

Catálogo de diatomáceas da região Centro-Oeste brasileira

Weliton José da Silva¹, Ina de Souza Nogueira² & Maria da Graça Machado Souza²

¹Universidade Federal de Goiás, Instituto de Ciência Biológicas – Laboratório de Análise e Gerenciamento Ambiental de Recursos Hídricos, C. P. 131, Campus II, 74001-970, Goiânia, GO. welitonidasilva@yahoo.com.br, nogueira@icb.ufg.br

²Universidade de Brasília, Instituto de Ciências Biológicas, Departamento de Botânica, Campus Universitário Darcy Ribeiro, Asa Norte, C.P. 04457, 70910-970, Brasília, DF. gmachado@unb.br

Recebido em 19.XII.2010. Aceito em 24.VI.2011.

RESUMO – São apresentados o levantamento das pesquisas e táxons de diatomáceas da região Centro-Oeste brasileira, indicando áreas prioritárias para os estudos desses organismos. Foram registrados 38 trabalhos (16 dissertações/teses, um relatório ambiental, 19 publicações em periódicos e dois capítulos de livros) no período de 1970 a 2009. Registrou-se 64 gêneros e 503 táxons específicos e infraespecíficos. O gênero mais representativo em número de táxons foi *Eunotia* (81 táxons) e o mais citado foi *Navicula* (105 localidades). *Ulnaria ulna* foi a espécie com maior número de citações (57 citações). Goiás foi a Unidade da Federação mais rica em número de táxons (377 táxons específicos e infraespecíficos), seguida do Distrito Federal (219). Mato Grosso e Mato Grosso do Sul apresentaram baixo número de táxons (22 e 10, respectivamente) devido à escassez de trabalhos sobre diatomáceas para a região, sendo portanto, consideradas áreas prioritárias para estudos sobre a biodiversidade desses organismos.

Palavras-chave: *Bacillariophyta*, biodiversidade, conservação

ABSTRACT – Diatom Catalog from the Central-Western region of Brazil. We present a the survey of research on diatom taxa from the Brazilian Central-Western region, indicating priority areas for the study of these organisms. We registered 38 studies (16 dissertations/theses, one report, 19 studies in periodicals and two book chapters) during the period from 1970 to 2009. Sixty-four genera and 503 specific and infraspecific taxa were reported. The most representative genus was *Eunotia* (81 taxa) and the most cited genus was *Navicula* (105 places). *Ulnaria ulna* was the most cited species (57 citations). Goiás was the richest Federal Unit with about 377 specific and infraspecific taxa, followed by the Federal District (219). Mato Grosso and Mato Grosso do Sul presented the lowest number of taxa (22 and 10, respectively); due to the scarce number of studies on diatoms in this region, this region should be regarded as a priority region on the biodiversity of these organisms.

Key words: *Bacillariophyta*, biodiversity, conservation

INTRODUÇÃO

O Brasil é um dos principais atores no cenário mundial quanto à biodiversidade, abrigando cerca de 14% da diversidade biológica do planeta, muito desta ainda desconhecida (Lewinsohn & Prado, 2002). Dentre os estudos sobre biodiversidade brasileira apenas uma pequena parte refere-se a ambientes de águas interiores (Agostinho *et al.*, 2005). Tal fato torna-se preocupante quando se considera ainda informações recentes que demonstram a degradação de ambientes aquáticos epicontinentais ao longo de todo o país (Tundisi, 2003).

Estimativas apontam que existam cerca de 37.000 espécies de algas (incluindo cianobactérias) em todo o planeta (Hammond, 1992), dos quais 25% podem ser encontrados no Brasil (Rocha, 2002; Agostinho *et al.*, 2005). No entanto, esse é ainda um grupo insuficientemente estudado nos sistemas aquáticos brasileiros em geral, já que muitos desses estudos foram realizados nas regiões sul e sudeste do país (e.g. Alves-da-Silva & Hahn, 2001; Tremarin *et al.*, 2009; Menezes & Dias, 2001; Moreira-Filho *et al.*, 1985; Torgan *et al.*, 1999; Torgan *et al.*, 2001; Torgan *et al.*, 2003). Isso se torna ainda mais crítico quando

voltamos a atenção para a região Centro-Oeste.

A região Centro-Oeste conta com uma área de 1.612.077,2 km², sendo uma das principais mantenedoras das grandes bacias hidrográficas do país. Nela constam afluentes de cinco unidades hidrográficas brasileiras: Amazônica, Tocantins-Araguaia, Paraguai, Paraná e São Francisco (PNRH, 2006), que percorrem dois grandes biomas, o Cerrado e o Pantanal.

Localizada numa área de expansão agrícola, a região Centro-Oeste vem sofrendo constantemente com o desmatamento para o estabelecimento de lavouras e a captação de água para o abastecimento de pivôs. Destacam-se ainda a construção de canais e hidrovias, a pesca predatória e a pecuária intensiva (Tundisi, 2003), além de poluição e eutrofização dos sistemas aquáticos, o que é destacado por Agostinho *et al.* (2005) como uma das principais causas da perda da biodiversidade nesses ecossistemas. Assim, o conhecimento da biodiversidade desses ambientes torna-se cada vez mais necessário a fim de auxiliar no estabelecimento de políticas de manejo e conservação.

Para o Brasil, estudos que compilam o conhecimento da flora de algas para ambientes aquáticos epicontinentais demonstram a insipiência no conhecimento desses organismos junto à região Centro-Oeste (e.g. Tremarin *et al.*, 2009; Eskinazi-Leça *et al.*, 2010; Torgan *et al.*, 1999; Torgan *et al.*, 2003). Três catálogos são fundamentais no inventariamento da ficoflorula desta região. O primeiro, em dois fascículos, para o estado do Mato Grosso (MT), foi realizado por De-Lamonica-Freire (1989a; b) o qual listou 480 táxons de algas sem mencionar diatomáceas. O segundo, realizado para o Distrito Federal (DF) por Senna *et al.* (1998) registra 711 epítetos, dos quais 65 são diatomáceas. Uma recente lista das espécies do Brasil registra para a região apenas 25 táxons específicos e infraespecíficos de diatomáceas (Eskinazi-Leça *et al.*, 2010).

Assim, este trabalho teve como objetivo efetuar o levantamento das pesquisas e dos táxons de diatomáceas dulciaquícolas ocorrentes na região Centro-Oeste, verificando áreas prioritárias para futuros estudos sobre a diversidade desses organismos.

MATERIAL E MÉTODOS

Trabalhos que citam diatomáceas foram localizados junto às principais bibliotecas na região

Centro-Oeste, em principais periódicos nacionais e internacionais, até janeiro de 2009. Os profissionais ficólogos instalados na região também foram consultados. Consideraram-se somente trabalhos que referenciaram as diatomáceas em nível infragenérico (Tabela 1).

O termo “citação” é considerado ao longo do texto como o número de táxons que ocorreram em um determinado ambiente. Em um Estado este táxon pode ser citado para mais de uma localidade, assim ele terá tantas citações quanto localidades em que ele foi encontrado no Estado. A riqueza é considerada como a soma de unidades taxonômicas específicas e infraespecíficas (mesmo que seja citada para mais de um ambiente). Nomes de espécies foram considerados citações diferentes quando comparadas às variedades típicas das espécies, no caso em que não houve discriminação se pertencia ou não à variedade típica. Por exemplo, *Achnanthidium exiguum* (Grunow) Czarn. foi considerada uma citação diferente de *Achnanthidium exiguum* (Grunow) Czarn. var. *exiguum*. O termo táxon foi empregado para grupos em nível específico e infraespecífico.

Mapas de ocorrência foram plotados para todo o grupo de diatomáceas e também para o gênero e espécie de maior freqüência utilizando o software ArcGis versão 9.2.

RESULTADOS

Registraram-se 38 trabalhos (19 publicações em periódicos, dois capítulos de livros, um relatório ambiental e 16 dissertações ou teses). Mais de 70% das dissertações e/ou teses não foram publicadas, o que restringe os resultados às bibliotecas, programas de pós-graduação e bancos de dados específicos.

Nos trabalhos catalogados encontram-se 503 táxons de diatomáceas, distribuídos em 64 gêneros (Tab. 2). O gênero mais representativo foi *Eunotia* com 81 táxons com ocorrência em 73 localidades. Essa representatividade de táxons deve-se, principalmente, ao trabalho de Reis (2007).

O gênero *Navicula* destaca-se como o que ocorreu em maior número de diferentes localidades (105). O táxon mais citado foi *Ulnaria ulna* (Nitzsch) Compère (61 citações), seguido de *Gomphonema parvulum* (Kütz.) Kütz. (57), *Gomphonema gracile* Ehrenb. (53) e *Encyonema silesiacum* (Bleisch) D.G.Mann (51).

TABELA 1 – Relação de trabalhos que citam diatomáceas em nível infragenérico para a Região Centro-Oeste nas Unidade da Federação (UF): Goiás (GO), Distrito Federal (DF), Mato Grosso (MT) e Mato Grosso do Sul (MS), respectivos municípios e locais de estudo. Código (Cd).

| Cd | Referência | UF | Município | Local de estudo |
|-----|-------------------------------------|----|------------------|---|
| 1 | Bazza (1998) | GO | Caldas Novas | Reservatório de Corumbá CRB 30, região mais próxima à barragem |
| 2 | Bicudo et al. (1995) | MT | Poconé | Pantanal |
| 3 | Brandão & Kravchenko (1997) | GO | Goiânia | Campus Samambaia |
| 4 | Campos & Macedo-Saidah (1990) | GO | Goiânia | Campus Samambaia, Represa Samambaia (Escola de Agronomia) |
| 5a | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 1 (nascente da lagoa), chuva |
| 5b | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 1 (nascente da lagoa), seca |
| 5c | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 1 (nascente da lagoa), chuva |
| 5d | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 1 (nascente da lagoa), seca |
| 5e | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 2 (vazante da lagoa), chuva |
| 5f | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 2 (vazante da lagoa), seca |
| 5g | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 3 (proximidades da vazante), chuva |
| 5h | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 3 (proximidades da vazante), seca |
| 5i | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 4 (proximidades da nascente da lagoa), chuva |
| 5j | Contin & Oliveira (1993) | GO | Itajá | Lagoa Santa, Estação 4 (proximidades da nascente da lagoa), seca |
| 6a | Delgado (2006) | DF | Brasília | Bacia do Descoberto, Material epilítico, Período de chuva |
| 6b | Delgado (2006) | DF | Brasília | Bacia do Descoberto, Material epilítico, Período de seca |
| 7 | Junk et al. (2006) | MT | não especificado | Pantanal |
| 8 | Macedo-Saidah et al. (1987) | GO | Goiânia | Rio Meia Ponte |
| 9 | Mendonça-Galvão (2005) | DF | Brasília | Lago Paranoá |
| 10 | Nabout et al. (2006) | GO | não especificado | Rio Araguaia |
| 13 | Nogueira & Leandro-Rodrigues (1999) | GO | Goiânia | Jardim Botânico Chico Mendes |
| 15 | Oliveira & Calheiros (2000) | MS | Corumbá | Lago Castelo e Rio Paraguai |
| 17 | Oliveira (2004) | DF | Brasília | Bacia do rio Descoberto |
| 19 | Silva, Train & Rodrigues (2001) | GO | Caldas Novas | Reservatório de Corumbá |
| 21 | Souza & Compère (1999) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita |
| 11a | Nascimento-Bessa & Reis (1992) | GO | Goiânia | Captação do Sistema Meia Ponte |
| 11b | Nascimento-Bessa & Reis (1992) | GO | Goiânia | Captação do Sistema Samambaia |
| 12a | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Barreiro das Pedras |
| 12b | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Captação da Saneago |
| 12c | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Conceição |
| 12d | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Dois Irmãos |
| 12e | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Estância |
| 12f | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Fundão |
| 12g | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Haras Conceição |
| 12h | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda José |

Continua

TABELA 1 – Continuação

| Cd | Referência | UF | Município | Local de estudo |
|------|-------------------------|----|-----------------------|---|
| 12i | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Mendes - direita da sede Ribeirão João Leite, Fazenda José Mendes - esquerda da sede |
| 12j | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Lei Garcia |
| 12k | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Marques |
| 12l | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Nova Esperança |
| 12m | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Poções |
| 12n | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Branca - pesque e pague |
| 12o | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Sapato Arcado |
| 12p | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis | Ribeirão João Leite, Ponte da GO222 |
| 12q | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis/Teresópolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Branca - Casa de bombas, Divisão Teresópolis/ Anápolis |
| 12r | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Anápolis/Teresópolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Branca - Ponte próxima a Sede, Divisão Teresópolis/ Anápolis |
| 12s | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Fazenda Santa Helena - curva, esquerda da ponte |
| 12t | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Entre Serra - 2 km direita da Faz. Deuclieus |
| 12u | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, 3ª Brigada |
| 12v | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Captação do Sistema João Leite |
| 12w | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Entre Serra - 2km à direita do ponto anterior |
| 12x | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Fazenda Deuclieus |
| 12y | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Fazenda Laranjeiras |
| 12z | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Fazenda Morro Azul 3 |
| 12aa | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Fazenda santa Tereza |
| 12ab | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Fazenda Serra Azul |
| 12ac | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Parque dos Cisnes |
| 12ad | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Ponte Jardim Guanabara |
| 12ae | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia | Ribeirão João Leite, Setor Santa Genoveva |
| 12af | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Goiânia/Goiânia | Ribeirão João Leite, Parque Ecológico |
| 12ag | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Nerópolis/Teresópolis | Ribeirão João Leite, Antiga estrada para Nerópolis - próximo à bomba |
| 12ah | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Nerópolis/Teresópolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Paraíso |
| 12ai | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Nerópolis/Teresópolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Helena - direita da ponte |
| 12aj | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Nerópolis/Teresópolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Helena - na ponte |
| 12ak | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Teresópolis/Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Branca - pesque e pague |
| 12al | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Teresópolis/Anápolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Branca - Ponte próxima a Sede, Divisão Teresópolis/ Anápolis |
| 12am | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Teresópolis/Nerópolis | Ribeirão João Leite, Antiga Estrada para Nerópolis - próximo à bomba |
| 12an | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Teresópolis/Nerópolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Paraíso |
| 12ao | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Teresópolis/Nerópolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Branca |

