	รูปร่างเชิงเรขาคณิต	การเรียงตัว
<i>Sphaerocystis</i> sp.	3,449.71	sphere triangular-	colony
<i>Tetraedron minimum</i> (A. Braun) Hansgirg	237.53	parallelepiped	cell
Zygnemaphyceae (Division Chrolophyta)			
<i>Closterium</i> sp.	540.87	2paraboloid	cell
<i>Cosmarium moniliforme</i> var. <i>panduriforme</i> (Heimerl)Schmidle	1,046.67	2 elliptic-ellipsoid	cell
<i>Cosmarium portianum</i> W.Archer var. <i>portianum</i>	2,943.75	2 elliptic-ellipsoid	cell
<i>Cosmarium</i> sp.	885.68	2 elliptic-ellipsoid parallelepiped+4	cell
<i>Staurastrum crenulatum</i> (Nägeli) Delponte	685.97	truncated parallelepiped+4	cell
<i>Staurastrum tatracerum</i> Ralfs	298.78	truncated parallelepiped+4	cell
<i>Staurastrum</i> sp.	139.01	truncated	cell
Euglenophyceae (Division Euglenophyta)			
<i>Phacus pleuronectus</i> (Mueller) Dujardin	24,531.25	1/2ellipsoid+1/2cone	cell
<i>Trachelomonas volvocina</i> Ehrenberg	4,186.67	sphere	cell
<i>Trachelomonas</i> sp.1	1,766.25	sphere	cell
Cryptophyceae			
<i>Cryptomonas</i> sp.	887.25	elliptic ellipsoid	cell

ตาราง 19 ชนิด ปริมาตร รูปร่างเรขาคณิต และการจัดเรียงตัวของเซลล์ ของแพลงก์ตอนพืชที่พบใน
อ่างเก็บน้ำเขื่อน น้ำจืด นครเวียงจันทน์ ประเทศสาธารณรัฐประชาธิปไตยประชาชน

ชนิดของแพลงก์ตอนพืช	ปริมาตร (μm^3)	รูปร่างเชิงเรขาคณิต	การเรียงตัว
Cyanophyceae (Division Cyanophyta)			
<i>Aphanizomenon aphanizomenoides</i> Forti	1,261.00	cylinder	filament
<i>Cylindrospermopsis philippinensis</i> (Taylor) Ka	298.00	cylinder	filament
<i>Cylindrospermopsis raciborskii</i> (Woloszyńska)			
Seenaya&Subba Raju	350.00	cylinder	filament
<i>Merrismopedia glauca</i> (Ehrenberg) Nägeli	128.60	sphere	colony
<i>Merrismopedia punctata</i> Meyen	869.58	sphere	colony
<i>Merrismopedia tenuisima</i> Lemmermann	2,875.8	sphere	colony
<i>Microcystis aeruginosa</i> Kützing	2,875.2	sphere	colony
<i>Oscillatoria kawamurae</i> Negoro	18,457.3	cylinder	filament
<i>Oscillatoria</i> sp.	6,976.00	cylinder	filament
<i>Planktolyngbya limnetica</i> Lemmermann	40.00	cylinder	filament
<i>Pseudanabaena limnetica</i> Komárek	80.00	cylinder	filament
<i>Pseudanabaena musicola</i> Naumann&Huber- Pestalozzi	20.00	cylinder	filament
Dinophyceae (Division Pyrrhophyta)			
<i>Gymnodinium</i> sp.	1,413.00	ellipsoid	cell
<i>Peridiniopsis</i> sp.	845.00	ellipsoid	cell
<i>Peridinium</i> sp.1	5,343.00	ellipsoid	cell
<i>Peridinium</i> sp.2	2,168.00	ellipsoid	cell
Diatomophyceae (Division Chrysophyta)			
<i>Achnanthes crenulata</i> Grunow	875.00	parallelepiped	cell
<i>Achnantridium minutissima</i> Kützing	532.00	parallelepiped	cell
<i>Aulacoseira granulata</i> (Ehrenberg) Simonsen	2,683.11	cylinder	filament
<i>Brachysira</i> sp.	187.00	parallelepiped	cell
<i>Cocconeis</i> sp.	5}298.75	parallelepiped	cell
<i>Cyclotella meneghiniana</i> Kützing	5,298.75	cylinder	filament
<i>Cymbella turgidula</i> Grunow	2,343.75	elliptic-ellipsoid	cell

ตาราง 19 (ต่อ)

ชนิดของแพลงก์ตอนพืช	ปริมาตร (μm^3)	รูปร่างเชิงเรขาคณิต	การเรียงตัว
<i>Fragilaria crotonensis</i> Kitton	1,857.00	pararelepipiped	cell
<i>Fragilaria</i> sp.	1,180.00	pararelepipiped	cell
<i>Gomphonema</i> sp.	562.50	pararelepipiped	cell
<i>Meloseira varian</i> Agardh	3,285.00	cylinder	cell
<i>Navicula rostellata</i> Kützing	1,875.00	pararelepipiped	cell
<i>Navicula</i> sp.1	180.00	pararelepipiped	cell
<i>Navicula</i> sp.2	117.00	pararelepipiped	cell
<i>Nitzschia palae</i> (Kützing) W.Smith	1,496.00	pararelepipiped	cell
Chrysophyceae (Division Chrysophyta)			
<i>Dinobryon behningii</i> Swirenko	3,895.52	cone	cell
<i>D. divergen</i> Imhof	6,950.52	cone	cell
<i>D. sertularia</i> Ehrenberg	4,778.00	cone	cell
Xanthophyceae (Division Chrysophyta)			
<i>Centrtractus belanophorus</i> Lemmermann	2,226.00	cylinder pararelepipiped+4	cell
<i>Isthmochloron gracile</i> Chodat	675.00	truncated	cell
Chlorophyceae (Division Chlorophyta)			
<i>Crucigeniella neglecta</i> (Fott & Ettl) Komárek	224.00	4 ellipsoid	colony
<i>Crucigenia tetrapedia</i> (Kirchner) W.&G.S.West var.tetrapedia	220.00	4 triangular- parallelepiped	colony
<i>Dictyosphaerium sphagnale</i> Hind Konien	895.00	sphere	colony
<i>Golenkinia radiata</i> Chodat var. <i>radiata</i>	113.00	sphere	cell
<i>Monoraphidium contortum</i> (Thuret) Komárková- Legnerová	73.00	2 cones	cell
<i>Monoraphidium tortile</i> (West et G.S. West) Komárková- Legnerová	20.00	2 cones	cell
<i>Nephrocytium limneticum</i> (Smith) Smith	733.00		
<i>Pediastrum simplex</i> var. <i>simplex</i> Meyen	3,490.00	trapezoid+triangular	colony
<i>Scenedesmus</i> sp.	1,114.00	ellipsoid	colony
<i>Sphaerocystis</i> sp.	8,177.08	sphere	colony

ตาราง 19 (ต่อ)

ชนิดของแฟลกเจลลอนพีช	ปริมาตร (μm^3)	รูปร่างเชิงเรขาคณิต	การเรียงตัว
<i>Tetraedron minimum</i> (A. Braun) Hansgirg	500.00	triangular- parallelepipid	cell
Zenemaphyceae (Division Chlorophyta)			
<i>Cosmarium contractum</i> Kirchner var. <i>ellipsoideum</i>			
West&West	5,497.00	2 elliptic-ellipsoid	cell
<i>C. cf. capitulum</i> Roy & Bisset	524.00	2 elliptic-ellipsoid	cell
<i>Cosmarium moniliforme</i> var. <i>panduriforme</i> (Heimerl)			
Schmidle	147.00	2 elliptic-ellipsoid	cell
<i>Cosmarium</i> sp.1	728.00	2 elliptic-ellipsoid	cell
<i>Cosmarium</i> sp.2	556.00	2 elliptic-ellipsoid	cell
<i>Cosmarium</i> sp.3	646.00	2 elliptic-ellipsoid	cell
<i>Staurostrum crenulatum</i> (Nägeli) Delponte	452.00	truncated parallelepipid+4	cell
<i>S. excavatum</i> West & West var. <i>excavatum</i>	194.00	truncated	cell
<i>S. freemanii</i> W.et G.S.West var. <i>nudiceps</i> Scott et Prescott	680.00	truncated parallelepipid+4	cell
<i>S. limneticum</i> Schmidle var. <i>burmemse</i> West & West	3,134.00	truncated parallelepipid+4	cell
<i>S. octodontum</i> var. <i>tetodontum</i> Scott et Grönblad	2,800.00	truncated	cell
<i>S. octoverrucosum</i> var. <i>octoverrucosum</i> Scott &Grönblad	3,126.00	parallelepipid+4 truncated	cell
<i>S. pingue</i> Teiling var. <i>pingue</i>	1,636.00	truncated parallelepipid+4	cell
<i>S. sexangulare</i> (Bulnheim) Lundell var. <i>sexangulare</i>	1,540.00	truncated parallelepipid+4	cell
<i>S. smithii</i> Teiling	2,540.00	truncated parallelepipid+4	cell
<i>S. tetracerum</i> Ralfs	2,088.00	truncated	cell

ตาราง 19 (ต่อ)

ชนิดของแฟลกเจลลอนพีช	ปริมาตร (μm^3)	รูปร่างเชิงเรขาคณิต	การเรียงตัว
		parallelepipid+4	
<i>S. tohopekaligense</i> Wolle var. <i>tohopekaligense</i>	4,320.00	truncated	cell
<i>Staurodesmus</i> cf. <i>cuspidatus</i> var. <i>curvatus</i> (W.West)		parallelepipid+4	
Teil	1,636.00	truncated	cell
		parallelepipid+4	
<i>S. pterosporus</i> (P.Lundell) Bourrelly	398.00	truncated	cell
Euglenophyceae (Division Euglenophyta)			
<i>Phacus pleuronectes</i> (Ehrenberg) Dujardin	2,815.00	1/2ellipsoid+1/2cone	cell
<i>Trachelomonas armata</i> Stein	2,804.00	ellipsoid	cell
<i>T. hispida</i> (Perty) Stein	1,267.00	ellipsoid	cell
<i>T. hispida</i> var. <i>coronata</i> Lemmermann	1,357.00	ellipsoid	cell
<i>T. planktonica</i> Svirenko	3,606.00	ellipsoid	cell
<i>T. volvocina</i> Ehrenberg	904.00	sphere	cell
<i>Trachelomonas superba</i> Swirenko	5,089.00	ellipsoid	cell
<i>Trachelomonas</i> sp.	408.00	ellipsoid	cell

