

Vol. 7. No. 1 (2021)
ISSN: 2448-8100

Cymbella Revista de investigación y difusión sobre algas

Floristics of epiphytic diatoms on *Thalassia testudinum* from the southern Gulf of Mexico



COMITÉ EDITORIAL

EDITOR EJECUTIVO:

Dr. Eberto Novelo

Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México
enm@ciencias.unam.mx

EDITORES ADJUNTOS:

Dr. Abel Sentfies

Universidad Autónoma Metropolitana-Iztapalapa, México
asg@xanum.uam.mx

Dr. Juan Manuel Lopez-Bautista

Universidad de Alabama, United States of America
jlopez@biology.as.ua.edu

ASISTENTE EDITORIAL:

M. en C. Alejandra Mireles Vázquez

Fac. Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México
alemiciencias@gmail.com

EDITORES ASOCIADOS (COMITÉ EDITORIAL TEMÁTICO)

[Florística, Taxonomía, Filogenia y sistemática, Biogeografía y distribución:](#)

Dr. Erasmo Macaya

Facultad de Ciencias Naturales y Oceanográficas, Universidad de Concepción, Chile
emacaya@oceanografia.udec.cl

M. en C. Gloria Garduño Solórzano

Facultad de Estudios Superiores Iztacala, Universidad Nacional Autónoma de México
ggs@servidor.unam.mx

Dr. Luis E. Aguilar Rosas

Instituto de Investigaciones Oceanológicas, Universidad Autónoma de Baja California
aguilarl@uabc.edu.mx

Dra. Visitación Conforti

Facultad de Ciencias Exactas y Naturales Universidad de Buenos Aires, Argentina
conforti@bg.fcen.uba.ar

[Biología celular y Bioquímica, Fisiología y Ecofisiología:](#)

Dra. Pilar Mateo Ortega

Departamento de Biología, Universidad Autónoma de Madrid, España
pilar.mateo@uam.es

[Algas tóxicas y FANs:](#)

Dra. Marina Aboal Sanjurjo

Facultad de Biología, Universidad de Murcia, España
maboal@um.es

Dr. Yuri Okolodkov

Instituto de Ciencias Marinas y Pesquerías, Universidad Veracruzana, México
yuriokolodkov@yahoo.com

[Ecología de poblaciones y comunidades algales :](#)

Dra. Ligia Collado Vides

School of Environment, Arts and Society, Florida International University, United States of America
Ligia.ColladoVides@fiu.edu

Dra. Rosaluz Tavera

Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México
r_tavera@ciencias.unam.mx

[Ficología aplicada y biotecnología:](#)

Dra. Eugenia J. Olguín Palacios

Instituto de Ecología, Centro CONACYT
eugenia.olguin@inecol.mx

Dra. Marcia G. Morales Ibarria

División de Ciencias Naturales e Ingeniería, Universidad Autónoma Metropolitana – Cuajimalpa, México
mmorales@correo.cua.uam.mx

[Nomenclatura](#)

Dr. Francisco F. Pedroche


Depto. Ciencias Ambientales, División CBS, UAM-Lerma
e-mail:fpedroche@correo.ler.uam.mx

Esta publicación es financiada totalmente por el Editor Ejecutivo. No recibe subsidios ni pagos.

CINTILLO LEGAL

Cymbella Revista de investigación y difusión sobre algas. -Vol. 7 Núm 1, enero – abril 2021, es una publicación cuatrimestral editada por la Universidad Nacional Autónoma de México, Ciudad Universitaria, Delegación Coyoacán, C.P. 04510, Ciudad de México, México, a través del Laboratorio de Algas Continentales. Ecología y Taxonomía de la Facultad de Ciencias, Circuito exterior s/n, Ciudad Universitaria, Col. Copilco, Del. Coyoacán, C.P. 04510, Ciudad de México, Tel. (55) 56225430, <http://cymbella.mx/>, enm@ciencias.unam.mx. Editor responsable: Dr. Eberto Novelo Maldonado. Reserva de Derechos al Uso Exclusivo: 04-2016-112410454200. ISSN: 2448-8100. Responsable de la última actualización de este número, Laboratorio de Algas Continentales. Ecología y Taxonomía de la Facultad de Ciencias, Dr. Eberto Novelo Maldonado, Circuito exterior s/n, Ciudad Universitaria, Col. Copilco, Del. Coyoacán, C.P. 04510, Ciudad de México, fecha de la última modificación, 20 de octubre de 2021.

Los artículos firmados son responsabilidad de los autores y no necesariamente reflejan la opinión de los Editores ni de la Sociedad Mexicana de Ficología. El material publicado puede reproducirse total o parcialmente siempre y cuando exista una autorización de los autores y se mencione la fuente completa y la dirección electrónica de la publicación.



El primer número del volumen 7 de *Cymbella* ofrece dos textos florísticos que muestran, nuevamente, la necesidad de seguir estudiando las algas de nuestro país, ambos señalan novedades florísticas, 29 primeros registros de Coscinodiscophyceae en la Isla Guadalupe y el otro anota 238 taxones de los cuales 25 son registros nuevos para el Golfo de México y 27 para las otras costas mexicanas. Lo que hace un total de 267 registros de taxones en las costas de México. Estos registros son resultado de la insistencia de los colegas en conocer y difundir la flora mexicana. *Cymbella* es el medio de difusión para la florística y ese tipo de trabajos siempre serán bienvenidos.

No podemos exigir que se conserven los ecosistemas si no somos capaces de mostrar lo que contienen. Si una de nuestras responsabilidades como ficólogos es la conservación de la diversidad algal, esa tarea empieza con el registro y documentación de la riqueza biológica nacional y regional. Y ese conocimiento y registro, a pesar de ser fundamentales son difícilmente aceptados en otras publicaciones. Y parte causal de la reticencia a publicar este tipo de trabajos es la confusión entre lo moderno y lo antiguo, o eufemísticamente lo tradicional. Esta falsa dicotomía es producto de una visión dividida de las necesidades: las personales o las nacionales. No se trata de criticar, ambas son necesarias, pero lo que es falso es que una sea mejor que la otra. Así como los colegas necesitan publicar en revistas con un factor de impacto alto, también es necesario conocer lo que no aceptan las revistas de ese tipo. Esta falsa dicotomía tiene muchas expresiones, desde la que opone la "taxonomía tradicional" contra la taxonomía moderna o contemporánea (es decir, con biología molecular), hasta las consideraciones de las etapas consecutivas del conocimiento taxonómico (taxonomías alfa, beta y gama) y finalmente las que consideran que existe una crisis en la taxonomía por el cambio de "paradigmas" en la forma como conocemos la biodiversidad. En los enfoques polifásicos, polifacéticos o de taxonomía integral existe la intención de recuperar parte de lo que es la taxonomía como disciplina integrativa, pero los estándares impuestos por las revistas implican siempre la utilización, como fase final e indiscutible, el análisis de secuencias y las relaciones filogenéticas moleculares como criterio de modernidad.

Para tratar de explicar a un grupo de estudiantes la importancia de conocer la estructura, la biología

reproductiva, la ultraestructura y las filogenias moleculares como una unidad necesaria en la descripción de las especies, usé como método didáctico una analogía relacionada con la historia de la música. Reconocemos y disfrutamos de la música antigua, la barroca, la clásica, etc., así en el trabajo taxonómico, requerimos y reconocemos de los conocimientos de los autores de los siglos XVIII al actual. Y curiosamente, hay cierta correspondencia

con el avance entre los patrones en la composición usados por los grandes músicos y las fases por las que ha pasado el conocimiento de las algas. Como un mero ejercicio para el gozo en reconocer los aportes históricos podríamos hacer la siguiente comparación, en la columna izquierda los periodos musicales, en el centro las fechas aproximadas y en la derecha los principales grupos de caracteres de los sistemas taxonómicos usados en la ficología:

Periodo barroco	≈ 1750	Morfología del talo adulto
Periodo clásico	≈ 1800	Tipos de reproducción
Periodo romántico	≈ 1860	Ciclos de vida
Periodo postromántico	≈ 1900	Bioquímica estructural
Periodo impresionista	≈ 1950	Distribución y extensión de caracteres
Periodo moderno	≈ 1980	Ultraestructura y bioquímica metabólica
Periodo contemporáneo	≈ actual	Biología molecular

Disfrutamos de las grandes obras musicales, sin necesidad de un orden cronológico estricto, pues podemos pasar de Bach, a Ravel, a Stravinsky y a Pärt, así podemos hacer la taxonomía, de lo morfológico macro, a los ciclos de vida y a la biología molecular. Y así como ya no podemos llamar “música clásica” a toda la gama de músicas no “populares” que existen, tampoco podemos llamar taxonomía tradicional a todo lo que no es biología

molecular; todo elemento es valioso y necesario. Como podemos reconocer las grandes diferencias y los aportes de cada autor musical, así podremos reconocer y valorar cada elemento que constituye esas obras de arte que llamamos algas. Incluimos el mapa de visitas a la revista según Google Analytics de los últimos 12 meses. ¡La siguiente meta es aumentar el tono del azul en todo el mundo!



Floristics of epiphytic diatoms on *Thalassia testudinum* from the southern Gulf of Mexico

Florística de diatomeas epífitas de *Thalassia testudinum* del sur del golfo de México

Daniela López-Mejía¹, David Alfaro Siqueiros-Beltrones^{2*}, Francisco Omar López-Fuerte³ & Francisco Gutiérrez-Mendieta¹

¹ Universidad Autónoma Metropolitana – Iztapalapa, Laboratorio de ecosistemas costeros.
Av. San Rafael Atlixco 186, Leyes de Reforma 1ra. Secc. 09340 Ciudad de México, CDMX.

² Instituto Politécnico Nacional, Centro Interdisciplinario de Ciencias Marinas, Dpto. Plancton y Ecología Marina.
Av. Instituto Politécnico Nacional S/N, Col. Playa Palo de Santa Rita, La Paz, BCS. CP 23096.

³ Departamento Académico de Ciencias Marinas y Costeras,
Universidad Autónoma de Baja California Sur, Km 5.5, Carretera al Sur, 23091 La Paz, Baja California Sur, México.