Continua

TABELA 1 – Continuação

| - Cd | Referência | UF | Município | Local de estudo |
|------|----------------------------------|----|-----------------------|--|
| 12ap | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Teresópolis/Nerópolis | Casa de bombas, Divisão Teresópolis/ Anápolis Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Helena - direita da ponte |
| 12aq | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Teresópolis/Nerópolis | Ribeirão João Leite, Fazenda Santa Helena - na ponte |
| 12ar | Nascimento-Bessa (1999) | GO | Teresópolis/Nerópolis | Ribeirão João Leite, Ponte Teresópolis/ Nerópolis |
| 14a | Nogueira et al. (2008) | GO | Goiânia | Bosque dos Buritis |
| 14b | Nogueira et al. (2008) | GO | Goiânia | Jardim Botânico |
| 14c | Nogueira et al. (2008) | GO | Goiânia | Lago das Rosas |
| 14d | Nogueira et al. (2008) | GO | Goiânia | Vaca Brava |
| 16a | Oliveira & Krau (1970) | DF | Brasília | Lago Paranoá, Granja do Ipê |
| 16b | Oliveira & Krau (1970) | DF | Brasília | Lago Paranoá, Saco do Torto |
| 18a | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Descoberto, Material epilítico, Período de chuva |
| 18b | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Descoberto, Material epilítico, Período de seca |
| 18c | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Rio Descoberto, Estação I, Córrego Barrocão, próximo às margens, material epilítico, chuva. |
| 18d | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Rio Descoberto, Estação II, montante da barragem, próximo às margens, material epilítico, chuva. |
| 18e | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Rio Descoberto, estação II, rio Descoberto, a montante da barragem, próximo às margens, material epilítico, seca. |
| 18f | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Rio Descoberto, Estação III, a jusante do vertedouro da represa, próximo às margens, material epilítico, chuva. |
| 18g | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Rio Descoberto, Estação III, a jusante do vertedouro da represa, próximo às margens, material epilítico, seca. |
| 18h | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Rio Descoberto, Estação IV, a montante do rio Melchior (Santo Antônio do Descoberto - GO), próximo às margens, material epifítico, chuva. |
| 18i | Reis (2007) | DF | Brasília | Bacia do Rio Descoberto, Estação V, rio Melchior, a jusante do ponto de lançamento de efluente da Bacia do Rio Descoberto, Estação de Tratamento de Esgoto (ETE), em Samambaia, cidade satélite de Brasília, próximo às margens, material epilítico, seca. |
| 20a | Silva et al. (2000) | MS | Corumbá | Canal do Tamengo |
| 20b | Silva et al. (2000) | MS | Corumbá | Rio Paraguai |
| 22a | Souza & Moreira-Filho (1999a, b) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita |
| 22b | Souza & Moreira-Filho (1999a, b) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita, Estação I (7 m da margem), Espremido de macrófitas (Pontederia); |
| 22c | Souza & Moreira-Filho (1999a, b) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita, Estação I (7 m da margem); Espremido de macrófitas (Mayaca sp e Utricularia sp) |
| 22d | Souza & Moreira-Filho (1999a, b) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita, Estação II (12 m da margem); |

Continua

TABELA 1 – Continuação

| Cd | Referência | UF | Município | Local de estudo |
|-----|----------------------------------|----|---------------------|--|
| 22e | Souza & Moreira-Filho (1999a, b) | DF | Planaltina | Espremido de macrófita (Mayaca sp e Utricularia sp) Lagoa Bonita, Estação II (12 m da margem); Espremido de macrófita não identificada |
| 23a | Souza (1994) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita |
| 23b | Souza (1994) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita, Estação I (7 m da margem), Espremido de macrófitas (Pontederia); |
| 23c | Souza (1994) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita, Estação I (7 m da margem); Espremido de macrófitas (Mayaca sp e Utricularia sp) |
| 23d | Souza (1994) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita, Estação II (12 m da margem); Espremido de macrófita (Mayaca sp e Utricularia sp) |
| 23e | Souza (1994) | DF | Planaltina | Lagoa Bonita, Estação II (12 m da margem); Espremido de macrófita não identificada |
| 24a | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 26, Chuva, Ribeirão Piripiri |
| 24b | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 9, Chuva, Rio São Pedro. Estrada entre São João da Aliança |
| 24c | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 9, Seca, Rio São Pedro. Estrada entre São João da Aliança |
| 24d | Souza & Oliveira (2007) | GO | Vila Boa | Estação 31, Chuva, Córrego Extrema, Estrada Vila Boa, Flôres de Goiás ou Aparecida do Norte |
| 24f | Souza & Oliveira (2007) | GO | Flores de Goiás | Estação 20, Seca, Rio dos Macacos |
| 24g | Souza & Oliveira (2007) | GO | Flores de Goiás | Estação 21, Seca, Rio Correntes, Próximo à Faz. Saranã. Acesso a 1km após o rio dos macacos e depois 19,4km do inicio da estrada existe a estrada Flores, Iaciara. |
| 24h | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 10, Chuva, Córrego Água Fria |
| 24i | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 10, Seca, Córrego Água Fria |
| 24j | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 11, Chuva, Rio Jataí (Próximo ao bar do Jacaré) |
| 24k | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa bar | Estação 11, Seca, Rio Jataí (Próximo ao do Jacaré) |
| 24l | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 13, Chuva, Rio Itiquira |
| 24m | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 13, Seca, Rio Itiquira |
| 24n | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 14, Chuva, Nascente do rio Paraná |
| 24o | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 14, Seca, Nascente do rio Paraná |
| 24p | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 15, Chuva, Rio Paraná 1, 7,36km da nascente. |
| 24q | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 15, Seca, Rio Paraná 1, 7,36km da nascente. |
| 24r | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 16, Chuva, Rio Salobro (Faz. Sr. Wilson) |
| 24s | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 16, Seca, Rio Salobro (Faz. Sr. Wilson) |
| 24t | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 17, Seca, Rio Crixás |
| 24u | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 18, Chuva, Rio Mato Grosso |
| 24v | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 18, Seca, Rio Mato Grosso |
| 24w | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 29, Seca, Rio Paraná (Estação Paraná 0), Estrada de terra Formosa, Vila Boa |

Continua

TABELA 1 – Continuação

| Cd | Referência | UF | Município | Local de estudo |
|------|-------------------------|----|---------------------|--|
| 24x | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 30, Chuva, Rio Cangalha, Estrada de terra Formosa, Vila Boa |
| 24y | Souza & Oliveira (2007) | GO | Formosa | Estação 30, Seca, Rio Cangalha, Estrada de terra Formosa, Vila Boa |
| 24z | Souza & Oliveira (2007) | GO | Iaciara | Estação 1, Seca, 0 |
| 24aa | Souza & Oliveira (2007) | GO | Iaciara | Estação 2, Seca, Rio São Mateus |
| 24ab | Souza & Oliveira (2007) | GO | Iaciara | Estação 4, Chuva, Rio Paranã (Estação Paranã 3) |
| 24ac | Souza & Oliveira (2007) | GO | Iaciara | Estação 4, Seca, Rio Paranã (Estação Paranã 3) |
| 24ad | Souza & Oliveira (2007) | GO | Nova Roma | Estação 5, Seca, Rio Paranã (Estação Paranã 4), Estrada Iaciara, Nova Roma |
| 24ae | Souza & Oliveira (2007) | GO | Nova Roma | Estação 6, Chuva, Córrego Morcego, 3km sentido Nova Roma, Cana Brava |
| 24af | Souza & Oliveira (2007) | GO | Nova Roma | Estação 6, Seca, Córrego Morcego, 3km sentido Nova Roma, Cana Brava |
| 24ag | Souza & Oliveira (2007) | GO | Nova Roma | Estação 7, Chuva, Córrego Forquilha, Estrada Nova Roma, Alto Paraíso, Entre Amendoin e Cormari |
| 24ah | Souza & Oliveira (2007) | GO | Nova Roma | Estação 7, Seca, Córrego Forquilha, Estrada Nova Roma, Alto Paraíso, Entre Amendoin e Cormari |
| 24ai | Souza & Oliveira (2007) | GO | Nova Roma | Estação 8, Chuva, Rio São Bartolomeu, Estrada Nova Roma, Alto Paraíso |
| 24aj | Souza & Oliveira (2007) | GO | Nova Roma | Estação 8, Seca, Rio São Bartolomeu, Estrada Nova Roma, Alto Paraíso |
| 24ak | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 23, Chuva, Ribeirão Faria |
| 24al | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 23, Seca, Ribeirão Faria |
| 24am | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 24, Chuva, Córrego Ribeirão |
| 24an | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 24, Seca, Córrego Ribeirão |
| 24ao | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 25, Chuva, Ribeirão Extrema |
| 24ap | Souza & Oliveira (2007) | GO | São João da Aliança | Estação 25, Seca, Ribeirão Extrema |

TABELA 2 – Táxons específicos e infraespecíficos de diatomáceas ocorrentes na região Centro-Oeste (códigos dos trabalhos encontram-se na TABELA 1).

| Táxon | Trabalhos |
|---|--|
| <i>Achnanthes kryophila</i> J.B.Petersen | |
| = <i>Navicula seminulum</i> var. <i>intermedia</i> Hust. | 5j |
| <i>Achnanthidium affine</i> (Grunow) Czarn. | 24g, 24i, 24j, 24k, 24l, 24m, 24y, 24ak, 24al, 24ap, 24c |
| <i>Achnanthidium catenatum</i> (Billy & Marvey) Lange-Bert. | 24f, 24h, 24k, 24ad, 24am, 24an, 24ap |
| <i>Achnanthidium exiguum</i> (Grunow) Czarn. | 9 |
| = <i>Achnanthes exigua</i> Grunow | 11a, 11b |
| <i>Achnanthidium exiguum</i> (Grunow) Czarn. var. <i>exiguum</i> | 24f, 24j, 24k, 24m, 24r, 24t, 24u, 24v, 24z, 24aa, 24ab, |
| 24ac, 24ad, 24ae, 24af, 24ag, 24ai, 24aj, 24ap, 24d | |
| = <i>Achnanthes exigua</i> Grunow var. <i>exigua</i> | 8 |
| <i>Achnanthidium exiguum</i> (Grunow) Czarn. var. <i>constrictum</i> (Grunow) | |
| wN.A.Andresen, Stoermer & Kreis | |
| = <i>Achnanthes exigua</i> var. <i>constricta</i> Hust. | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 24f, 24g, 24k, 24l, 24m, 24v, 24aa, 24ac, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24al, 24ao, 24ap |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|--|
| <i>Achnanthidium exiguum</i> (Grunow) Czarn. var. <i>heterovalvum</i> (Krasske) Czarn. | |
| = <i>Achnanthes exigua</i> var. <i>heterovalva</i> Krasske | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| <i>Achnanthidium exilis</i> (Kütz.) Round & Bukht. | 9 |
| <i>Achnanthidium inflatum</i> (Kütz.) Hutton | |
| = <i>Achnanthes inflata</i> Grunow | 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| <i>Achnanthidium inflatum</i> (Kütz.) Hutton var. <i>inflatum</i> | |
| = <i>Achnanthes inflata</i> Grunow var. <i>inflata</i> | 8, 24a |
| <i>Achnanthidium linearis</i> (W.Sm.) Round & Bukht. | |
| = <i>Achnanthes linearis</i> (W.Sm) Grunow | 5g |
| <i>Achnanthidium minutissimum</i> (Kütz.) Czarn. | 9, 14b, 14d, |
| = <i>Achnanthes minutissima</i> Kütz. | 19 |
| <i>Achnanthidium minutissimum</i> (Kütz.) Czarn. var. <i>minutissimum</i> | 24f, 24g, 24h, 24i, 24j, 24k, 24l, 24m, 24p, 24q, 24s, 24t, 24u, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24ak, 24al, 24an, 24ap, 24b, 24c, 24d |
| = <i>Achnanthes minutissima</i> Kütz. var. <i>minutissima</i> | 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Achnanthidium saprophilum</i> (H.Kobayasi & Mayama) Round & Bukht. | 24f, 24g, 24p, 24q, 24s, 24t, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ad, 24af, 24al, 24an, 24ap, 24b, 24c |
| <i>Actinella amazoniana</i> Kociolek | 18b |
| <i>Actinella brasiliensis</i> Grunow var. <i>brasiliensis</i> | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Actinella curvata</i> Kociolek | 18b |
| <i>Actinella gracilis</i> Kociolek | 18b |
| <i>Actinella guianensis</i> Grunow | 2 |
| <i>Actinella guianensis</i> Grunow var. <i>guianensis</i> | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Actinella manguinii</i> Kociolek, K.Rhode & D.M.Williams | 18a, 18c, 18d, 18e, 18i |
| <i>Actinella robusta</i> Hust. | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Adlafia bryophila</i> (J.B.Petersen) Lange-Bert. | |
| = <i>Navicula bryophila</i> J.B.Petersen | 12e, 12g, 12h, 12k, 12l, 12m, 12n, 12o, 12p, 12x, 12aa, 12al, 12ao, 12ap, 12ar |
| <i>Adlafia coringii</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 24r, 24t, 24v, 24w, 24ag |
| <i>Adlafia drouetiana</i> (R.M.Patrick) Metzeltin & Lange-Bert. | 6b, 24ag, 24ah, 24m |
| <i>Adlafia aff. minuscula</i> (Grunow) Lange-Bert. var. <i>minuscula</i> | 6b |
| <i>Adlafia aff. muscora</i> (Kociolek & Reviers) Moser, Lange-Bert. & Metzeltin | 6b |
| <i>Amphipleura lindheimeri</i> Grunow var. <i>lindheimeri</i> | 24g, 24k, 24s, 24t, 24v, 24w, 24z, 24aa, 24ab, 24ad, 24af, 24ah, 24aj |
| = <i>Amphipleura lindheimeri</i> Grunow | 8, 12v, 12w, 12x, 12z, 12aa, 12ac, 12ad, 12ae, 12ai, 12aj, 12ar |
| <i>Amphora copulata</i> (Kütz.) Schoeman & Archibald var. <i>copulata</i> | 9 |
| = <i>Amphora libyca</i> Ehrenb. | 24f, 24g, 24i, 24k, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24y, 24aa, 24ab, 24ae, 24af, 24ag, 24ah, 24ap |
| = <i>Amphora libyca</i> Ehrenb. var. <i>libyca</i> | 4 |
| = <i>Amphora ovalis</i> var. <i>libyca</i> (Ehrenb.) Cleve | 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24w, 24aa, 24ab, 24ad, 24ag, 24ai, 24am, 24an, 24ao, 24a, 24d |
| <i>Amphora montana</i> Krasske | 3, 8, 17 |
| <i>Amphora ovalis</i> (Kütz.) Kütz. | |
| <i>Aneumastus tuscula</i> (Ehrenb.) D.G.Mann & A.J.Stickle | 8 |
| <i>Navicula punctatae</i> W.Arnett | 9, 13 |
| <i>Aulacoseira agassizii</i> (Ostenf.) Simonsen | 14c, 14d |
| <i>Aulacoseira agassizii</i> var. <i>malayensis</i> (Hust.) Simonsen | |
| <i>Aulacoseira alpigena</i> (Grunow) Krammer | |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|--|
| = <i>Aulacoseira alpigea</i> (Grunow) Krammer | 2 |
| <i>Aulacoseira ambigua</i> (Grunow) Simonsen | 9, 12q, 12x, 12z, 12aa, 12ae, 12ai, 17, 19, 24ab, 22d, 22e |
| = <i>Aulacoseira ambigua</i> (Grunow) Simonsen var. <i>ambigua</i> f. <i>ambigua</i> | 2, 23d, 23e |
| <i>Aulacoseira distans</i> (Ehrenb.) Simonsen | 7, 17, 15, 20a |
| <i>Aulacoseira granulata</i> (Ehrenb.) Simonsen | 1, 10, 17, 19, 20a, 20b |
| = <i>Melosira granulata</i> (Ehrenb.) Ralfs | 3 |
| <i>Aulacoseira granulata</i> (Ehrenb.) Simonsen var. <i>granulata</i> | 9, 14b, 14c, 14d, 15 |
| = <i>Melosira granulata</i> (Ehrenb.) Ralfs var. <i>granulata</i> | 4, 8 |
| <i>Aulacoseira granulata</i> (Ehrenb.) Simonsen var. <i>angustissima</i> (O.Müll.) Simonsen | 9, 14b, 14c, 14d, 15, 19 |
| = <i>Melosira granulata</i> var. <i>angustissima</i> O.Müll. | 4 |
| <i>Aulacoseira herzogii</i> (Lemmerm.) Simonsen | 2, 10, 19, 15 |
| <i>Aulacoseira italicica</i> (Ehrenb.) Simonsen | 2, 10, 14b, 14c, 14d, 20a |
| <i>Aulacoseira muzzanensis</i> (F.Meister) Krammer | 2 |
| <i>Brachysira brebissonii</i> R.Ross | 6a, 6b, 24h, 24n, 24o, 24ab, 24ag, 24ai |
| = <i>Anomoeoneis brachysira</i> (Bréb. ex Rabenh.) Cleve var. <i>brachysira</i> | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Brachysira neoxilis</i> Lange-Bert. | 6a, 6b |
| <i>Brachysira procera</i> Lange-Bert. & Moser | 6b |
| <i>Brachysira serians</i> (Bréb. ex Kütz.) Round & D.G.Mann var. <i>serians</i> | 8, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| = <i>Anomoeoneis serians</i> (Bréb.) Cleve var. <i>serians</i> | 21 |
| <i>Brachysira staurophora</i> Souza & Compère | 6b |
| <i>Brachysira subrostrata</i> Lange-Bert. | 24g, 24ag |
| <i>Brachysira vitrea</i> (Grunow) R.Ross var. <i>vitrea</i> | 24q, 24r, 24t, 24v, 24w, 24y, 24aa, 24ab, 24ag, 24a, 24b, 24c |
| <i>Caloneis bacillum</i> (Grunow) Cleve var. <i>bacillum</i> | 6b |
| <i>Caloneis butantana</i> Krasske | 5g |
| <i>Capartogramma crucicula</i> (Grunow ex Cleve) R.Ross | 6b |
| <i>Caloneis hyalina</i> Hust. var. <i>hyalina</i> | 24s |
| <i>Caloneis undulata</i> (W.Greg.) Krammer | 24f, 24ag, 24a |
| <i>Caloneis ventricosa</i> var. <i>minuta</i> (Grunow) R.M.Patrick | 12v, 12aa |
| <i>Cavinula variostriata</i> (Krasske) D.G.Mann | 6b |
| = <i>Navicula variostriata</i> Krasske | 6a, 6b |
| <i>Chamaepinnularia begeri</i> (Krasske) Lange-Bert. var. <i>begeri</i> | 22b, 22c |
| = <i>Navicula begeri</i> Krasske var. <i>begeri</i> | 6b |
| <i>Chamaepinnularia brasiliopsis</i> Metzelton & Lange-Bert. | 6a, 6b |
| <i>Chamaepinnularia krookii</i> (Grunow) Lange-Bert. & Krammer | 6b |
| = <i>Pinnularia krookii</i> (Grunow) Cleve var. <i>krookii</i> | 8 |
| <i>Chamaepinnularia mediocris</i> (Krasske) Lange-Bert. var. <i>mediocris</i> | 5h |
| = <i>Navicula mediocris</i> Krasske var. <i>mediocris</i> | 8 |
| <i>Cocconeis fluviatilis</i> J.H. Wallace | 24f, 24g, 24i, 24k, 24m, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24af, 24ag, 24ah, 24ak, 24al, 24an, 24ap, 24b, 24d |
| <i>Cocconeis neodiminuta</i> Krammer | 5c, 12h, 12n, 12p, 12r, 12s, 12t, 12u, 12w, 12y, 12ab, 12ac, 12af, 12ai, 12aj, 12ar |
| = <i>Cocconeis diminuta</i> Pant. | 5e, 5f, 5g, 5h, 12a, 12d, 12e, 12f, 12g, 12h, 12i, 12j, 12k, 12m, 12o, 12q, 12x, 12ag, 12ai, 12aj |
| <i>Cocconeis placentula</i> Ehrenb. | Continua |
| <i>Cocconeis placentula</i> var. <i>euglypta</i> (Ehrenb.) Grunow | IHERINGIA, Sér. Bot., Porto Alegre, v. 66, n. 1, p. 61-86, julho 2011 |
| <i>Cocconeis placentula</i> var. <i>lineata</i> (Ehrenb.) Van Heurck | |
| <i>Craticula ambigua</i> (Ehrenb.) D.G.Mann var. <i>ambigua</i> | |
| = <i>Navicula cuspidata</i> var. <i>ambigua</i> (Ehrenb.) Kirch. | |