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright© by Chiang Mai University
 All rights reserved

ภาคผนวก ข
การวิเคราะห์คุณภาพน้ำทางเคมี

การวิเคราะห์คุณภาพน้ำทางเคมี (Greenberg *et al.*, 1992)

1. วิธีวิเคราะห์ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำโดยวิธี azide modification

- 1.1 ล้างขวด BOD ด้วยน้ำตัวอย่าง 2-3 ครั้ง
- 1.2 เก็บน้ำตัวอย่างด้วยขวด BOD ที่ระดับความลึกประมาณ 30 ซม. โดยระวังไม่ให้มีฟองอากาศและปิดฝาขวดให้สนิทขณะอยู่ในน้ำ
- 1.3 เติมสารละลาย $MnSO_4$ 1 ml. และสารละลาย alkali-iodide azide reagent 1 ml. ปิดฝาและเขย่าขวดจนเริ่มตกตะกอน
- 1.4 เติม conc. H_2SO_4 1 ml. ปิดฝา เขย่าให้เข้ากัน
- 1.5 รินสารละลายที่ได้ ปริมาตร 100 ml. ใส่ใน flask ไตเตรตด้วย $Na_2S_2O_3$ 0.02 M จนได้สีเหลืองจางๆ แล้วเติมน้ำแข็ง 3 หยด เขย่าให้เข้ากัน แล้วไตเตรตต่อไปจนสีน้ำเงินจางหายไป จดปริมาตร $Na_2S_2O_3$ ที่ใช้ แล้วนำไปคำนวณตามสูตร
$$DO (mg.l^{-1}) = \text{ปริมาตร } Na_2S_2O_3 \text{ ที่ใช้ (ml.)} \times 2$$

2. วิธีวิเคราะห์ปริมาณออกซิเจนที่จุลินทรีย์ต้องการในการย่อยสลายสารอินทรีย์

- 2.1 ล้างขวด BOD ชนิดขวดดำด้วยน้ำตัวอย่าง 2-3 ครั้ง
- 2.2 เก็บน้ำตัวอย่างด้วยขวด BOD ดำ เช่นเดียวกับการวิเคราะห์ปริมาณออกซิเจนที่ละลายน้ำ
- 2.3 นำขวด BOD ที่เก็บน้ำตัวอย่างเรียบร้อยแล้ว ใส่ในตู้ $20^\circ C$ เป็นเวลา 5 วัน
- 2.4 เติมสารละลายและทำการไตเตรตเช่นเดียวกับการวิเคราะห์ปริมาณออกซิเจนที่ละลายน้ำ
- 2.5 คำนวณตามสูตร

$$BOD (mg.l^{-1}) = \text{ค่า DO ในวันแรก} - (\text{ปริมาตร } Na_2S_2O_3 \text{ ที่ใช้} \times 2)$$

3. วิธีวิเคราะห์ความเป็นด่างของน้ำโดยวิธี phenolphthalein methyl orange indicator

- 3.1 ตวงน้ำตัวอย่าง 100 ml. ใส่ใน flask ขนาด 250 ml.
- 3.2 เติม phenolphthalein indicator 3 หยด ลงใน flask เขย่าให้เข้ากัน
- 3.3 เติม methyl orange indicator 3 หยด ลงใน flask เขย่าให้เข้ากัน
- 3.4 ไตเตรตด้วย 0.02 N H_2SO_4 จนได้จุดยุติเป็นสีส้มแดง จดปริมาตร H_2SO_4 ที่ใช้
- 3.5 คำนวณตามสูตร

total alkalinity (mg.l^{-1} as CaCO_3) = ปริมาตร H_2SO_4 ที่ใช้ $\times 10$

การวิเคราะห์ปริมาณสารอาหาร (Hach company, 1991)

1. วิธีวิเคราะห์ปริมาณแอมโมเนียมไนโตรเจน

- 1.1 กรองน้ำตัวอย่างด้วยกระดาษกรอง GF/C แล้วตวงน้ำตัวอย่างปริมาตร 25 ml. ใส่ flask ขนาด 150 ml. และตวงน้ำ deionized ปริมาตร 25 ml. ใส่ใน flask 150 ml. อีก flask
- 1.2 เปิดเครื่อง spectrophotometer DR/2010 หลังจากเครื่องมือผ่านขั้นตอน SELF – TEST แล้วเครื่องจะแสดง Method ให้กด 380 READ/ENTER เครื่องมือจะแสดงความยาวคลื่น 425 nm จากนั้นกด READ/ENTER เครื่องมือจะแสดง ml/l NH_3NeSS
- 1.3 หยด mineral stabilizer 3 หยด ลงไปในน้ำตัวอย่าง และ blank เขย่าเบาๆ จากน้ำเติม polyvinyl alcohol dispersing agent 3 หยด เขย่าเบาๆ ให้สารเคมีผสมกัน
- 1.4 เติม Nessler reagent 1 ml. เขย่าให้สารเคมีเข้ากัน
- 1.5 กด SHIFT TIMER เพื่อตั้งเวลารอให้สารเคมีเกิดปฏิกิริยา เมื่อครบ 1 นาที เครื่องมือจะส่งเสียงเตือน
- 1.6 รินน้ำใน flask ที่เป็นน้ำ deionized ลงใน cuvette ใส่ลงในช่องวัดแสงปิดฝา แล้วกด ZERO เครื่องมือจะแสดงข้อความ Wait และ $0.00 \text{ mg.l}^{-1} \text{ NH}_3 \text{ NeSS}$
- 1.7 เปลี่ยน cuvette เป็นน้ำตัวอย่าง กด ENTER เครื่องมือแสดงข้อความ Wait จากนั้นจะแสดงปริมาณแอมโมเนียมไนโตรเจน ซึ่งเครื่องมือนี้สามารถวัดปริมาณแอมโมเนียมได้ช่วง $0-2.5 \text{ mg.l}^{-1} \text{ NH}_3 \text{ NeSS}$

2. วิธีวิเคราะห์ปริมาณไนเตรทไนโตรเจน

- 2.1 กรองน้ำตัวอย่างด้วย GF/C ตวงน้ำตัวอย่างปริมาตร 25 ml. ใส่ใน flask 150 ml.
- 2.2 เปิดเครื่อง spectrophotometer DR/2010 หลังจากเครื่องมือผ่านขั้นตอน SELF-TEST แล้วเครื่องจะแสดงข้อความ Selected Program ให้กดหมายเลข 355 แล้วกด ENTER เครื่องมือจะแสดงข้อความความยาวคลื่น 500 nm ปรับความยาวคลื่นไปที่ 500 nm จากนั้นกด ENTER เครื่องมือจะแสดง $\text{mg.l}^{-1} \text{ N NO}_3\text{N}$
- 2.3 ใส่ Nitra Ver 5 Nitrate Reagent Powder Pillow กด SHIFT-TIMER แล้วเขย่า flask เมื่อครบ 1 นาที เครื่องมือจะส่งเสียงเตือนให้หยุดเขย่า กด SHIFT-TIMER อีกครั้งและตั้ง flask ทิ้งไว้ เมื่อครบ 5 นาที เครื่องมือจะส่งเสียงเตือนอีกครั้ง และแสดง $\text{mg.l}^{-1} \text{ N NO}_3\text{N}$

2.4 เปิดฝาเครื่องมือใส่น้ำตัวอย่างที่ไม่ได้เติมสารใดๆ ลงในช่องวัดแสง ปิดฝาเครื่องมือให้สนิท กด ZERO เครื่องมือแสดง Wait และ $0.00 \text{ mg.l}^{-1} \text{ N NO}_3\text{N}$ ให้เปลี่ยน cuvette ที่ใส่ Nitra Ver 5 Nitrate Reagent Powder Pillow เข้าไป กด READ/ENTER เครื่องมือแสดง Wait และบอกปริมาณไนเตรทไนโตรเจน ได้ในช่วง $0.00\text{-}30.0 \text{ mg.l}^{-1} \text{ N NO}_3\text{N}$

3. วิเคราะห์ปริมาณ soluble reactive phosphorus

- 3.1 ก่อนทำการวิเคราะห์ SRP ทุกครั้ง ควรล้างเครื่องแก้วที่จะใช้ด้วย HCl 10% กรองน้ำตัวอย่างด้วย GF/C แล้วตวงน้ำตัวอย่างปริมาตร 25 ml. ใส่ใน flask แล้วใส่ Phos Ver 3 Phosphate Reagent Powder Pillow อีก flask หนึ่งเอาไว้เปรียบเทียบไม่ต้องเติมสารใดๆ
- 3.2 เปิดเครื่อง spectrophotometer DR/2010 หลังจากเครื่องมือผ่านขั้นตอน SELF-TEST แล้ว เครื่องจะแสดง Method ให้กดหมายเลข 890 แล้วกด READ/ENTER เครื่องมือจะแสดง ความยาวคลื่น 890 nm ปรับความยาวคลื่นไปที่ 890 nm จากนั้นกด READ/ENTER เครื่องมือจะแสดง mg/l P PO_4^{3-} PV หรือ $\text{mg.l}^{-1} \text{ P PV}$
- 3.3 เขย่า flask แรกที่เติม Phos Ver 3 Phosphate Reagent Powder Pillow ลงไป กด SHIFT-TIMER แล้วเขย่า flask เมื่อครบ 1 นาที เครื่องมือจะส่งเสียงเตือน
- 3.4 เปิดฝาเครื่องมือใส่น้ำตัวอย่างที่ไม่ได้เติมสารใดๆ ลงในช่องวัดแสง ปิดฝาเครื่องมือให้สนิท กด ZERO เครื่องมือแสดง Wait และ $0.00 \text{ mg.l}^{-1} \text{ N PO}_4^{3-}$ PV หรือ $\text{mg.l}^{-1} \text{ P PV}$ ให้เปลี่ยน cuvette ที่ใส่ Phos Ver 3 Phosphate Reagent Powder Pillow เข้าไป กด READ/ENTER เครื่องมือแสดง Wait และบอกปริมาณออร์โธฟอสเฟต ซึ่งเครื่องมือนี้สามารถวัดปริมาณออร์โธฟอสเฟตได้ในช่วง $0.00\text{-}0.25 \text{ mg.l}^{-1} \text{ PO}_4^{3-}$

การวิเคราะห์คลอโรฟิลล์ เอ (ISO 10260, 1992)