*Corresponding author: e.mail: dsiquei@gmail.com

D. López-Mejía, D.A. Siqueiros Beltrones, F.O. López-Fuerte & F. Gutiérrez-Mendieta. 2021. Floristics of epiphytic diatoms on *Thalassia testudinum* from the southern Gulf of Mexico. *Cymbella* 7 (1): 18-35. <http://cymbella.mx>

ABSTRACT

Benthic diatoms are fast colonizers of live substrata, covering large surfaces of their hosts. Few studies exist on floristics of the epiphytic diatoms for the coasts of Mexico, and most of them deal with epiphytic diatoms that live on macroalgae or mangrove roots, while seagrasses which also provide an excellent substrate for diatoms are even scarcer. Our aim was to describe the species composition of epiphytic diatoms growing on blades of *Thalassia testudinum* from the southern Gulf of Mexico. To do this, three bundles of blades of *T. testudinum* were collected in each of 23 sampling sites off the coast of Campeche, Mexico. Epiphytic diatoms were scrapped off from the blades and then were oxidized to clean the diatom frustules, which were then mounted on permanent slides with Pleurax for taxonomic identification using light microscopy with plan-apochromatic optics. Overall, 238 taxa from 66 genera were identified, out of which 25 are new records for the Gulf of Mexico and 52 are new records for the Mexican coasts.

The genus *Mastogloia* was the best represented with 51 taxa. This taxocoenosis surpasses the species richness recorded for other seagrass systems and is among the richest for Mexican littorals.

Key words: Campeche, epiphytic diatoms, seagrasses, taxocoenosis

RESUMEN

Las diatomeas bentónicas colonizan rápidamente sustratos vivos, llegando a cubrir gran parte de la superficie disponible de su hospedero. Los pocos estudios sobre florística de diatomeas epífitas para las costas de México tratan principalmente sobre diatomeas epífitas de macroalgas y raíces de mangles, mientras que, sobre pastos marinos, los cuales ofrecen un excelente sustrato para diatomeas, son aún más escasos. Nuestro objetivo fue describir la composición de especies de diatomeas epífitas que proliferan sobre hojas de *Thalassia testudinum* del sur del golfo de México. Para ello, se hicieron muestreos en 23 estaciones en la costa de Campeche, México,

recolectando tres haces de *T. testudinum* en cada una. Las hojas de cada haz se rasparon para la obtención de las diatomeas y el material obtenido se oxidó para limpiar las frústulas y facilitar su identificación. Se montaron en preparaciones permanentes con Pleurax y se revisaron bajo un microscopio compuesto con óptica planapocromática. Se identificaron 238 taxones pertenecientes a 66 géneros de los cuales *Mastogloia* (51 taxones) presentó la mayor riqueza. De los taxones identificados, 25 son nuevos registros para el golfo de México, y 52 son nuevos registros para las costas de México. La taxocenosis descrita supera a las registradas para otros ambientes de pastos marinos y representa una de las más ricas para litorales mexicanos.

Palabras clave: Campeche, diatomeas epifitas, pastos marinos, taxocenosis

INTRODUCTION

Benthic diatoms play an important role within the microbial communities that characterize certain habitats (Siqueiros-Beltrones 2002). They are fast colonizers of both non-living surfaces (MacLulich 1986) and live substrata (Sieburth & Thomas 1973) where they may cover a great part of the available surfaces of their hosts, such as macroalgae (Siqueiros-Beltrones *et al.* 2004; Siqueiros Beltrones *et al.* 2016) or seagrasses (Siqueiros-Beltrones & Ibarra-Obando 1985).

Although studies on epiphytic diatoms may be considered lacking worldwide, mainly because of the enormous scientific research potential around them, sufficient theoretical basis exists to address and investigate diverse roles of epiphytic diatoms, whether on their taxonomy including floristics, their ecology, biogeography, or eco-physiological interactions with their hosts. However, there is still much to do concerning floristics alone (Siqueiros-Beltrones & Martínez-Hernández 2017).

For the Mexican coasts little research exist and has been done on diatom floristics, most related to epiphytic diatoms from macroalgal hosts. Evidence from these studies suggests that macroalgae provide more than just attaching surfaces for diatoms (Hernández-Almeida & Siqueiros-Beltrones 2008, 2012; Siqueiros-Beltrones & Hernández-Almeida 2006). On the other hand, pioneer research that can be traced to the first floristic study on diatoms found living on blades of sea grass (*Zostera marina* L.) in NW Mexico shows that seagrasses also provide vast surfaces for colonization by as many as 215 species of diatoms, either free living or colonial forms (Siqueiros-Beltrones

& Ibarra-Obando 1985). Elsewhere, in Caribbean waters (Grand Cayman) Corlett and Jones (2007) recorded 61 diatom species on *T. testudinum* blades, while López-Fuerte *et al.* (2013) identified 107 taxa and infra-species from Laguna de Yalahau for the Mexican Caribbean. Likewise, along the Atlantic coasts (Florida Bay) Reyes-Vazquez (1970) described 42 species of epiphytic diatoms on *T. testudinum*, while Sullivan (1979) recorded 32 species. More recently, Frankovich *et al.* (2006) listed up to 255 diatom taxa (species and infra-species), the highest species richness of epiphytic diatoms ever observed on *T. testudinum* blades exposing the floristic potential of epiphytic diatoms on this substrate. In contrast, besides the *Mastogloia* species list published by Siqueiros-Beltrones *et al.* (2020) no other formal studies on epiphytic diatoms of seagrasses have been carried out hitherto for the Mexican Atlantic, where turtle-grass *Thalassia testudinum* K. D. Koenig is widely distributed at low depths (Spalding *et al.* 2003).

The extension and resilience of *T. testudinum* beds in the southern Gulf of Mexico (GM) offers an excellent opportunity to study the epiphytic diatoms that use them as hosts, also providing a floristic frame for the *Mastogloia* species that characterize this particular ecosystem (Siqueiros-Beltrones *et al.* 2020). Thus, our objective was to describe the species composition of epiphytic diatom living on *T. testudinum* blades from the southern GM off the coast of Campeche, Mexico. Because our approach was mainly floristics, we proposed the hypothesis that the species richness would be higher than in the above studies and would include taxa that are new additions to the current floristic list for Mexican littorals (López-Fuerte & Siqueiros-Beltrones 2016). We must consider that references such as presence/absence of taxa are used to determine biogeographical distributions based on their relations with various environmental factors. In this way the effort dedicated to floristics may help to trim such interpretations down to a more precise dimension. Albeit relative abundances were estimated also to gain a preview of the more or less conspicuous taxa for later ecological and distribution analyses. And as it turned out, a previous report of this study widened the expectations on any unusual characteristic of the epiphytic diatom taxocenosis, exemplified by the many recorded species of *Mastogloia* (Siqueiros-Beltrones *et al.* 2020).

STUDY AREA

The study area is, located within the southern GM and comprises the north coast of the State of Campeche, between the municipalities of Champotón

and Calkiní (19° 19' 43.90" and 20° 20' 23.30" N, 90° 47'48. 90" and 90° 129' 43.30" W). There, three sites were surveyed: 1) Champotón, located in front of the Champotón river, considered the most important estuary in the state (Villalobos-Zapata & Mendoza-Vega 2010); 2) Petenes, located in the

northernmost coast of the state within the Biosphere Reserve Los Petenes (DOF, 24, May 1999) that covers an extension of 282,857 ha; and 3) Costa, located on the coast of the city of San Francisco de Campeche (Fig. 1).

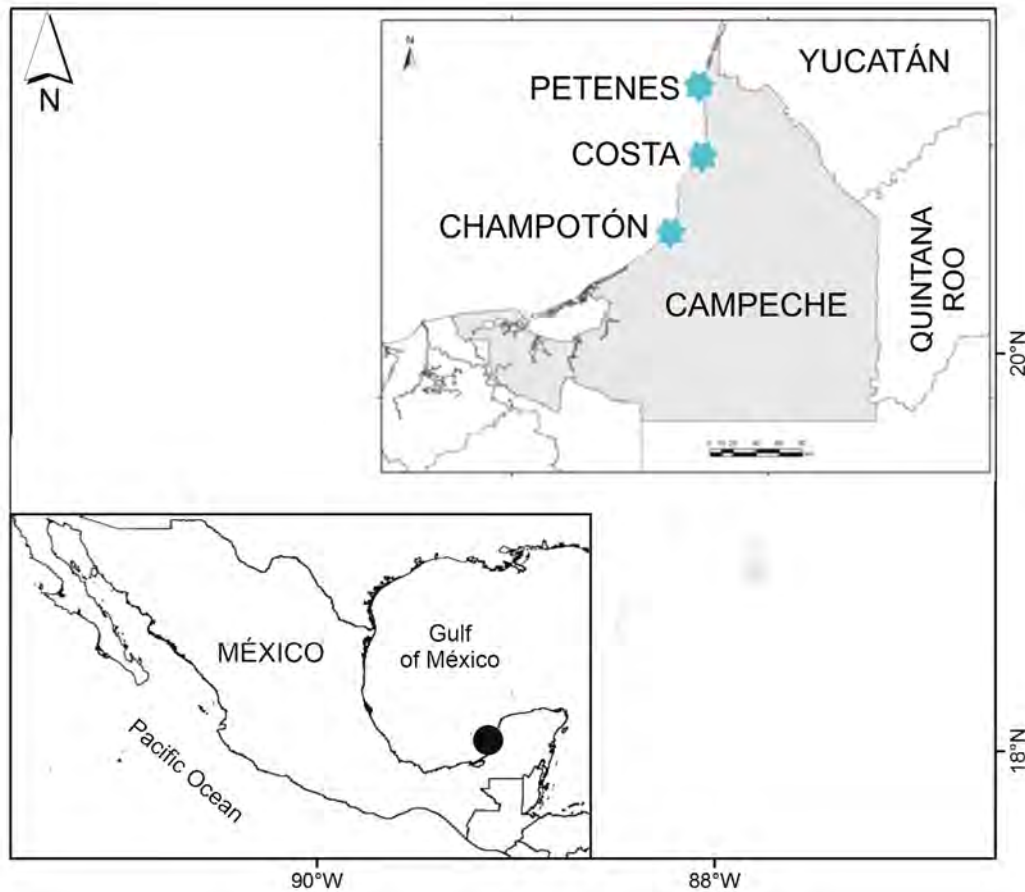


Figure 1.- Study area, and location of sampling sites on the coast of the State of Campeche.

METHODS

Sampling was carried out in 2013 on April 8 -11 in Petenes, from April 29 - May 2 in Champotón, and from August 17 - 20 in Costa, in a total of 23 sampling sites: six in Champotón, seven in Costa, and 10 in Petenes. Sites were chosen according to the occurrence and extension of *T. testudinum* beds. In each site three bundles of the seagrass were collected and stored in 1 L plastic jars. At the laboratory all the blades from the bundles were scraped with a spatula to separate the epiphytic diatoms. The gathered material was oxidized in flasks to eliminate all organic matter using nitric acid and commercial alcohol (Siqueiros-Beltrones 2002). The cleaned

diatom frustules were mounted on permanent slides using synthetic resin Pleurax (R.I. = 1.7). The permanent mounts were observed under an Axioscope 40 Zeiss compound microscope with plan-apochromatic optics. Diatoms were identified on the basis of frustule morphology using classic references: Cleve-Euler (1952, 1953a, 1953b, 1955), Hustedt (1930,1959, 1966), Peragallo & Peragallo (1908), Schmidt (1874-1959); as well as more recent literature: Foged (1975,1978,1984), Krammer & Lange-Bertalot (1991), Lange-Bertalot & Krammer (1987), Lange-Bertalot *et al.* (1996), Lobban *et al.* (2012), Loir & Novarino (2013), López-Fuerte *et al.* (2010), López-Fuerte *et al.* (2013), Metzeltin and

García-Rodríguez (2003), Moreno *et al.* (1996), Novelo *et al.* (2007), Siqueiros-Beltrones (2002), Siqueiros-Beltrones *et al.* (2004), Stidolph *et al.* (2012), Tomas (1997), Witkowski *et al.* (2000). Taxonomic nomenclature was updated using Guiry & Guiry (2020) and Round *et al.* (1990).