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|--|
| <i>Craticula cuspidata</i> (Kütz.) D.G.Mann var. <i>cuspidata</i> | |
| = <i>Navicula cuspidata</i> (Kütz.) Kütz.var. <i>cuspidata</i> | 8 |
| <i>Craticula molestiformis</i> (Hust.) Lange-Bert. | 6b |
| <i>Craticula perrotetii</i> Grunow | |
| = <i>Navicula perrotetii</i> (Grunow) Grunow | 5i |
| <i>Craticula riparia</i> (Hust.) Lange-Bert. var. <i>riparia</i> | 6a, 6b |
| <i>Craticula submolesta</i> (Hust.) Lange-Bert. | 6a, 6b |
| <i>Craticula vixnegligenda</i> Lange-Bert. | 24ai, 24ak, 24an, 24ap, 24c, 24o |
| <i>Craticula vixvisibilis</i> var. <i>distinctor</i> Lange-Bert. | 24ap |
| <i>Cyclotella comta</i> (Ehrenb.) Kütz. | 8 |
| <i>Cyclotella meneghiniana</i> Kütz. | 2, 13, 15, 14a, 14b, 14c, 14d, 19 |
| = <i>Cyclotella neneghiniana</i> Kütz. | 12c, 12f, 12k, 12p, 12x, 12z, 12ag, 12ai, 12ar |
| <i>Cyclotella meneghiniana</i> Kütz. var. <i>meneghiniana</i> | 22b, 22c, 23b, 23c, 24f, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24y, 24, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24af, 24ag, 24a |
| = <i>Cyclotella menighiniana</i> Kütz. var. <i>meneghiniana</i> | 8 |
| <i>Cymbella affinis</i> Kütz. | 3, 8, 9, 12ad, 12ae, 12aj |
| <i>Cymbella affinis</i> Kütz. var. <i>affinis</i> | 4, 24f, 24g, 24i, 24j, 24k, 24p, 24q, 24s, 24t, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24af, 24ah, 24aj, 24al, 24ap, 24c |
| <i>Cymbella kolbei</i> Hust. var. <i>kolbei</i> | |
| = <i>Cymbella hustedtii</i> var. <i>hustedtii</i> f. <i>stigmata</i> Compère | 24g, 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24w, 24y, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ag, 24ai, 24d |
| <i>Cymbella perpusilla</i> A.Cleve var. <i>moreirae</i> Rodrigues | 24l, 24r, 24am, 24an |
| <i>Cymbella tumida</i> (Bréb. ex Kütz.) Van Heuk var. <i>tumida</i> | 8, 24v |
| <i>Cymbella turgida</i> W.Greg. | 3 |
| <i>Cymbella turgida</i> W.Greg. var. <i>turgida</i> | 4, 8 |
| <i>Cymbella turgidula</i> Grunow var. <i>turgidula</i> | 24g, 24q, 24s, 24t, 24w, 24y, 24aa, 24ab, 24ag, 24ao, 24c |
| <i>Cymbella ventricosa</i> (Kütz.) Kütz. var. <i>lunata</i> (W.Sm.) Woodhead & Tweed | 4 |
| <i>Cymbopleura acuta</i> (A.W.F.Schmidt) Krammer var. <i>acuta</i> | 24i, 24k, 24aj, 24al, 24ap |
| <i>Cymbopleura amphicephala</i> (Nägeli) Krammer | |
| = <i>Cymbella amphicephala</i> Nägeli var. <i>amphycephala</i> | 3, 4, 8, 12aa |
| <i>Cymbopleura cuspidata</i> (Kütz.) Krammer var. <i>cuspidata</i> | 8, 24ap |
| = <i>Cymbella cuspidata</i> Kütz. var. <i>cuspidata</i> | |
| <i>Cymbopleura naviculiformis</i> (Auerw.) Krammer | 9 |
| = <i>Cymbella naviculiformes</i> Auerw. | 17 <i>Cymbopleura naviculiformis</i> (Auerw.) Krammer |
| = <i>Cymbella naviculiformis</i> Auerw. var. <i>naviculiformis</i> | |
| = <i>Cymbella naviculiformis</i> Auerw.var. <i>naviculiformis</i> | 24i, 24ap |
| <i>Diadesmis conservacea</i> Kütz. var. <i>conservacea</i> | 6b, 24m, 24u, 24w, 24ab, 24ae, 24ag, 24am, 24ao, 24ap |
| <i>Diadesmis conservacea</i> var. <i>conservacea</i> f. <i>rostrata</i> (Krasske) Metzeltin & Lange-Bert. | |
| = <i>Navicula conservacea</i> (Kütz.) Grunow var. <i>conservacea</i> | 24u, 24w |
| <i>Diadesmis contenta</i> (Grunow) D.G.Mann var. <i>contenta</i> | 6a, 6b, 24r, 24u, 24ab, 24ag, 24ai, 24an, 24ap, 24a |
| <i>Diatoma vulgare</i> Bory | 3, 8 |
| <i>Diatoma vulgare</i> Bory var. <i>vulgare</i> | 4 |
| <i>Diploneis pseudovalis</i> Hust. var. <i>pseudovalis</i> | 24s |
| <i>Diploneis smithii</i> (Bréb.) Cleve | 5e, 5g |
| <i>Diploneis subovalis</i> Cleve var. <i>subovalis</i> | 6b, 24m, 24s, 24v, 24ab, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24a |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|--|
| <i>Discostella pseudostelligera</i> (Hust.) Houk & Klee | |
| = <i>Cyclotella pseudostelligera</i> Hust. | 9 |
| <i>Discostella stelligera</i> (Cleve & Grunow) Houk & Klee | 14b, 14d |
| = <i>Cyclotella stelligera</i> Cleve & Grunow | 17 |
| = <i>Cyclotella stelligera</i> Cleve & Grunow | 1 |
| <i>Discostella stelligera</i> (Cleve & Grunow) Houk & Klee var. <i>stelligera</i> | |
| = <i>Cyclotella stelligera</i> Cleve & Grunow var. <i>stelligera</i> | 24f, 24y, 24ab, 24ac, 24ad, 24a |
| <i>Encyonema augustecapitatum</i> Krammer var. <i>angustecapitatum</i> | 24n, 24ag, 24am |
| <i>Encyonema caronianum</i> Krammer var. <i>caronianum</i> | 24f, 24g, 24h, 24i, 24k, 24m, 24q, 24t, 24v, 24w, 24z, 24ac, 24ad, 24ag, 24ah, 24aj, 24al, 24an, 24b, 24c |
| <i>Encyonema minutum</i> (Hilse) D.G.Mann | |
| = <i>Cymbella minuta</i> Hilse | 3 |
| <i>Encyonema minutum</i> (Hilse) D.G.Mann var. <i>minutum</i> | 24g, 24h, 24i, 24j, 24k, 24l, 24m, 24n, 24o, 24q, 24u, 24y, 24aa, 24ab, 24ad, 24ag, 24ai, 24aj, 24ak, 24al, 24am, 24an, 24ao, 24ap, 24a, 24b, 24c |
| = <i>Cymbella minuta</i> Hilse var. <i>minuta</i> | 4, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Encyonema neogracile</i> Krammer | |
| = <i>Encyonema gracile</i> Rabenh. | 12f, 12r, 12w |
| = <i>Cymbella gracilis</i> (Rabenh.) Cleve | 3 |
| <i>Encyonema neogracile</i> Krammer var. <i>neogracile</i> | 24l, 24m, 24ai, 24an |
| = <i>Cymbella gracilis</i> (Rabenh.) Cleve var. <i>gracilis</i> | 4, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Encyonema neomesianum</i> Krammer | 24g, 24i, 24j, 24k, 24q, 24t, 24ab, 24af, 24ag, 24ai, 24a, 24c |
| = <i>Cymbella mesiana</i> Cholnoky | 12ad, 12ae, 12u, 12v, 12w |
| <i>Encyonema neomesianum</i> Krammer var. <i>neomesianum</i> | |
| = <i>Cymbella turgida</i> var. <i>pseudogracilis</i> Cholnoky | 5a, 5b, 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| <i>Encyonema silesiacum</i> (Bleisch) D.G.Mann | 9, 12a, 12b, 12c, 12d, 12e, 12g, 12h, 12j, 12l, 12m, 12o, 12v, 12w, 12x, 12z, 12aa, 12ab, 12ac, 12am, 12an, 12ao, 12ar, 24h, 24i, 24j, 24k, 24l, 24m, 24p, 24q, 24r, 24s, 24u, 24w, 24y, 24ab, 24ae, 24af, 24ag, 24ah, 24aj, 24ak, 24al, 24am, 24an, 24ao, 24ap, 24a, 24b, 24c |
| <i>Encyonema silesiacum</i> (Bleisch ex Rabenh.) D.G.Mann var. <i>silesiacum</i> | |
| = <i>Cymbella minuta</i> var. <i>silesiaca</i> Bleisch ex Rabenh.) P.Reimer | 4 |
| <i>Encyonema simile</i> Krammer var. <i>simile</i> | 24j, 24m, 24n, 24q, 24t, 24aa, 24ac, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24am, 24an |
| <i>Encyonema venezolanum</i> Krammer var. <i>venezolanum</i> | 24f, 24g, 24i, 24k, 24l, 24p, 24q, 24t, 24v, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24ak, 24al, 24an, 24ap, 24c |
| <i>Encyonema ventricosum</i> (Kütz.) Grunow | |
| = <i>Cymbella ventricosa</i> Kütz. | 3, 5b, 5f, 5h, 5j, 8, 11a, 11b |
| <i>Encyonopsis frequentis</i> Krammer var. <i>frequentis</i> | 24m, 24ab, 24ag, 24ak, 24am, 24an |
| <i>Encyonopsis lanceola</i> (Grunow) Krammer var. <i>lanceola</i> | 24l, 24m, 24y, 24ai |
| <i>Encyonopsis neoamphioxys</i> Krammer var. <i>neoamphioxys</i> | |
| = <i>Cymbella amphioxys</i> (Kütz.) Grunow var. <i>amphioxys</i> | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Encyonopsis subspicula</i> Krammer var. <i>subspicula</i> | 24l, 24m |
| <i>Eolimna minima</i> (Grunow) Lange-Bert. | 6b, 24f, 24g, 24k, 24l, 24m, 24p, 24r, 24t, 24u, 24v, 24w, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24af, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24ak, 24al, 24ap, 24c, 24d |
| <i>Eolimna subminuscula</i> (Manguin) Moser, Lange-Bert. & Metzeltin | 6b |
| <i>Eolimna subminuscula</i> (Manguin) Moser, Lange-Bert. & Metzeltin var. <i>subminuscula</i> | 24p, 24r, 24w, 24d |
| <i>Eunotia arculus</i> Lange-Bert. & M.Nörpel | 18b, 18d, 18i |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|--|--|
| <i>Eunotia arcus</i> Ehrenb. var. <i>arcus</i> | 3, 4 |
| <i>Eunotia asterionelloides</i> Hust. var. <i>asterionelloides</i> | 3, 4 |
| <i>Eunotia bidens</i> Ehrenb. | 16a |
| <i>Eunotia bidentula</i> W.Sm. | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia bilunaris</i> (Ehrenb.) Souza var. <i>bilunaris</i> | 2, 9, 17, 18a, 18c, 18e, 18g, 18i, 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e, 24n, 24ag |
| = <i>Eunotia lunaris</i> (Ehrenb.) Grunow | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| <i>Eunotia bilunaris</i> var. <i>mucophila</i> Lange-Bert., M.Nörpel & Alles | 18e |
| <i>Eunotia camelus</i> Ehrenb. | 2, 3, 4, 5j, 8, 23d, 23e |
| <i>Eunotia camelus</i> Ehrenb. var. <i>camelus</i> | 18a, 18b, 18d, 22d, 22e |
| <i>Eunotia camelus</i> var. <i>didymodon</i> Grunow | 8 |
| <i>Eunotia curvata</i> (Kütz.) Langerst. | 15, 20a, 20b |
| <i>Eunotia didyma</i> Hust. ex C.Zimm. | 2, 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j, 23b, 23c |
| <i>Eunotia didyma</i> Hust. ex C.Zimm. var. <i>didyma</i> | 18b, 22b, 22c |
| <i>Eunotia didyma</i> var. <i>claviculata</i> Hust. ex C.Zimm. | 5e, 5g, 5i |
| <i>Eunotia didyma</i> var. <i>gibbosa</i> Hust. ex C.Zimm. | 8 |
| <i>Eunotia didyma</i> var. <i>media</i> Hust. ex C.Zimm. | 5f, 5g, 5h, 5j |
| <i>Eunotia diodon</i> Ehrenb. | 3 |
| <i>Eunotia diodon</i> Ehrenb. var. <i>diodon</i> | 4, 18f |
| <i>Eunotia exigua</i> (Bréb.) Rabenh. var. <i>exigua</i> | 18b |
| <i>Eunotia faba</i> (Ehrenb.) Grunow | 2, 18b, 18c, 18g, 24o, 24ag, 24am, 24an |
| <i>Eunotia fallax</i> A.Cleve | 12b, 12v, 12aa, 24ai |
| <i>Eunotia femoriformis</i> (R.M.Patrick) Hust. | 18b |
| <i>Eunotia flexuosa</i> Bréb. ex Kütz. | 3, 12o, 18a, 18b, 18f, 18g, 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 24j, 24an |
| <i>Eunotia flexuosa</i> Bréb. ex Kütz. var. <i>flexuosa</i> | 2, 4, 8, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia formica</i> Ehrenb. | 2 |
| <i>Eunotia georgii</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 18b, 18c |
| <i>Eunotia gracilis</i> W.Sm. | 12b, 12o |
| <i>Eunotia hexaglyphis</i> Ehrenb. | 2 |
| <i>Eunotia implicata</i> M.Nörpel, Lange-Bert. & Alles | 18a, 18b, 18c, 24o, 24ag, 24ai |
| <i>Eunotia incisa</i> W.Sm. ex W.Greg. | 3, 18b, 18c, 18d, 18e, 18f, 18g, 18i, 24ag, 24ai |
| <i>Eunotia incisa</i> W.Sm. ex W.Greg. var. <i>incisa</i> | 4 |
| <i>Eunotia incisatula</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 18b, 18c, 18d, 18e, 18g |
| <i>Eunotia indica</i> Grunow | 2, 5f, 5g |
| <i>Eunotia inspectabilis</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 24n |
| <i>Eunotia intermedia</i> (Krasske ex Hust.) M.Nörpel & Lange-Bert. | 12k, 12y, 12af, |
| <i>Eunotia intermedia</i> (Krasske ex Hust.) M.Nörpel & Lange-Bert. var. <i>intermedia</i> | 18a, 18b, 18c, 18d, 18e, 18f, 18g, 18h, 18i |
| <i>Eunotia kruegeri</i> Lange-Bert. | 18a, 18b, 18c, 18d, 18e, 18g, 18i |
| <i>Eunotia luna</i> Ehrenb. var. <i>luna</i> | 24ai |
| <i>Eunotia luna</i> var. <i>aequalis</i> Hust. | 24ab, 24ag, 24n |
| <i>Eunotia major</i> (W.Sm.) Rabenh. | 8, 22b, 22c, 22d, 22e, 23b, 23d, 23e |
| <i>Eunotia meridiana</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>meridiana</i> | 18a, 18d, 18e, 18g |
| <i>Eunotia minor</i> (Kütz.) Grunow var. <i>minor</i> | 18a, 18b, 18d, 18e, 18g, 18i, 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e, 24l, 24n, 24o, 24r, 24ag, 24ap |
| = <i>Eunotia pectinalis</i> var. <i>minor</i> (Kütz.) Rabenh. | 4 |
| <i>Eunotia monodon</i> Ehrenb. | 2, 3, 4, 5c, 5j, 8 |
| <i>Eunotia monodon</i> Ehrenb. var. <i>monodon</i> | 18b, 18d |
| = <i>Eunotia monodom</i> Ehrenb. var. <i>monodom</i> | 24i, 24k |
| <i>Eunotia monodon</i> Ehrenb. var. <i>major</i> | 4 |
| <i>Eunotia muscicola</i> var. <i>tridentula</i> M.Nörpel & Lange-Bert. | 2 |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|---|
| <i>Eunotia nägelii</i> Migula | 18a, 18b, 18d, 18g, 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia neofallax</i> M.Nörpel & Lange-Bert. | 18b |
| <i>Eunotia nymanianna</i> Grunow var. <i>nymanianna</i> | 22b, 22c, 22d, 22e, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia odebrechtiana</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>odebrechtiana</i> | 24u |
| <i>Eunotia paludosa</i> Grunow var. <i>paludosa</i> | 18a, 18b |
| <i>Eunotia paludosa</i> Grunow var. <i>trinacria</i> (Krasske) M.Nörpel & Alles | 18b |
| <i>Eunotia paralella</i> Ehrenb. | 5h, 5j |
| <i>Eunotia paralella</i> Ehrenb. var. <i>paralella</i> | 2 |
| <i>Eunotia parasiolii</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 18a, 18b, 18c, 18d, 18e, 18g |
| <i>Eunotia pectinalis</i> (Kütz.) Rabenh. | 3, 2, 4, 5a, 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j, 8 |
| <i>Eunotia praerupta</i> Ehrenb. var. <i>bidens</i> (Ehrenb.) Grunow | 5e, 5f |
| <i>Eunotia pseudoindica</i> Freng. | 3, 4 |
| <i>Eunotia pseudosudetica</i> Metzeltin, Lange-Bert. & García-Rodríguez | 18b, 18d, 18e, 18g, 18h, 18i |
| <i>Eunotia quaternaria</i> Ehrenb. | 18f, 24ah |
| <i>Eunotia rabenhorstii</i> Cleve & Grunow | 24a |
| <i>Eunotia rabenhorstii</i> Cleve & Grunow var. <i>monodon</i> Grunow | 18b, 18f, 18i |
| <i>Eunotia rabenhorstii</i> Cleve & Grunow var. <i>triodon</i> Grunow | 18b, 18d |
| <i>Eunotia rhomboidea</i> Hust. | 18b, 18c, 18d, 18e, 24l, 24n, 24o |
| <i>Eunotia sennae</i> Souza & Compère | 21 |
| <i>Eunotia serra</i> Ehrenb. var. <i>diadema</i> (Ehrenb.) R.M.Patrick | 22b, 22c, 23b, 23c |
| <i>Eunotia aff. septentrionalis</i> Østrup | 18e |
| <i>Eunotia siolii</i> Hust. | 24l, 24m, 24n, 24r, 24ag, 24ai, 24an |
| <i>Eunotia soleirolii</i> (Kütz.) Rabenh. | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia subarcuatooides</i> Alles, M.Nörpel & Lange-Bert. | 18a, 18b, 18c, 18d, 18e, 18g, 24h, 24n, 24o, 24ag, 24ai, 24am, 24a |
| <i>Eunotia sudetica</i> O.Müll. | 2, 5g, 5h, 5i, 12p |
| <i>Eunotia sudetica</i> O.Müll. var. <i>sudetica</i> | 24j, 24o, 24ae, 24ak, 24ao, 24ap, 24c, |
| <i>Eunotia synedraedormis</i> Hust. | 18b |
| <i>Eunotia tapacumiae</i> Ehrenb. | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia tautoniensis</i> Hust. | 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| <i>Eunotia tenella</i> (Grunow) A.Cleve | 2, 18b, 18e, 22b, 22c, 22d, 22e, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia tenelloides</i> Kobayasi, K.Ando & T.Nagumo | 24l, 24n, 24o, 24an |
| <i>Eunotia veneris</i> (Kütz.) De Toni | 5e, 5f, 5g, 5h, 18a, 18b, 18c, 18d, 18e, 18f, 18g, 18i |
| <i>Eunotia zygodon</i> Ehrenb. | 17 |
| = <i>Eunotia sigodon</i> Ehrenb. | 18b, 18c, 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia zygodon</i> Ehrenb. var. <i>zygodon</i> | 22a, 22b, 22c, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Eunotia zygodon</i> var. <i>maxima</i> Freng. | 6a, 24g, 24m, 24q, 24ad, 24ak, 24d, 24aa, 24ac, 24ad |
| <i>Fallacia insocialis</i> (Krasske) D.G.Mann | 3 |
| <i>Fallacia pygmaea</i> (Kütz.) Stickle & D.G.Mann | 4 |
| = <i>Navicula pygmaea</i> Kütz. | 22b, 22c, 24ae |
| <i>Fallacia pygmaea</i> (Kütz.) Stickle & D.G.Mann var. <i>pygmaea</i> | 23b, 23c |
| = <i>Navicula pygmaea</i> Kütz. var. <i>pygmaea</i> | 17, 19 |
| <i>Fallacia tenera</i> (Hust.) D.G.Mann | 24f, 24h, 24i, 24j, 24l, 24m, 24q, 24s, 24x, 24ab, 24ad, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24an, 24ap |
| <i>Fallacia tenera</i> (Hust.) D.G.Mann var. <i>tenera</i> | 24k, 24l, 24ag, 24ap, 24c |
| = <i>Navicula tenera</i> Hust. var. <i>tenera</i> | 24h, 24l, 24m, 24q, 24ag, 24ao, 24ap |
| <i>Fragilaria capucina</i> Desm. | Continua |
| <i>Fragilaria cf. capucina</i> Desm. var. <i>capucina</i> | IHERINGIA, Sér. Bot., Porto Alegre, v. 66, n. 1, p. 61-86, julho 2011 |
| <i>Fragilaria capucina</i> var. <i>mesolepta</i> (Rabenh.) Rabenh. | |
| <i>Fragilaria capucina</i> var. <i>vaucheriae</i> (Kütz.) Lange-Bert. | |

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|---|
| <i>Fragilaria constricta</i> Ehrenb. | 5h |
| <i>Fragilaria crotensis</i> Kitton | 9 |
| <i>Fragilaria javanica</i> Hust. | 24ag, 24ak |
| <i>Fragilaria lapponica</i> Grunow | 5h |
| <i>Fragilaria montana</i> Krasske Lange-Bert. | 19 |
| <i>Frustulia crassinervia</i> (Bréb. ex W. Smith) Costa | 6a, 6b, 12r, 24h, 24l, 24m, 24n, 24o, 24ag, 24ai, 24a |
| <i>Frustulia crassipunctata</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 6b |
| <i>Frustulia marginata</i> Amossé | 5g, 6b |
| <i>Frustulia neomundana</i> Lange-Bert. & Rumrich | 6b |
| <i>Frustulia quadrisinuata</i> Lange-Bert. | 6b |
| <i>Frustulia rhomboidea</i> (Ehrenb.) De Toni | 3 |
| <i>Frustulia rhomboidea</i> (Ehrenb.) De Toni var. <i>rhomboidea</i> | 4, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e, |
| <i>Frustulia rhomboidea</i> var. <i>capitata</i> (Ant.Mayer) R.M.Patrick | 4, 8 |
| <i>Frustulia saxonica</i> Rabenh. var. <i>saxonica</i> | 6a, 6b |
| = <i>Frustulia rhomboidea</i> var. <i>saxónica</i> (Rabenh.) De Toni | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e, 24n, 24ap |
| <i>Frustulia saxonica</i> var. <i>saxonica</i> f. <i>undulata</i> Geissbühler | 5g |
| = <i>Frustulia rhomboidea</i> var. <i>saxonica</i> f. <i>undulata</i> Hust. | 6b, 24m, 24ag, |
| <i>Frustulia saxonica</i> var. <i>capitata</i> (Ant.Mayer) R.M.Patrick | 6a, 6b |
| <i>Frustulia undosa</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>undosa</i> | 3, 4, 8 |
| <i>Frustulia vulgaris</i> (Thwaites) De Toni | 6b, 24k, 24s, 24t, 24v, 24w, 24y, 24af, 24c |
| <i>Frustulia weinholdii</i> Hust. | 6b |
| <i>Geissleria lateropunctata</i> (Wallace) Potapova & Winter var. <i>lateropunctata</i> | |
| = <i>Geissleria neotropica</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>neotropica</i> | 24g, 24h, 24i, 24k, 24l, 24m, 24ae, 24ag, 24am, 24an, 24ao, 24ap, 24b, 24c |
| = <i>Navicula lateropunctata</i> J.H.Wallace var. <i>lateropunctata</i> | 6b |
| <i>Geissleria mirabilis</i> (Krasske) Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>mirabilis</i> | 24ah, 24al |
| <i>Geissleria punctifera</i> (Hust.) Metzeltin, Lange-Bert. & García-Rodríguez | |
| = <i>Geissleria aikenensis</i> (Patrick) Torgan & M.A.Oliveira var. <i>aikenensis</i> | 24f, 24g, 24h, 24i, 24j, 24k, 24l, 24m, 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24af, 24ag, 24ah, 24ak, 24al, 24ao, 24ap, 24b, 24d, 24g, 24aa, 24ab, 24ac, 24ae, 24af, 24d |
| <i>Geissleria similis</i> (Krasske) Lange-Bert. & Metzeltin | 5j, 9, 24l, 24ab, 24ag, 24ah, 24aj, 24al |
| <i>Gomphoneis clevei</i> (Fricke) Gil | 8, 24f, 24q, 24s, 24v, 24aa, 24al, 24an |
| <i>Gomphonema affine</i> Kütz. var. <i>affine</i> | 3, 4 |
| <i>Gomphonema angustatum</i> (Kütz.) Rabenh. | 8 |
| <i>Gomphonema angustatum</i> (Kütz.) Rabenh. var. <i>angustatum</i> | 3, 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j, 4, 8, 19 |
| <i>Gomphonema augur</i> Ehrenb. | 23b, 23c, 24h, 24i, 24k, 24l, 24m, 24u, 24z, 24aa, 24ag, 24ah, 24aj, 24al, 24ap |
| <i>Gomphonema brasiliense</i> Grunow var. <i>brasiliense</i> | |
| <i>Gomphonema capitatum</i> Ehrenb. var. <i>capitatum</i> | 5e |
| = <i>Gomphonema constrictum</i> var. <i>capitatum</i> (Ehrenb.) Van Heurck | 4, 8 |
| = <i>Gomphonema constrictum</i> var. <i>capitata</i> (Ehrenb.) Van Heurck | 12u, 12x, 12aa, 12ae |
| <i>Gomphonema clavatum</i> Ehrenb. | 5g, 5h |
| <i>Gomphonema dubravicense</i> Pant. | 24ai |
| <i>Gomphonema gibberum</i> Hust. var. <i>gibberum</i> | 3, 4, 5a, 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j, 9, 12b, 12e, 12g, 12l, 12m, 12p, 12x, 12aa, 12ae, 12ai, 12ar, 14b, 23b, 23c, 23d, 23e, 24h, 24i, 24j, 24k, 24l, 24m, 24q, 24s, 24t, 24u, 24x, 24y, 24aa, 24ab, 24ad, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24ak, 24al, 24am, 24an, 24ao, 24ap, 24a, 24c |
| <i>Gomphonema insigne</i> W.Greg. | 5j |
| <i>Gomphonema intricatum</i> Kütz. var. <i>intricatum</i> | 5a, 5h |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|---|
| <i>Gomphonema intricatum</i> Kütz. var. <i>vibrio</i> (Ehrenb.) Cleve | 5f |
| <i>Gomphonema minutum</i> (C. Agardh) C. Agardh | 12b, 12l, 12o, 12ah, 12aj |
| <i>Gomphonema montanum</i> Schum. | 3 |
| <i>Gomphonema olivaceum</i> (Hornemann) Bréb. | 3, 4 |
| <i>Gomphonema parvulum</i> (Kütz.) Kütz. | 3, 4, 5a, 5f, 5g, 5h, 5j, 8, 9, 12b, 12e, 12k, 12y, 12aa, 12ae, 12af, 12ai, 19, 23d, 23e, 24f, 24g, 24h, 24i, 24j, 24k, 24m, 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24x, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24af, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24ak, 24al, 24am, 24an, 24ao, 24ap, 24a, 24b, 24c, 24d |
| <i>Gomphonema pumilum</i> (Grunow) E. Reichardt & Lange-Bert. | 12d |
| = <i>Gomphonema pumillum</i> (Grunow) E. Reichardt & Lange-Bert. | 24f, 24g, 24h, 24i, 24k, 24l, 24m, 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24x, 24y, 24z, 24aa, 24ad, 24ae, 24af, 24ah, 24ai, 24aj, 24ak, 24al, 24an, 24ap, 24b, 24c, 24d |
| <i>Gomphonema subclavatum</i> (Grunow) Grunow var. <i>subclavatum</i> | 4, 5a, 5b, 5f, 5g, 5i, 8 |
| = <i>Gomphonema montanum</i> var. <i>subclavatum</i> (Grunow) Van Heurck | 3, 4, 5h, 5j, 8 |
| <i>Gomphonema subtile</i> Ehrenb. | 12a, 12b, 12e, 12l, 12m, 12p, 12u, 12v, 12x, 12z, 12aa, 12ab, 12ad, 12ae, 12ap, 12aq, 12ar, 24f, 24i, 24k, 24m, 24q, 24s, 24t, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ag, 24ah, 24aj, 24al, 24an, 24ap, 24c |
| <i>Gomphonema truncatum</i> Ehrenb. | 3 |
| = <i>Gomphonema constrictum</i> Ehrenb. | 4, 8 |
| = <i>Gomphonema constrictum</i> Ehrenb. var. <i>constrictum</i> | 12a, 12g, 12l, 12o, 12x, 12z, 12aa, 12ad, 12af, 12ai, 12aj, 24g, 24k, 24l, 24m, 24s, 24u, 24v, 24ab, 24ac, 24ad, 24af, 24ah, 24ai, 24an, 24ap |
| <i>Gomphonema turris</i> Ehrenb. var. <i>turris</i> | 5h |
| = <i>Gomphonema augur</i> var. <i>turris</i> (Ehrenb.) Lange-Bert. | 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24aa, 24ab, 24ac, 24ae, 24af, 24a, 12o, 12af, 12ar |
| = <i>Gomphonema acuminatum</i> var. <i>turris</i> (Ehrenb.) Cleve | 6b, 8, 11a, 24g, 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ad, 24a |
| <i>Gyrosigma acuminatum</i> (Kütz.) Rabenh. | 12t, 12ai, 12aj, 12ar |
| = <i>Gyrosigma accuminatum</i> (Kütz.) Rabenh. | 11a |
| <i>Gyrosigma scalpoides</i> (Rabenh.) Cleve | 5g, 23b, 23c, 24i, 24r, 24u, 24ad, 24ae, 24ag, 24ai, 24ak, 24am, 24an, 24ao, 24ap, 24a |
| = <i>Gyrosigma scalpoides</i> (Rabenh.) Cleve | 8 |
| <i>Gyrosigma spencerii</i> (Qukett) Griffith & Henfrey | 5h |
| <i>Hantzschia amphioxys</i> (Ehrenb.) Grunow | 6a, 6b |
| <i>Hantzschia amphioxys</i> (Ehrenb.) Grunow var. <i>amphioxys</i> | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 24o |
| <i>Hantzschia amphioxys</i> var. <i>capitata</i> O. Müll. | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| = <i>Hantzschia amphioxys</i> f. <i>capitata</i> (O. Müll.) Cleve | 21 |
| <i>Kobayasiella aff. acidophila</i> Vanhoutte var. <i>acidophila</i> | 3 |
| <i>Kobayasiella micropunctata</i> (Germain) Lange-Bert. var. <i>micropunctata</i> | 4 |
| = <i>Navicula microcari</i> Lange-Bert. var. <i>microcari</i> | 6a, 6b, 24h, 24p, 24aa, 24ab, 24ag, 24ak, 24al |
| = <i>Navicula micropunctata</i> Germain var. <i>micropunctata</i> | 24ai |
| <i>Kobayasiella mirabilis</i> Souza & Compère | 24m |
| <i>Kobayasiella subtilissima</i> (Cleve) Lange-Bert. | Continua |
| = <i>Navicula subtilissima</i> Cleve | IHERINGIA, Sér. Bot., Porto Alegre, v. 66, n. 1, p. 61-86, julho 2011 |
| <i>Kobayasiella subtilissima</i> (Cleve) Lange-Bert. var. <i>subtilissima</i> | |
| = <i>Navicula subtilissima</i> Cleve var. <i>subtilissima</i> | |
| <i>Luticola acidoclinata</i> Lange-Bert. var. <i>acidoclinata</i> | |
| <i>Luticola dapaliformis</i> (Hust.) D.G. Mann var. <i>dopaliformis</i> | |
| <i>Luticola frenguelli</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>frenguelli</i> | |

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|--|---|
| <i>Luticola goeppertiana</i> (Bleisch) D.G.Mann | 12x |
| <i>Luticola goeppertiana</i> (Bleisch) D.G.Mann var. <i>goeppertiana</i> | 6a, 6b, 24h, 24j, 24l, 24r, 24u, 24v, 24z, 24aa, 24ag, 24am, 24an, 24ap |
| <i>Luticola kotschyi</i> (Grunow) D.G.Mann var. <i>kotschyi</i> | 24q, 24t, 24u, 24w |
| = <i>Navicula kotschyi</i> Grunow var. <i>kotschyi</i> | 6b |
| <i>Luticola monita</i> (Hust.) D.G.Mann var. <i>monita</i> | 6b |
| <i>Luticola mutica</i> (Kütz.) D.G.Mann | 3 |
| = <i>Navicula mutica</i> Kütz. | 6b, 24u, 24ag, 24a |
| <i>Luticola mutica</i> (Kütz.) D.G.Mann var. <i>mutica</i> | 4, 8 |
| = <i>Navicula mutica</i> Kütz. var. <i>mutica</i> | 6b |
| <i>Luticola mutica</i> var. <i>lanceolata</i> (Frenguelli) M.Aboal | 6a, 6b, 22b, 22c |
| <i>Luticola muticoides</i> (Hust.) D.G.Mann var. <i>muticoides</i> | 23b, 23c, 23d, 23e |
| = <i>Navicula muticoides</i> Hust. var. <i>muticoides</i> | 24m |
| <i>Luticola nivalis</i> (Ehrenb.) D.G.Mann var. <i>nivalis</i> | 6b, 24j, 24n, 24r, 24ab, 24ag, 24ak |
| <i>Luticola saxophila</i> (Bock ex Hust.) D.G.Mann var. <i>saxophila</i> | 6a, 6b, 24f, 24g, 24h, 24i, 24k, 24l, 24m, 24p, 24q, 24t, 24w, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24af, 24ah, 24aj, 24ak, 24al, 24an, 24ap, 24b, 24c |
| <i>Mayamaea atomus</i> var. <i>permittis</i> (Hust.) Lange-Betalot | |
| <i>Melosira islandica</i> var. <i>helvetica</i> Cleve-Euler | 5c, 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| = <i>Melosira islandica</i> subsp. <i>helvetica</i> O.Müll. | 8, 14b, 14c |
| <i>Melosira varians</i> C.Agardh | 16b |
| <i>Meridion circulare</i> (Grev.) C.Agardh | 5f, 5g, 5j |
| <i>Navicula anglica</i> var. <i>subsalsa</i> (Grunow) Cleve | 24l, 24m, 24ag, 24al |
| <i>Navicula angusta</i> Grunow var. <i>angusta</i> | 6b |
| <i>Navicula cf. angusta</i> Grunow var. <i>angusta</i> | 6b |
| <i>Navicula antonii</i> Lange-Bert. var. <i>antonii</i> | 6b |
| <i>Navicula arvensis</i> Hust. var. <i>arvensis</i> . | 6b |
| <i>Navicula capitatoradiata</i> Germain | 6b |
| <i>Navicula aff. capitatoradiata</i> Germain | 12t, 12w, 12z, 12aa, 12ad, 12ar, 24g, 24q, 24t, 24aa |
| <i>Navicula cf. cincta</i> (Ehrenb.) Ralfs | 6b, 11a, 12b, 12u, 12v, 12ad, 12ae, 24r, 24v |
| <i>Navicula chiarae</i> Lange-Bert. & Genkal var. <i>chiarae</i> | 6b |
| <i>Navicula cryptocephala</i> Kütz. | 3, 4, 5j, 6a, 6b, 8, 9, 11a, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e, 24f, 24g, 24i, 24j, 24k, 24m, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24x, 24y, 24aa, 24ab, 24af, 24ag, 24ai, 24al, 24am, 24an, 24ap, 24a, 24c |
| <i>Navicula cryptotenella</i> Lange-Bert. var. <i>cryptotenella</i> | 6b |
| <i>Navicula detenta</i> Hust. | 12v, 12ae |
| <i>Navicula difficilima</i> Hust. var. <i>difficilima</i> | 24r, 24ai |
| <i>Navicula erifuga</i> Lange-Bert. | 6b |
| = <i>Navicula heufleri</i> var. <i>leptocephala</i> (Bréb.) Perag.& H.Perag. | 6b |
| <i>Navicula exilis</i> Kütz. var. <i>exilis</i> | 6b |
| <i>Navicula heimansiooides</i> Lange-Bert. var. <i>heimansiooides</i> | 6a, 6b |
| <i>Navicula insulsa</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>insulsa</i> | 24q, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj |
| <i>Navicula jacobii</i> Manguin var. <i>jacobii</i> | 6b, 24ae, 24a, 24p, 24v, 24w |
| <i>Navicula leistikowii</i> Lange-Bert. var. <i>leistikowii</i> | 6b |
| <i>Navicula leptostriata</i> Jørg. var. <i>leptostriata</i> | 6b |
| <i>Navicula longicephala</i> Hust. var. <i>longicephala</i> | 24s, 24c |
| <i>Navicula lundii</i> E.Reichardt var. <i>lundii</i> | 6b, 24f, 24i, 24k, 24u, 24v, 24ag, 24ak, 24ap |
| <i>Navicula maidanae</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>maidanae</i> | 6b |
| <i>Navicula microcari</i> Lange-Bert. var. <i>microcari</i> | 6a, 6b, 24f, 24g, 24h, 24i, 24j, 24k, 24l, 24m, 24n, 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24x, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24af, 24ag, 24ah, 24ai, |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|--|--|
| <i>Navicula mutica</i> var. <i>mutica</i> f. <i>lanceolata</i> (Frenguelli) Hust. | 24aj, 24ak, 24al, 24am, 24an, 24ao, 24ap, 24a, 24b, 24c, 24d |
| <i>Navicula notha</i> Wallace var. <i>notha</i> | 24a |
| <i>Navicula odiosa</i> Wallace | 6b |
| <i>Navicula oppugnata</i> Hust. var. <i>oppugnata</i> | 5g |
| <i>Navicula peregrina</i> (Ehrenb.) Kütz. | 6b |
| = <i>Navicula perrotetii</i> (Grunow) Grunow | 5g |
| <i>Navicula aff. peregrina</i> (Ehrenb.) Kütz. | 12af, 12ah |
| <i>Navicula cf. podzorskii</i> Lange-Bert. var. <i>podzorskii</i> | 24r, 24ag |
| <i>Navicula radiosua</i> Kütz. | 5f, 6b, 24i, 24k, 24m, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ae, 24af, 24ag, 24ai, 24ap |
| <i>Navicula reinhardtii</i> (Grunow) Grunow | 5f, 5h, 5j |
| <i>Navicula rostellata</i> Kütz. var. <i>rostellata</i> | 6a, 6b, 24f, 24k, 24p, 24q, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24aj, 24al, 24a, 24c, 24d |
| = <i>Navicula viridula</i> var. <i>rostellata</i> (Kütz.) Cleve | 12f, 12v, 12z, 12aa, 12ab, 12ad |
| <i>Navicula salinicola</i> Hust. var. <i>salinicola</i> | 6a, 6b, 24al, 24ap |
| <i>Navicula schroeterii</i> F.Meister | 6a, 6b, 12b, 12g, 12i, 12j, 12k, 12l, 12u, 12v, 12x, 12y, 12ad, 12af, 12ak, 12al, 12ao, 12ap, 12aq, 12ar, 24f, 24g, 24h, 24k, 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24x, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24af, 24ak, 24a, 24b, 24d |
| <i>Navicula tenelloides</i> Hust. var. <i>tenelloides</i> | 12a, 12o, 12q, 12z, 12aa, 12aj, 24q, 24r, 24u, 24ab |
| <i>Navicula trivialis</i> Lange-Bert. var. <i>trivialis</i> | 6b, 24i, 24q, 24s, 24t, 24w, 24y, 24aa, 24ab, 24ag, 24a |
| <i>Navicula ultratenelloides</i> Lange-Bert. var. <i>ultratenelloides</i> | 6b |
| <i>Navicula vandamii</i> Schoeman & Archibald var. <i>vandamii</i> | 24f, 24m, 24q, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24z, 24aa, 24ab, 24ag, 24al, 24c |
| <i>Navicula veneta</i> Kütz. var. <i>veneta</i> | 6b, 24ab, 24ai |
| <i>Navicula vilaplani</i> (Lange-Bert. & Sabater) Lange-Bert. & Sabater var. <i>vilaplani</i> | 6b, 24q, 24r, 24u, 24v, 24aa, 24ab |
| <i>Navicula yorkensis</i> Camburn var. <i>yorkensis</i> | 24ap, 24r |
| <i>Naviculadicta sassiana</i> Metzeltein & Lange-Bert. var. <i>sassiana</i> | 6b, 24ag |
| <i>Naviculadicta tridentula</i> (Krasske) Lange-Bert. var. <i>tridentula</i> | 6a, 6b |
| <i>Neidium affine</i> (Ehrenb.) Pfitzer | 3, 4, 6a, 6b, 8, 23b, 23c, 24j, 24a |
| <i>Neidium affine</i> var. <i>amphirhynchus</i> (Ehrenb.) Cleve | 5f, 5h, 5j |
| <i>Neidium affine</i> var. <i>humoris</i> Reimer | 5f |
| <i>Neidium affine</i> var. <i>longiceps</i> (W.Greg.) Cleve | 5g, 5i |
| <i>Neidium amphigomphus</i> (Ehrenb.) Pfitzer var. <i>amphigomphus</i> | 5e, 5g, 5i |
| = <i>Navicula iridis</i> var. <i>amphigomphus</i> (Ehrenb.) O'Meara | 6b, 24i, 24k, 24q, 24ag |
| <i>Neidium ampliatum</i> (Ehrenb.) Krammer var. <i>ampliatum</i> | 24m |
| <i>Neidium iridis</i> (Ehrenb.) Cleve var. <i>iridis</i> | 8 |
| <i>Nitzschia acicularis</i> (Kütz.) W.Sm. var. <i>acicularis</i> | 19, 5e, 5f, 5h, 5j, 8 |
| <i>Nitzschia amphibia</i> Grunow | 24f, 24h, 24i, 24k, 24m, 24p, 24q, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24ag, 24ah, 24ai, 24ak, 24al, 24an, 24ap, 24a, 24c |
| <i>Nitzschia amphibia</i> Grunow var. <i>amphibia</i> | 24r, 24w |
| <i>Nitzschia amphiboides</i> Hust. var. <i>amphiboides</i> | 24k |
| <i>Nitzschia capitellata</i> Hust. var. <i>capitellata</i> | 24g, 24k, 24t, 24w, 24y, 24z, 24ap, 24c |
| <i>Nitzschia dissipata</i> (Kütz.) Grunow var. <i>dissipata</i> | 24w, 24ab, 24ag |
| <i>Nitzschia dissipata</i> var. <i>media</i> (Kütz.) Grunow | |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|---|
| <i>Nitzschia filiformis</i> (W.Sm.) Van Heurck | 8 |
| <i>Nitzschia fonticola</i> Grunow var. <i>fonticola</i> | 24k, 24p, 24r, 24s, 24v, 24aa, 24ab, 24ae, 24al, 24a, 24c |
| <i>Nitzschia gracilis</i> Hantzsch var. <i>gracilis</i> | 24ab, 24al |
| <i>Nitzschia hantzschiniana</i> Rabenh. | 8 |
| <i>Nitzschia intermedia</i> Hantzsch ex Grunow var. <i>intermedia</i> | 24p, 24r, 24t, 24x, 24z, 24ap |
| <i>Nitzschia linearis</i> (C.Agardh) W.Sm. var. <i>linearis</i> | 24i, 24p, 24t, 24v, 24aa |
| <i>Nitzschia linearis</i> var. <i>subtilis</i> (Grunow) Hust. | 24q, 24ae, 24ai |
| = <i>Nitzschia subtilis</i> (Kütz.) Grunow | 5h |
| <i>Nitzschia linearis</i> var. <i>vitreata</i> (Norman) Hust. | |
| = <i>Nitzschia vitrea</i> Norman | 8 |
| <i>Nitzschia lorenziana</i> Grunow var. <i>lorenziana</i> | 24a |
| <i>Nitzschia obtusa</i> W.Sm. var. <i>obtusa</i> | 8 |
| <i>Nitzschia palea</i> (Kütz.) W.Sm. | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j, 8, 11a, 19 |
| <i>Nitzschia palea</i> (Kütz.) W.Sm. var. <i>palea</i> | 24g, 24i, 24j, 24k, 24l, 24p, 24r, 24t, 24w, 24x, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24ak, 24al, 24ap, 24b, 24c, 24d, |
| <i>Nitzschia palea</i> var. <i>tenuirostris</i> Grunow | 5g |
| <i>Nitzschia parvula</i> Lewis var. <i>parvula</i> | 8 |
| <i>Nitzschia sigma</i> var. <i>rigidula</i> (H.Perag.) Grunow | 8 |
| <i>Nitzschia thermalis</i> (Ehrenb.) Auersw. | 5g |
| <i>Nitzschia vermicularis</i> (Kütz.) Hantzsch var. <i>vermicularis</i> | 8 |
| = <i>Nitzschia vermicularis</i> (Kütz.) Hantzsch var. <i>vermicularis</i> | 6b |
| <i>Nupela aff. paludigena</i> (Scherer) Lange-Bert. | 6a, 6b, 24k, 24l, 24m, 24r, 24s, 24t, 24u, 24v, 24w, 24z, 24aa, 24ab, 24ad, 24af, 24ag, 24ah, 24ai, 24aj, 24al, 24am, 24an, 24ap, 24c |
| <i>Nupela astartiella</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>astartiella</i> | 24ag, 24an |
| <i>Nupela cf. lesothensis</i> (Schoeman) Lange-Bert. var. <i>lesothensis</i> | 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Nupela paludigena</i> (Scherer) Lange-Bert. | 24r, 24v, 24ai, 24aj, 24al, 24ap |
| = <i>Anomoeoneis paludigena</i> R.P. Scherer var. <i>paludigena</i> | 6b |
| <i>Nupela subpallavicinii</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>subpallavicinii</i> | |
| <i>Nupela tristis</i> (Krasske) Lange-Bert. var. <i>tristis</i> | |
| <i>Orthoseira roeseana</i> (Rabenh.) O'Meara | 5j |
| = <i>Melosira roseana</i> Rabenh. | 18b |
| <i>Peronia fibula</i> (Bréb. ex Kütz.) R.Ross var. <i>fibula</i> | 5e, 5g, 5h, 5i, 5j, 24f, 24ae, 24ao, 24a |
| <i>Pinnularia acrosphaeria</i> W.Sm. | |
| <i>Pinnularia acuminata</i> W.Sm. var. <i>acuminata</i> | 5f, 5g, 5h |
| = <i>Pinnularia acuminata</i> var. <i>interrupta</i> (Cleve) Cleve-Euler | 6b |
| <i>Pinnularia amazonica</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 6a, 6b |
| <i>Pinnularia anglica</i> Krammer | |
| <i>Pinnularia biceps</i> W.Greg. var. <i>biceps</i> | 3, 12g, 12m, 12x, 12ag, 12aj |
| = <i>Pinnularia interrupta</i> Rabenh. | 4, 8 |
| = <i>Pinnularia interrupta</i> f. <i>biceps</i> (W.Greg.) Cleve | 23b, 23c |
| <i>Pinnularia borealis</i> Ehrenb. var. <i>borealis</i> | 23b, 23c |
| <i>Pinnularia borealis</i> var. <i>rectangularis</i> Carlson | 24l, 24u, 24ab, 24ak, 24a, 24c |
| <i>Pinnularia borealis</i> var. <i>scalaris</i> (Ehrenb.) Rabenh. | 6b |
| <i>Pinnularia brauniana</i> (Grunow) Mills var. <i>brauniana</i> | 5e, 5f, 5g, 5h |
| <i>Pinnularia braunii</i> var. <i>amphicephala</i> (Ant.Mayer) Hust. | 24am |
| <i>Pinnularia certa</i> Krammer & Metzeltin var. <i>certa</i> | 24ag |
| <i>Pinnularia cf. divergentissima</i> (Grunow) Cleve var. <i>divergentissima</i> | |
| <i>Pinnularia decrescens</i> var. <i>ignorata</i> (Krammer) Krammer | 6a, 6b |
| = <i>Pinnularia divergens</i> var. <i>ignorata</i> Krammer | |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|---|--|
| <i>Pinnularia divergens</i> W.Sm. | 3, 4 |
| <i>Pinnularia divergens</i> W.Sm. var. <i>divergens</i> | 6b, 24ap, 24g, 24l, 24w |
| <i>Pinnularia divergens</i> var. <i>elliptica</i> (Grunow) Cleve | 8 |
| <i>Pinnularia divergens</i> var. <i>subcapitata</i> Freng. | 5g |
| <i>Pinnularia doeringii</i> (Freng.) Mills | 12i, 12k, 14c, 14d |
| <i>Pinnularia dubitabilis</i> Hust. var. <i>dubitabilis</i> | 5f |
| = <i>Pinnularia borealis</i> f. <i>rectangularis</i> G.W.F.Carlson | |
| <i>Pinnularia formica</i> (Ehrenb.) R.M.Patrick | 5j |
| = <i>Pinnularia nodosa</i> var. <i>fórmica</i> (Ehrenb.) Cleve | 5f, 5g |
| <i>Pinnularia gentilis</i> (Donkin) Cleve | 3, 4, 5e, 5h, 5j, 6b, 8, 19, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Pinnularia gibba</i> Ehrenb. var. <i>gibba</i> | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Pinnularia gibba</i> var. <i>linearis</i> Hust. | 6b, 24s |
| <i>Pinnularia graciloides</i> var. <i>latecapitata</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 3, 4 |
| <i>Pinnularia hemiptera</i> (Kütz.) Rabenh. | 23b, 23c |
| <i>Pinnularia ignobilis</i> (Krasske) Cleve-Euler var. <i>ignobilis</i> | 8, 5g, 5i |
| <i>Pinnularia maior</i> (Kütz.) Cleve | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Pinnularia maior</i> (Kütz.) Cleve var. <i>maior</i> | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Pinnularia maior</i> var. <i>maior</i> f. <i>hyalina</i> Hust. | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Pinnularia maior</i> var. <i>transversa</i> (A.W.F.Schmidt) Cleve | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Pinnularia meridiana</i> Metzeltin & Krammer var. <i>meridiana</i> | 24q, 24s, 24t, 24w, 24ag |
| <i>Pinnularia meridiana</i> var. <i>parallela</i> Metzeltin & Krammer | 24t, 24w |
| <i>Pinnularia mesolepta</i> (Ehrenb.) W.Sm. | 5f, 5j |
| <i>Pinnularia mesolepta</i> (Ehrenb.) W.Sm. var. <i>mesolepta</i> | 6b, 24h, 24j, 24l, 24u, 24y, 24ab, 24an, 24a, 24c |
| <i>Pinnularia microstauron</i> (Ehrenb.) Cleve | 5g, 5i, 5j, 8 |
| <i>Pinnularia microstauron</i> (Ehrenb.) Cleve var. <i>microstauron</i> | 6b, 24ag, 24r, 24u, |
| <i>Pinnularia microstauron</i> var. <i>brasiliensis</i> Krammer | 24r, 24ao |
| <i>Pinnularia neomajor</i> Krammer var. <i>neomajor</i> | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e |
| <i>Pinnularia nobilis</i> (Ehrenb.) Ehrenb. | 3, 4, 5g, 16b |
| <i>Pinnularia parva</i> (Ehrenb.) W.Greg. | 5a |
| <i>Pinnularia ruttneri</i> Hust. | 5i, 5j |
| <i>Pinnularia saprophila</i> Lange-Bert., Kobayasi & Krammer var. <i>saprophila</i> | 6b |
| <i>Pinnularia stauroptera</i> var. <i>longa</i> (Cleve-Euler) Cleve-Euler | 5j |
| <i>Pinnularia subcapitata</i> W.Greg. var. <i>subcapitata</i> | 23b, 23c, 23d, 23e |
| = <i>Pinnularia hilseana</i> C.Janisch | 5g |
| <i>Pinnularia subcapitata</i> var. <i>elongata</i> Krammer | 24ag, 24ai, 24ak, 24a |
| <i>Pinnularia subcapitata</i> var. <i>semicrucifera</i> Metzeltin & Lange-Bert. | 24n |
| <i>Pinnularia subgibba</i> Krammer var. <i>subgibba</i> | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e, 24p, 24s, 24w, 24al |
| <i>Pinnularia sulcata</i> Souza & Compère var. <i>sulcata</i> | 21 |
| <i>Pinnularia tabellaria</i> Ehrenb. var. <i>tabellaria</i> | |
| = <i>Pinnularia luculenta</i> (A.W.F.Schmidt) Cleve var. <i>luculenta</i> | 24ag |
| <i>Pinnularia tenuistriata</i> Hust. var. <i>tenuistriata</i> | 24m |
| <i>Pinnularia transversa</i> (A.W.F.Schmidt) Ant.Mayer var. <i>transversa</i> | 22a, 22b, 22c, 22d, 22e |
| <i>Pinnularia viridiformis</i> Krammer var. <i>viridiformis</i> | 24a |
| <i>Pinnularia viridis</i> (Nitzsch) Ehrenb. | 3, 4, 23a, 23b, 23d, 23e |
| <i>Placoneis anglica</i> (Ralfs) Lowe | |
| = <i>Navicula anglica</i> Ralfs | 3 |
| <i>Placoneis anglica</i> (Ralfs) Lowe var. <i>anglica</i> | |
| = <i>Navicula anglica</i> Ralfs var. <i>anglica</i> | 4, 8 |
| = <i>Navicula anglica</i> var. <i>subsalsa</i> (Grunow) Cleve | 5e |
| <i>Placoneis cf. clementis</i> (Grunow) Cox var. <i>clementis</i> | 24v |
| <i>Placoneis constans</i> var. <i>symmetrica</i> (Hust.) Kobayasi | 24r |
| <i>Placoneis elginensis</i> (W.Greg.) Cox var. <i>elginensis</i> | 24u |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|--|---|
| <i>Placoneis exigua</i> (W.Greg.) Mereschk. | |
| = <i>Navicula exigua</i> (W.Greg.) Grunow | 5a, 5b, 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| <i>Placoneis exigua</i> (W.Greg.) Mereschk. var. <i>exigua</i> | 8 |
| = <i>Navicula exigua</i> (W.Greg.) Grunow var. <i>exigua</i> | |
| <i>Placoneis hambergii</i> (Hust.) Brander var. <i>hambergii</i> | 24ae, 24ag, 24q |
| = <i>Navicula hambergii</i> Hust. var. <i>hambergii</i> | |
| <i>Placoneis jatobensis</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>capitata</i> (Krasske) | 24ai, 24aj |
| Metzeltin & Lange-Bert. | |
| <i>Placoneis placentula</i> (Ehrenb.) Heinzerl. | |
| = <i>Navicula placentula</i> (Ehrenb.) Kütz. | 5e, 5g |
| <i>Placoneis pseudanglica</i> Cox var. <i>pseudanglica</i> | 24k, 24v, 24ab, 24ae, 24ag, 24ap, 24a, 24c |
| <i>Placoneis santaremensis</i> Metzeltin & Lange-Bert. var. <i>santaremensis</i> | 24i, 24aj |
| <i>Planothidium dubium</i> (Grunow) Round & Bukht. var. <i>dubium</i> | 24f, 24ab, 24af, 24ag |
| <i>Planothidium lanceolatum</i> (Bréb.) Round & Bukht. var. <i>lanceolatum</i> | 24k, 24p, 24r, 24s, 24t, 24u, 24w, 24aa, 24ab, 24ag, 24ai, 24aj |
| <i>Planothidium rostratum</i> (Østrup) Round & Bukht. | 9, 24f, 24g, 24k, 24r, 24s, 24u, 24v, 24z, 24aa, 24ac, 24ad, 24af, 24aj |
| <i>Pseudostaurosira brevistriata</i> (Grunow) D.M.Williams & Round | |
| = <i>Fragilaria brevistriata</i> Grunow | 9, 5c, 5f, 5h, 5j |
| <i>Rhopalodia gibba</i> (Ehrenb.) O.Müll. var. <i>gibba</i> | 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Rhopalodia gibberula</i> var. <i>producta</i> (Grunow) O.Müll. | 8 |
| <i>Rhopalodia gibberula</i> var. <i>vanheurckii</i> O.Müll. | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j, 24p, 24w, 24y, 23d, 23e, 24ag, 24ah, 24ai, 24al, 24c |
| <i>Sellaphora capitata</i> D.G.Mann & McDonald | |
| = <i>Navicula pupula</i> f. <i>capitata</i> (Hust.) Hust. | 5e, 5f, 5h, 5j |
| <i>Sellaphora laevissima</i> (Kütz.) D.G.Mann var. <i>laevissima</i> | 6b, 24i, 24aa, 24ag, 24aj, 24al |
| <i>Sellaphora nyassensis</i> (O.Müll.) D.G.Mann var. <i>nyassensis</i> | 6b |
| <i>Sellaphora pupula</i> (Kütz.) Mereschk. | 6a, 6b, 24f, 24h, 24i, 24j, 24k, 24m, 24s, 24u, 24w, 24aa, 24ac, 24ae, 24ag, 24ai, 24aj, 24ak, 24al, 24an, 24ap, 24a, 24c |
| = <i>Navicula pupula</i> Kütz. | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j, 12s, 12u, 12y, 12aa, 12af, 12ag, 12ar |
| <i>Sellaphora rectangularis</i> (W.Greg.) Lange-Bert. var. <i>rectangularis</i> | 6b |
| = <i>Navicula pupula</i> var. <i>rectangularis</i> (W.Greg.) Hust. | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j, 8 |
| <i>Sellaphora seminulum</i> (Grunow) D.G.Mann | 6a, 6b, 24l, 24v, 24z, 24aa, 24ab |
| = <i>Navicula seminulum</i> Grunow | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| <i>Stauroneis anceps</i> Ehrenb. | 3, 4, 24a |
| <i>Stauroneis distinguenda</i> Hust. var. <i>distinguenda</i> | 24a, 24r |
| <i>Stauroneis distinguenda</i> var. <i>capitata</i> Krasske | 24ai |
| <i>Stauroneis gracilis</i> Ehrenb. | 5f, 5h, 5i, 5j |
| = <i>Stauroneis anceps</i> f. <i>gracilis</i> (Ehrenb.) Hust. | 8 |
| <i>Stauroneis kriegeri</i> R.M.Patrick var. <i>kriegeri</i> | 24k, 24m, 24p, 24t, 24ae, 24ai, 24ak, 24al, 24b |
| <i>Stauroneis obtusa</i> var. <i>obtusa</i> f. <i>minor</i> Krasske | 24l, 24m, 24r, 24ai |
| <i>Stauroneis phoenicenteron</i> (Nitzsch) Ehrenb. | 3, 8, 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Stauroneis phoenicenteron</i> (Nitzsch) Ehrenb. var. <i>phoenicenteron</i> | 5e, 5f, 5g, 24ap, 24u |
| <i>Stauroneis phoenicenteron</i> var. <i>nobilis</i> (Schum.) Sabelina | 4, 5h |
| <i>Stauroneis smithii</i> Grunow var. <i>smithii</i> | 24t, 24u |
| <i>Stauroneis sphagnophila</i> Krasske var. <i>sphagnophila</i> | 6b |
| <i>Staurosira construens</i> Ehrenb. | |
| = <i>Fragilaria construens</i> (Ehrenb.) Grunow | 3 |
| <i>Staurosira construens</i> Ehrenb. var. <i>construens</i> | 24ab |
| = <i>Fragilaria construens</i> (Ehrenb.) Grunow var. <i>construens</i> | 4, 8 |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|--|---|
| = <i>Fragilaria leptostaurum</i> var. <i>dubia</i> (Grunow) Hust. | 5g, 5i |
| <i>Staurosirella pinnata</i> (Ehrenb.) D.M. Williams & Round | |
| = <i>Fragilaria pinnata</i> Ehrenb. | 19, 5h |
| <i>Stenopterobia curvula</i> (W.Sm.) Krammer var. <i>curvula</i> | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e |
| <i>Stenopterobia delicatissima</i> (Lewis) Van Heurck var. <i>delicatissima</i> | 23a, 23b, 23c, 23d, 23e, 24m, 24aa, 24ac, 24ag |
| <i>Stenopterobia intermedia</i> (Lewis) Van Heurck | 8 |
| <i>Stephanodiscus astraea</i> (Ehrenb.) Grunow | 8 |
| <i>Stephanodiscus mediuss</i> Håk. var. <i>medius</i> | 22d, 22e, 23d, 23e |
| <i>Surirella angusta</i> Kütz. var. <i>angusta</i> | 24q, 24t, 24w, 24y |
| <i>Surirella biseriata</i> Bréb. | 3, 23b, 23c |
| <i>Surirella biseriata</i> Bréb. var. <i>biseriata</i> | |
| = <i>Surirella biseriata</i> Bréb. var. <i>biseriata</i> | 4 |
| <i>Surirella cf. tenuissima</i> Hust. var. <i>tenuissima</i> | 24m |
| <i>Surirella linearis</i> W.Sm. | 3, 5f, 8, 11b |
| <i>Surirella linearis</i> var. <i>constricta</i> Grunow | 4, 24ai |
| <i>Surirella ovata</i> Kütz. | 8, 11b |
| <i>Surirella robusta</i> Ehrenb. | 3, 4 |
| <i>Surirella splendida</i> (Ehrenb.) Kütz. var. <i>splendida</i> | |
| = <i>Surirella robusta</i> var. <i>splendida</i> (Ehrenb.) Van Heurck | 5f, 5h, 5i, 4 |
| <i>Surirella tenera</i> W.Greg. | 3, 4, 5j, 8, 12f |
| <i>Surirella tenera</i> W.Greg. var. <i>tenera</i> | 24v, 24ap |
| <i>Synedra goulardii</i> Bréb. | 3, 8 |
| <i>Synedra goulardii</i> Bréb. var. <i>goulardii</i> | 4, 24g, 24i, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ag, 24ai |
| <i>Tabellaria fenestrata</i> (Lyngb.) Kütz. var. <i>fenestrata</i> | 3, 4 |
| <i>Tabellaria flocculosa</i> (Rott) Kütz. | 3, 8 |
| <i>Tabellaria flocculosa</i> (Rott) Kütz. var. <i>flocculosa</i> | 4 |
| <i>Tabularia fasciculata</i> (C.Agardh) D.M.Williams & Round var. <i>fasciculata</i> | 24f, 24g, 24q, 24t, 24v, 24y, 24z, 24aa, 24ac |
| <i>Thalassiosira weisflogii</i> (Grunow) Fryxell & Hasle | 15 |
| <i>Tryblionella apiculata</i> W.Greg. | |
| = <i>Nitzschia constricta</i> var. <i>constricta</i> (Kütz.) Ralfs | 24s, 24w |
| <i>Tryblionella coarctata</i> (Grunow) D.G.Mann | 24ad |
| <i>Tryblionella gracilis</i> W.Sm. | |
| = <i>Nitzschia tryblionella</i> Hantzsch var. <i>tryblionella</i> | 8 |
| <i>Tryblionella victoriae</i> Grunow var. <i>victoriae</i> | 24f |
| <i>Ulnaria acus</i> (Kütz.) M.Aboal | |
| = <i>Synedra acus</i> Kütz. | 3 |
| <i>Ulnaria acus</i> (Kütz.) M.Aboal var. <i>acus</i> | |
| = <i>Synedra acus</i> Kütz. var. <i>acus</i> | 4 |
| <i>Ulnaria contracta</i> (Østrup) Morales & Vis var. <i>contracta</i> | |
| = <i>Synedra ulna</i> var. <i>contracta</i> Østrup | 5f |
| <i>Ulnaria oxyrhynchus</i> (Kütz.) M.Aboal var. <i>oxyrhynchus</i> | |
| = <i>Synedra ulna</i> var. <i>oxyrhynchus</i> (Kütz.) O'Meara | 4, 8 |
| <i>Ulnaria ulna</i> (Nitzsch) Compère | |
| = <i>Synedra ulna</i> (Nitzsch) Ehrenb. | 9, 14a, 14b, 14c, 14d, 24f, 24g, 24h, 24i, 24j, 24k, 24l, 24m, 24q, 24s, 24t, 24v, 24w, 24x, 24y, 24z, 24aa, 24ab, 24ac, 24ad, 24ae, 24af, 24ag, 24ah, 24ai, 24ak, 24al, 24an, 24ap, 24a, 24c |
| <i>Ulnaria ulna</i> (Nitzsch) Compère var. <i>ulna</i> | 3, 11a, 11b, 12a, 12b, 12e, 12f, 12g, 12i, 12j, 12k, 12l, 12m, 12o, 12q, 12r, 12u, 12z, 12aa, 12ab, 12ae, 12am, 12ap, 12aq, 12ar |
| = <i>Synedra ulna</i> (Nitzsch) Ehrenb. var. <i>ulna</i> | 4, 5d, 5f, 5h, 8 |

Continua

TABELA 2 – Continuação

| Táxon | Trabalhos |
|--|------------------------|
| <i>Ulnaria ulna</i> var. <i>amphirhynchus</i> (Ehrenb.) M.Aboal | |
| = <i>Synedra ulna</i> var. <i>amphyrhynchos</i> (Ehrenb.) Grunow | 5e, 5f, 5g, 5h, 5i, 5j |
| <i>Urosolenia longiseta</i> (Zacharias) Edlund & Stoermer | 15 |

O maior número de citações de diatomáceas foi encontrado em Goiás (548 citações), seguido pelo Distrito Federal (267 citações). A riqueza de táxons foi também maior (Fig. 1) devido ao elevado número de trabalhos realizados nesses dois estados e a maior abrangência das áreas amostrais. O estado de Goiás apresentou ainda o maior número de táxons não compartilhados entre as regiões (269) (Fig. 2). *Aulacoseira herzogii* (Lemmerm.) Simonsen e *Cyclotella meneghiniana* Kütz. foram os dois únicos táxons de ocorrência comum entre as quatro unidades de federação da região Centro-Oeste. Entre Goiás e o Distrito Federal existem mais táxons em comum devido ao maior número de trabalhos produzidos e devido, talvez, a proximidade geográfica.

Notoriamente, há muitas áreas escassas de estudos sobre estes organismos dentro da região Centro-Oeste. A figura 3 mostra o quanto principiante são estes estudos haja vista o número de áreas ainda não estudadas. Nenhum afluente da bacia Amazônica, localizado na região, foi ainda avaliado quanto à composição de diatomáceas. A escassez de trabalhos de flora torna frágil qualquer proposta para a conservação destes organismos dentro da região e inviabiliza ainda o estabelecimento de projetos à curto prazo que utilizam tais organismos como bioindicadores da qualidade de água.

Observou-se ainda que houve um aumento do número de estudos sobre diatomáceas ao longo dos anos, apesar de ainda incipientes (Fig. 4). A década de 90 foi marcada por um maior número de trabalhos sobre diatomáceas na região e da mesma forma foi registrado também um maior número de táxons. Os únicos estudos sobre diatomáceas que abrangem áreas de proteção estão localizados no Distrito Federal. Poucas são as extensões hidrográficas envolvidas por áreas de conservação na região Centro-Oeste.

Os taxons catalogados encontram-se em 259 amostras, tombadas no Herbário da UFG (UFG 22350 a UFG 22389) e no Herbário da UnB (UB 01316, UB 01317, UB 01319, UB 01320, UB 01322, UB 01323, UB 01325, UB 01326, UB 01328, UB 01329, UB 01331,

UB 01332, UB 01334, UB 01335, UB 01337, UB 01338, UB 01340, UB 01341, UB 01343, UB 01344, UB 01346, UB 01347, UB 01349, UB 01350, UB 01352, UB 01353, UB 01355, UB 01356, UB 01358, UB 01359, UB 01361, UB 01362, UB 01364, UB 01365, UB 01367, UB 01368, UB 01370, UB 01371, UB 01373, UB 01374, UB 01376, UB 01377, UB 01379, UB 01380, UB 01382, UB 01383, UB 01384, UB 01385, UB 01388, UB 01389, UB 01391, UB 01392, UB 01437, UB 01439, UB 01440, UB 01442, UB 01444, UB 01448, UB 01449, UB 01450, UB 01451, UB 01454, UB 01456, UB 01457, UB 01458, UB 01459, UB 01460, UB 01461, UB 01463, UB 01464, UB 01476, UB 01477, UB 01478, UB 01479, UB 01480, UB 01481, UB 01482, UB 01483, UB 01484, UB 01485, UB 01486, UB 01487, UB 01488, UB 01489, UB 01491, UB 01495, UB 01496, UB 01497, UB 01498, UB 01499, UB 01500, UB 01502, UB 01506, UB 01507, UB 01508, UB 01509, UB 01510, UB 01522, UB 01523, UB 01524, UB 01525, UB 01526, UB 01527, UB 01528, UB 01529, UB 01530, UB 01531, UB 01617, UB 01619, UB 01623, UB 01624, UB 01625, UB 01626, UB 01628, UB 01633, UB 01637, UB 01639, UB 01643, UB 01645, UB 01646). Para alguns táxons não há registros em herbários.

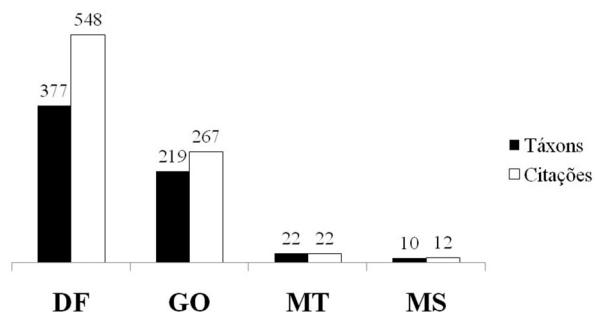


Fig. 1. Riqueza taxonômica e citações de táxons de diatomáceas por Unidade da Federação na região Centro-Oeste.

Em síntese, os estudos que citam diatomáceas na região Centro-Oeste concentraram-se em Goiás e Distrito Federal demonstrando a carência do conhecimento da biodiversidade desses organismos nos estados de Mato Grosso e Mato Grosso do Sul. Incentivos em pesquisa devem ser aplicados nestes estados, a fim de se prover condições de estudos da diatomoflora e do padrão de distribuição desses organismos na região.

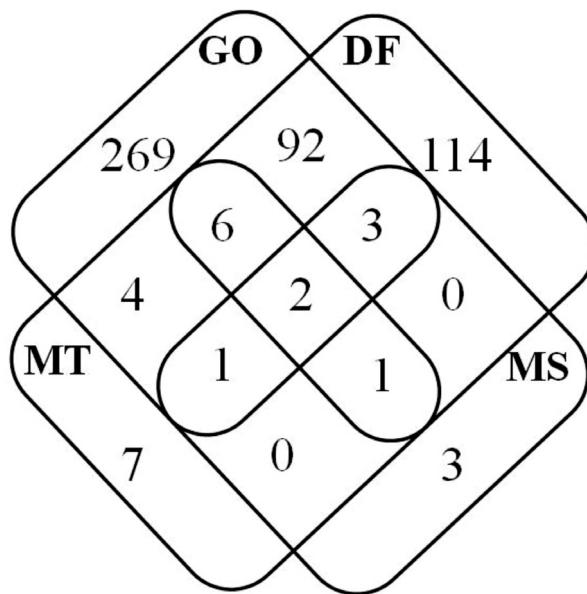


Fig. 2. Diagrama com número de táxons comuns e restritos às Unidade da Federação na Região Centro-Oeste.

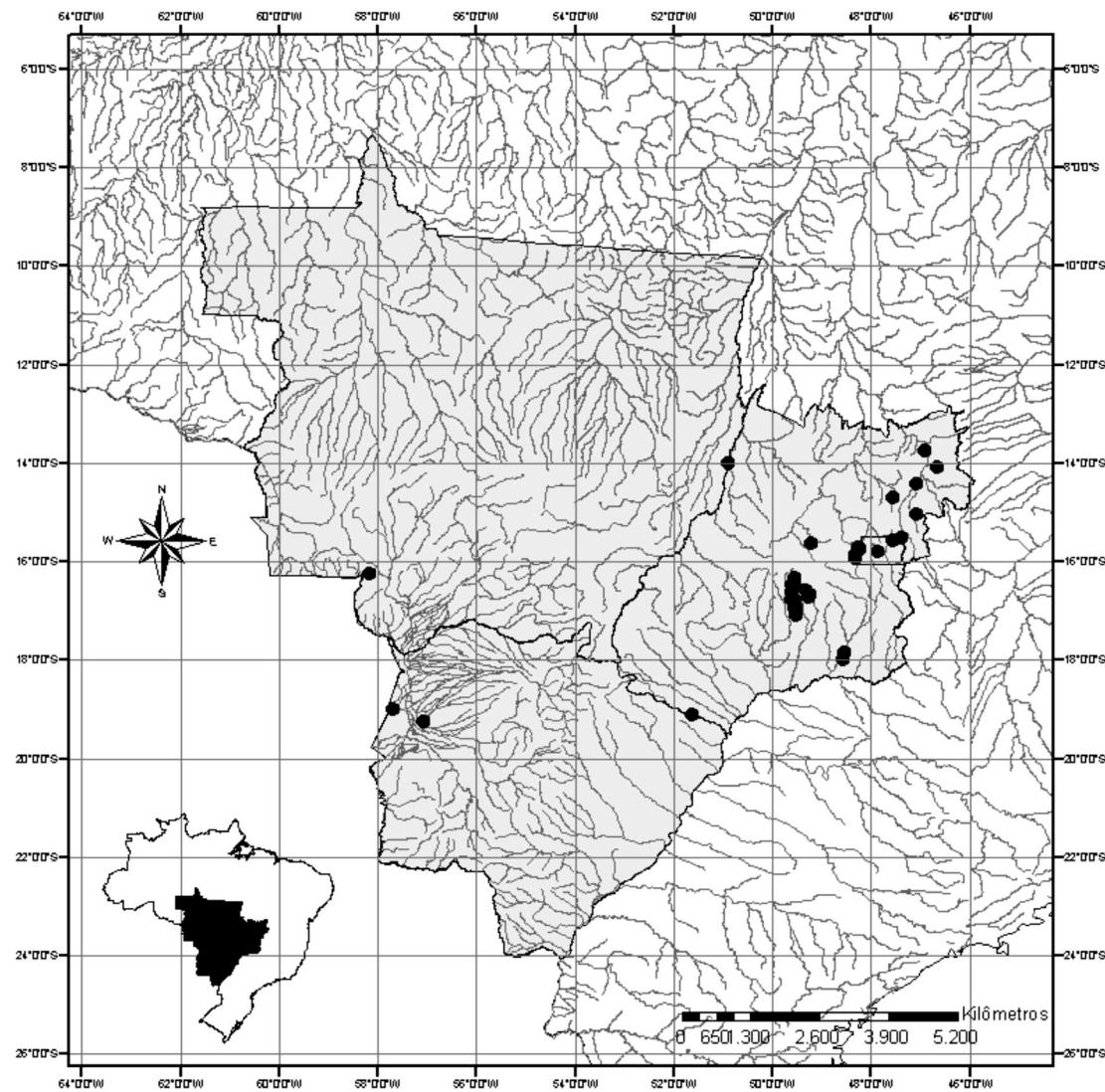


Fig. 3. Panorama da distribuição geográfica dos estudos sobre diatomáceas na região Centro-Oeste.