วิธีการวิเคราะห์

1. ตักน้ำจากแหล่งน้ำที่ต้องการหาปริมาณคลอโรฟิลล์มา 1 ลิตร แล้วนำไปกรองด้วยกระดาษกรอง GF/C (Glass fiber filter) เมื่อกรองเสร็จเรียบร้อยแล้วจะเห็นแพลงก์ตอนพืชสีเขียวหรือสีเขียวปนน้ำเงินติดอยู่บนกระดาษกรอง ซึ่งเป็นส่วนที่จะนำไป หาปริมาณคลอโรฟิลล์
2. เติรยทานอล 90% แล้วอุ่นร้อนในอุณหภูมิตั้งที่ $78 \text{ }^{\circ}\text{C}$
3. นำกระดาษกรองจากข้อ 1 มาตัดเป็นชิ้นเล็กๆ แล้วใส่ในครกบด
4. หยดเอทานอลจากข้อ 2 ประมาณ 100 ml. ลงไปในครกบดทีละน้อย เอทานอลจะค่อยๆ สกัดคลอโรฟิลล์ออกจากเซลล์ของแพลงก์ตอนพืช ในขณะที่เดียวกันก็ใช้กากบด

กระดาษกรอง เพื่อให้เอทานอลแทรกซึมลงไปในคลอโรฟิลล์ได้ทั่วถึง เมื่อเสร็จ

รีบร้อยเทโล่ขวดสีน้ำตาลปิดฝาแล้วนำไปแช่ในตู้เย็นเป็นเวลา 6-24 ชั่วโมง

5. เมื่อครบกำหนดนำมากรองด้วยกระดาษกรองอีกครั้งหนึ่ง โดยกรองลงในหลอดแก้วจะเห็นเป็นของเหลวใสสีเขียว ซึ่งคือคลอโรฟิลล์และรงควัตถุอื่นๆ ที่ละลายอยู่ในเอทานอล เดิมเอทานอล 90% ลงไปจนมีปริมาตรเป็น 20 ml.

6. เตรียมเครื่องมือวัดการดูดกลืนแสง โดยตั้งค่าความยาวคลื่นไว้ที่ 665 นาโนเมตร

7. นำของเหลวใสสีเขียวจากข้อ 5. มาเทในหลอดใส่สารสำหรับวัดค่าการดูดกลืนแสง (cuvette) แล้วนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสง บันทึกค่าไว้เป็นค่าการดูดกลืนแสงก่อนเติมกรดเกลือ ค่านี้จะเป็นค่าการดูดกลืนแสงของคลอโรฟิลล์ร่วมกับรงควัตถุอื่นๆ

8. เทของเหลวใสที่วัดค่าการดูดกลืนแสงแล้วกลับลงในหลอดแก้วเดิมอีกครั้ง แล้วเติมกรดเกลือ 2 N ลงไป 0.06 ml. เขย่าแล้วทิ้งไว้ประมาณครึ่งชั่วโมง จากนั้นเทของเหลวใสลงในหลอดใส่สารสำหรับวัดค่าการดูดกลืนแสง นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่องมือเดิม และช่วงความยาวคลื่นเท่าเดิม ค่าที่ได้เป็นค่าการดูดกลืนแสงหลังเติมกรดเกลือ ซึ่งค่านี้จะ

เป็นค่าการดูดกลืนแสงของรงควัตถุอื่นๆ ที่ไม่ใช่คลอโรฟิลล์

จากนั้นนำมาคำนวณค่าปริมาณคลอโรฟิลล์ได้จากสูตร
ปริมาณคลอโรฟิลล์หน่วยเป็น $\mu\text{g.l}^{-1} = 29.6 \times (A-B) \times \frac{v}{V \times l}$

A = ค่าการดูดกลืนแสงก่อนเติมกรดเกลือ

B = ค่าการดูดกลืนแสงหลังเติมกรดเกลือ

v = ปริมาตรของเอทานอลที่ใช้ทั้งหมด มีหน่วยเป็น ml.

V = ปริมาตรน้ำที่นำมาหาปริมาณคลอโรฟิลล์ทั้งหมด มีหน่วยเป็น l.

L = ความยาวของหลอดใส่สารสำหรับวัดค่าการดูดกลืนแสง มีหน่วยเป็น cm.

ภาคผนวก ค

การตรวจวิเคราะห์หาปริมาณโคลิฟอร์มแบคทีเรียทั้งหมด

การตรวจวิเคราะห์หาปริมาณโคลิฟอร์มแบคทีเรียทั้งหมดโดยวิธี multiple tube method
(วันชัย, 2525)

การตรวจวิเคราะห์ตามวิธีนี้มีอยู่ 3 ขั้นตอนคือ

1. การตรวจวิเคราะห์ขั้นแรก (presumptive test)
2. การตรวจวิเคราะห์ขั้นยืนยัน (confirmed test)
3. การตรวจวิเคราะห์ขั้นสมบูรณ์ (completed test)

ในการวิเคราะห์หาค่า total coliform bacteria (MPN/100 ml) จะทำเพียงการตรวจวิเคราะห์ในขั้นแรกเท่านั้น

เครื่องมือและอุปกรณ์

1. หลอดแก้วพร้อมจุกสำลี
2. หลอด durham tube
3. ปิเปตขนาด 1 และ 10 ml
4. ตะเกียงก๊าซ
5. อาหาร Lauryl tryptose broth
6. ขวดบรรจุน้ำกลั่นฆ่าเชื้อ

วิธีการตรวจวิเคราะห์

1. นำหลอดแก้วมาบรรจุอาหารเหลว Lauryl tryptose broth โดย 3 หลอดแรกใส่อาหารเหลวความเข้มข้น 2 เท่า หลอดละ 10 ml ส่วนอีก 9 หลอด ใส่อาหารความเข้มข้นปกติหลอดละ 5 ml
2. เขย่าน้ำตัวอย่างประมาณ 25 ครั้ง
3. ใช้ปิเปตขนาด 10 ml ปิเปตน้ำตัวอย่างใส่ลงในหลอดที่มีอาหารความเข้มข้น 2 เท่า หลอดละ 10 ml ทั้งสามหลอด
4. ใช้ปิเปตขนาด 1 ml ปิเปตน้ำตัวอย่างใส่ลงในหลอดที่มีอาหารความเข้มข้นปกติ หลอดละ 1 ml จำนวน 3 หลอด
5. ใช้ปิเปตขนาด 1 ml ปิเปตน้ำตัวอย่างใส่ลงในหลอดที่มีอาหารความเข้มข้นปกติ หลอดละ 0.1 ml จำนวน 3 หลอด
6. ปิเปตน้ำตัวอย่าง 1 ml ใส่ในขวดที่บรรจุน้ำกลั่น 99 ml ฆ่าเชื้อ เขย่า

7. บีบคั้นน้ำกลั่นที่ผสมกับน้ำตัวอย่าง 1 ml ใส่ในอาหารความเข้มข้นปกติทั้ง 3 หลอด
8. นำหลอดทั้งหมดไปเพาะเชื้อในตู้อบเพาะเชื้อที่ 35 ± 0.5 °C เป็นเวลา 24 ± 2 ชั่วโมง
9. เมื่อครบ กำหนดแล้วนำหลอดหมักทั้งหมดมาตรวจดูการเกิดก๊าซ หลอดที่เกิดก๊าซให้ผลบวก ส่วนหลอดที่ไม่เกิดก๊าซให้ผลเป็นลบ
10. นำผลที่ได้ไปเทียบกับตาราง

หลอดที่เกิดก๊าซจะบอกได้เพียงว่าอาจจะมีโคลิฟอร์มแบคทีเรียในน้ำตัวอย่างนั้น เนื่องจากยังมีแบคทีเรียชนิดอื่นและยีสต์ สามารถย่อยสลายแลคโตสให้เกิดก๊าซได้ จึงต้องนำไปตรวจวิเคราะห์ในขั้นยืนยันต่อไป

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved

ตาราง 20 ดัชนีเอ็มพีเอ็นในการวิเคราะห์ปริมาณโคลิฟอร์มแบคทีเรีย

จำนวนหลอดที่มีก๊าซเกิดขึ้น			MPN/100 ml
3 ใน 10 ml	3 ใน 10 ml	3 ใน 10 ml	
0	0	0	<3
0	0	1	3
0	1	0	3
0	2	0	-
1	0	0	4
1	0	1	7
1	1	1	11
1	2	0	11
2	0	0	9
2	0	1	14
2	1	0	15
2	1	1	20
2	2	0	21
2	2	1	28
2	3	0	-
3	0	0	23
3	0	1	39
3	0	2	64
3	1	0	43
3	1	1	75
3	1	2	120
3	2	0	93
3	2	1	150
3	2	2	210
3	3	0	240
3	3	1	460
3	3	2	1100
3	3	3	≥2400

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright © by Chiang Mai University

All rights reserved

ภาคผนวก ง
มาตรฐานคุณภาพน้ำในแหล่งน้ำผิวดิน

มาตรฐานคุณภาพน้ำในแหล่งน้ำผิวดิน

มาตรา 32 (1) แห่งพระราชบัญญัติส่งเสริมและรักษาสิ่งแวดล้อมแห่งชาติ พ.ศ. 2535 ให้คณะกรรมการสิ่งแวดล้อมแห่งชาติ มีอำนาจประกาศในราชกิจจานุเบกษา กำหนดมาตรฐานคุณภาพน้ำในแม่น้ำ ลำคลอง หนองบึง ทะเลสาบ อ่างเก็บน้ำและแหล่งน้ำสาธารณะอื่นๆ ที่อยู่ในพื้นแผ่นดิน

มาตรฐานคุณภาพน้ำในแหล่งน้ำผิวดิน ได้แบ่งประเภทแหล่งน้ำผิวดินเป็น 5 ประเภท คือ

ประเภทที่ 1 ได้แก่ แหล่งน้ำที่คุณภาพน้ำมีสภาพตามธรรมชาติ โดยปราศจากน้ำทิ้งจากกิจกรรมทุกประเภท และสามารถเป็นประโยชน์เพื่อ

- (1) การอุปโภคและบริโภค โดยต้องผ่านการฆ่าเชื้อโรคตามปกติก่อน
- (2) การขยายพันธุ์ตามธรรมชาติของสิ่งมีชีวิตระดับพื้นฐาน
- (3) การอนุรักษ์ระบบนิเวศ

ประเภทที่ 2 ได้แก่ น้ำที่ไดรับน้ำทิ้งจากกิจกรรมบางประเภท และสามารถเป็นประโยชน์เพื่อ