Quantitatively, taxa were classified according to their relative abundances (N=500) into rare ($15 < X \leq 1$), frequent ($100 < X \leq 15$), abundant ($300 < X \leq 100$), and very abundant (> 300). Similarity between the surveyed localities was measured using Jaccard presence/absence index. The resulting floristic list was contrasted with the recent available floristic lists both for the GM and the Mexican coasts overall (Krajesky *et al.* 2009; Licea *et al.* 2016; López-Fuerte & Siqueiros-Beltrones 2016; López-Fuerte *et al.* 2013; Siqueiros-Beltrones & Martínez-Hernández 2017). Images of representative taxa including several new records were captured using a CMOS Konus digital ocular lens microscope at 1000x.

RESULTS

A total of 238 epiphytic diatom taxa from 66 genera were identified living on the blades of *T. testudinum* from the northern coast of the State of Campeche (Table 1). The most diverse genus was *Mastogloia* with 51 species and varieties, with 11 taxa found in a single locality; following were *Nitzschia* (22 taxa), *Navicula* (17), *Amphora* (13), *Cocconeis* (13) and *Halamphora* (12). Only two taxa on the list were not assigned to a taxon at species level, while 63 other potential species not included in the list remained unidentified, including 25 *Mastogloia*.

Overall, 19 taxa were not accounted for during the quantitative phase. Diatom species distribution was as follows: 100 taxa (42 %) were present in all three localities. In Champotón, 38 exclusive taxa were recorded. Whilst, in Costa and Petenes, 21 and 14 exclusive taxa were recorded, respectively. The diatom assemblages from Champotón yielded the highest species richness with 176 taxa and 54 genera; there,

Table 1.- Distribution of taxa classified according to their relative abundances among the three surveyed localities. VA: very abundant; A: abundant; F: frequent; R: rare; T: total.

	Champotón	Costa	Petenes
VA	5	7	9
A	16	14	8
F	67	51	50
R	88	69	69
T	176	141	136

the most diverse genera were *Mastogloia* (43), *Nitzschia* (18) and *Navicula* (15). In Costa 141 taxa and 41 genera were found: 39 *Mastogloia*, 15 *Nitzschia*, 9 *Navicula*, *Cocconeis* and *Halamphora* taxa. In Petenes 136 species were recorded; there, *Mastogloia* comprised 34 species, *Nitzschia* 10, *Cocconeis* 10, and *Amphora* 4. On the basis of their quantitative classification diatom taxa were distributed in a similar way among the three localities, depicting a typical benthic diatom assemblage with few abundant and very abundant taxa, and many rare and frequent taxa (Table 2).

According to the Jaccard similarity index (presence/absence of taxa), two groups were formed separating the Costa from the Petenes and Champotón assemblages (Figure 2).

New records. Out of the above taxonomic list, 52 taxa are new records for the Mexican coasts and 25 are new records for the GM (Table 2); several are shown in figures 3-6. Three of these taxa were very abundant, particularly *Cocconeis lineata*, with the higher overall abundance (10.78 %) and *Seminavis obtosiuscula* (2.19 %); these two are new for the GM, and *Mastogloia urveae* (1.64 %), recently recorded for the Mexican coasts overall. For any of the three localities, two of the new records were abundant, three for Mexican coasts and three for the GM; 30 taxa were frequent, 21 for Mexican coasts and nine for the GM; and, 41 new records were rare taxa, 28 for Mexican waters and 13 for the GM. Thus, by locality, Champotón showed the higher number of

Table 2.- List of epiphytic diatom taxa found on *Thalassia testudinum* blades from the northern coast of the State of Campeche. f: frequent; r: rare; a: abundant; va: very abundant; -: absent; * new record for the gulf of México; ** new record for the coasts of Mexico.

Taxa	Champotón	Costa	Petenes
Class: Bacillariophyceae			
<i>Achnanthes</i> cf. <i>petersenii</i> Hustedt	-	-	r
<i>Achnanthes trachyderma</i> (F. Meister) Riaux-Gobin, Compère, Hinz & Ector ** fig.4-e,f	r	-	r
<i>Achnantheidium robustum</i> (Hustedt) T. Ohtsuka ** fig. 4-m, p	r	r	f
<i>Achnanthes</i> cf. <i>namaquae</i> Giffen** fig. 4-q	-	-	r
<i>Achnantheidium</i> cf. <i>minutissimum</i> (Kützing) Czarnecki	r	f	r
<i>Achnantheidium</i> cf. <i>pyrenaicum</i> (Hustedt) H. Kobayasi	r	r	r
<i>Actinocyclus gallicus</i> Meister**	r	-	-
<i>Actinocyclus octonarius</i> var. <i>sparsus</i> (Gregory) Hendeley ** fig.3-a, b	r	r	r
<i>Actinoptychus aster</i> J.J. Brun* fig.3-c, d	-	-	-
<i>Actinoptychus octonarius</i> (Ehrenberg) Kützing	-	-	r
<i>Amphora angusta</i> Gregory	f	f	f
<i>Amphora angusta</i> var. <i>ventricosa</i> (W. Gregory) Cleve	-	r	-
<i>Amphora arenaria</i> Donkin	-	-	-
<i>Amphora bigibba</i> Grunow	r	-	-
<i>Amphora</i> cf. <i>arcus</i> Gregory	-	r	-
<i>Amphora</i> cf. <i>delicatissima</i> Krasske	a	f	f
<i>Amphora corpulenta</i> var. <i>capitata</i> Tempère & Peragallo	r	-	-
<i>Amphora grevilleana</i> Gregory	-	-	-
<i>Amphora obtusa</i> Gregory	r	-	-
<i>Amphora ostrearia</i> var. <i>ostrearia</i> Brébisson	-	r	-
<i>Amphora proteus</i> Gregory fig. 5-j	r	-	r
<i>Amphora richardiana</i> B.J. Cholnoky ** fig. 5-h	-	-	r
<i>Amphora</i> sp.4 fig. 6-r	-	r	-
<i>Ardissonea crystallina</i> (C. Agardh) Grunow	-	-	-
<i>Ardissonea cuneata</i> Mills** fig. 4-w, x	f	-	-
<i>Auricula adriatica</i> H. & M. Peragallo**	-	-	r
<i>Auricula</i> cf. <i>minuta</i> Cleve	-	-	r
<i>Auricula complexa</i> (Gregory) Cleve** fig. 6-n	r	-	-
<i>Auricula intermedia</i> (Lewis) Cleve	r	-	r
<i>Brachysira</i> cf. <i>estonarium</i> Witkowski, Lange-Bertalot & Metzeltin	a	va	a
<i>Brachysira</i> cf. <i>procera</i> Lange-Bertalot & Moser	r	-	r
<i>Caloneis excentrica</i> (Grunow)	r	r	-
<i>Caloneis hustedtii</i> Aleem** fig. 5-r	-	r	-
<i>Caloneis liber</i> (W. Smith) Cleve	r	-	-
<i>Caloneis liber</i> var. <i>linearis</i> Cleve	r	r	f

<i>Campylodiscus ralfsii</i> W. Smith	r	-	r
<i>Campylodiscus</i> sp.2 fig. 5-l, m	-	-	r
<i>Campylodiscus subangularis</i> Cleve & Möller** fig. 6-k	r	-	-
<i>Climaconeis lenzii</i> Schmidt**	r	f	f
<i>Cocconeis ahlefeldii</i> Janisch** fig. 4-aa	f	-	f
<i>Cocconeis angularipunctata</i> Riaux-Gobin, Romero, Compère & Al Handal	-	-	-
<i>Cocconeis convexa</i> Giffen	-	-	r
<i>Cocconeis discrepans</i> A. W. F. Schmidt	-	r	r
<i>Cocconeis krammeri</i> Lange-Bertalot & Metzeltin	-	-	-
<i>Cocconeis maxima</i> (Grunow) H. Perragallo & M. Perragallo	f	f	f
<i>Cocconeis placentula</i> var. <i>euglypta</i> (Ehrenberg) Grunow	va	va	va
<i>Cocconeis lineata</i> Ehrenberg* fig. 4-c, d.	va	va	va
<i>Cocconeis pseudodiruptoides</i> Foged	-	r	-
<i>Cocconeis pseudomarginata</i> Gregory	a	r	f
<i>Cocconeis scutellum</i> Ehrenberg	a	f	a
<i>Cocconeis thalassiana</i> Romero & López-Fuerte	a	a	a
<i>Cocconeis woodii</i> Reyes	r	r	f
<i>Cymatoneis</i> cf. <i>margarita</i> Witkowski	-	r	r
<i>Diploneis apis</i> (Ehrenberg) Ehrenberg**	-	-	r
<i>Diploneis</i> cf. <i>smithii</i> (Brébisson) Cleve	-	f	-
<i>Diploneis chersonensis</i> (Grunow) Cleve	r	-	r
<i>Diploneis decipiens</i> var. <i>paralela</i> Cleve* fig. 4-h, i	r	r	-
<i>Diploneis littoralis</i> (Donkin) Cleve	r	r	r
<i>Diploneis subcincta</i> (A. Schmidt) Cleve* fig. 34-z	-	-	r
<i>Diploneis suborbicularis</i> (Gregory) Cleve var. <i>suborbicularis</i> ** fig. 4-g	r	-	-
<i>Diploneis vacillans</i> (A. Schmidt) Cleve	f	a	f
<i>Encyonema</i> cf. <i>evergladianum</i> Krammer	f	a	f
<i>Encyonema</i> cf. <i>gracile</i> Rabenhorst	r	r	r
<i>Entomoneis paludosa</i> (W. Smith) Reimer* fig. 5-n	-	r	-
<i>Entomoneis paludosa</i> var. <i>duplex</i> (Donkin) Makarova & Achmetova	r	f	r
<i>Epithemia pacifica</i> (Krammer) Lobban & J.S. Park	a	a	a
<i>Fallacia</i> cf. <i>lenzii</i> (Hustedt) Lange-Bertalot	r	r	r
<i>Fogedia</i> cf. <i>geisslerae</i> Witkowski, Metzeltin & Lange-Bertalot			
<i>Fragilariforma</i> cf. <i>virescens</i> (Ralfs) D.M. Williams & Round	va	va	va
<i>Grammatophora macilenta</i> W. Smith	r	r	r
<i>Grammatophora marina</i> var. <i>undulata</i> Ehrenberg** fig. 3-g	f	f	f
<i>Grammatophora oceanica</i> (Ehrenberg) Grunow	r	-	r
<i>Grammatophora serpentina</i> (Ralfs) Ehrenberg* fig. 3-e, f	r	-	-
<i>Gyrosigma subangustum</i> Hustedt*	-	-	-
<i>Halamphora</i> cf. <i>acutiuscula</i> (Kützing) Levkov	-	r	-

