# Eficiência dos Métodos de Concentração de Amostras de Fitoplâncton

(\*) Chefe da Divisão de Biologia da CETESB. (\*\*) Biologistas da Divisão de Biologia da CETESB.

## **SUMÁRIO**

Foram testados três métodos de concentração de amostras de fitoplâncton em duas amostras distintas de água, a fim de se verificar sua eficiência na realização de exames quantitativos.

Para cada amostra foram preparadas 30 sub-amostras de acordo com cada método; através do cálculo da variância dos resultados foi escolhido, por comparação, o melhor método de concentração de fitoplâncton.

Tendo em vista os vários objetivos de trabalhos que poderão eventualmente se utilizar de exames quantitativos de fitoplâncton de água doce, é discutida a possibilidade de utilização de um método alternativo.

## 1. INTRODUÇÃO

A análise de amostras de fitoplâncton de água doce requer com grande freqüência que os organismos nelas presentes sejam concentrados, a fim de que seja realizada uma avaliação quantitativa. Várias técnicas foram desenvolvidas, todas elas, em geral, apresentando vantagens e desvantagens e devendo ser aplicadas cada qual dentro de um determinado objetivo, devido às suas limitações.

Apesar de já termos utilizado cerca de quatro métodos de concentração de amostras em nosso laboratório, e termos verificado preliminarmente as limitações de cada um, havia uma carência — não satisfeita

ELENITA GHERARDI GOLDSTEIN (\*\*)
DENISE NAVAS PEREIRA (\*)
STELA APARECIDA EID PIVA (\*\*)
CHEN YUNG PING (\*\*)

pela bibliografia já consultada — a de verificarmos, através de um estudo experimental planejado, a real eficiência de cada um deles.

Para atingir este objetivo foi desenvolvido este projeto, cujos resultados constam do presente trabalho.

## 2. MATERIAL E MÉTODOS

## 2.1. COLETA DE AMOSTRAS DE ÁGUA

Foram coletadas amostras em dois mananciais que apresentam níveis tróficos diversos e que abrigam comunidades fitoplanctônicas distintas: represa Billings e represa Nossa Senhora das Graças.

Foi realizada uma única coleta de superfície em cada manancial, tendo sido amostrados cerca de 30 litros de água bruta.

## 2.2. CONCENTRAÇÃO DE AMOSTRAS

Para cada método de concentração foram preparadas 30 sub-amostras para exame ao microscópio a fim de se dispor de um número de réplicas estatisticamente significativo:

## 2.2.1. Filtração (Método de Sedgwick-Rafter)

Este método tem sido tradicionalmente utilizado em laboratórios de hidrobiologia pertencentes a órgãos responsáveis pelo saneamento básico. Está descrito em detalhes no "Standard Methods" desde a 9.ª edição em 1946 até a 12.ª edição em 1965 (1, 2, 3).

Cada sub-amostra foi obtida pela filtração de 250 ml de água.

## 2.2.2 Centrifugação

A centrifugação é o método que vem sendo utilizado há anos nas análises hidrobiológicas realizadas pela CETESB. Este método, baseado no descrito por Welch (10) e que consta, também, do "Standard Methods for the Examination of Water and Sewage" desde a 9.º até a 14.º ed., sofreu várias adaptações (10) e foi recentemente aperfeiçoado (6).

Esta técnica consiste em centrifugar alíquotas de 100 ml de água, em tubos cônicos de 50 ml contendo 0,25 ml de detergente líquido, a 2500 rpm durante 20 minutos. O sobrenadante é descartado com cuidado sendo mantidos 5 ml em cada tubo, que são reunidos em um mesmo recipiente. Obtém-se, desta forma, uma amostra 10 vezes concentrada.

#### 2.2.3. Decantação — Método de Utermöhl

Este método consta do "Standard Methods" desde a 13.ª ed. bem como de outras bibliografias específicas referentes ao assunto (8, 9, 10).

Foram utilizadas para este trabalho, câmaras de 5 ml para a amostra da represa Billings e de 10 ml para a amostra da represa Nossa Senhora das Graças.

## 2.3. ANÁLISE AO MICROSCÓPIO

As amostras concentradas pelos métodos de filtração e centrifugação foram examinadas em microscópio "standard", em câmaras de Sedgwick-Rafter, segundo Norma Cetesb L5.303 (7); as decantadas foram analisadas ao microscópio invertido, segundo a mesma norma.

## 2.4. ANÁLISE ESTATÍSTICA

Os resultados das análises de cada método foram tratados estatisticamente através do cálculo da variância e do teste t de Student.

#### 3. RESULTADOS

Os resultados médios dos exames realizados pelos três métodos estão representados nas tabelas abaixo.

TABELA 3.1

Resultado médio obtido nos exames de fitoplâncton da represa Billings através dos três métodos de concentração.

	Método Filtração		0	Centrifugação		Decantação	
Grupos		N.º Org/ml	%	N.º Org/ml	%	N.• Org/ml	%
Cianofíceas		1.752,7	13,6	1.109,3	1,5	3.978,2	3,1
Cloroficeas		10.615,9	82,2	72.173,1	98,3	122.372,2	96,5
Diatomáceas		60,5	0,5	91,7	0,1	189,0	0,2
Fitoflagelados		52,6	0,4	71,9	0,1	297,9	ე,2
TOTAL		12.912,1	_	73446,1	_	126.837,3	_

TABELA 3.2.
Resultado médio obtido nos exames de fitoplâncton da represa Nossa Senhora das Graças através dos três métodos de concentração.

	Método	étodo Filtração		Centrifugação		Decantação	
Grupos		N.º Org/ml	% ***	N.º Org/ml	%	N.• Org/ml	- 7⁄₀
Cianofíceas		3,4	0,2	20,3	0,7	59,6	1,7
Clorofíceas		1.409,4	60,6	1.942,2	66,7	2.215,6	61,3
Diatomáceas		876,3	37,7	917,4	31,2	1.053,9	29,2
Fitoflagelados		35,7	1,5	58,3	1,9	282,0	7,8
TOTAL		2.325,0	_	2.938,3		3.611,2	

## 4. DISCUSSÃO

Pela análise das tabelas 3.1. e 3.2. verifica-se que há grande diferença entre o número total de organismos por millitro existentes na represa Billings e na represa Nossa Senhora das Graças. Na primeira, embora o número absoluto de cianofíceas presentes seja elevado, verificou-se uma predominância bastante acentuada de clorofíceas, enquanto que na última a predominância de clorofíceas é seguida pela de diatomáceas, que estão representadas por porcentagens significativas (ao redor de 32%).

Do ponto de vista quantitativo, o método de decantação foi o que permitiu detectar o maior número total de algas por mililitro, bem como o maior número em cada um dos grupos considerados. Este foi, portanto, o melhor método para ambas as amostras de água, seguido pelo de centrifugação.

Os resultados obtidos para cada método e para cada amostra de água foram analisados estatisticamente através de variância e do teste t de Student.

Através do teste t verificou-se que as diferenças entre os resultados obtidos pelos três métodos de concentração são estatisticamente significantes. A menor diferença significativa observada foi entre os métodos de decantação e centrifugação e a maior entre os métodos de decantação e filtração, para ambas as amostras estudadas (Tabelas 1 e 2, Anexo).

Verificou-se, também, que para ambas as amostras o resultado de decantação é o que apresenta menor variância, e conseqüentemente menor desvio padrão; é, portanto, o método de concentração para análise quantitativa que fornece resultados mais consistentes e reprodutíveis (Tabelas 3 e 4, Anexo).

O método de filtração mostrou-se bastante ineficaz em termos de resultados absolutos e de análise de variância em relação ao de decantação e mesmo ao de centrifugação, principalmente em amostras de águas eutróficas, como é o exemplo da represa Billings (90% de perda total

de organismos). Para águas oligotróficas o método seria considerado como última opção. Deve-se, salientar, inclusive, que o método não consta mais do "Standard Methods" desde a 13.º ed. (4).

O método de centrifugação é extremamente útil e vantajoso principalmente quando:

a) há necessidade de se obter resultados rápidos: em cerca de 40 minutos a 1 hora a amostra é concentrada e o exame realizado; em comparação, a amostra decantada exige 24 horas apenas para a decantação e cerca de 2 horas, no mínimo, para a realização do exame.

b) o tempo disponível para o exame é restrito; laboratórios que atendem a um elevado número de solicitações de exames não podem se restringir apenas à concentração por decantação, devendo utilizar uma série de critérios para a escolha de método adequado.

c) quando há limitação quanto ao custo de operação: pelo exposto no item a, verifica-se que o custo em termos de hora/homem (principalmente considerando que o biologista que realiza este tipo de análise é de nível superior e geralmente é um especialista) torna-se bem inferior para o exame de águas concentradas por centrifugação do que por decantação. Considera-se inclusive que, enquanto um analista treinado realiza a centrifugação, o biologista realiza o exame propriamente dito, o que reduz o tempo do biologista para 30 a 40 minutos por exame.

No que diz respeito a equipamentos os custos quase se igualam: necessita-se da centrífuga e do microscópio "standard" para o exame de amostras concentradas por centrifugação e de microscópio invertido (bem mais caro que o "standard") para decantação.

A análise de variância indicou que a consistência de resultados que o método de centrifugação permite é bastante aceitável para ambos os tipos de águas amostrados. Considera-se, portanto, que é um método ainda aceitável para análises que visam, por exemplo, a determinação da comunidade planctônica com finalidades sanitárias e mesmo de monitoramento, embora em média a perda total de organismos em comparação ao método de decantação esteja entre 20 e 40%. Este método consta do "Standard Methods" desde a 9.º edição (1), foi retirado na 13.º (4) e novamente citado na 14.º edição (5) juntamente com decantação ou sedimentação e filtração em membrana. Este último método não foi incluído no presente trabalho devido às suas desvantagens e por ter se revelado inadequado às nossas condições.

Assim, o método de decantação é o mais indicado para análises quan-

titativas e sua utilização é altamente recomendada, principalmente, quando estão envolvidos levantamentos ecológicos. Além da qualidade dos resultados quantitativos que o método permite obter, a análise de amostras decantadas, sendo realizada em microscópio invertido, possibilita que a mesma seja realizada com objetivas de maior aumento, facilitando a identificação dos espécimes até ao nível de espécie.

## 5. CONCLUSÕES

- 5.1. Pelos resultados obtidos o melhor método de concentração de fitoplâncton de água doce é o de decantação ou sedimentação, sendo recomendado, principalmente, para estudos de levantamentos ecológicos.
- 5.2. Devido, principalmente, à sua rapidez, como, também, à simplicidade de execução, o método de centrifugação pode ser utilizado para programas restritos de controle de qualidade da água e mesmo monitoramento, quando a decantação não for viável. Suas vantagens em certas situações superam suas desvantagens
- 5.3. O método de filtração é o menos indicado, principalmente quando se trata de concentrar amostras de mananciais eutróficos. Deve ser utilizado somente quando o laboratório não puder dispor de equipamentos para a realização dos outros dois métodos.

## **BIBLIOGRAFIA**

- (1) American Public Health Association -Standard Methods for the Examination of Water and Sewage. 9th ed. New York, APHA, AWWA, 1946.
- (2) American Public Health Association -Standard Methods for the Examination of Water and Wastewater 11th ed. New York, APHA, AWWA, WPCF, 1960.
- (3) —— 12th ed. ——,——,——, ——, 1965, (4) —— 13th ed. ——,——, ——, 1971, (5) —— 14th ed. ——,——,——,
- (6) CETESB Relatório sobre "Concentração de amostras para exame de fitoplâncton de água doce". Convênio DAEE/CETESB - Agosto/1977 - (GAB/ DBIO).

. 1975.

- (7) CETESB Determinação de fitoplâncton de água doce. Métodos Qualitativo e Quantitativo. Norma CETESB L5,303.
- (8) Vollenweider, R. A. A manual on Methods for Measuring Primary Production in Aquatic Environments. I.B.P. Handbook n.º 12, 2nd ed. Blackwell Scientific Publications, London, 1974.
- (9) Weber, C. 1. Biological Field and Laboratory Methods for Measuring the Quality of Surface Waters and Effluents. U.S., EPA, Program Element IBA 027, 1973.
- (10) Welch, P. S. Limnological Methods. New York, Toronto, London, McGraw Hill Book Co. 381 pp., 1948.

#### ANEXO — RESULTADOS ESTATÍSTICOS

#### TABELA 1.

Teste t de Student para os resultados dos três métodos de concentração da amostra da Represa Nossa Senhora das Graças.

Método de concentração	d	β	Valor de t obtido	Valor de t esperado
Decantação e Filtração	1.285,53	890,51	7,91	2,045
Decantação e Centrifugação	675,50	1.185,32	3,12	2,045
Centrifugação e Filtração	613,37	837,79	4,01	2,045

#### TABELA 2.

Teste t de Student para os resultados dos três métodos de concentração da amostra da Represa Billings.

Método de concentração	d	β	Valor de t obtido	Valor de t esperado
Centrifugação e Filtração	59.150,21	29.419,68	10,83	2,048
Decantação e Filtração	111.341,55	34.595,8	17,38	2,048
Decantação e Centrifugação	53.391,23	42.407.18	6,90	2,045

## TABELA 3.

Resultados estatísticos dos exames da amostra da Represa Billings.

Métodos	i Filtração	Centrifugação	Decantação	
Parâmetro <b>s</b>	rittação	Centrilugação		
х	12.912,14	73.446,00	752.126.837,00	
Variância	53.190.779,57	766.630.741,40	752.180.720,70	
Desvio padrão	7.289,09	27.688,10	27.425,91	
Coeficiente de variação	56%	38%	22%	

## TABELA 4.

Resultados estatísticos dos exame da amotra da Represa Nossa Senhora das Graças.

Métodos	Filtração	Centrifugação	Decantação
Parâmetros			2
x	2.321,00	2.938,37	3.610,53
Variância	463.585,38	689.743,76	270.784,39
Desvio padrão	680,87	830,51	520,37
Coeficiente de variação	29%	28%	14%