- (1) การอุปโภคและอุปโภค โดยต้องผ่านการฆ่าเชื้อโรคตามปกติ และผ่านกระบวนการปรับปรุงคุณภาพน้ำทั่วไปก่อน
- (2) การอนุรักษ์สัตว์น้ำ
- (3) การประมง
- (4) การว่ายน้ำและกีฬาทางน้ำ

ประเภทที่ 3 ได้แก่ แหล่งน้ำที่ไดรับน้ำทิ้งจากกิจกรรมบางประเภทและสามารถเป็นประโยชน์เพื่อ

- (1) การอุปโภคและบริโภค โดยต้องผ่านการฆ่าเชื้อโรคตามปกติก่อนและผ่านกระบวนการปรับปรุงคุณภาพน้ำทั่วไปก่อน
- (2) การเกษตร

ประเภทที่ 4 ได้แก่ แหล่งน้ำที่ไดรับน้ำทิ้งจากกิจกรรมบางประเภท และสามารถเป็นประโยชน์เพื่อ

- (1) การอุปโภคและบริโภค โดยต้องผ่านกระบวนการฆ่าเชื้อโรคตามปกติ และผ่านกระบวนการปรับปรุงคุณภาพน้ำทั่วไปก่อน
- (2) การอุตสาหกรรม

ประเภทที่ 5 ได้แก่ แหล่งน้ำที่ไดรับน้ำทิ้งจากกิจกรรมบางประเภท และสามารถเป็นประโยชน์เพื่อการคมนาคม

ตาราง 21 ตารางแสดงค่ามาตรฐานคุณภาพน้ำในแหล่งน้ำผิวดิน

ลำดับ	ดัชนีคุณภาพน้ำ	ค่าทางสถิติ	หน่วย	การแบ่งคุณภาพน้ำตามการใช้ประโยชน์					
				ประเภท					
				1	2	3	4	5	
1.	สี กลิ่นและรส		-	ร	ร	ร	ร	-	
2.	อุณหภูมิ		°ซ	ร	ร	ร	ร	-	
3.	ความเป็นกรดค่า (pH)		-	ร	5-9	5-9	5-9	-	
4.	ออกซิเจนละลาย (DO)	P20	มก./ล.	ร	<6.0	<4.0	<2.0	-	
5.	บีโอดี (BOD)	P80	"	ร	>1.5	>2.0	>4.0	-	
6.	แบคทีเรียกลุ่มโคลิฟอร์มทั้งหมด (total coliform)	P80	MPN/100ml	ร	<5000	>20000	-	-	
7.	แบคทีเรียกลุ่มฟีคอล โคลิฟอร์ม (fecal coliform bacteria)	P80	"	ร	>1000	>4000	-	-	
8.	ไนเตรด (NO ₃) ในหน่วยไนโตรเจน		มก./ล.	ร	มีค่าไม่เกินกว่า		5.0	-	
9.	แอมโมเนีย (NH ₃) ในหน่วยไนโตรเจน		"	ร	"		0.5	-	
10.	ฟีนอล (Phenols)		"	ร	"		0.005	-	
11.	ทองแดง (Cu)		"	ร	"		0.1	-	
12.	นิกเกิล (Ni)		"	ร	"		0.1	-	
13.	แมงกานีส (Mn)		"	ร	"		1.0	-	
14.	สังกะสี (Zn)		"	ร	"		1.0	-	
15.	แคดเมียม (Cd)		"	ร	"		0.005*	-	
16.	โครเมียมชนิดเฮกซะวาเลนต์ (Cr Hexavalent)		"	ร	"		0.05**	-	
17.	ตะกั่ว (Pb)		"	ร	"		0.05	-	
18.	ปรอททั้งหมด (Total Hg)		"	ร	"		0.05	-	
19.	สารหนู (As)		"	ร	"		0.01	-	
20.	ไซยาไนด์ (Cyanide)		"	ร	"		0.005	-	
21.	กัมมันตภาพรังสี (Radioactivity)								
	- ค่ารังสีแอลฟา (Alpha)		เบคเคอโรล/ล.	ร	"		0.1	-	
	- ค่ารังสีเบตา (Beta)		"	ร	"		1.0	-	
22.	สารฆ่าศัตรูพืชและสัตว์ชนิดที่มีคลอรีนทั้งหมด (Total Organochlorine Pesticides)		มก./ล.	ร	"		0.05	-	
23.	ดีดีที (DDT)			ร	"		1.0	-	
24.	บีเอชซีแอลฟา (Alpha BHC)		ไมโครกรัม/ล.	ร	"		0.02	-	
25.	อัลดริน (Aldrin)			ร	"		0.1	-	
26.	อัลดริน (Alcdrin)			ร	"		0.1	-	
27.	เฮปตาคลอร์และเฮปตาคลออีพอกไซด์ (Heptachlor & Heptachlo epoxide)			ร	"		0.2	-	
28.	เอนดริน (Endrin)			ร	ไม่สามารถตรวจพบได้ ตามวิธีที่ตรวจสอบที่กำหนด				

แหล่งที่มาของข้อมูล : ประกาศคณะกรรมการสิ่งแวดล้อมแห่งชาติ ฉบับที่ 8 (พ.ศ. 2537) ออกตามความในพระราชบัญญัติส่งเสริมและรักษาคุณภาพสิ่งแวดล้อมแห่งชาติ พ.ศ. 2535 เรื่อง กำหนดคุณภาพน้ำในแหล่งน้ำผิวดิน ตีพิมพ์ในราชกิจจานุเบกษา เล่มที่ 111 ตอนที่ 16 ง ลงวันที่ 24 กุมภาพันธ์ 2537

หมายเหตุ

- 1/ กำหนดค่ามาตรฐานเฉพาะในแหล่งน้ำประเภทที่ 2-4 สำหรับแหล่งน้ำประเภทที่ 1 ให้เป็นไปตามธรรมชาติและแหล่งน้ำประเภทที่ 5 ไม่กำหนดค่า
- ธ เป็นไปตามธรรมชาติ
- ธ' อุณหภูมิของน้ำต้องไม่สูงกว่าอุณหภูมิตามธรรมชาติ เกิน 3°C
- * น้ำที่มีความกระด้างในรูปของ CaCO_3 ไม่เกินกว่า 100 mg/l
- ** น้ำที่มีความกระด้างในรูปของ CaCO_3 เกินกว่า 100 mg/l
- < ไม่น้อยกว่า
- > ไม่มากกว่า
- ไม่ได้กำหนด
- ° ของศาเซลเซียส
- P20 ค่าเปอร์เซ็นต์ไทล์ที่ 20 จากจำนวนตัวอย่างน้ำทั้งที่เก็บมาตรวจสอบอย่างต่อเนื่อง
- P80 ค่าเปอร์เซ็นต์ไทล์ที่ 80 จากจำนวนตัวอย่างน้ำทั้งหมดที่เก็บมาตรวจสอบอย่างต่อเนื่อง
- มก./ล. มิลลิกรัมต่อลิตร มล. = มิลลิลิตร

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright© by Chiang Mai University
 All rights reserved

ตาราง 22 การจัดชั้นน้ำตามระดับความมากน้อยของฟอสฟอรัสรวม ไนโตรเจน คลอโรฟิลล์ เอ และความลึกที่แสงส่องถึง

(Lorraine and Vollenweider, 1981)

Variable (Annual Mean Values)		Oligotrophic	Mesotrophic	Eutrophic	Hypereutrophic
Total phosphorus mg.m ⁻³	\bar{X}	8.0	26.7	84.4	
	X ± 1 s.d.	4.85-13.3	14.5-49	38-189	
	X ± 2 s.d.	2.9-22.1	7.9-90.8	16.8-424	
	Range	3.0-17.7	10.9-95.6	16.2-386	750-1200
	N	21	19(21)	71(72)	2
Total nitrogen mg.m ⁻³	\bar{X}	661	753	1875	
	X ± 1 s.d.	371-1180	485-1170	861-4081	
	X ± 2 s.d.	208-2103	313-1816	385-8913	
	Range	307-1630	361-1387	393-6100	100-150
	N	11	8	37(38)	2
Chlorophyll a mg.m ⁻³	\bar{X}	4.2	16.1	42.6	
	X ± 1 s.d.	2.6-7.6	8.9-29	16.9-107	
	X ± 2 s.d.	1.5-13	4.9-52.5	6.7-270	
	Range	1.3-10.6	4.9-19.5	9.5-275	
	N	16	12	46	
Secchi Depth m.	\bar{X}	9.9	4.2	2.45	
	X ± 1 s.d.	5.9-16.5	2.7-7.4	1.5-4.0	
	X ± 2 s.d.	3.6-27.5	14-13	0.9-6.7	
	Range	5.4-28.3	1.5-8.1	0.8-7.0	0.4-0.5
	N	13	20	70(72)	2

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved

ตาราง 23 การจัดชั้นน้ำตามระดับความมากน้อยของฟอสฟอรัสรวม ไนโตรเจน คลอโรฟิลล์ เอ และความลึกที่แสงส่องถึง

(Lorraine and Vollenweider, 1981)

General Lake Trophy	Water Characteristics	Dominant Algae	Other Commonly Occuring Algae
Oligotrophic	Slightly acidic; very salinity	Desmids <i>Staurodesmus</i> , <i>Staurastrum</i>	<i>Sphaerocystis</i> , <i>Gloeocystis</i> , <i>Rhizosolenia</i> , <i>Tabellaria</i>
Oligotrophic	Neutral to slightly alkaline; Nutrient-poor lakes	Diatoms, especially, <i>Cymbella</i> and <i>Tabellaria</i>	Some <i>Asterionella</i> spp., some <i>Melosira</i> spp., <i>Dinobryon</i>
Oligotrophic	Neutral to slightly alkaline; Nutrient-poor lakes or more Productive lakes at seasons of Nutrient reduction	Chrysophycean algae, especially <i>Dinobryon</i> , some <i>Mallomonas</i>	Other Chrysophycean, e.g. <i>Synura</i> , <i>Uroglena</i> : diatom <i>Tabellaria</i>
Oligotrophic	Neutral to slight alkaline; Nutrient-poor lakes	Chlorococcal <i>Oocystis</i> or Chrysophycean <i>Botryococcus</i>	Oligotrophic diatoms
Oligotrophic	Neutral to slight alkaline; Generally nutrient-poor; common in shallow Arctic lakes	Dinoflagellates, especially some <i>Peridinium</i> and <i>Ceratium</i> spp.	Small chrysophytes cryptophytes and diatoms
Mesotrophic or Eutrophic	Neutral to slightly alkaline; annual dominants or in eutrophic lakes at certain seasons	Dinoflagellates, some <i>Peridinium</i> and <i>Ceratium</i> spp.	<i>Glenodinium</i> and many other algae
Eutrophic	Usually alkaline lakes with nutrient enrichment	Diatoms much of year, especially <i>Asterionella</i> spp., <i>Fragillaria crotonensis</i> , <i>Synedra</i> , <i>Stephanodiscus</i> and <i>Melosira granulata</i>	Many other algae, especially green and blue-green during warmer periods of year; desmids of dissolved organic matter is fairly high
Eutrophic	Usually alkaline; nutrient enriched; common in warmer periods of temperature lakes or perennially in enriched trophic lakes	Blue-green algae, especially <i>Anacystis</i> (= <i>Microcystis</i>), <i>Aphanizomenon</i> , <i>Anabaena</i>	Other blue-green; euglenophytes if organically enriched or polluted enriched