<i>Halamphora cf. interrupta</i> (Heiden) Levkov	r	-	-
<i>Halamphora cf. luciae</i> (Cholnoky) Levkov	f	a	f
<i>Halamphora cf. perpusilla</i> (Grunow) Q.M. You & Kociolek	r	f	r
<i>Halamphora cf. subacutiuscula</i> (Schoeman) J.G. Stepanek & Kociolek	f	a	f
<i>Halamphora cf. tenerrima</i> (Aleem & Hustedt) Levkov	f	a	f
<i>Halamphora coffeiformis</i> (C. Agardh) Mereschkowsky** fig. 5-f	f	f	f
<i>Halamphora costata</i> (W. Smith) Levkov* fig. 5-g	f	r	r
<i>Halamphora cymbifera</i> (Gregory) Levkov	-	f	-
<i>Halamphora eunotia</i> (Cleve) Levkov	-	-	-
<i>Halamphora hybrida</i> (Grunow) Levkov* fig. 5-k	r	r	r
<i>Halamphora terroris</i> (Ehrenberg) Wang**	r	-	r
<i>Hyalosynedra laevigata</i> (Grunow)	va	va	va
<i>Licmophora abbreviata</i> C. Agardh	-	-	-
<i>Licmophora aff. debilis</i> (Kützing) Grunow	r	-	-
<i>Licmophora grandis</i> var. <i>divisa</i> (Kützing) Grunow**	r	f	-
<i>Licmophora remulus</i> Grunow	f	r	r
<i>Mastogloia angulata</i> Lewis	f	r	r
<i>Mastogloia asperula</i> Grunow	f		r
<i>Mastogloia asperuloides</i> Hustedt*	r	f	f
<i>Mastogloia bahamensis</i> Cleve	f	r	r
<i>Mastogloia barbadensis</i> (Geville) Cleve	r	-	r
<i>Mastogloia belaensis</i> Voigt**	f	r	r
<i>Mastogloia binotata</i> (Grunow) Cleve	r	r	f
<i>Mastogloia biocellata</i> (Grunow) G. Navarino & A.R. Muftah	f	f	f
<i>Mastogloia borneensis</i> Hustedt	-	-	r
<i>Mastogloia cf. angusta</i> Hustedt	f	f	f
<i>Mastogloia cf. braunii</i> Grunow	-	r	-
<i>Mastogloia cf. pseudolacrimata</i> Yohn & Gibson	-	r	-
<i>Mastogloia cf. staurophora</i> Hustedt	-	-	f
<i>Mastogloia cf. tenera</i> Hustedt	f	r	f
<i>Mastogloia cocconeiformis</i> Grunow	f	r	f
<i>Mastogloia corsicana</i> (Grunow) H. Peragallo & M. Peragallo	a	a	a
<i>Mastogloia cribrosa</i> Grunow	f	f	f
<i>Mastogloia crucicula</i> (Grunow) Cleve	va	va	va
<i>Mastogloia cuneata</i> (Meister) R. Simonsen	r	r	-
<i>Mastogloia cyclops</i> Voigt**	f	r	-
<i>Mastogloia decipiens</i> Hustedt*	f	f	f
<i>Mastogloia decussata</i> Grunow**	r	-	-
<i>Mastogloia depressa</i> Hustedt**	r	r	r
<i>Mastogloia emarginata</i> Hustedt	r	r	-

<i>Mastogloia erythraea</i> Grunow	-	r	-
<i>Mastogloia erythraea</i> var. <i>biocellata</i> Grunow**	r	r	-
<i>Mastogloia erythraea</i> var. <i>grunowii</i> Foged ** fig. 4-ab, ac, ad	r	f	-
<i>Mastogloia foliolum</i> (Brun) A. Schmidt**	-	r	-
<i>Mastogloia frickei</i> Hustedt**	r	r	r
<i>Mastogloia frimbriata</i> (Brightwell) Grunow	f	f	f
<i>Mastogloia horvathiana</i> Grunow	r	r	f
<i>Mastogloia ignorata</i> Hustedt	a	r	f
<i>Mastogloia lanceolata</i> Thwaites	f	f	r
<i>Mastogloia mauritiana</i> Brun**	r	-	-
<i>Mastogloia ovalis</i> A. Schmidt**	f	f	a
<i>Mastogloia ovata</i> Grunow	f	r	f
<i>Mastogloia ovulum</i> Hustedt	r	r	r
<i>Mastogloia ovum-paschale</i> (A. Schmidt) A. Mann*	f	f	f
<i>Mastogloia parva</i> Hustedt**	f	r	f
<i>Mastogloia pulchella</i> Cleve	r	-	-
<i>Mastogloia punctifera</i> Burn	f	f	f
<i>Mastogloia pusilla</i> var. <i>linearis</i> Ostrup**	-	f	-
<i>Mastogloia pusilla</i> var. <i>pusilla</i> Grunow**	f	f	-
<i>Mastogloia pusilla</i> var. <i>subcapitata</i> Hustedt	f	r	a
<i>Mastogloia regula</i> Hustedt**	-	-	-
<i>Mastogloia rimosa</i> Cleve**	f	f	-
<i>Mastogloia robusta</i> Hustedt	f	-	r
<i>Mastogloia similis</i> Hustedt**	r	-	-
<i>Mastogloia subaffirmata</i> Hustedt	f	f	f
<i>Mastogloia urveae</i> Witkowski**	a	f	a
<i>Mastogloia varians</i> Hustedt	f	f	f
<i>Navicula archibaldiana</i> Foged	r	-	r
<i>Navicula</i> cf. <i>apta</i> Hustedt	f	f	r
<i>Navicula</i> cf. <i>commutabilis</i> Hustedt	-	-	-
<i>Navicula</i> cf. <i>debilissima</i> Grunow	f	r	-
<i>Navicula</i> cf. <i>microcari</i> Lange-Bertalot	f	r	-
<i>Navicula cincta</i> (Ehrenberg) Ralfs*	-	f	-
<i>Navicula circumtexta</i> F. Meister** fig. 5-s	r	-	-
<i>Navicula digito-radiata</i> (Gregory) Ralfs	r	-	-
<i>Navicula duerrenbergiana</i> Hustedt* fig. 5-u	f	a	r
<i>Navicula formenterea</i> Cleve	f	f	r
<i>Navicula hamulifera</i> Grunow* fig. 5-b	r	-	-
<i>Navicula johannrossi</i> Giffen	f	-	f
<i>Navicula longa</i> (Gregory) Ralfs	r	r	r

<i>Navicula mutica</i> var. <i>producta</i> Grunow	r	-	-
<i>Navicula normaloides</i> Cholnoky	a	a	va
<i>Navicula phyllepta</i> Kützing** fig. 5-t	f	-	-
<i>Navicula platyventris</i> Meister	r	-	-
<i>Navicula ramosissima</i> var. <i>ampilus</i> (C. Agardh) Cleve** fig. 5-p	f	f	f
<i>Neodelphineis silenda</i> (Hohn & Hellerman) Desianti & Potapova	r	-	-
<i>Neosynedra tortuosa</i> (Grunow) D.M. Williams & Round	f	f	f
<i>Nitzschia angularis</i> W. Smith fig. 3-q	f	r	f
<i>Nitzschia capitellata</i> Hustedt, nom. inval. *	f	-	r
<i>Nitzschia carnicobarica</i> Desikachary & Prema** fig. 5-v	-	r	-
<i>Nitzschia</i> cf. <i>fluminensis</i> Grunow	r	f	-
<i>Nitzschia</i> cf. <i>fusiformis</i> Grunow	-	r	-
<i>Nitzschia</i> cf. <i>liebethruthii</i> Rabenhorst	f	a	-
<i>Nitzschia</i> cf. <i>linearis</i> var. <i>subtilis</i> Hustedt	f	f	-
<i>Nitzschia</i> cf. <i>palea</i> (Kützing) W.Smith	r	r	-
<i>Nitzschia dissipata</i> (Kützing) Rabenhorts fig. 6-e	f	f	f
<i>Nitzschia distans</i> W. Gregory	f	f	f
<i>Nitzschia epithemoides</i> Grunow	r	r	r
<i>Nitzschia frustulum</i> (Kützing) Grunow	a	a	va
<i>Nitzschia grossestriata</i> Hustedt* fig. 6-c, d	f	r	r
<i>Nitzschia incognita</i> Lengler & Krasske**	r	-	-
<i>Nitzschia laevissima</i> Grunow** fig. 6-b	-	r	r
<i>Nitzschia longissima</i> (Brebisson) Ralfs	r	-	-
<i>Nitzschia longissima</i> f. <i>costata</i> Hustedt	r	-	r
<i>Nitzschia macilenta</i> f. <i>abbreviata</i> Grunow**	-	-	-
<i>Nitzschia marginulata</i> var. <i>didyma</i> Grunow nom. inval. * fig. 6-f	r	-	-
<i>Nitzschia perminuta</i> (Grunow) M. Peragallo	a	a	f
<i>Nitzschia prolongata</i> Hustedt** fig. 6-a	f	r	-
<i>Nitzschia sigma</i> (Kützing) W. Smith	r	r	-
<i>Oestrupia vidovichii</i> Grunow** fig. 5-d	r	-	-
<i>Opephora marina</i> (Gregory) Petit* fig. 4-k, l	r	-	-
<i>Opephora mutabilis</i> Sabbe & Wyverman nom. inval.	r	r	r
<i>Petroneis plagiotoma</i> (Grunow) D. G. Mann* fig. 5-l	-	-	-
<i>Pinnunavis yarrensensis</i> (Grunow) H. Okuno*	-	-	-
<i>Plagiogramma</i> cf. <i>adriaticum</i> Grunow	-	-	-
<i>Planothidium campechianum</i> (Hustedt) Witkowski, Lange-Bertalot & Metzeltin	r	r	r
<i>Planothidium</i> cf. <i>pericavum</i> (J. R. Carter) Lange-Bertalot	f	f	f
<i>Pleurosigma salinarum</i> (Grunow) Grunow	r	f	r
<i>Podocystis adriatica</i> (Kützing) Ralfs**	r	-	r
<i>Psammothidium</i> cf. <i>grischunum</i> (Wuthrich) Bukhtiyarova & Round	r	f	f