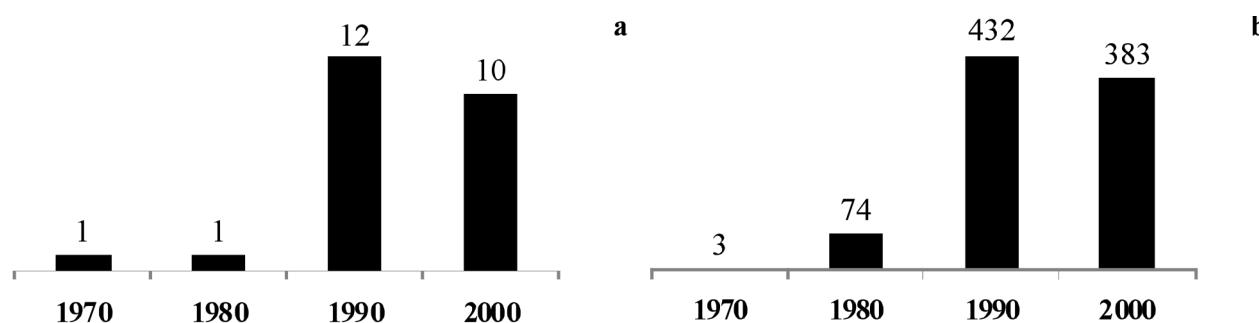


Fig. 4. Evolução dos estudos sobre diatomáceas na região Centro-Oeste entre 1970 e 2009. a) número de estudos; b) número de táxons.

AGRADECIMENTOS

Especial agradecimento a Dra. Ermelinda De-Lamonica-Freire (UNIVAG) pela importante contribuição e ao Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq) pelo financiamento concedido através de Bolsa de Estudo (ITI – Proc. 507274/2004-0) ao primeiro autor.

REFERÊNCIAS

- AGOSTINHO, A.A.; THOMAZ, S.M.; GOMES, L.C. 2005. Conservação da biodiversidade em águas continentais do Brasil. **Megadiversidade**. v. 1, p. 70-78.
- ALVES-DA-SILVA, S.M.; HAHN, A.T. 2001. Lista das Euglenophyta registradas em ambientes de águas continentais e costeiras do Estado do Rio Grande do Sul, Brasil. **Iheringia**. Série Botânica, n. 55, p. 171-188.
- BAZZA, E.L. 1998. **Flutuações na estrutura da comunidade fitoplanctônica durante o período de enchimento do reservatório de Corumbá (GO)**. 35f. (Monografia – Ciências Biológicas) – Universidade Estadual de Maringá, Maringá.
- BICUDO, D.C.; DE-LAMONICA-FREIRE, E.M.; FIGUEIREDO, D.M.; LIMA, D. 1995. Ficoflórida do Pantanal de Poconé, Estado de Mato Grosso, Brasil: Centrales e Eunotiaceae (Bacillariophyceae). **Hoehnea**, v. 22, n. 1/2, p. 165-182.
- BRANDÃO, D. KRAVCHENKO, A. 1997. **A biota do Campus Samambaia: história, situação e perspectivas**. Goiânia: SEGRAF-UFG. 157p.
- CAMPOS, I.F.P.; MACEDO-SAIDAH, F.F. 1990. Flórida da represa da escola de agronomia da Universidade Federal de Goiás, Goiânia, Goiás, Brasil. In: CONGRESSO NACIONAL DE BOTÂNICA, 36, 1990, Curitiba. **Anais** ... Curitiba, PR., p. 839-857.
- CONTIN, L.F.; OLIVEIRA, R.J.M. 1993. Diatomáceas. In: CAMPOS, I.F.P. (Coord). **Flora do Estado de Goiás. Criptogamas**. v. 2, n. 1. Goiânia: ABEU/CEGRAF-UFG. 35p.
- DE-LAMONICA-FREIRE, E.M. 1989a. Catálogo das algas referidas para o Estado de Mato Grosso, Brasil, 1. **Revista Brasileira de Biologia**. v. 49, n. 3, p. 671-677.
- _____. 1989b. Catálogo das algas referidas para o Estado de Mato Grosso, Brasil, 2. **Revista Brasileira de Biologia**, v. 49, n. 3, p. 679-689.
- DELGADO, S.M. 2006. **Levantamento Florístico das Naviculales (Bacillariophyceae) perifíticas do rio Descoberto, Goiás e Distrito Federal**. 166f. Dissertação (Mestrado em Botânica). Departamento de Botânica, Universidade de Brasília, Brasília.
- ESKINAZI-LEÇA, E.; CUNHA, M.G.G.S.; SANTIAGO, M.F.; BORGES, G.C.P.; LIMA, J.C.; SILVA, M.H.; LIMA, E.P.; MENEZES, M. 2010. Bacillariophyceae. In: **Lista de Espécies da Flora do Brasil**. Jardim Botânico do Rio de Janeiro. Disponível em: <http://floradobrasil.jbrj.gov.br/2010/FB097964>. Acesso em: 27 de jul. 2011.
- HAMMOND, P.M. 1992. Species inventory. In: GROOMBRIDGE, B. (Ed). **Global biodiversity: status of the Earth's living resources**. Londres: Chapman and Hall. p. 17-39.
- JUNK, W.J.; CUNHA, C.N.; WANTZEN, K.M.; PETERMANN, P.; STRÜSSMANN, C.; MARQUES, M.I.; ADIS, J. 2006. Biodiversity and its conservation in the Pantanal of Mato Grosso, BRASIL. **Aquatic Sciences**. v. 68, p. 278-309.
- LEWINSOHN, T.M.; PRADO, P.I. 2002. Biodiversity of Brazil: a synthesis of the current state of knowledge. In: LEWINSOHN, T.M.; PRADO, P.I. (Ed). **Biodiversidade brasileira: síntese do estado do conhecimento atual**. São Paulo: Contexto Acadêmica. p. 139-144.
- MACEDO-SAIDAH, F.E.M.; NASCIMENTO, M.R.R.; CAMPOS, I.E.P. 1987. O plâncton das águas do rio Meia Ponte, Município de Goiânia, Goiás, Brasil. **Nerítica**, (Suppl), v. 2, p. 105-117.
- MENDONÇA-GALVÃO, L. 2005. **Comunidade planctônica e o processo de restauração do lago Paranoá, DF**. 251f. Tese (Doutorado em Ecologia). Departamento de Ecologia, Universidade de Brasília, Brasília.
- MENEZES, M.; DIAS, I.C.A. (Org.). 2001. **Biodiversidade de Algas de Ambientes Continentais do Estado do Rio de Janeiro**. 1. ed. Rio de Janeiro: Museu Nacional. 256p.
- MOREIRA-FILHO, H.; VALENTE MOREIRA, I.M.; MOSIMANN, R.M.S. 1985. Catálogo de diatomáceas (Chrysophyta-Bacillariophyceae) Marinhas e estuarinas do

- Estado de Santa Catarina, Brasil. **Ínsula**, n. 15, p. 33-88.
- NABOUT, J.C.; NOGUEIRA, I.S., OLIVEIRA, L.G. 2006. Phytoplankton community of floodplain lakes of the Araguaia River, BRASIL, in the rainy and dry seasons. **Journal of Plankton Research**, v. 28, n. 2, p. 181-193.
- NASCIMENTO-BESSA, M.R.R. 1999. **Aspectos ecológicos da comunidade perifítica do ribeirão João Leite (Goiás) durante um período de estiagem**. 162f. Dissertação (Mestrado em Biologia) Instituto de Ciências Biológicas, Universidade Federal de Goiás, Goiânia.
- NASCIMENTO-BESSA, M.R.R.N; REIS, C.V. 1992. Variação entre a composição do plâncton da captação da Represa Samambaia e da captação do rio Meia Ponte na cidade de Goiânia, Brasil. In: CONGRESSO INTERAMERICANO DE INGENIERIA SANITÁRIA AMBIENTAL, 23, 1992, Havana. **Anais ... Tomo I**. Havana, p. 3-19
- NOGUEIRA, I.S; LEANDRO-RODRIGUES, N.C. 1999. Algas planctônicas do lago do Jardim Botânico Chico Mendes, Goiânia-Go: considerações taxonômicas e ecológicas. **Revista Brasileira de Biologia**, v. 59, n. 3, pp. 377-395.
- NOGUEIRA, I.S.; NABOUT, J.C.; OLIVEIRA, J.E.; SILVA, K.D. 2008. Diversidade (alfa, beta e gama) da comunidade fitoplanctônica de quatro lagos artificiais urbanos do município de Goiânia, GO. **Hoehnea**, v. 35, n. 2, p. 219-233.
- OLIVEIRA, E.C.A. 2004. **Comunidades fitoplancônicas em ambientes lêntico e lótico na bacia do rio Descoberto, DF, em períodos de chuva e seca**. 102f. Dissertação (Mestrado em Ecologia). Departamento de Ecologia, Universidade de Brasília, Brasília.
- OLIVEIRA, L.P.H.; KRAU, L. 1970. Hidrobiologia geral, aplicada particularmente a veiculadores de esquistossomos. hipereutrofia, mal moderno das águas. **Memórias do Instituto Oswaldo Cruz**, v. 68, n. 1, p. 89-118.
- OLIVEIRA, M.D.; CALHEIROS, D.F. 2000. Flood pulse influence on phytoplankton communities of the south Pantanal floodplain, BRASIL. **Hydrobiologia**, v. 427, p. 101-112.
- PNRH - PLANO NACIONAL DE RECURSOS HÍDRICOS. 2006. **Síntese executiva**. Ministério do Meio Ambiente, Secretaria de Recursos Hídricos. Brasília: MMA. 135p.
- REIS E.S.C. 2007. **Eunotiales (divisão bacillariophyta) perifíticas de algumas localidades da bacia hidrográfica do Rio Descoberto, Distrito Federal - Goiás, Brasil**. 122f. Dissertação (Mestrado em Botânica). Departamento de Botânica, Universidade de Brasília, Brasília.
- ROCHA, O. 2002. Perfil do conhecimento de biodiversidade em águas doces no Brasil. In: LEWINSOHN, T.M.; PRADO, P.I. (Ed). **Biodiversidade brasileira: síntese do estado do conhecimento atual**. São Paulo: Contexto Acadêmica. p. 165-169.
- SENNA, P.A.C.; SOUZA, M.G.M.; COMPÈRE, P. 1998. **A check-list of the algae of the Federal District (Brazil)**. Ministry for SMEs and Agriculture, Directorate of Research and Development, National Botanic Garden of Belgium. Scripta botanica Belgica; vol. 16. 88p.
- SILVA, E.L.V.; OLIVEIRA, M.D.; ISHII, I.H. 2000. Estrutura da comunidade fitoplancônica no rio Paraguai e Canal do Tamengo, Pantanal, MS. In: SIMPÓSIO SOBRE RECURSOS NATURAIS E SÓCIO-ECONÔMICOS DO PANTANAL, 3, 2000, Corumbá. **Anais...** Corumbá, MS., p.1-22.
- SOUZA, M.G.M. 1994. **Diatomáceas (Bacillariophyceae) de dois bancos de macrófitas aquáticas da Lagoa Bonita, Distrito Federal, Brasil**. 242f. Dissertação (Mestrado em Botânica), Universidade Federal do Paraná, Curitiba.
- SOUZA, M.G.M.; COMPÈRE, P. 1999. New diatom species from the Federal District of BRASIL. **Diatom Research**, v. 14, n. 2, p. 357-366.
- SOUZA, M.G.M.; MOREIRA-FILHO, H. 1999a. Diatoms (Bacillariophyceae) of two aquatic macrophyte banks from lagoa Bonita, Distrito Federal, BRASIL, I: Thalassiosiraceae and Eunotiaceae. **Bulletin du Jardin Botanique National de Belgique - Bulletin van de Nationale Plantentuin van België**, v. 67, p. 259-278.
- _____. 1999b. Diatoms (Bacillariophyceae) of two aquatic macrophyte banks from lagoa Bonita, Distrito Federal, BRASIL, II: Navicula sensu lato and Pinnularia. **Bulletin du Jardin Botanique National de Belgique - Bulletin van de Nationale Plantentuin van België**. v. 67, p. 279-288.
- SOUZA, M.G.M.; OLIVEIRA, R.I.R. 2007. Levantamento da diatomoflúrula epilítica da bacia do rio Paraná, Goiás, Brasil. In: MARTINS-SILVA, M. J. (Org). **Inventário da biota aquática com vistas a conservação e utilização sustentável do bioma Cerrado (Serra e Vale do rio Paraná)**. Brasília: MMA. v.1, p. 72-92.
- TREMARIN P.I.; FREIRE, E.G.; BERTOLLI, L.M.; LUDWIG, T.A.V. 2009. Catálogo das diatomáceas (Ochrophyta-Diatomeae) continentais do estado do Paraná. **Iheringia**. Série Botânica, v. 64, n. 2, p. 79-107.
- TUNDISI, J.G. 2003. **Água no século XXI: enfrentando a escassez**. São Carlos: RiMa/IIE. 248p.
- TORGAN, L.C.; BECKER,V.; PRATES, H.M. 1999. Checklist das diatomáceas (Bacillariophyceae) de ambientes de águas continentais e costeiras do estado do Rio Grande do Sul, Brasil. **Iheringia**. Série Botânica, n. 52, p. 89-144.
- TORGAN, L.C.; BARREDA, K. de A.; SANTOS, C.B. 2001. Catálogo das algas Chlorophyta, de águas continentais e marinhas do estado do Rio Grande do Sul, Brasil. **Iheringia**. Série Botânica, n. 56, p. 147-183.
- TORGAN, L.C.; BARREDA, K. de A.; SANTOS, C.B. 2003. Catálogo das algas Cryptophyta, Heterokontophyta, Dinophyta, Haptophyta e Rhodophyta de águas continentais e costeiras do Rio Grande do Sul, Brasil. **Iheringia**. Série Botânica, v. 58, n. 2, p. 227-250.