ภาคผนวก จ

การประเมินคุณภาพน้ำโดยใช้ AARL-PC Score และ AARL-PP Score

การประเมินคุณภาพน้ำในระบบนิเวศน้ำนิ่งโดยใช้ลำดับคะแนนอย่างง่าย AARL-PC score

การประเมินคุณภาพน้ำดังกล่าวนี้ ได้ใช้พารามิเตอร์ที่เป็นปัจจัยทางด้านกายภาพ เคมี และ ชีวภาพบางประการ โดยประยุกต์มาจากมาตรฐานคุณภาพน้ำของ Lorraine and Vollenweider (1981) Wetzel (2001) และมาตรฐานคุณภาพน้ำในแหล่งน้ำผิวดินของคณะกรรมการสิ่งแวดล้อมแห่งชาติ พ.ศ. 2537 มาประเมินร่วมกัน โดยพารามิเตอร์ที่เป็นพื้นฐานทั่วไปของการวิเคราะห์คุณภาพน้ำ ซึ่งได้แก่

1. ปริมาณออกซิเจนที่ละลายน้ำ (DO)
2. ปริมาณออกซิเจนที่จุลินทรีย์ใช้ในการย่อยสลายสารอินทรีย์ให้เป็นสารอนินทรีย์ (BOD)
3. ค่าการนำไฟฟ้า (conductivity)
4. ปริมาณสารอาหาร ได้แก่
 - 4.1 ไนโตรเจน ไนโตรเจน
 - 4.2 แอมโมเนียมไนโตรเจน
 - 4.3 ออร์โธฟอสเฟต หรือ soluble reactive phosphorus

ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับค่าพารามิเตอร์ที่ใช้นั้นมีมากน้อยเพียงใด แต่อย่างไรก็ตามในแหล่งน้ำแหล่งหนึ่งๆ ตลอดการวิจัยควรจะใช้ค่ามาตรฐานจากการคำนวณนี้ให้เหมือนกันทุกครั้ง วิธีการมีดังนี้ จากค่ามาตรฐานคุณภาพน้ำของ Lorraine and Vollenweider (1981) Wetzel (2001) และมาตรฐานคุณภาพน้ำในแหล่งน้ำผิวดินของคณะกรรมการสิ่งแวดล้อมแห่งชาติ พ.ศ. 2537 จะทำให้ทราบว่าในแหล่งน้ำที่ทำการศึกษา แต่ละพารามิเตอร์ที่วิเคราะห์ควรมีค่าสูงสุด และต่ำสุดเท่าใด ในที่นี้อาจใช้ตำราที่เขียนเกี่ยวกับคุณภาพของแหล่งน้ำในประเทศไทยประเภทต่างๆ จะมีความเหมาะสมมาก

เมื่อได้ค่าสูงสุดและต่ำสุดของแต่ละพารามิเตอร์แล้วนำมาจัดเป็นลำดับตัวเลขซึ่งจะใช้เป็นคะแนนมาตรฐาน โดยค่าที่แสดงคุณภาพน้ำด้านที่ดีที่สุดจะมีคะแนนเป็น 0.1 และค่าที่แสดงคุณภาพน้ำด้านที่เลวต่ำสุดเป็น 1 หรืออาจจะใช้คะแนนมากกว่าคะแนนด้านที่ดีที่สุดเป็น 0.1 และคะแนนน้อยกว่าคะแนนด้านที่เลวต่ำสุดเป็น 1 ก็ได้ ในกรณีที่มีตัวเลขในแต่ละพารามิเตอร์มาก แต่คะแนนมาตรฐานมีเพียง 10 ชั้น คือ 0.1-1.0 ให้จัดกลุ่มตัวเลขในพารามิเตอร์นั้นๆ ให้เป็นอันตรภาคชั้นแต่ละชั้น ให้มีความเหมาะสมแล้วจึงจัดคะแนนมาตรฐานของแต่ละอันตรภาคชั้น

ตาราง 24 ค่าพารามิเตอร์ต่างๆ ที่ใช้วิเคราะห์คุณภาพน้ำ และคะแนนมาตรฐาน

ตาราง 24.1 ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำ (mg.l^{-1})

ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำ (mg.l^{-1})	คะแนนมาตรฐาน
มากกว่า 8	0.1
7-8	0.2
6-7	0.3
5-6	0.4
4-5	0.5
3-4	0.6
2-3	0.7
1-2	0.8
0.5-1	0.9
น้อยกว่า 0.5	1.0

ตาราง 24.2 ปริมาณออกซิเจนที่จุลินทรีย์ใช้ในการย่อยสลายสารอินทรีย์ (mg.l^{-1})

ปริมาณออกซิเจนที่จุลินทรีย์ใช้ในการย่อยสลายสารอินทรีย์ (mg.l^{-1})	คะแนนมาตรฐาน
น้อยกว่า 0.1	0.1
0.1-0.2	0.2
0.2-0.5	0.3
0.5-1.5	0.4
1.5-3.0	0.5
3.0-6.0	0.6
6.0-10.0	0.7
10.0-20.0	0.8
20.0-40.0	0.9
มากกว่า 40	1.0

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright © by Chiang Mai University

All rights reserved

ตาราง 24.3 ค่าการนำไฟฟ้า ($\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$)

ค่าการนำไฟฟ้า ($\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$)	คะแนนมาตรฐาน
น้อยกว่า 5	0.1
5-10	0.2
10-30	0.3
30-60	0.4
60-100	0.5
100-150	0.6
150-200	0.7
200-300	0.8
300-450	0.9
มากกว่า 450	1.0

ตาราง 24.4 ปริมาณไนเตรท ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)

ปริมาณไนเตรท ไนโตรเจน ($\text{mg}\cdot\text{l}^{-1}$)	คะแนนมาตรฐาน
น้อยกว่า 0.01	0.1
0.01-0.05	0.2
0.05-0.1	0.3
0.1-0.2	0.4
0.2-0.4	0.5
0.4-0.8	0.6
0.8-1.5	0.7
1.5-3.0	0.8
3.0-5.0	0.9
มากกว่า 5.0	1.0

ตาราง 24.5 ปริมาณแอมโมเนียม ไนโตรเจน (mg.l^{-1})

ปริมาณแอมโมเนียม ไนโตรเจน (mg.l^{-1})	คะแนนมาตรฐาน
น้อยกว่า 0.01	0.1
0.01-0.05	0.2
0.05-0.1	0.3
0.1-0.15	0.4
0.15-0.3	0.5
0.3-0.5	0.6
0.5-0.8	0.7
0.8-1.5	0.8
1.5-5.0	0.9
มากกว่า 5.0	1.0

ตาราง 24.6 ปริมาณ Soluble Reactive Phosphorus (mg.l^{-1})

ปริมาณ Soluble Reactive Phosphorus (mg.l^{-1})	คะแนนมาตรฐาน
น้อยกว่า 0.01	0.1
0.01-0.03	0.2
0.03-0.06	0.3
0.06-0.1	0.4
0.1-0.25	0.5
0.25-0.4	0.6
0.4-0.8	0.7
0.8-1.5	0.8
1.5-5.0	0.9
มากกว่า 5.0	1.0

ตาราง 24.7 ปริมาณคลอโรฟิลล์ เอ ($\mu\text{g.l}^{-1}$)

ปริมาณคลอโรฟิลล์ เอ ($\mu\text{g.l}^{-1}$)	คะแนนมาตรฐาน
น้อยกว่า 0.05	0.1
0.05-0.1	0.2
0.1-0.5	0.3
0.5-1.5	0.4
1.5-3.0	0.5
3.0-5.0	0.6
5.0-10.0	0.7
10.0-15.0	0.8
15.0-20.0	0.9
มากกว่า 20.0	1.0

จากนั้นจะทำการแบ่งชั้นคุณภาพน้ำ โดยใช้ตัวเลขต่ำสุดที่ควรจะเป็นได้ คือ 0.1 และสูงสุดที่ควรจะเป็น ซึ่งขึ้นอยู่กับจำนวนพารามิเตอร์ที่ใช้วัด เช่น ถ้าใช้ 6 พารามิเตอร์ ตัวเลขสูงสุดจะเป็น 6.0 ถ้าใช้ 5 พารามิเตอร์ ตัวเลขสูงสุดจะเป็น 5.0 เป็นต้น แล้วนำมาจัดอันดับจากชั้นออกเป็น 7 ลำดับ โดยมีความถี่เท่ากัน แล้วจัดคุณภาพน้ำแต่ละลำดับ ดังตารางที่ 25

ตารางที่ 25 คะแนนคุณภาพน้ำตามระดับสารอาหารและคุณภาพน้ำทั่วไป

คะแนน	คุณภาพน้ำตามระดับสารอาหาร	คุณภาพน้ำทั่วไป
0-0.9	hyper oligotrophic status	คุณภาพน้ำดีมาก
1.0-1.8	oligotrophic status	คุณภาพน้ำดี
1.9-2.7	oligotrophic-mesotrophic status	คุณภาพน้ำดีปานกลาง
2.8-3.6	mesotrophic status	คุณภาพน้ำปานกลาง
3.7-4.5	mesotrophic-eutrophic status	คุณภาพน้ำปานกลางค่อนข้างเสีย
4.6-5.4	eutrophic status	คุณภาพน้ำเสีย
มากกว่า 5.4	hyper eutrophic status	คุณภาพน้ำเสียมาก

วิธีการใช้ AARL – PC Score

ตัวอย่าง ในการศึกษาคุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำอ่างแก้ว มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ในเดือนพฤษภาคม 2550 ได้ผล ดังนี้