<i>Pseudo-nitzschia</i> cf. <i>fraudulenta</i> (Cleve) Hasle	-	-	-
<i>Pteroncola</i> cf. <i>inane</i> (Giffen) F.E. Round	f	r	-
<i>Rhabdonema adriaticum</i> Kützing	a	f	f
<i>Rhabdonema arcuatum</i> (Lyngbey) Kützing* fig. 3-j	r	-	-
<i>Rhopalodia constricta</i> (W. Smith) Krammer* fig. 6-i	f	r	-
<i>Rhopalodia musculus</i> (Kützing) O. Müller fig. 6-p, g	f	-	r
<i>Rhopalodia succincta</i> Brébison** fig. 6-j	r	-	f
<i>Seminavis gracilentia</i> (Grunow) D.G. Mann* fig. 5-o	-	r	-
<i>Seminavis obtusiuscula</i> (Grunow) Danieledis & D.G. Mann*	a	f	va
<i>Seminavis strigosa</i> (Hustedt) Danieledis & Economou-Amilli	f	f	f
<i>Seminavis ventricosa</i> (Gregory) M. Garcia-Baptista	r	f	f
<i>Staurophora gregoryi</i> Mereschkowsky** fig. 5-i	r	-	-
<i>Stausira leptostauron</i> (Ehrenberg) Kulikovskiy & Genkal* fig. 4-u, v	r	-	-
<i>Stausira venter</i> (Ehrenberg) Cleve & J.D. Möller** fig. 4-r, s, t	r	-	-
<i>Stausirella guenter-grassii</i> (Witkowski & Lange-Bertalot) Morales, Wetzel & Ector** fig. 4-j	f	-	r
<i>Stausirella pinnata</i> (Ehrenberg) D.M. Williams & Round	-	-	-
<i>Surirella fastuosa</i> (Ehrenberg) Ehrenberg fig. 6-g, h	r	-	-
<i>Synedra bacillaris</i> (Grunow) Hustedt	f	-	r
<i>Tabularia affinis</i> var. <i>acuminata</i> (Grunow) Aboal**	r	-	-
<i>Tabularia fasciculata</i> (C. Agardh) D.M. Williams & Round	f	f	f
<i>Tabularia laevis</i> Kützing**	f	r	-
<i>Tetramphora securicula</i> (Peragallo & Peragallo) Stepanek & Kociolek	-	r	-
<i>Thalassiophysa hyalina</i> (Greville) Paddock & P.A. Sims** fig. 4-m	-	f	-
<i>Trachysphenia acuminata</i> Peragallo	a	f	f
<i>Tryblionella apiculata</i> W. Gregory	f	a	f
<i>Tryblionella marginulata</i> f. <i>parva</i> (Grunow) Louvrou & Economou-Amilli**	r	-	-
Class: Coscinodiscophyceae			
<i>Amphipentas pentacrinus</i> Ehrenberg	r	-	r
<i>Melosira</i> cf. <i>moniliformis</i> var. <i>octogona</i> (Grunow) Hustedt	r	f	r
<i>Paralia sulcata</i> (Ehrenberg) Cleve	f	-	r
<i>Paralia sulcata</i> f. <i>radiata</i> Grunow* fig. 4-b	r	-	-
<i>Podosira stelligera</i> (Bailey) A. Mann	r	-	-
<i>Triceratium</i> cf. <i>broeckii</i> Leuduger-Fortmorel	r	-	-
<i>Triceratium reticulum</i> Ehrenberg* fig. 4-a	-	-	-
Class: Mediophyceae			
<i>Ardissonea formosa</i> (Hantzsch) Grunow*	f	r	r
<i>Biddulphia biddulphiana</i> (J.E. Smith) Boyer** fig. 3-i	-	-	r
<i>Biddulphia regina</i> W. Smith** fig. 3-h	-	-	-
<i>Cyclotella striata</i> (Kützing) Grunow	f	f	r
<i>Cyclotella stolorum</i> Brightwell	-	f	r

<i>Cymatosira lorenziana</i> Grunow	a	r	f
<i>Lampriscus cf. shadboltianum</i> (Greville) Peragallo & Peragallo	-	-	r
<i>Toxarium hennedyanum</i> (Gregory) Pelletan* fig. 4-y	a	va	va
<i>Toxarium undulatum</i> Bailey	f	r	r
<i>Tropidoneis pusilla</i> (Gregory) Cleve	r	r	r

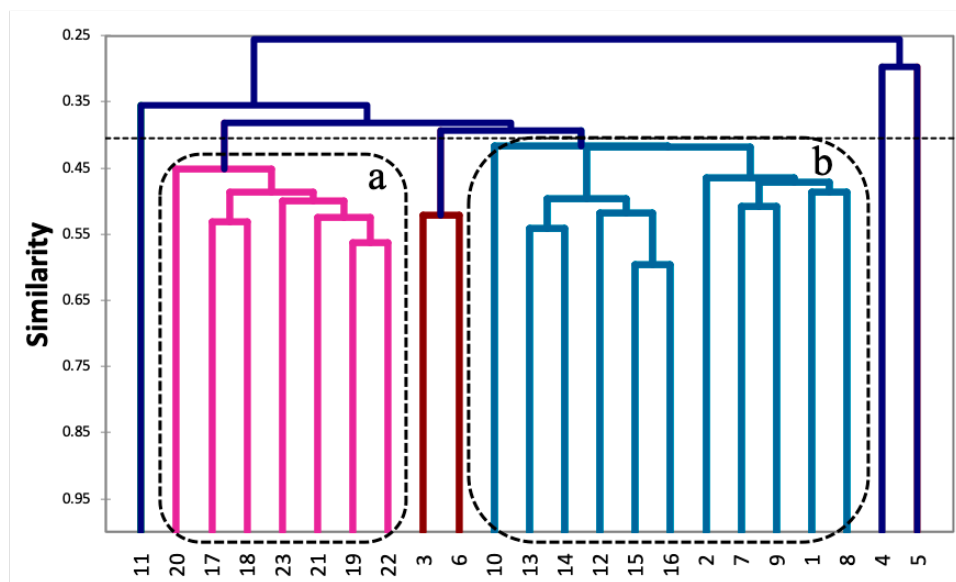


Figure 2.- Jaccard Similarity Index. Numbers indicates stations: Petenes 1-10, Champotón 11-16, and Costa 17-23. group A: stations from Costa; group B: stations from Petenes and Champotón.

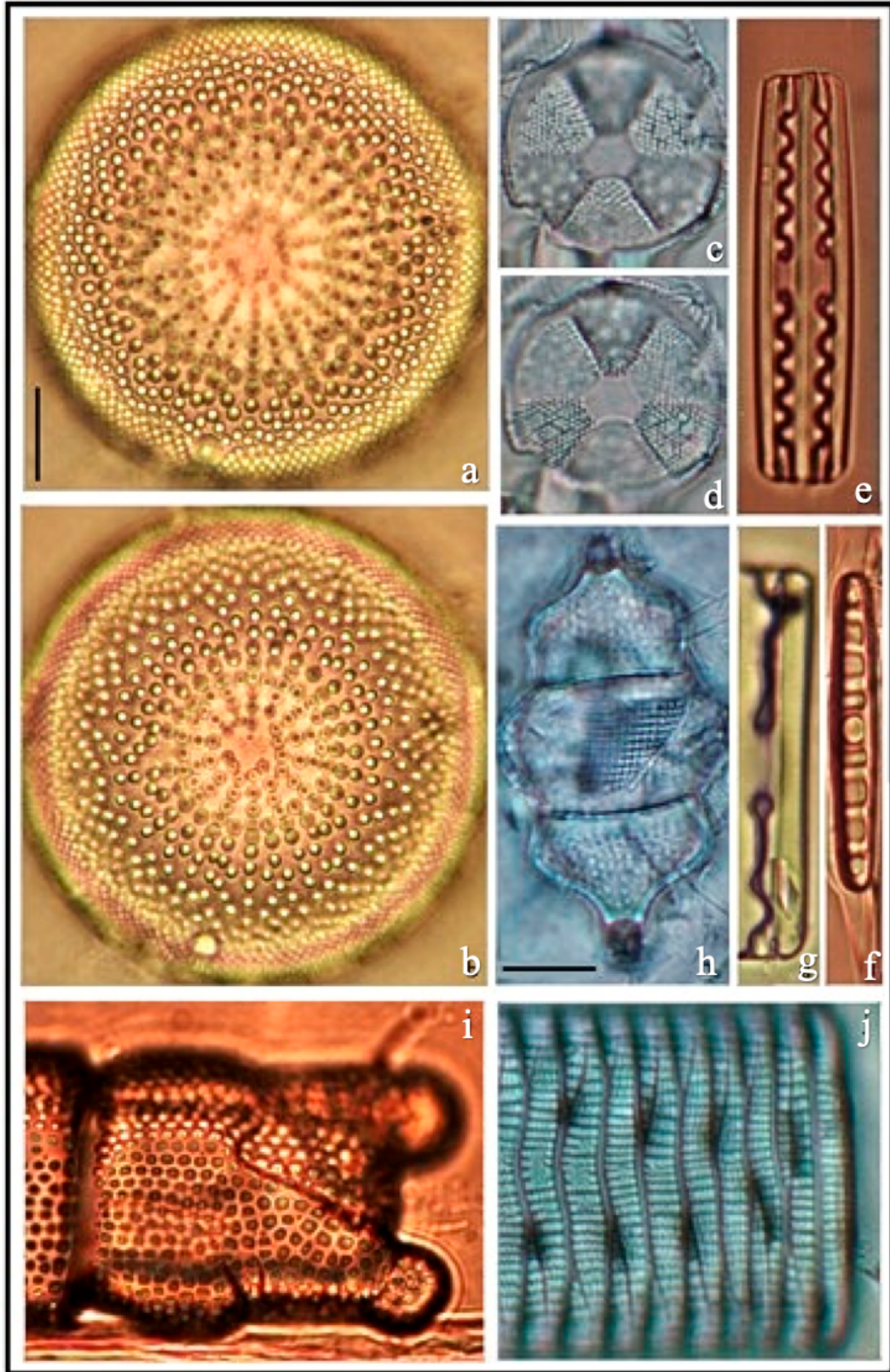


Figure 3.- (a, b) *Actinocyclus ehrenbergii* var. *sparsa*; (c, d) *Actinoptychus aster*; (e, f) *Grammatophora serpentina*; (g) *Grammatophora marina* var. *undulata*; (h) *Biddulphia regina*; (i) *Biddulphia pulchella*; (j) *Rhabdonema arcuatum*.