ค่า DO	6.8 mg.l ⁻¹
ค่า BOD	0.4 mg.l ⁻¹
ค่าการนำไฟฟ้า 91	μS.cm ⁻¹
ปริมาณไนเตรทไนโตรเจน	0.25 mg.l ⁻¹
ปริมาณแอมโมเนียมไนโตรเจน 0.48	mg.l ⁻¹
ปริมาณออร์โธฟอสเฟต หรือ Soluble reactive phosphorus	0.19 mg.l ⁻¹
ปริมาณคลอโรฟิลล์ เอ 7.8	mg.l ⁻¹

เมื่อนำค่าจากพารามิเตอร์ต่างๆ มาเปรียบเทียบกับคะแนนมาตรฐานที่จัดทำขึ้น จะได้ดังนี้

คะแนนค่า DO	= 0.4
คะแนนค่า BOD	= 0.2
คะแนนค่าการนำไฟฟ้า	= 0.6
คะแนนปริมาณไนเตรทไนโตรเจน	= 0.3
คะแนนปริมาณแอมโมเนียมไนโตรเจน	= 0.7
คะแนนปริมาณออร์โธฟอสเฟต หรือ Soluble reactive phosphorus	= 0.5
คะแนนปริมาณคลอโรฟิลล์ เอ	= 0.5
เอาคะแนนมาตรฐานทั้งหมดมารวมกัน จะได้	= 3.2

ดังนั้นคุณภาพน้ำในอ่างเก็บน้ำอ่างแก้ว มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ จะอยู่ในช่วง 3.0-3.8 นั่นคือคุณภาพน้ำ

ปานกลาง เทียบเท่า mesotrophic status

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved

การประเมินคุณภาพน้ำในระบบนิเวศน้ำนิ่งโดยใช้ลำดับคะแนนอย่างง่าย AARL-PP score

(AARL = Applied Algal Research Laboratory, PP = Phytoplanktons)

AARL – PP Score ประกอบด้วย 2 ส่วนที่สำคัญ

ส่วนที่ 1 เป็นคะแนนคุณภาพน้ำตามสถานะสารอาหาร (trophic status) และคุณภาพน้ำทั่วไป ซึ่งแบ่งออกเป็น 6 ระดับ คือ ดี: สารอาหารต่ำ ดีถึงปานกลาง: สารอาหารต่ำถึงปานกลาง ปานกลาง: สารอาหารปานกลาง ปานกลางถึงไม่ดี: สารอาหารปานกลางถึงสูง ไม่ดี: สารอาหารสูง และไม่ดีมาก: สารอาหารสูงมาก โดยใช้คะแนน 1 – 10 แบ่งออกเป็นระดับย่อยๆ 6 ระดับแสดงในตาราง ที่ 26 คะแนนย่อยทั้ง 6 ระดับนี้ได้มาจากผลงานวิจัยซึ่งศึกษาเกี่ยวกับความสัมพันธ์ของแพลงก์ตอนพืชกับปริมาณสารอาหาร 3 ชนิด คือ ไนโตรเจน ไนโตรเจน แอมโมเนียม ไนโตรเจนและออร์โธฟอสเฟต

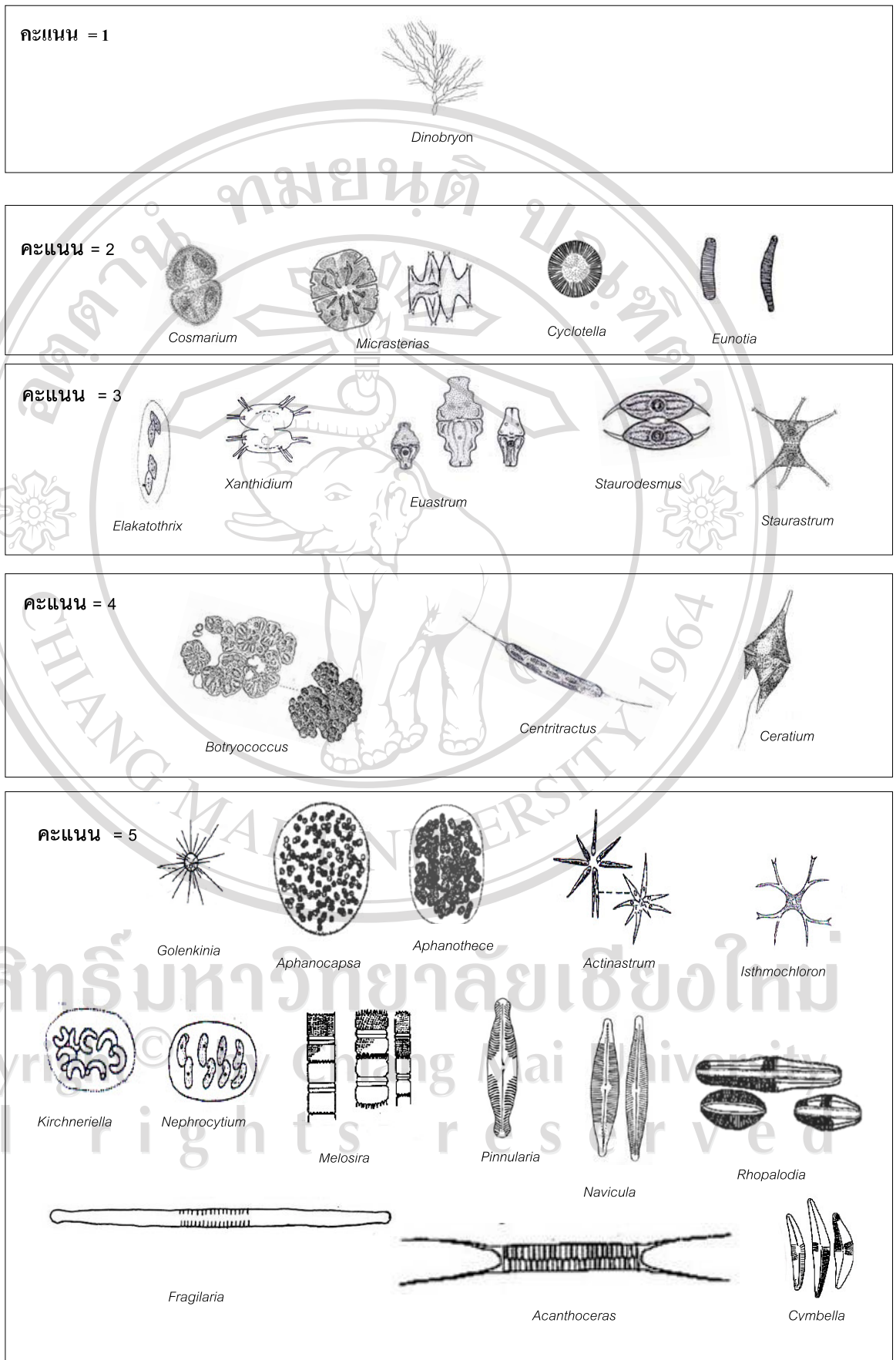
ตารางที่ 26 คะแนนคุณภาพน้ำตามสถานะสารอาหาร (trophic status) และคุณภาพน้ำทั่วไป

คะแนน	คุณภาพน้ำตามสถานะสารอาหาร	คุณภาพน้ำทั่วไป
1.0-2.0	สารอาหารต่ำ (Oligotrophic status)	ดี (Clean)
2.1-3.5	สารอาหารต่ำถึงปานกลาง (Oligo-mesotrophic status)	ดีถึงปานกลาง (Clean- moderate)
3.6-5.5	สารอาหารปานกลาง (Mesotrophic status)	ปานกลาง (Moderate)
5.6-7.5	สารอาหารปานกลางถึงสูง (Meso-eutrophic status)	ปานกลางถึงไม่ดี (Moderate- polluted)
7.6-9.0	สารอาหารสูง (Eutrophic status)	ไม่ดี (Polluted)
9.1-10.0	สารอาหารสูงมาก (Hypereutrophic status)	ไม่ดีมาก (Very polluted)

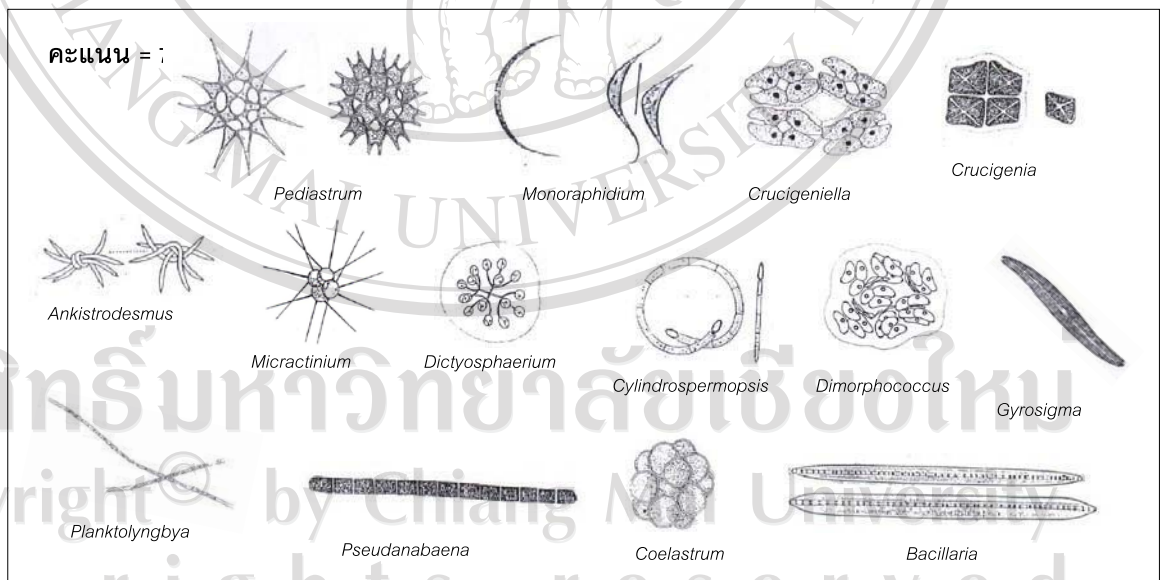
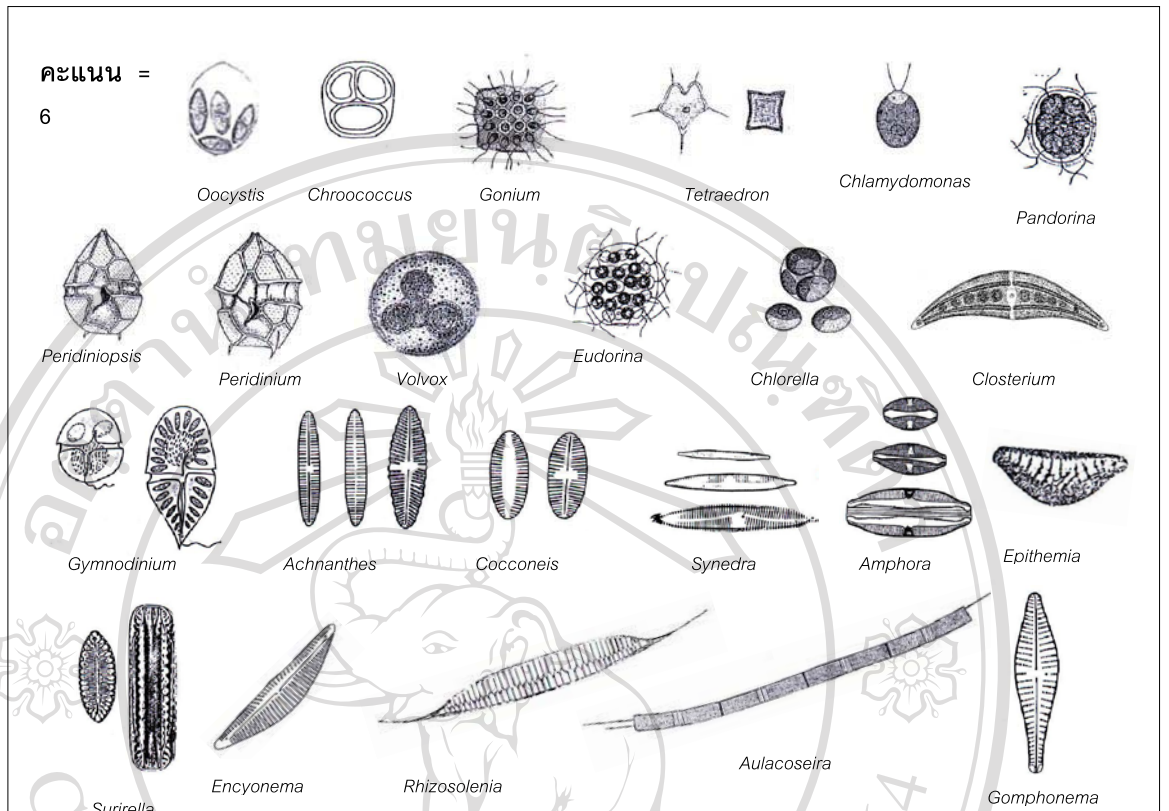
ส่วนที่ 2 คือคะแนนของแพลงก์ตอนพืชที่จะนำมาใช้เป็นดัชนีทางชีวภาพบ่งชี้คุณภาพน้ำซึ่งจะเป็นแพลงก์ตอนพืชสกุลเด่นที่เจริญอย่างมากในแหล่งน้ำที่มีคุณภาพต่างๆ กัน กำหนดคะแนนในช่วง 1-10 โดยคะแนนน้อยแสดงถึงสกุลที่บ่งชี้คุณภาพน้ำดี คะแนนปานกลางบ่งชี้คุณภาพน้ำปานกลาง และคะแนนมากบ่งชี้คุณภาพน้ำไม่ดี การตัดสินใจว่าแพลงก์ตอนพืชสกุลใดได้คะแนนเท่าไรและบ่งชี้ว่าคุณภาพอย่างไรนำมาจากงานวิจัยในอดีตของห้องปฏิบัติการวิจัยสาหร่ายประยุกต์ดังกล่าว โดยดูความสัมพันธ์ของการเจริญอย่างมากของแพลงก์ตอนพืชสกุลนั้นๆ กับคุณภาพน้ำทางด้านกายภาพและเคมี คะแนนของแพลงก์ตอนพืชแต่ละสกุลที่บ่งชี้คุณภาพน้ำต่างๆ แสดงในตารางที่ 27 และภาพที่ 37

ตารางที่ 27 คะแนนของแฟลงก์ตอนพืชแต่ละสกุลที่บ่งชี้คุณภาพน้ำต่างๆ (1-10 คะแนน)
(คะแนนน้อยบ่งชี้คุณภาพน้ำดี คะแนนมากบ่งชี้คุณภาพน้ำไม่ดี)

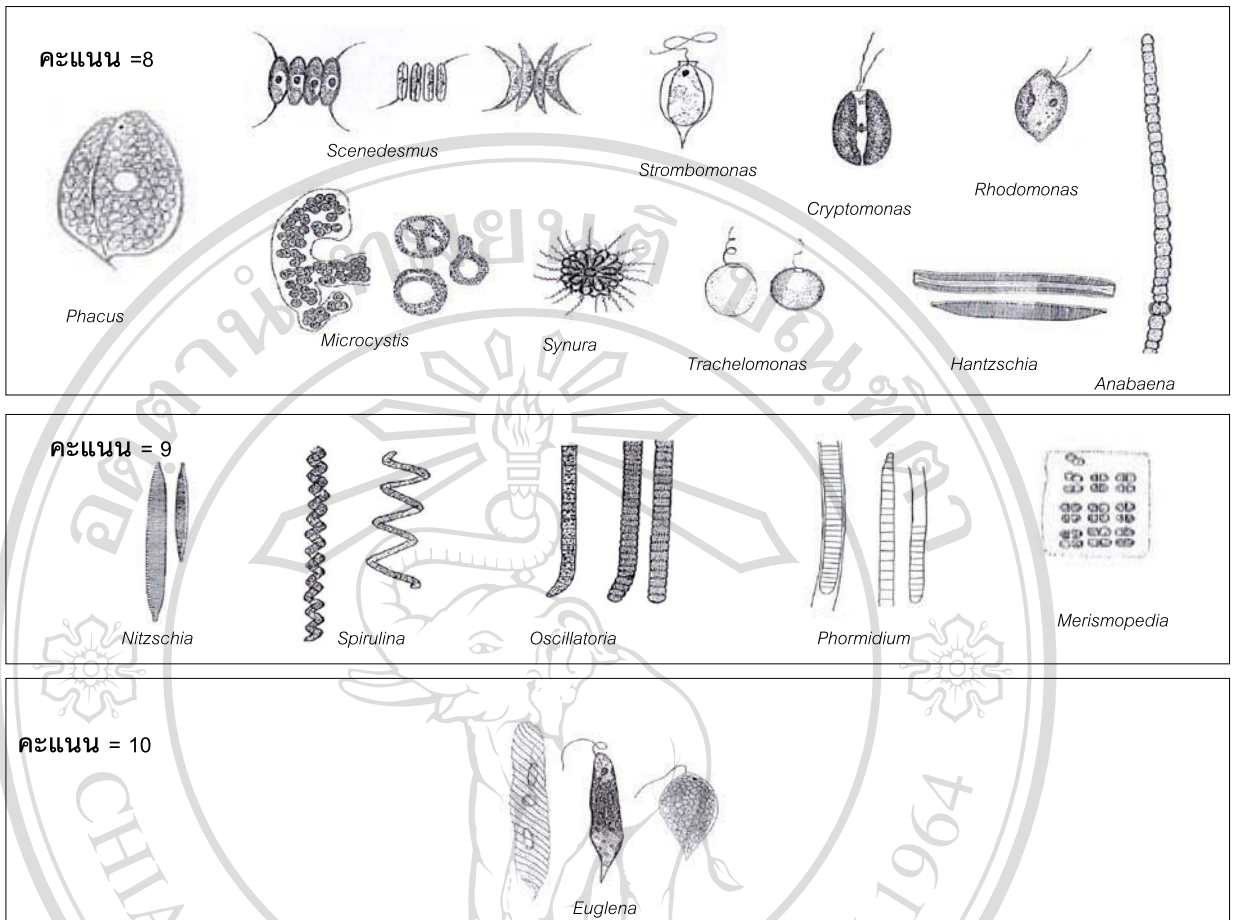
สกุล	คะแนน	สกุล	คะแนน
<i>Achnanthes</i>	6	<i>Gymnodinium</i>	6
<i>Actinastrum</i>	5	<i>Gyrosigma</i>	7
<i>Acanthoceras</i>	5	<i>Hantzchia</i>	8
<i>Amphora</i>	6	<i>Isthmochloron</i>	5
<i>Anabaena</i>	8	<i>Kirchneriella</i>	5
<i>Ankistrodesmus</i>	7	<i>Melosiera</i>	5
<i>Aphanocapsa</i>	5	<i>Merismopedia</i>	9
<i>Aphanothece</i>	5	<i>Micractinium</i>	7
<i>Aulacoseira</i>	6	<i>Micrasterias</i>	2
<i>Bacillaria</i>	7	<i>Microcystis</i>	8
<i>Botryococcus</i>	4	<i>Monoraphidium</i>	7
<i>Centrtractus</i>	4	<i>Navicula</i>	5
<i>Ceratium</i>	4	<i>Nephrocytium</i>	5
<i>Chlamydomonas</i>	6	<i>Nitzschia</i>	9
<i>Chlorella</i>	6	<i>Oocystis</i>	6
<i>Chroococcus</i>	6	<i>Oscillatoria</i>	9
<i>Closterium</i>	6	<i>Pandorina</i>	6
<i>Cocconeis</i>	6	<i>Pediastrum</i>	7
<i>Coelastrum</i>	7	<i>Peridiniopsis</i>	6
<i>Cosmarium</i>	2	<i>Peridinium</i>	6
<i>Crucigenia</i>	7	<i>Phacus</i>	8
<i>Crucigeniella</i>	7	<i>Phormidium</i>	9
<i>Cryptomonas</i>	8	<i>Pinnularia</i>	5
<i>Cyclotella</i>	2	<i>Planktolyngbya</i>	7
<i>Cylindrospermopsis</i>	7	<i>Pseudanabaena</i>	7
<i>Cymbella</i>	5	<i>Rhizosolenia</i>	6
<i>Dictyosphaerium</i>	7	<i>Rhodomonas</i>	8
<i>Dimorphococcus</i>	7	<i>Rhopalodia</i>	5
<i>Dinobryon</i>	1	<i>Scenedesmus</i>	8
<i>Elakatothrix</i>	3	<i>Spirulina</i>	9
<i>Encyonema</i>	6	<i>Staurastrum</i>	3
<i>Epithemia</i>	6	<i>Staurodesmus</i>	3
<i>Euastrum</i>	3	<i>Stauroneis</i>	5
<i>Eudorina</i>	6	<i>Strombomonas</i>	8
<i>Euglena</i>	10	<i>Surirella</i>	6
<i>Eunotia</i>	2	<i>Synedra</i>	6
<i>Fragilaria</i>	5	<i>Synura</i>	8
<i>Golenkinia</i>	5	<i>Tetraedron</i>	6
<i>Gomphonema</i>	6	<i>Trachelomonas</i>	8
<i>Gonium</i>	6	<i>Volvox</i>	6