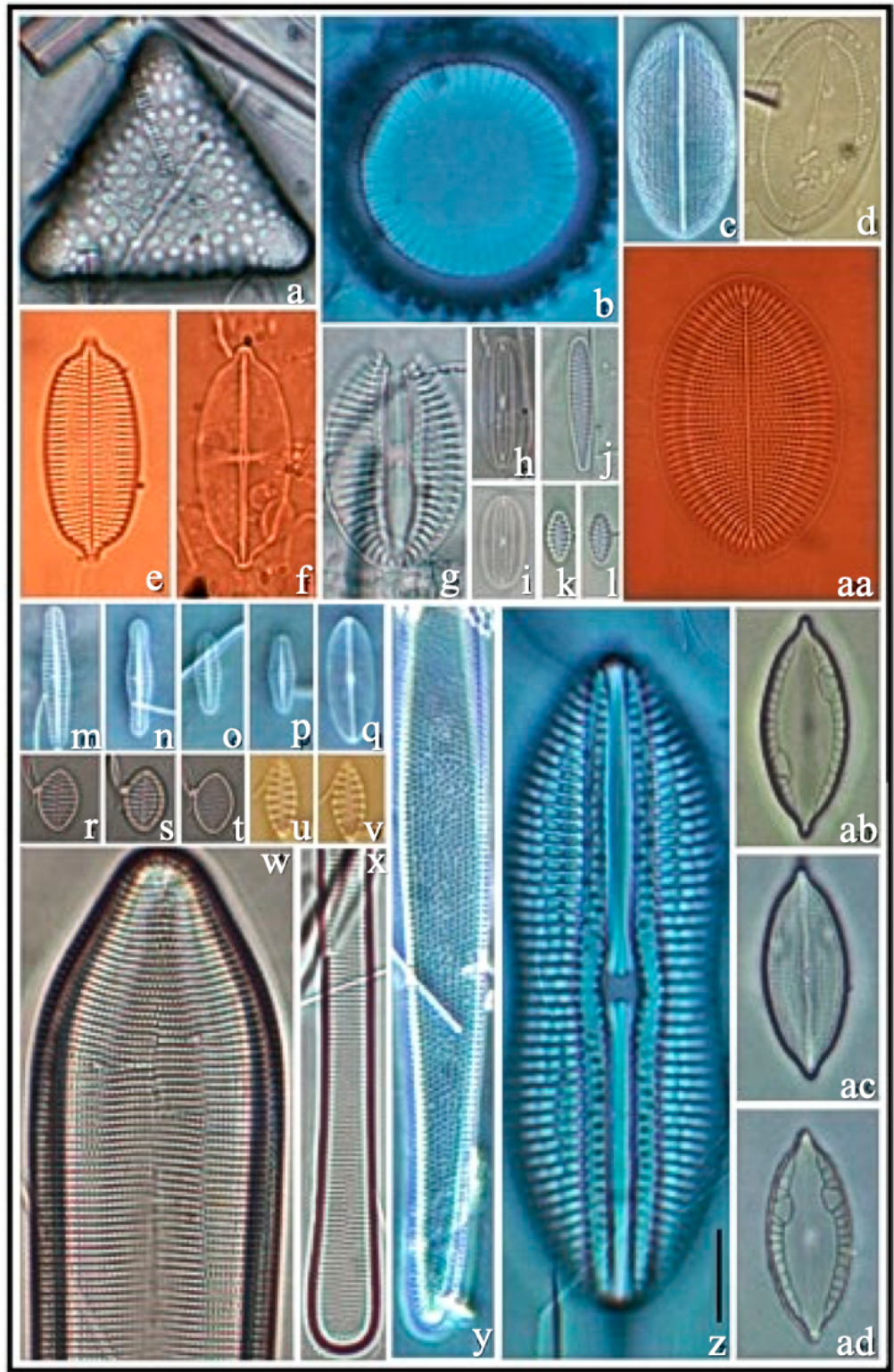


Figure 4.- (a) *Triceratium reticulum*; (b) *Paralia sulcata* f. *radiata*; (c, d) *Cocconeis placentula* var. *lineata*; (e, f) *Achnanthes trachyderma*; (g) *Diploneis suborbicularis* var. *suborbicularis*; (h, i) *Diploneis decipiens* var. *paralela*; (j) *Opephora gunter-grassi*; (k, l) *Opephora marina*; (m-p) *Achnantheidium minutissima* var. *robusta*; (q) *Achnanthes* cf. *namaquae*; (r-t) *Staurosira construens* var. *venter*; (u, v) *Staurosirella leptostauron*; (w, x) *Synedra cuneata*; (y) *Toxarium hennedyanum*; (z) *Diploneis subcincta*; (aa) *Cocconeis ahlefeldii*; (ab, ac, ad) *Mastogloia erythroa* var. *grunowii*.

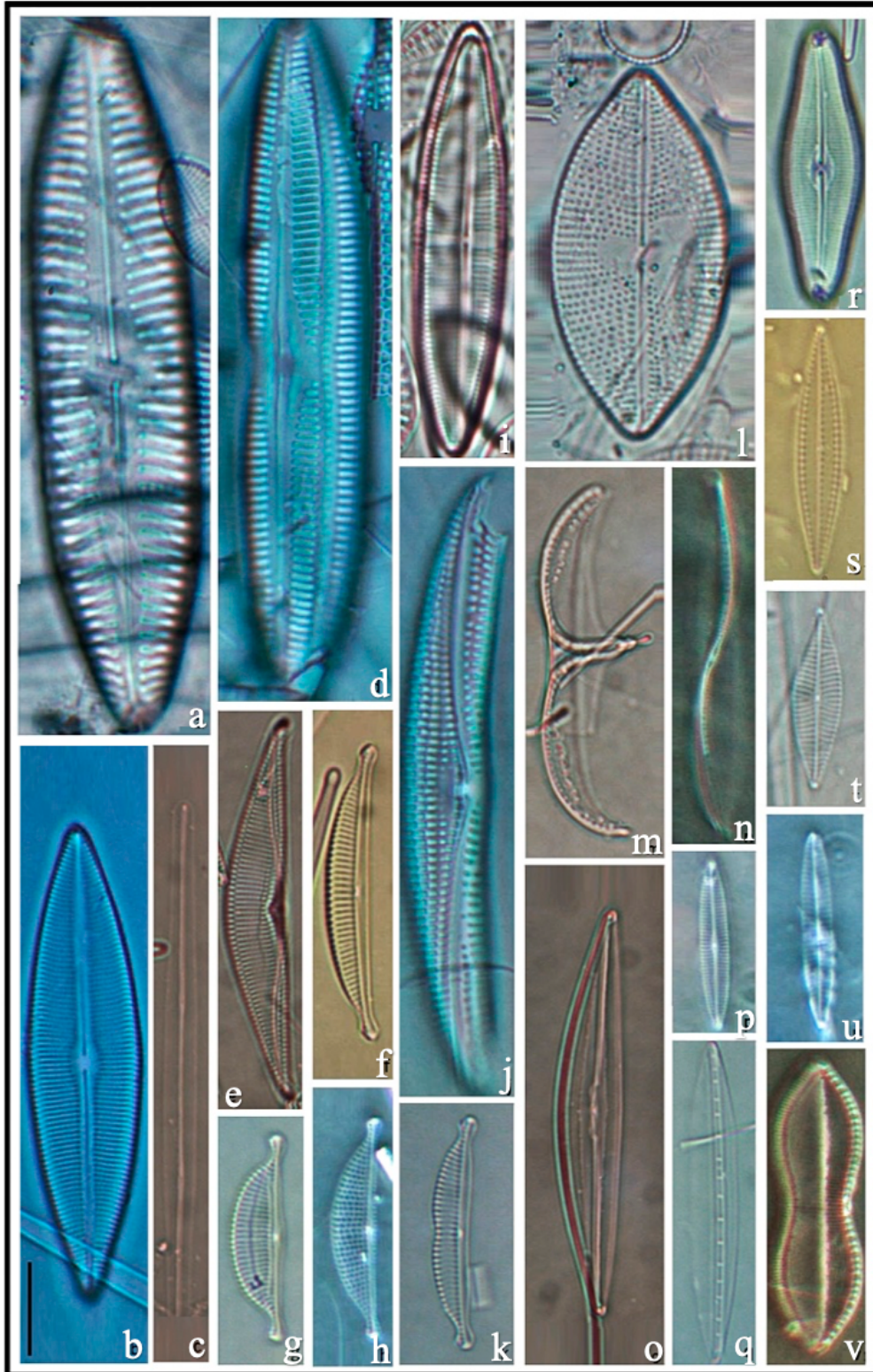


Figure 5.- (a) *Pinnunavis yarrensis*; (b) *Navicula hamulifera*; (c) *Berkeleya fragilis*; (d) *Oestrupia vidovichii*; (e) *Amphora ostrearia* var. *ostrearia*; (f) *Amphora coffeaeformis*; (g) *Halamphora costata*; (h) *Amphora richardiana*; (i) *Staurophora gregory*; (j) *Amphora proteus*; (k) *Halamphora hybrida*; (l) *Petroneis plagiostoma*; (m) *Thalassiosiphia hialina*; (n) *Entomeneis paludosa*; (o) *Seminavis gracilentia*; (p) *Navicula ramosissima* var. *ampilus*; (q) *Nitzschia angularis*; (r) *Caloneis hustedtii*; (s) *Biremis circumtexta*; (t) *Navicula phyllepta*; (u) *Navicula durrenbergiana*; (v) *Nitzschia carnicobarica*

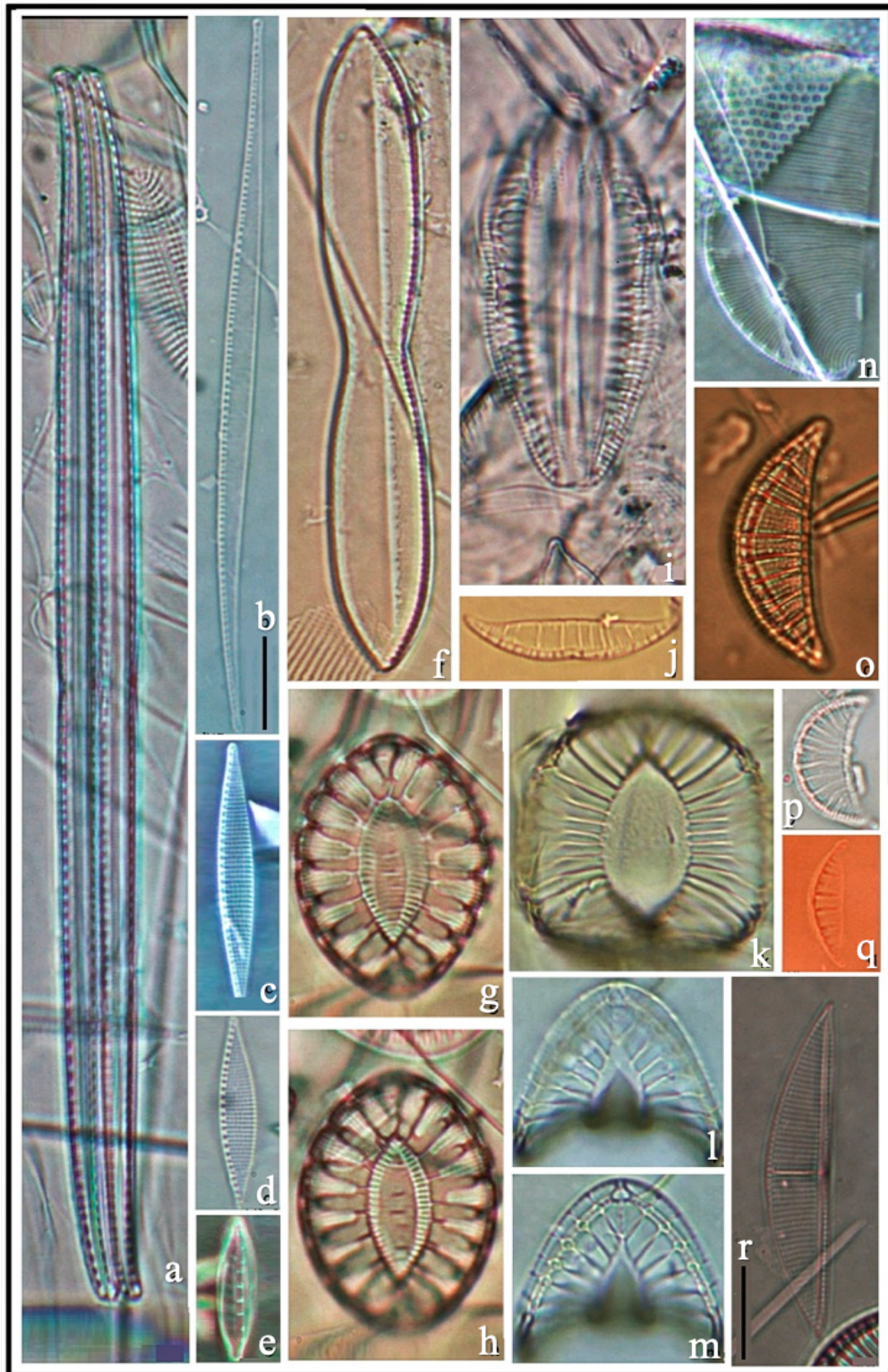


Figure 6.- (a) *Nitzschia prolongata*; (b) *Nitzschia laevis*; (c, d) *Nitzschia grossestriata*; (e) *Nitzschia dissipata*; (f) *Nitzschia marginulata* var. *didyma*; (g, h) *Surirella fastuosa*; (i) *Rhopalodia constricta*; (j) *Rhopalodia succincta*; (k) *Campylodiscus subangularis*; (l, m) *Campylodiscus* sp. 2; (n) *Auricula complexa*; (o) *Rhopalodia cf. musculus*; (p, q) *Rhopalodia musculus*; (r) *Amphora* sp. 4

new records (38 taxa), 16 for Mexico and 7 for GM. In Costa nine new records, six overall for Mexico and three for the GM. The Petenes locality had the lower number of new records (seven taxa), six for Mexico and one for GM.

DISCUSSION

Although the Champotón locality yielded the highest species richness and Petenes the lowest, these were grouped together, segregated from the Costa locality in the similarity analysis. The former two were surveyed during the dry season and the latter in the rainy season, suggesting that species composition of the diatom assemblages varied according to the corresponding seasonal environmental conditions. Besides the import of fresh-water taxa or seasonal exclusion of strict marine forms, the seasonal distribution of other coastal marine taxa requires investigation, along with further taxonomic issues.

It is but surprising that this report on the epiphytic diatoms of *Thalassia testudinum* is only the fourth formal floristic study on seagrasses (the third was derived from the same project, Siqueiros-Beltrones *et al.* 2020) that serve as hosts for diatoms in Mexican waters after Siqueiros-Beltrones and Ibarra-Obando (1985) for *Zostera marina*, a second one for *T. testudinum* (López-Fuerte *et al.* 2013). Although the floristic account in this study (238 taxa) is one of the richest for Mexican littorals, it is surpassed by the epipelagic assemblages (325 taxa) observed in Bahía Magdalena, BCS, Mexico (López-Fuerte & Siqueiros-Beltrones 2006), and by the epiphytic diatom assemblages from multi-specific macroalgae hosts (271 taxa) surveyed by Hernández-Almeida & Siqueiros-Beltrones (2012). Albeit, compared to similar studies, the species richness in this study surpasses the 215 taxa recorded for *Zostera marina* in NW Mexico (Siqueiros-Beltrones & Ibarra-Obando 1985), being very similar to the 232 epipelagic diatom taxa recorded at Guerrero Negro lagoon, also in the NW region (Siqueiros-Beltrones *et al.* 2017). And, although it falls short from the 255 taxa recorded by Frankovich *et al.* (2006) in the Florida (USA) *T. testudinum* beds, more than 60 taxa remain unidentified for the Campeche samples. As it is, it more than doubles the 107 taxa recorded recently by López-Fuerte *et al.* (2013) for the same species host in the Caribbean.

Our *ex professo* qualitative outlook for diatom species living on *T. testudinum* blades was influential in supporting part of our hypothesis; the high species richness may well be a combination of this and the tropical habitat, which could be reflected on the

numerous species observed of *Mastogloia* (Siqueiros-Beltrones *et al.* 2020), although only 51 identified to species level. This agrees with the taxonomic diversity of this genus (>80 taxa) recorded for the Caribbean by Loir and Novarino (2013) albeit in sediments. It would thus seem more related to a biogeographical factor than to substrate affinity, both for this genus and rest of the recorded taxa. Similar comparisons to the above are now possible based on this floristic account of epiphytic diatoms of *T. testudinum* for the southern Gulf of Mexico. Besides the biogeographic implications, this taxonomic reference may aid in ecological studies, e.g., trophic relations with various species of grazers such as snails, sea-turtles, and manatees that forage on these seagrass beds. However, much formal taxonomic work is needed on the benthic diatoms of Mexican littorals in order to adequately complement the much-needed floristic studies. This is supported also by the high abundance of six new records. Notwithstanding, both the species richness and the observed species composition of these epiphytic diatom assemblages may serve as reference in assessing environmental impact as to how undisturbed habitat conditions may reflect on the structure of these diatom assemblages.

ACKNOWLEDGEMENTS

This study was supported by project "Indicadores del estado de las comunidades de pastos marinos en la zona costera del Golfo de México: Fase II", (Margarita E. Gallegos Martínez). It is part of the Master in Biology thesis of D. López Mejía who received a scholarship from CONACYT at Universidad Autónoma Metropolitana - Iztapalapa. The second author (DASB) is fellow of Comisión de Operación y Fomento de Actividades Académicas (COFAA), and Estímulo al Desempeño de los Investigadores (EDI) IPN. We acknowledge the precise observations by three anonymous referees to a former manuscript.

REFERENCES

- Cleve-Euler, A. 1952. *Die diatomeen Von Schweden und Finnland. Teil V. (Schluss.)* Almqvist & Wiksells Boktryckeri Ab, Stockholm.
- Cleve-Euler, A. 1953a. *Die diatomeen Von Schweden und Finnland. Teil II. Arraphideae, Brachyraphideae.* Almqvist & Wiksells Boktryckeri Ab, Stockholm.
- Cleve-Euler, A. 1953b. *Die diatomeen Von Schweden und Finnland. Teil III. Monoraphideae, Biraphideae 1.* Almqvist & Wiksells Boktryckeri Ab, Stockholm.
- Cleve-Euler, A. 1955. *Die diatomeen Von Schweden und Finnland. Teil IV. Biraphideae 2.* Almqvist & Wiksells Boktryckeri Ab, Stockholm.

- Corlett, H. & B. Jones. 2007. Epiphyte communities on *Thalassia testudinum* from Grand Cayman, British West Indies: Their composition, structure, and contribution to lagoonal sediments. *Sedimentary Geology* 194: 245–262
- Foged, N. 1975. Some littoral diatoms from the coast of Tanzania. *Bibliotheca phycologica* 16. J. Cramer, Vaduz.
- Foged, N. 1978. *Diatoms in eastern Australia*. *Bibliotheca phycologica* 41. J. Cramer, Vaduz.
- Foged, N. 1984. *Freshwater and littoral diatoms from Cuba*. *Bibliotheca diatomologica* 5. J. Cramer, Vaduz.
- Frankovich, T.A., E.E. Gaiser, J.C. Ziemann & A.H. Wachnicka. 2006. Spatial and temporal distributions of epiphytic diatoms growing on *Thalassia testudinum* Banks ex König: relationships to water quality. *Hydrobiologia* 569: 259–271.
- Guiry, M.D. & G.M. Guiry. 2020. AlgaeBase. World-wide electronic publication, National University of Ireland, Galway. <http://www.algaebase.org>; searched on 27 July 2021.
- Hernández-Almeida, O.U. & D.A. Siqueiros-Beltrones. 2008. Variaciones en la Estructura de Asociaciones de Diatomeas Epifitas de Macroalgas en una Zona Subtropical. *Hidrobiológica* 18: 51–61.
- Hernández-Almeida, O.U. & D.A. Siqueiros-Beltrones. 2012. Substrate-dependent differences between the structures of epiphytic and epilithic diatom assemblages off the southwestern coast of the Gulf of California. *Botanica Marina* 55: 149–159. DOI:10.1515/BOT.2011.103
- Hustedt, F. 1930. *Die Kieselalgen Deutschland, Österreich und der Schweiz mit Berücksichtigung der übrigen Länder Europas sowie der angrenzenden Meeresgebiete*. In: L. Rabenhorst. Ed. *Kryptogamen-Flora von Deutschland, Österreich und der Schweiz, VII Band, I Teil* (pp. 348, 453, 506, 535) Koeltz Scientific Book, Leipzig
- Hustedt, F. 1959. *Die Kieselalgen Deutschland, Österreich und der Schweiz mit Berücksichtigung der übrigen Länder Europas sowie der angrenzenden Meeresgebiete*. In: L. Rabenhorst. Ed. *Kryptogamen-Flora von Deutschland, Österreich und der Schweiz, VII Band, II Teil*. Koeltz Scientific Book, Leipzig.
- Hustedt, F. 1966. *Die Kieselalgen Deutschland, Österreich und der Schweiz mit Berücksichtigung der übrigen Länder Europas sowie der angrenzenden Meeresgebiete*. In: L. Rabenhorst. Ed. *Kryptogamen-Flora von Deutschland, Österreich und der Schweiz, VII Band, III Teil*. Koeltz Scientific Book, Leipzig.
- Krammer, K. & H. Lange-Bertalot. 1991. *Bacillariophyceae Teil. 4, Achnantheaceae, Kritische Ergänzungen zu Navicula (Lineolatae) und Gomphonema. Gesamtliteraturverzeichnis Teil 1-4*. In: A. Pascher, H. Ettl, J. Gerloff, H. Heynig and D. Mollenhauer. Eds. *Süßwasserflora von Mitteleuropa*. Gustav Fischer Verlag, Stuttgart.
- Kravesky, D.M., E. Meave del Castillo, E. Zamudio, J.N. Norris & S. Fredericq. 2009. Diatoms (Bacillariophyta) of the Gulf of Mexico. In: D.L. Felder, D.K. Camp. Eds. *Gulf of Mexico: Origin, Waters, and Biota. Volume 1, Biodiversity*. Texas A & M University Press, Corpus Christi. Pp: 155-186.
- Lange-Bertalot, H., K. Külbs, T. Lauser, M. Nörpel-Schempp, M. Willmann. 1996. *Dokumentation und Revision der von Georg Krasske Beschriebenen Diatomeen-Taxa*. *Iconographia Diatomologica* 3, Koeltz Scientific Books, Königstein.
- Lange-Bertalot, H. & K. Krammer. 1987. *Bacillariaceae, Epithemiaceae, Surirellaceae. Neue und wenig bekannte Taxa, neue Kombinationen und Synonyme sowie Bemerkungen und Ergänzungen zu den Naviculaceae*. *Bibliotheca Diatomologica* 15. J. Cramer, Berlin – Stuttgart.
- Licea, S., J.L. Moreno-Ruíz, & R. Luna. 2016. Checklist of Diatoms (Bacillariophyceae) from the Southern Gulf of Mexico: Data-Base (1979-2010) and New Records. *Journal of Biodiversity of Endangered Species* 4. DOI: 10.4172/2332-2543.1000174
- Lobban, C.S., R.W. Jordan, Y. Arai, A. Sasaki, E.C. Theriot, M. Ashworth, E.C. Ruck & C. Pennesi. 2012. Coral-reef diatoms (Bacillariophyta) from Guam: new records and preliminary checklist, with emphasis on epiphytic species from farmer-fish territories. *Micronesica* 43: 237–479.
- Loir, M. & G. Novarino. 2013. Marine *Mastogloia* Thwaites ex W. Sm. and *Stigmaphora* Wallich species from the French Lesser Antilles. *Diatom Monographs* 16. Koeltz Scientific Books, Königstein.
- López-Fuerte, F.O. & D.A. Siqueiros-Beltrones. 2006. Distribución y estructura de asociaciones de diatomeas en sedimentos de un sistema de manglar. *Hidrobiológica* 16: 23-33.
- López-Fuerte, F.O. & D.A. Siqueiros-Beltrones. 2016. A checklist of marine benthic diatoms (Bacillariophyta) from Mexico. *Phytotaxa* 283: 201–258. doi:10.11646/phytotaxa.283.3.1
- López-Fuerte, F.O., D.A. Siqueiros-Beltrones & O.U. Hernández-Almeida. 2013. Epiphytic diatoms of *Thalassia testudinum* in Yalahau lagoon, Quintana Roo, México. *Marine Biodiversity Records* 6. doi:10.1017/S1755267213000857
- López-Fuerte, F.O., D.A. Siqueiros-Beltrones & J.N. Navarro. 2010. *Benthic diatoms associated with mangrove environments in the Northwest region of México*. Comisión Nacional para el Conocimiento y Uso de la Biodiversidad, Universidad Autónoma de Baja California Sur, Instituto Politécnico Nacional, Centro Interdisciplinario de Ciencias Marinas, La Paz.
- MacLulich, J.H. 1986. Colonization of bare rock surfaces by microflora in a rocky intertidal habitat. *Marine Ecology Progress Series* 32: 91–96.

- Metzeltin, D. & F. García-Rodríguez. 2003. *Las diatomeas uruguayas*. Universidad de la República - Facultad de Ciencias, Montevideo.
- Moreno, J.L., S. Licea & H. Santoyo. 1996. *Diatomeas del Golfo de California*. Universidad Autónoma de Baja California Sur, La Paz.
- Novelo, E., R. Tavera & C. Ibarra. 2007. *Bacillariophyceae from karstic wetlands in México* Bibliotheca Diatomologica 54. J. Cramer, Stuttgart.
- Peragallo, H. & M. Peragallo. 1908. *Diatomées marines de France et des districts maritimes voisins*. M.J. Tempere, Grez-sur-Loing.
- Reyes-Vasquez, G. 1970. Studies on the diatom flora living on *Thalassia testudinum* König in Biscayne Bay, Florida. *Bulletin of Marine Science* 20: 105–134.
- Round, F.E., R.M. Crawford & D.G. Mann. 1990. The Diatoms. *Biology and morphology of the genera*. Cambridge University Press, Cambridge.
- Schmidt, A. 1874-1959. Atlas der Diatomaceen-Kunde, von A. Schmidt, continued by M. Schmidt, F. Fricke, H. Heiden, O. Muller, F. Hustedt. Reiland, Leipzig.
- Sieburth, J.M. & C. Thomas. 1973. Fouling on eelgrass (*Zostera marina*). *Journal of Phycology* 9: 46-50.
- Siqueiros-Beltrones, D.A. 2002. *Diatomeas Bentónicas de la Península de Baja California, Diversidad y Potencial Ecológico*. Instituto Politécnico Nacional, Universidad Autónoma de Baja California, La Paz.
- Siqueiros Beltrones, D. A., U. Argumedo Hernández & C. Landa Cansigno. 2016. Uncommon species diversity values in epiphytic diatom assemblages of the kelp *Eisenia arborea* J.E. Areschoug. *Hidrobiológica* 26: 61-76
- Siqueiros-Beltrones, D.A. & O.U. Hernández-Almeida. 2006. Florística de diatomeas epifitas en un manchón de macroalgas subtropicales. *CICIMAR-Oceánides* 21: 11–61.
- Siqueiros-Beltrones, D.A. & Y.J. Martínez-Hernández. 2017. Prospective floristics of epiphytic diatoms on Rhodophyta from the southern Gulf of Mexico. *CICIMAR-Oceánides* 32: 35–49.
- Siqueiros Beltrones, D.A., U. Argumedo Hernández & O.U. Hernández Almeida. 2017. High species diversity (H') of benthic diatoms in a coastal lagoon located within a natural protected area. *Hidrobiológica* 27: 293-300.
- Siqueiros-Beltrones, D.A. & S.E. Ibarra-Obando. 1985. Lista florística de las diatomeas epifitas de *Zostera marina* en Bahía Falsa, San Quintín. *Ciencias Marinas* 11: 21–67.
- Siqueiros-Beltrones, D., D. López-Mejía & F. Gutiérrez-Mendieta. 2020. High species richness of epiphytic *Mastogloia* Thwaites ex W. Sm. (*Mastogloiales*; Bacillariophyceae) on *Thalassia testudinum* K.D. Koenig the southern Gulf of México. *Revista Mexicana de Biodiversidad* 91: e912976 <https://doi.org/10.22201/ib.20078706e.2020.91.2976>
- Siqueiros-Beltrones, D.A., G. Valenzuela-Romero, O.U. Hernández-Almeida, U. Argumedo-Hernández & F.O. López-Fuerte. 2004. Catálogo iconográfico de diatomeas de hábitats rocosos y su incidencia en la dieta de abulones (*Haliotis* spp.) jóvenes de Baja California Sur, México. *CICIMAR-Oceánides* 19: 29-03.
- Spalding, M., M. Taylor, C. Ravilious, F. Short, E. Green. 2003. Global overview. The distribution and status of seagrasses, In: E.P. Green & F.T. Short. Eds. *World atlas of seagrasses*. UNEP- World Conservation Monitoring Centre, University of California Press, Berkeley, pp. 21-26.
- Stidolph, S.R., F.A.S Sterrenburg, K.E.L. Smith, & A. Kraberg. 2012. *Stuart R. Stidolph Diatom Atlas*. U.S. Geological Survey Open-File Report 2012-1163.
- Sullivan M.J. 1979. Epiphytic diatoms of three seagrass species in Mississippi Sound. *Bulletin of Marine Science*, 29: 459–464.
- Tomas, C.R. 1997. *Identifying marine phytoplankton*. Academic Press, San Diego.
- Villalobos-Zapata, G.J. & J. Mendoza-Vega. 2010. *La biodiversidad en Campeche: Estudio de Estado*. Comisión Nacional para el Conocimiento y Uso de la Biodiversidad (CONABIO), Gobierno del Estado de Campeche, Universidad Autónoma de Campeche, El Colegio de la Frontera Sur, México.
- Witkowski, A., H. Lange-Bertalot, & D. Metzeltin. 2000. *Diatom flora of marine coast I*. Iconographia Diatomologica. Annotated Diatom Monographs 7. Gantner Verlag KG., Rugell.

Sometido: 3 de abril de 2021

Revisado: 24 de junio de 2021

Corregido: 28 de julio de 2021

Aceptado: 1 de agosto de 2021

DIRECTORIO

COMITÉ EJECUTIVO NACIONAL

Sociedad Mexicana de Ficología
Mesa Directiva 2020-2022

Dr. Enrique Arturo Cantoral Uriza

Presidente
Unidad Multidisciplinaria de Docencia e Investigación
Facultad de Ciencias (UMDI-FC-J-UNAM)
Juriquilla, Querétaro
somfico2022@gmail.com

Dra. Ileana Ortegón Aznar

Vicepresidenta
Universidad Autónoma de Yucatán (UADY)
Mérida, Yucatán
oaznar@correo.uady.mx

Dra. Miriam G. Bojorge García

Secretaria Administrativa
Unidad Multidisciplinaria de Docencia e Investigación
Facultad de Ciencias (UMDI-FC-J-UNAM)
Juriquilla, Querétaro
mbg@ciencias.unam.mx

Dr. José Antolín Aké Castillo

Secretario de Difusión y Extensión
Instituto de Ciencias Marinas y Pesquerías
Universidad Veracruzana
aake@uv.mx

CRÉDITO DE FOTO DE LA PORTADA

Pandorina smithii Chodat
Lagunas de Montebello, Chiapas
Fotos: E. Novelo.