ภาพที่ 37 แพลงก์ตอนพืชสกุลเด่นบ่งชี้คุณภาพน้ำตามระดับกะแนน (กะแนนน้อยบ่งชี้คุณภาพน้ำดี
กะแนนมากบ่งชี้คุณภาพน้ำไม่ดี)



ภาพที่ 37 (ต่อ) แพลงก์ตอนพืชสกุลเด่นบ่งชี้คุณภาพน้ำตามระดับคะแนน (คะแนนน้อยบ่งชี้คุณภาพน้ำดี คะแนนมากบ่งชี้คุณภาพน้ำไม่ดี)



ภาพที่ 37 (ต่อ) แพลงก์ตอนพืชสกุลเด่นบ่งชี้คุณภาพน้ำตามระดับกะแนน (กะแนนน้อยบ่งชี้คุณภาพน้ำดี กะแนนมากบ่งชี้คุณภาพน้ำไม่ดี)

วิธีการใช้ AARL – PP Score

เมื่อเลือกแหล่งน้ำที่จะศึกษาได้แล้ว ดำเนินการวิจัยตามลำดับต่อไปนี้

1. เก็บแพลงก์ตอนพืชในแหล่งน้ำที่ศึกษา ถ้ามีปริมาณมากอาจใช้วิธีเก็บจากแหล่งน้ำโดยใช้ภาชนะตักขึ้นมาจากน้ำโดยตรง ถ้ามีปริมาณไม่มากควรใช้ถุงเก็บแพลงก์ตอน ที่มีขนาดตา 10 – 20 ไมโครเมตร
2. นำแพลงก์ตอนพืชในน้ำนั้นมาศึกษา โดยการวินิจฉัยหรือพิสูจน์เอกลักษณ์ (identify) ถึงระดับสกุล ด้วยเอกสารที่เกี่ยวข้อง
3. นับจำนวนแพลงก์ตอนพืชในแต่ละสกุล เลือกสกุลเด่นที่สุดและรองลงมา 2 สกุล โดยแต่ละสกุลต้องมีปริมาณมากกว่า 30 % ของแพลงก์ตอนพืชทั้งหมด ใน กรณีนี้บางแหล่งน้ำอาจจะเหลือเพียง 1-2 สกุลก็ เป็นได้
4. นำสกุลที่เลือกแล้วในข้อ 3 ไปหาคะแนนของแพลงก์ตอนพืชที่บ่งชี้คุณภาพน้ำจากตารางที่ 2 รวมคะแนนที่ได้ทั้ง 3 สกุลหรือน้อยกว่า 3 สกุลแล้วหาคะแนนเฉลี่ย
5. นำคะแนนเฉลี่ยที่ได้จากข้อ 4 ไปหาคูณภาพน้ำจากตารางที่ 1 จะได้คุณภาพน้ำในแหล่งน้ำที่ศึกษา

ตัวอย่าง ในคูเมืองเชียงใหม่ช่วงเดือนตุลาคม 2550 พบ

แพลงก์ตอนพืชสกุลเด่น 3 สกุล คือ *Euglena* sp., *Trachelomonas* sp. และ *Nitzschia* sp.

จะหาคูณภาพน้ำจาก AARL – PP Score ได้ดังนี้

คะแนนของแพลงก์ตอนพืชที่บ่งชี้คุณภาพน้ำจากตารางที่ 2 ได้ผลดังนี้

Euglena sp. = 10 คะแนน

Trachelomonas sp. = 8 คะแนน

Nitzschia sp. = 9 คะแนน

รวมคะแนนจาก 3 สกุลได้ 27 คะแนน หาค่าเฉลี่ยได้ 9 คะแนน

นำคะแนนที่เฉลี่ยได้ไปหาคูณภาพน้ำจากตารางที่ 1 พบว่า อยู่ในสถานะสารอาหารสูง (Eutrophic status) คุณภาพน้ำไม่ดี

ภาคผนวก ฉ

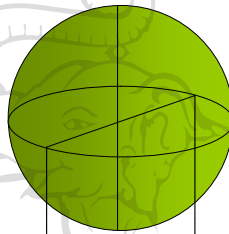
การหาปริมาตรชีวภาพของแพลงก์ตอนพืช

การหาปริมาตรชีวภาพของแพลงก์ตอนพืช

การหาปริมาตรชีวภาพของแพลงก์ตอนพืช (Rott, 1981) โดยวัดความกว้าง ยาว หนา แบ่งตามรูปร่างเชิงคณิตศาสตร์ของแพลงก์ตอนพืช

1. รูปร่างทรงกลม (sphere)

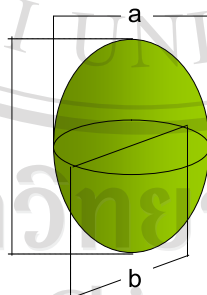
$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \frac{4}{3}d^3/6$$



d = เส้นผ่านศูนย์กลาง

2. รูปร่างที่มีเส้นผ่านศูนย์กลางเป็นวงกลม (ellipsoid)

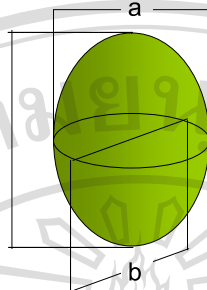
$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \frac{4}{3}c \cdot a^3/6$$



เมื่อ a เท่ากับ b

3. รูปไข่แบน (elliptic ellipsoid)

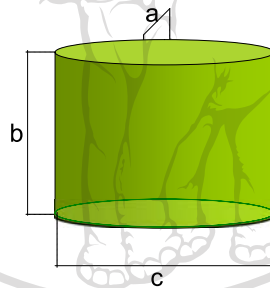
$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \frac{4}{3}a.b.c/6$$



เมื่อ a ไม่เท่ากับ b

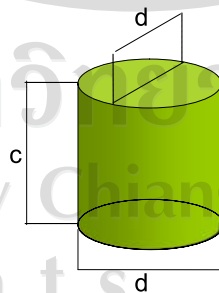
4. รูปหมอนสี่เหลี่ยม (parallelepiped)

$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = a.b.c$$



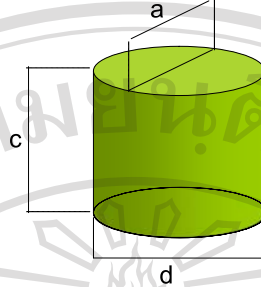
5. รูปทรงกระบอก (cylinder)

$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \frac{1}{4}c.d^2/4$$



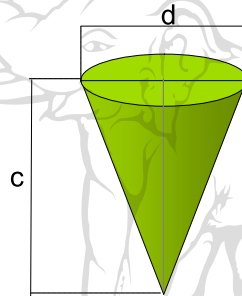
6. รูปทรงกระบอกแบน (elliptic cylinder)

$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \pi c.a.d/4$$



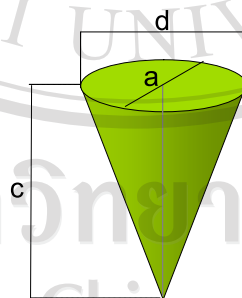
7. รูปทรงกรวย (cone)

$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \pi c.d^2/12$$



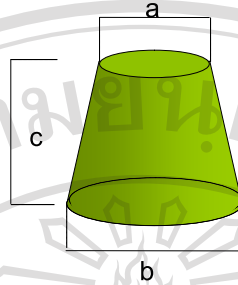
8. รูปทรงกรวยแบน (cone elliptic)

$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \pi c.a.d/12$$



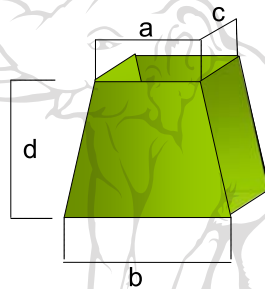
9. รูปทรงกรวยตัดปลาย (truncated cone)

$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \frac{\pi(a^2+ab+b^2)}{12}$$



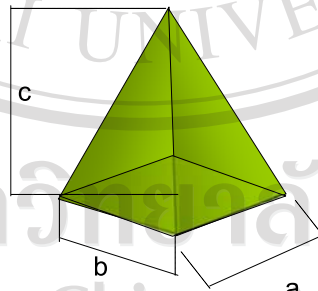
10. รูปทรงสี่เหลี่ยมคางหมู (trapezoid)

$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \frac{1}{2}(a+b).c.d/12$$



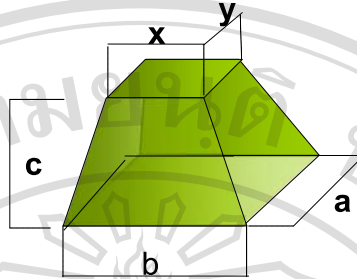
11. รูปทรงพีระมิด (pyramid)

$$\text{ปริมาตรชีวภาพ} = \frac{1}{3}a.b.c$$



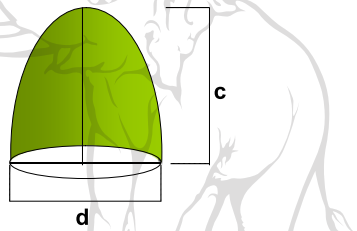
12. รูปทรงปิรามิดตัด (truncated pyramid)

$$\text{ปริมาตรสี่ภาพ} = c(a.b+a.b.x.y+x.y)/3$$



13. รูปทรงพาราโบลอยด์ (paraboloid)

$$\text{ปริมาตรสี่ภาพ} = \frac{1}{8}c.d^2$$



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved

ประวัติผู้เขียน

ชื่อ-สกุล นางสาวนิษฐา มาลัยวรรณ

วัน เดือน ปีเกิด 1 มกราคม 2528

ประวัติการศึกษา สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษา จากโรงเรียนคาราวินวิทยาลัย จ.เชียงใหม่
ปี 2546
สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรี วิทยาศาสตร์บัณฑิต
สาขาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ เมื่อปีการศึกษา
2549
สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาโท วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต
สาขาวิชาชีววิทยา ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์
มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ เมื่อปีการศึกษา 2552

ประวัติการทำงาน การประปาส่วนภูมิภาคสาขาเชียงราย ตำแหน่ง นักวิทยาศาสตร์ 4

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved