



Acta Botanica
Mexicana

Diversidad de algas marinas bentónicas del litoral de Veracruz, México

Diversity of seaweeds of the coast of Veracruz, Mexico

Luz Elena Mateo-Cid^{1,2} , Á. Catalina Mendoza-González¹ , Deisy Yazmín García López¹ 
Cynthia Mariana Hernández-Casas¹ , Issarel Méndez Guzmán¹ 

Resumen:

Antecedentes y Objetivos: Los primeros registros de algas marinas bentónicas para el litoral de Veracruz datan de 1846; después de 114 años, ficólogos mexicanos reiniciaron su estudio. Actualmente, se tienen registradas 312 especies. Considerando esta riqueza específica, las modificaciones y actualizaciones taxonómicas en diversos grupos, el objetivo de este trabajo fue presentar una lista de las algas marinas del litoral veracruzano organizadas por categorías taxonómicas incluyendo datos de distribución, temporalidad y nuevos registros para el área de estudio.

Métodos: Se realizaron 92 muestreos durante 18 años, en el nivel intermareal de 11 localidades del litoral, se obtuvieron registros previos desde 1960 a 2020 a través de una revisión bibliográfica y de la colección ficológica del herbario ENCB. El estatus nomenclatural de cada especie y el sistema de clasificación fueron revisados y actualizados. La diversidad α para cada localidad fue calculada con el índice de Shannon-Wiener; también se realizó un análisis de agrupamiento mediante UPGMA con el programa PAST.

Resultados clave: El listado ficoflorístico incluye 316 taxones de algas marinas bentónicas distribuidas en 3 Phyla, 6 clases, 31 órdenes, 60 familias y 130 géneros. Cada especie incluye distribución en el litoral de Veracruz, reproducción, estacionalidad, hábitat, observaciones, bibliografía y número de catálogo del herbario ENCB. Los análisis de diversidad α muestran que la mayor diversidad está en las localidades con sustrato predominantemente rocoso con 180 especies. Las lluvias de verano registraron un elevado número de especies (269); Barra de Czones alberga 181 especies, además, se encontraron 70 registros nuevos; así, el número de taxones aumentó a 391.

Conclusiones: El listado revela una mayor riqueza específica de algas marinas comparada con la registrada en Yucatán, Campeche y Tabasco. La afinidad fitogeográfica de las algas del litoral de Veracruz es mixta, ya que ahí confluyen taxones tropicales y caribeños. Es necesario mantener un monitoreo constante para determinar cambios de la comunidad de algas para establecer programas de conservación y aprovechamiento.

Palabras clave: conservación, distribución, diversidad alfa, ficoflora, nuevos registros.

Abstract:

Background and Aims: The first records of benthic marine algae for the Veracruz coast date back to 1846; after 114 years, Mexican phycologists restarted their study. There are 312 species recorded for this area. Considering this species richness, as well as the taxonomic modifications and updates that these groups have had, the aim of this work was to present a list of the identified seaweeds organized by taxonomic categories and with data on distribution, temporality and new records for the study area.

Methods: Ninety-two samplings were carried out over a period of 18 years, at the intertidal level in 11 localities on the Veracruz coast. Previous records from 1960 to 2020 were also obtained through a bibliographic revision and the phycological collection of the ENCB herbarium was reviewed as well. The nomenclatural status of each species and the classification system were reviewed. The α diversity for each locality was calculated with the Shannon-Wiener index; a clustering analysis was also performed using UPGMA with the PAST program.

Key results: The phycofloristic list includes 316 species of benthic marine algae distributed in 3 Phyla, 6 classes, 31 orders, 60 families and 130 genera. Each species includes distribution on the Veracruz coast, reproduction, seasonality, habitat, observations, bibliography and ENCB herbarium catalog number. The α diversity analyzes show that the greatest diversity is in localities with predominantly rocky substrate with 180 species. The summer rains recorded a high number of species (269); Barra de Czones has the highest number with 181 species, 70 new records were found for the Veracruz coast; with this the number of taxa increased to 391.

Conclusions: The list reveals a higher specific richness of marine algae compared to that reported in Yucatán, Campeche, and Tabasco. The phyto-geographic affinity of the algae of the Veracruz coast is mixed, since tropical and Caribbean taxa converge there. Constant monitoring is necessary to determine changes in the algal community to establish conservation and use programs.

Key words: alpha diversity, conservation, distribution, new records, phycoflora.

¹Instituto Politécnico Nacional, Escuela Nacional de Ciencias Biológicas, Departamento de Botánica, Cárpio y Plan de Ayala s.n., Colonia Santo Tomás, Alcaldía Miguel Hidalgo, 11340 Cd. Mx., México.

²Autor para la correspondencia: luzmcyd@gmail.com

Recibido: 6 de febrero de 2024.

Revisado: 7 de marzo de 2024.

Aceptado por Rosario Redonda-Martínez: 28 de mayo de 2024.

Publicado Primero en línea: 12 de junio de 2024.

Publicado: Acta Botanica Mexicana 131(2024).

Citar como: Mateo-Cid, L. E., A. C. Mendoza-González, D. Y. García López, C. M. Hernández-Casas e I. Méndez Guzmán. 2024. Diversidad de algas marinas bentónicas del litoral de Veracruz, México. Acta Botanica Mexicana 131: e2316. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm131.2024.2316>



Este es un artículo de acceso abierto bajo la licencia Creative Commons 4.0 Atribución-No Comercial (CC BY-NC 4.0 Internacional).

e-ISSN: 2448-7589

Introducción

Los primeros registros de algas marinas para el litoral de Veracruz fueron hechos por Liebmann en 1846; 114 años después, Huerta-Múzquiz (1960) enriqueció esta información y registró 48 especies en cinco localidades de la costa de Veracruz (Tuxpan, Playa Hotel Pensiones, Veracruz-Boca del Río, Coatzacoalcos y Montepío), de las cuales 10 corresponden a Phaeophyceae, 24 a Rhodophyta y 14 a Chlorophyta. Posteriormente, Humm y Hildebrand (1962) realizaron un estudio en el litoral del Golfo de México, que incluyó Texas (EUA) y Veracruz, y citaron 32 taxones: 10 de Phaeophyceae, 12 de Rhodophyta y 10 para Chlorophyta, provenientes de siete localidades entre Boca Andrea y Veracruz. Dos años después, Huerta-Múzquiz y Garza-Barrientos (1964) registraron 19 especies de algas para Tuxpan. Más tarde, en un reconocimiento preliminar de las algas marinas del estado de Veracruz, De la Campa-De Guzmán (1965) obtuvo muestras de 16 localidades del estado, siete en arrecifes coralinos, cuatro de lagunas costeras y cinco en playas rocosas y arenosas, y registró 59 especies en la zona litoral, de las cuales hubo 12 en Phaeophyceae, 34 para Rhodophyta y 13 de Chlorophyta. Luego, Sánchez-Rodríguez (1967) hizo un listado ficológico de Montepío que incluyó diez taxones.

Durante 13 años, las investigaciones estuvieron pausadas y fue hasta 1980 cuando se reanudaron y hubo publicaciones referentes a las algas marinas para el litoral de Veracruz, reiniciando con un estudio ficológico de las áreas rocosas de cinco localidades de las estribaciones de la Cordillera Neovolcánica y tres de las estribaciones de la Sierra de los Tuxtlas. Se registraron 116 especies, de las cuales 32 pertenecen a Phaeophyceae, 58 a Rhodophyta y 26 a Chlorophyta (Sánchez-Rodríguez, 1980). En un trabajo del género *Dictyopteris* J.V. Lamouroux, en México, Mendoza-González y Mateo-Cid (2005) citaron únicamente a *D. delicatula* J.V. Lamouroux (Dictyotaceae) en Veracruz. De la Cruz-Francisco et al. (2017) registraron 51 especies de macroalgas marinas, 10 para Heterokontophyta, 29 en Rhodophyta y 12 de Chlorophyta. Posteriormente, Landa-Cansigno et al. (2019) documentaron 45 especies de algas en ambientes rocosos de Playa Paraíso, Playa Villa Rica y Playa Muñecos (los cuales están influenciados por las estribaciones del Eje Neovolcánico), 18 taxones corresponden a Chlorophyta, 16

Rhodophyta y 11 Heterokontophyta. Existen dos trabajos enfocados exclusivamente a las algas verdes (Chlorophyta) del litoral de Veracruz, el de Garduño-Solórzano et al. (2005) quienes reportaron 72 especies, y el de García-López et al. (2017) quienes citaron 82 Chlorophyta. Recientemente, García-García et al. (2020), en una actualización taxonómica de las algas rojas bentónicas del Atlántico de México, incluyeron 153 taxones para el litoral veracruzano.

En las investigaciones anteriormente citadas se encuentran registradas 312 especies de algas marinas para el litoral de Veracruz, lo que resalta la riqueza de este grupo de organismos en la región, por lo que el objetivo del presente trabajo es dar a conocer una lista florística de 11 sitios de muestreo, en donde siete localidades han sido poco estudiadas: Barra de Cazonas, Lechuguillas, Punta-Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos, Villa Rica, El Canal-Escolleras de Alvarado, Punta Puntilla y Playa Hermosa. También se incluyen las escolleras de Tuxpan y El Canal-Escolleras de Coatzacoalcos, Veracruz-Boca del Río y Montepío, aportando nuevos registros de Phaeophyceae, Chlorophyta y Rhodophyta, además de una actualización taxonómica de las algas marinas para la costa de Veracruz.

Materiales y Métodos

Área de estudio

El litoral de Veracruz se encuentra en la llanura costera del Golfo de México, una extensa planicie que abarca desde el sureste de Estados Unidos de América hasta la Península de Yucatán, México (Álvarez-Arellano y Gaitán-Morán, 1994). De norte a sur incluye las subprovincias fisiográficas Cuenca del Bravo, Cuenca del Río Purificación, Cuenca Pánuco-Tuxpan (Tampico-Nautla) y la porción NO de Veracruz; además de la Barra de Tuxpan, que es una isla de barrera localizada entre Tampico y Tuxpan probablemente controlada por la topografía submarina y procesos marinos constructivos (Álvarez-Arellano y Gaitán-Morán, 1994). Otra subprovincia, la Llanura costera veracruzana, se extiende desde Punta Delgada hasta las inmediaciones de Coatzacoalcos, Veracruz. Esta subprovincia al norte incluye parte del extremo oriental de la Cordillera Neovolcánica, mientras que en sus porciones central y sur, a la Planicie Costera de Sotavento (Carranza-Edwards et al., 1975).



La oceanografía física del Golfo de México está relacionada con la circulación de gran escala (Corriente de Lazo), fenómenos de mesoescala (giros anticiclónicos y ciclónicos) que interactúan con el talud y la plataforma continental, así como el clima, influenciado por eventos meteorológicos como ciclones tropicales y nortes (Pereyra et al., 1992). Además de lo anterior, se relaciona con el aporte de numerosos ríos que modifican las características hidrográficas por dilución, procesos de mezcla y transporte de agua con características oceánicas desde el talud hasta la plataforma continental (Monreal-Gómez et al., 2004).

El clima de la región costera de Veracruz de norte a sur incluye desde semiseco muy cálido y cálido (BS1(h')w(i') y BS0(h')w''(x')), respectivamente hasta cálido subhúmedo Aw0(i')(gw'') y cálido húmedo (Am) (García, 1983). En el Golfo de México la temperatura está determinada por el influjo de la Corriente del Lazo, que transporta aguas superficiales, tiene forma de herradura y fluye en el sentido de las manecillas del reloj transfiriendo aguas cálidas subtropicales del Mar Caribe a través del Estrecho de Yucatán hacia el Golfo de México. La capa superficial del agua de mar (hasta los 200 m de profundidad) presenta temperaturas fluctuantes (de la Lanza Espino y Gómez-Rojas, 2004).

La presencia de frentes polares y nortes en los meses de invierno (diciembre-marzo) propicia que los valores de temperatura oscilen de 15-25 °C y que en el verano (de finales junio a fines de septiembre) alcancen 28 °C; dichas variaciones se deben a la influencia de las corrientes del Lazo y la del Caribe, ambas cálidas. En la costa de Veracruz las mareas son diurnas (de la Lanza Espino y Gómez-Rojas, 2004). Las aguas del Golfo de México tienen una salinidad de 36.5 ups, producto de la mezcla de los giros anticiclónicos con la masa de agua subtropical subsuperficial cuya salinidad es de 36.7 ups a una profundidad de 70 m (de la Lanza Espino y Gómez-Rojas, 2004).

Localidades de muestreo

La ubicación de las 11 localidades se presenta en la figura 1. En estas localidades se recolectó material ficológico exclusivamente en la zona litoral marina. En el cuadro 1 se indican las coordenadas de cada localidad, fechas de muestreo, así como datos de fisiografía y geomorfología.

1. Escolleras de Tuxpan: formadas por grandes rocas densamente agregadas, localidad influenciada por el turismo y actividad de la central termoeléctrica "Adolfo López Mateos" encargada de generar energía eléctrica con combustóleo.

2. Barra de Cazones: playa arenosa con pendiente suave y oleaje moderado a intenso, posee numerosas zonas rocosas expuestas, además de plataformas rocosas con pozas intermareales y praderas de pastos marinos.

3. Lechuguillas: playa mayoritariamente arenosa, una parte tiene cantos rodados en una extensión de ca. 300 m lineales.

4. Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos: zona predominantemente arenosa, con acantilados sometidos a fuerte oleaje, además de zonas rocosas expuestas en donde se forman pozas intermareales.

5. Villa Rica: playa principalmente arenosa con pendiente pronunciada y fuerte oleaje, con una zona rocosa que termina en un macizo expuesto.

6. Veracruz-Boca del Río: playa arenosa con parches de *Thalassia testudinum* K.D. Koenig, esqueletos de coral, rocas y arenales.

7. El Canal-Escolleras de Alvarado: escolleras formadas por grandes rocas, lugar influenciado por descargas de aguas residuales domésticas y de industria restaurantera.

8. Punta Puntilla: playa preponderantemente arenosa, con agregados rocosos dispersos dentro del mar y pequeñas plataformas rocosas que en ocasiones forman pozas intermareales, es una zona de pesca.

9. Playa Hermosa: playa principalmente arenosa con pendiente pronunciada y fuerte oleaje; presenta un macizo rocoso expuesto en donde se forma una plataforma con pozas intermareales.

10. Montepío: extensa playa arenosa con agregados de rocas dispersas y restos de formaciones coralinas, el lugar es una zona turística y pesquera.

11. Escolleras de Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal: conformada por escolleras, además de extensas playas arenosas protegidas, con agregados de rocas; está influenciada por actividades de turismo y presenta contaminación por desechos domésticos.



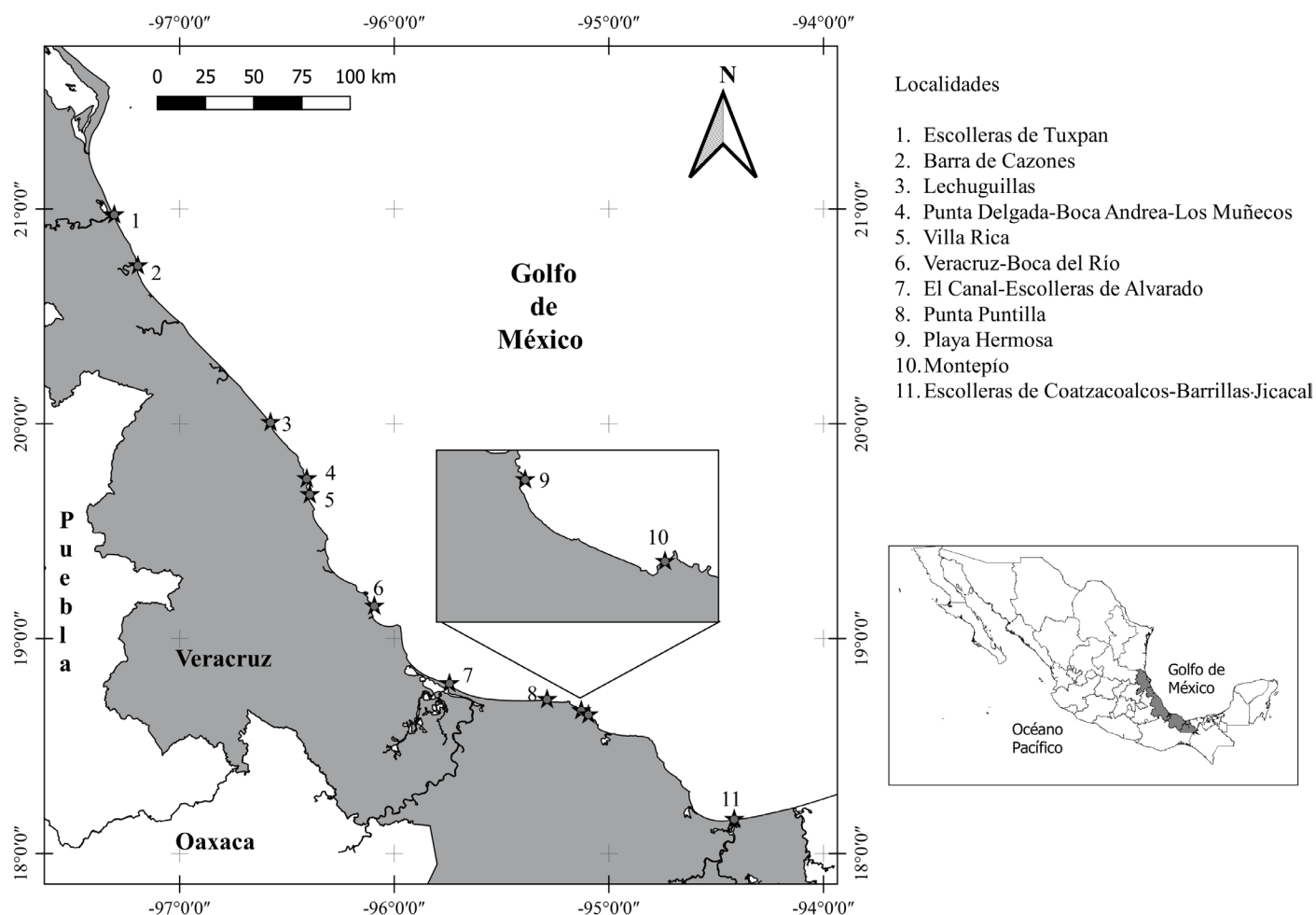


Figura 1: Ubicación del área de estudio y las localidades de muestreo en el estado de Veracruz, México. En el cuadro inferior derecho está la ubicación de Veracruz en México y en el izquierdo, las localidades de muestro ubicadas en la región costera de Veracruz.

Trabajo de campo y de gabinete

La recolección de material ficológico se realizó en las esolleras de Tuxpan, esolleras de Coatzacoalcos, Veracruz-Boca del Río, Montepío, Barra de Cazones, Lechuguillas, Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos, Villa Rica, El Canal-Escolleras de Alvarado, Punta Puntilla y Playa Hermosa (Fig. 1). Se recolectó material desde abril de 2002 hasta marzo de 2020 mediante 92 muestreos: 42 en lluvias, 18 en nortes o lluvias de invierno y 32 en temporada de sequía (Cuadro 1, Apéndice). Los ejemplares se obtuvieron en diferentes sustratos donde las algas marinas pueden establecerse, como son rocas, arena, invertebrados bentónicos (epizoicas), esqueletos de coral y *Thalassia testudinum* (epífitas).

Los especímenes fueron recolectados a mano con ayuda de espátulas flexibles de acero y alcolanas-picoletas, ambas de marca Truper® (Querétaro, México), en el nivel intermareal. Solo en Barra de Cazones y Villa Rica se recolectó en el submareal por medio de buceo libre hasta una profundidad de 3 m. Las recolectas se hicieron en segmentos de las playas de aproximadamente 500 m lineales de extensión.

Los ejemplares se fijaron en una solución de formaldehído al 5% en agua de mar y se etiquetaron con datos referentes a la localidad de colecta, fecha, sustrato, profundidad y recolectores. El material fue incorporado a la sección ficológica del herbario de la Escuela Nacional de Ciencias Biológicas, Instituto Politécnico Nacional (ENCB) (acrónimo

Cuadro 1: Ubicación y características fisiográficas y geomorfológicas de las localidades de muestreo de la zona litoral de Veracruz, México.

Localidades	Coordenadas	Fisiografía	Exposición al oleaje	Sustrato	Profundidad	Fecha de recolecta mes/año
1. Escolleras de Tuxpan	20°58'22"N 97°18'17"O	Escolleras con grandes agregados de rocas	Expuesto	Rocoso	0-1 m	03, 07, 08, 10/2013; 09/2015; 03, 04, 08, 12/2016; 03, 04, 07/2017
2. Barra de Cazones	20°44'08"N 97°11'41"O	Playa arenosa con promontorios rocosos y praderas de pastos marinos	Expuesto y protegido	Rocoso, con pozas, arenoso y praderas de <i>Thalassia testudinum</i> K.D. Koenig	0-2 m	03, 07, 09, 11/2014; 02, 03, 05, 07, 09, 11/2015; 03, 04/2016; 01, 03, 04, 06, 10/2017; 04, 07, 10, 12/2018; 03, 07, 09, 12/2019; 03/2020
3. Lechuguillas	20°0'22"N 96°34'36"O	Playa arenosa con numerosos cantos rodados	Expuesto	Rocoso y arenoso	0-0.5 m	07, 09/2009; 08, 11/2013; 07, 08/2014; 03, 07/2017
4. Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos	19°44'38"N 96°24'27"O	Playas arenosas con acantilados, plataformas con pozas intermareales	Expuesto	Rocoso y arenoso	0-0.5 m	09/2002, 09/2003; 05, 07, 09, 10, 11, 12/2004; 05, 06, 07, 09, 11/2005; 06, 09/2006; 09, 10/2007; 03, 05, 09, 11/2008; 06, 07, 09/2009; 03, 07, 10/2012; 03, 04, 05, 08, 09, 10, 11/2013; 07/2014; 09/2015; 04, 09/2016; 05/2017
5. Villa Rica	19°40'14"N 96°23'37"O	Playa arenosa con fuerte oleaje, con un macizo rocoso expuesto	Expuesto	Rocoso con pozas intermareales	0-0.5 m	05, 07, 08, 09, 12/2004; 07/2007; 09/2008; 07/2009; 03/2012; 08/2013; 11/2013; 03/2014; 01, 07, 09, 10/2016; 05, 06, 07, 09/2017; 03, 04, 08, 09, 12/2018; 03, 04, 09/2019; 03/2020
6. Veracruz-Boca del Río	19°09'04"N 96°05'34"O	Playas arenosas, pequeños agregados de rocas y praderas de pastos marinos	Expuesto y protegido	Rocoso, arenoso y praderas de <i>Thalassia testudinum</i>	0-1 m	04/2002; 09/2003; 02, 07, 09, 12/2004; 04/2005; 04, 09/2006; 05, 09/2007; 05, 07/2008; 10/2013; 03, 04, 06, 07, 08/2014; 02, 04/2015; 01, 04, 07/2016; 01, 07, 09/2017



Cuadro 1. Continuación.

Localidades	Coordenadas	Fisiografía	Exposición al oleaje	Sustrato	Profundidad	Fecha de recolecta mes/año
7. El Canal-Escolleras de Alvarado	18°47'27"N 95°44'34"O	Escolleras con grandes agregados de rocas	Expuesto	Rocoso	0-0.5 m	06, 07/2014; 04, 06/2015; 04/2016; 07/2017, 05/2018, 2019
8. Punta Puntilla	18°43'00"N 95°17'16"O	Playa arenosa, con agregados rocosos dispersos que en ocasiones forman pozas intermareales	Expuesto y protegido	Rocoso y arenoso	0-1.5 m	07/2004; 07/2009; 04, 08/2014; 04, 06, 07/2015; 05, 08/2016; 04, 05, 06, 07, 11/2017; 05, 09/2018; 05/2019
9. Playa Hermosa	18°39'54"N 95°07'43"O	Playa arenosa con una plataforma rocosa en donde se forman pozas intermareales	Expuesto y protegido	Rocoso y arenoso	0-0.5 m	03, 07/2009; 09, 10/2013; 02, 08/2014; 06, 07/2017; 07/2018
10. Montepio	18°38'44"N 95°05'43"O	Playa arenosa con agregados rocosos dispersos y restos de formaciones coralinas	Expuesto y protegido	Rocoso y arenoso	0-1 m	07/2009; 12/2011; 10/2013; 02, 03, 07/2014; 05/2016; 04, 06, 07/2017
11. Escolleras de Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal	18°09'30"N 94°24'57"O	Escolleras formadas por grandes rocas, además de zonas arenosas protegidas y con agregados de rocas	Expuesto y protegido	Rocoso y arenoso	0-1 m	05, 06/2014; 07, 09/2015; 08/2018

según Thiers, 2023). Para el análisis de las algas se usó un microscopio binocular Olympus CX31RBSF (Guangdong, China). Para distinguir estructuras reproductivas y vegetativas se hicieron cortes longitudinales y transversales de los talos con navajas de doble filo DORCO (Dongyang Razor Company, Seúl, Corea). La descalcificación de los representantes de las familias Liagoraceae, Galaxauraceae, Corallinaceae, Udoteaceae y Polyphysaceae se realizó con ácido nítrico (HNO_3) 0.6 M.

Para la identificación de las especies se utilizaron las claves y descripciones referidas en los trabajos de Taylor

(1960), Schneider y Searles (1991), Littler y Littler (2000), De Clerck et al. (2006), Dawes y Mathieson (2008), Cho et al. (2008), Won et al. (2009) y Díaz-Tapia et al. (2017). Además, se obtuvo información relativa a los especímenes del herbario ENCB recolectados previamente por otros investigadores y se corrigió la identificación taxonómica de algunos ejemplares. Se realizó una revisión bibliográfica de los estudios llevados a cabo en la región litoral de Veracruz desde 1960 hasta 2020, para obtener los registros de las algas marinas previamente citados para el litoral del estado y cotejarlos con los datos obtenidos en el presente estudio.



Con la información obtenida se elaboró una lista de especies de las algas marinas de la costa de Veracruz que se agrupó por categorías taxonómicas; las familias, géneros y especies se ordenaron filogenética y alfabéticamente. Para cada una de las 316 especies recopiladas en este estudio se incluyeron datos referentes a su distribución, estado reproductivo, hábitat, observaciones de nuevos registros, referencias y número de catálogo del herbario ENCB. El esquema taxonómico de las algas de Veracruz sigue la propuesta de Wynne (2022), y la actualización nomenclatural de todos los taxones se hizo de acuerdo con la base global AlgaeBase (Guiry y Guiry, 2024).

La diversidad α para cada localidad fue calculada mediante índice de Shannon-Wiener, el cual considera que los individuos se muestrean al azar a partir de una población infinita y se asume que todas las especies están representadas en la muestra (Magurran, 1988).

$$H' = -\sum p_i \log_2 p_i$$

Donde H' = diversidad de Shannon Wiener, p_i es la proporción de individuos de la misma especie = n_i/N , n_i = número de individuos de cada especie, N = número total de especies.

Además, se realizó un análisis de agrupamiento (Clúster) mediante UPGMA (ligamiento promedio no ponderado) con el fin de observar qué tan similares son las localidades en términos de presencia/ausencia de especies. Estos análisis fueron realizados en el programa estadístico PAST v. 3 (Hammer et al., 2001).

Feldmann (1937) propuso el índice R/P (número de especies de Rhodophyta entre número de especies de Phaeophyceae) para el estudio de la ficogeografía descriptiva, la cual es una herramienta útil para clasificar la flora algal de una región determinada en función del gradiente latitudinal. Así, un valor de la correlación $R/P \geq 4$ se encuentra en regiones tropicales, mientras que si $R/P \leq 2$ corresponde con una ficoflora de regiones templado-frías. Posteriormente, Cheney (1977) integró a las Chlorophyta (C) en un índice análogo al de Feldmann (1937), siendo este $(R+C)/P$ y demostró que valores de la relación $(R+C)/P \geq 6$ se obtienen en floras tropicales, en tanto que las de mares templados-fríos tienen índices ≤ 3 .

Resultados

Composición florística y factores de la diversidad

Durante el período de estudio (abril de 2002 a marzo de 2020) se identificaron 316 taxones infragenéricos de algas marinas: 48 Heterokontophyta, 175 Rhodophyta y 93 Chlorophyta (Fig. 2) en 11 localidades del litoral de Veracruz (Fig. 1). En Heterokontophyta se ubicó 1 clase (Phaeophyceae), con 7 órdenes, 11 familias, 25 géneros y 48 especies; el orden Dictyotales y la familia Dictyotaceae fueron los mejor representados con 23 especies (47.9%) (Fig. 3), 12 de ellas pertenecen al género *Dictyota* J.V. Lamouroux. Para Rhodophyta se encontraron cuatro clases (Bangiophyceae, Florideophyceae, Compsopogonophyceae y Stylonematophyceae), 18 órdenes, 33 familias, 80 géneros y 175 especies (Apéndice). Los órdenes Ceramiales con 70 taxones (40%) y Corallinales con 20 (11.42%) son los que cuentan con la mayor riqueza específica.

Las familias con más taxones fueron Rhodomelaceae con 39 (21.71%), seguida de Gracilariaceae con 16 (7.14%) (Fig. 3). Los géneros más diversos fueron *Gracilaria* Greville (12), *Chondria* C. Agardh (7), *Jania* J.V. Lamouroux, *Ceramium* Roth y *Laurencia* J.V. Lamouroux, con seis especies cada uno. *Bangia* Lyngbye, *Asparagopsis* Montagne, *Titanoderma* Nägeli, *Lithothamnion* Heydrich, *Melobesia* J.V. Lamouroux, *Vertebrata* S.F. Gray, *Gelidiella* Feldmann & G. Hamel, entre otros, solo están representados por una especie. Finalmente, Chlorophyta tiene 93 taxones, distribuidos únicamente en la clase Ulvophyceae, con 6 órdenes, 16 familias, 25 géneros y 93 especies. En el orden Cladophorales, hubo 38 taxones, siendo la familia Cladophoraceae (31 spp.), la más diversa. Caulerpaceae (13 spp.) y Ulvaceae (12 spp.), ocupan el segundo y tercer lugar, respectivamente. *Caulerpa* J.V. Lamouroux es el género con mayor riqueza (13 spp.), seguido de *Ulva* L. con 11 especies (Apéndice).

La integración del listado florístico permitió reconocer 70 nuevos registros de algas marinas para Veracruz; siendo los géneros *Dictyota* (6), *Acrochaetium* Nägeli (4), *Centroceras* Kützinger (2), *Ceramium* (2) y *Cladophora* Kützinger (2), entre otros, los que concentran el mayor número de especies (Apéndice), mientras que *Lithophyllum*



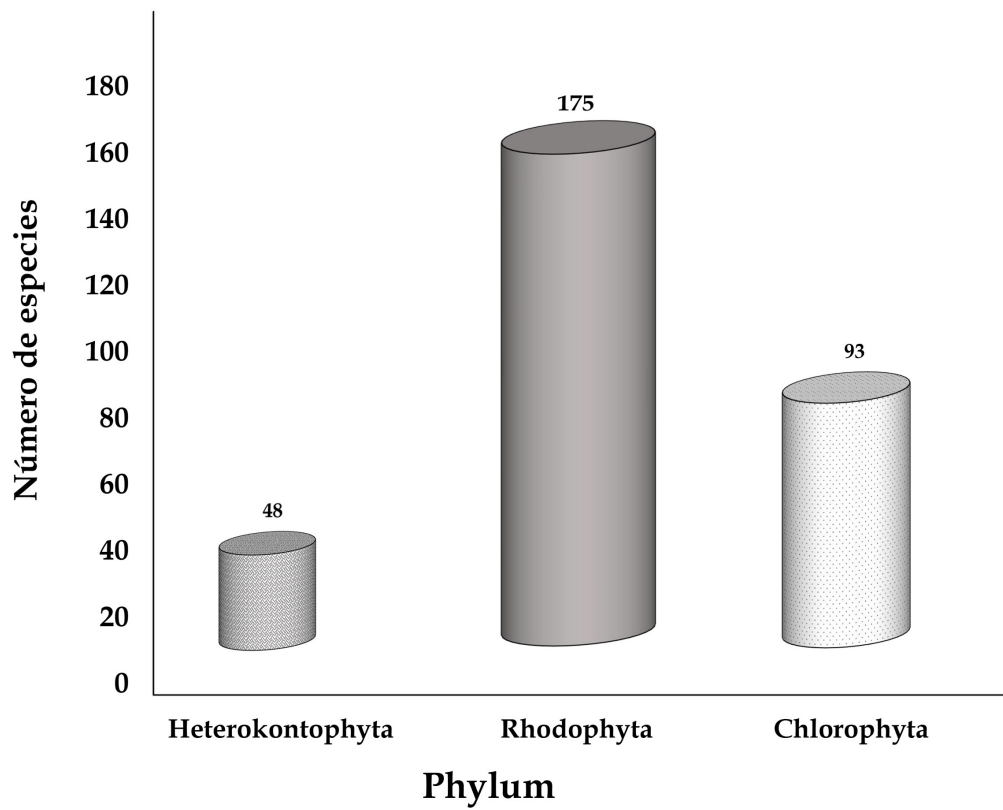


Figura 2: Número de especies por Phylum, indicando la riqueza específica de cada grupo.

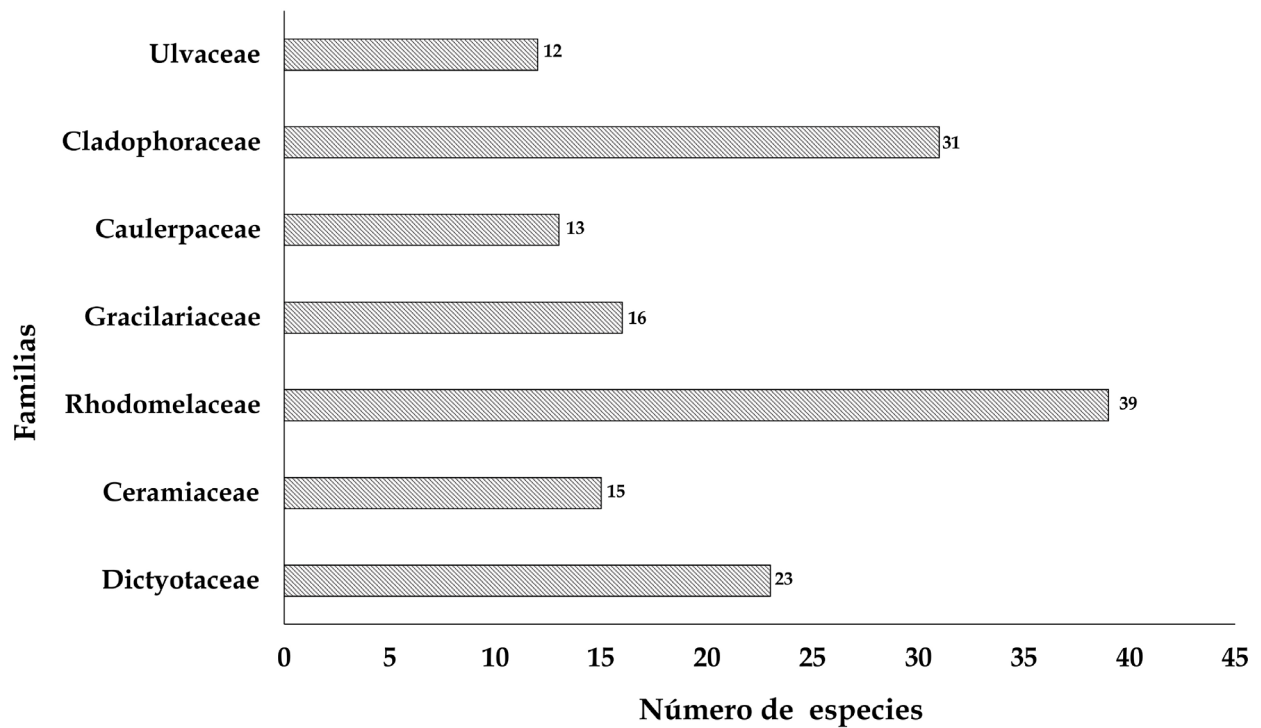


Figura 3: Familias mejor representadas en el área de estudio.



pseudoplatyphyllum J.J. Hernández-Kantun, W.H. Adey & P.W. Gabrielson es nuevo reporte para la porción mexicana del Golfo de México. De los 316 taxones reportados en este trabajo, 246 ya tenían registros previos y 75 no pudieron ser ubicados en el material recolectado ni depositado en el herbario ENCB. Cabe aclarar que algunas de las especies previamente registradas en la zona se consideran dudosas y están señaladas en el **cuadro 2**. En virtud de lo anterior, el número de algas marinas bentónicas para la costa del estado de Veracruz aumentó a 391 especies, que representan un incremento de 19.4% del total de macroalgas conocidas previamente en el área de estudio.

Temporalidad

El número de taxones encontrados en cada temporada climática está representado en la **figura 4**. En general hay alta diversidad en las tres épocas, siendo en las lluvias de verano cuando se ubicó la mayor riqueza con 269 especies, seguida por la temporada seca con 189 y, finalmente, las lluvias de invierno (nortes) con 121 taxones. Con respecto al número de especies por localidad, Barra de Czones presentó la mayor cantidad (181), seguida de Punta Puntilla (130) y Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos (108) y Villa Rica (108) (**Fig. 5**). Las localidades con la menor riqueza son Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal (47), escolleras de Tuxpan (51) y Lechuguillas (61). Tanto Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal como Tuxpan son escolleras; es decir, un sustrato artificial con grandes bloques de cemento, que sirven para proteger la zona del oleaje y, por lo tanto, no son adecuados para el establecimiento de las algas. Por el contrario, Lechuguillas es una playa mayormente arenosa con cantos rodados, sustratos que en conjunto no favorecen el establecimiento de las algas (**Fig. 6**).

De acuerdo con el análisis de diversidad α , las localidades más diversas son Barra de Czones ($H' = 5.198$) y Punta Puntillas ($H' = 4.86$), seguidas de Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos ($H' = 4.682$), Villa Rica ($H' = 4.691$) y Veracruz-Boca del Río ($H' = 4.644$). Los sitios menos diversos fueron Escolleras de Tuxpan ($H' = 3.932$), Lechuguillas ($H' = 4.094$), El Canal-Alvarado ($H' = 4.094$) y Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal ($H' = 3.807$) (**Fig. 7**).

En el análisis de agrupamiento (Clúster) se observan cinco grupos (**Fig. 8**). En el primero, se encuentran las localidades Barra de Czones, Villa Rica, Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos y Punta Puntillas con un porcentaje de similitud de 58%. En el Grupo II se agrupan Veracruz-Boca del Río, Playa Hermosa y Montepío con 59% de similitud entre ellas. En el grupo III están Lechuguillas y Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal con 80%; finalmente, los grupos IV y V están conformados únicamente por El Canal-Alvarado y Escolleras de Tuxpan, respectivamente, localidades con 8% de similitud, siendo esta la más baja (**Fig. 8**).

Sustrato

La preferencia que tienen las especies de algas documentadas en este estudio por un determinado sustrato está representada en la **figura 6**. El mayor número de taxones se encontró en rocas (180), seguido de aquellos con hábito epífito sobre diversas macroalgas (51), exclusivas del pasto marino *Thalassia testudinum* (6), epífitas de otras algas o pastos marinos (10), epizoicas (10), en arena (10). Por último, las parásitas y endófitas están representadas con una especie cada una. Además, se ubicaron 63 especies que habitan en todo tipo de sustrato (orgánico e inorgánico). De ellas, 30 habitan en rocas y son epífitas de otras algas, ocho crecen sobre invertebrados y rocas; seis en rocas y arena; seis sobre rocas, arena e invertebrados; cinco en rocas, pastos y otras macroalgas; tres en rocas, invertebrados y *T. testudinum*; dos en sustrato rocoso y *T. testudinum*; una en rocas, arena y epizoica; una epizoica y epífitas de algas y rocas; y una epizoica y epífitas de *T. testudinum* y otras algas. El análisis de diversidad α sustenta estos resultados, ya que en uno de los grupos obtenidos en el diagrama de agrupamiento (grupo I), están las cuatro localidades que registraron la mayor diversidad (**Fig. 8**) y tienen en común el sustrato predominantemente rocoso.

Biogeografía

Los resultados del presente estudio fueron analizados con los índices de **Feldmann (1937)** y **Cheney (1977)**; luego se compararon con lo registrado por otros autores para Isla Cozumel (**Mateo-Cid y Mendoza-González, 2008**); Isla Mujeres (**Mendoza-González et al., 2007**), Caribe mexicano



Cuadro 2: Especies de algas marinas bentónicas del litoral de Veracruz no ubicadas en este estudio. Referencias: 1=Huerta-Múzquiz, 1960; 2=Humm y Hildebrand, 1962; 3=De La Campa-De Guzmán, 1965; 4=Sánchez-Rodríguez, 1980; 5=Flores-Davis, 1993; 6=Garduño-Solórzano et al., 2005; 7=Ramírez-Rodríguez y Blanco-Pérez, 2011; 8=Lozano-Orozco et al., 2015; 9=García-López et al., 2017; 10=De La Cruz-Francisco et al., 2017; 11=Landa-Cansigno et al., 2019; 12=García-García et al., 2020; 13=García-García et al., 2021. Observaciones: RD-Registro incierto.

Especies	Referencias	Observaciones
HETEROKONTOPHYTA		
Phaeophyceae		
Dictyotales		
Dictyotaceae		
1. <i>Dictyota canariensis</i> (Grunow) Tronholm	8, 13	
2. <i>D. guineënsis</i> (Kützting) P. Crouan & H. Crouan in Mazé & Schramm.	1, 3	
3. <i>D. humifusa</i> Hörnig, Schnetter & Coppejans	13	
4. <i>Lobophora variegata</i> (J.V. Lamouroux) Womersley ex E.C. Oliveira	1, 13	RD
Ectocarpales		
Acinetosporaceae		
5. <i>Acinetospora crinita</i> (Carmichael) Sauvageau	5, 13	
6. <i>Feldmannia padinae</i> (Buffham) Hamel	5, 13	
7. <i>Hummia onusta</i> (Kützting) J. Fiore	13	
Scytosiphonaceae		
8. <i>Hydroclathrus clathratus</i> (C. Agardh) M. Howe	4, 13	
9. <i>Rosenvingea endiviifolia</i> (Martius) M.J. Wynne	5, 13	
10. <i>R. floridana</i> (W.R. Taylor) W.R. Taylor	5, 13	
Fucales		
Sargassaceae		
11. <i>Sargassum buxifolium</i> (Chauvin) M.J. Wynne	2, 4	
12. <i>S. fluitans</i> (Børgesen) Børgesen	2, 4, 8	
13. <i>S. natans</i> (Linnaeus) Gaillon	2, 4, 8	
14. <i>S. polyceratium</i> Montagne	8	
15. <i>S. vulgare</i> C. Agardh	3, 4, 7, 10, 11	RD
RHODOPHYTA		
Florideophyceae		
Corallinaceae		
16. <i>Corallina officinalis</i> L.	10, 12	RD
Hydrolithaceae		
17. <i>Hydrolithon boergesenii</i> (Foslie) Foslie	12	
Acrochaetiales		
Acrochaetiaceae		
18. <i>Acrochaetium pulchellum</i> Børgesen	4, 7, 12	
19. <i>A. sagraeanum</i> (Montagne) Bornet	12	
Nemaliales		
Galaxauraceae		
20. <i>Dichotomaria obtusata</i> (J. Ellis & Solander) Lamarck	10, 12	
21. <i>Tricleocarpa fragilis</i> (L.) Huisman & R.A. Townsend	4, 7, 12	
Liagoraceae		
22. <i>Ganonema farinosum</i> (J.V. Lamouroux) K.C. Fan & Yung C. Wang	1, 12	
23. <i>G. megagynum</i> (Børgesen) Huisman	1, 12	



Cuadro 2. Continuación.

Especies	Referencias	Observaciones
24. <i>Liagora viscida</i> (Forsskål) C. Agardh	4, 7, 12	
25. <i>Trichogloea requienii</i> (Montagne) Kützinger	12	
Nemaliaceae		
26. <i>Nemalion longicollae</i> Børgesen	1, 3	
Ceramiales		
Callithamnaceae		
27. <i>Aglaothamnion halliae</i> (Collins) Aponte, D.L. Ballantine & J.N. Norris	12	
Ceramiales		
28. <i>Acrothamnion butlerae</i> (Collins) Kylin	12	
29. <i>Centroceras clavulatum</i> (C. Agardh) Montagne	3, 4, 7, 10, 12	RD
30. <i>Ceramium brevizonatum</i> H.E. Petersen	12	
31. <i>C. diaphanum</i> (Lightfoot) Roth	4, 12	
32. <i>C. leutzelburgii</i> O.C. Schmidth	4, 12	
33. <i>C. nitens</i> (C. Agardh) J. Agardh	13	
34. <i>C. subtile</i> J. Agardh	12	
35. <i>C. virgatum</i> Roth	10, 12	
Delesseriaceae		
36. <i>Dasya ocellata</i> (Grateloup) Harvey	12	
37. <i>Dictyurus occidentalis</i> J. Agardh	2, 12	RD
38. <i>Heterosiphonia gibbesii</i> (Harvey) Falkenberg	4, 7, 12	
39. <i>Taenioma nanum</i> (Kützinger) Papenfuss	2, 12	
Rhodomelaceae		
40. <i>Acanthosiphonia echinata</i> (Harvey) A.M. Savoie & G.W. Saunders	12	
41. <i>Digenea simplex</i> (Wulfen) C. Agardh	10	RD
42. <i>Chondria sedifolia</i> Harvey	3, 12	
43. <i>Herposiphonia pecten-veneris</i> (Harvey) Falkenberg	12	
44. <i>Polysiphonia ramentacea</i> Harvey	3, 12	
45. <i>Xiphosiphonia pennata</i> (C. Agardh) Savoie & G.W. Saunders	12	
Wrangeliaceae		
46. <i>Griffithsia globulifera</i> Harvey ex Kützinger	4, 7, 12	
Gelidiellaceae		
47. <i>Millerella pannosa</i> (Feldmann) G.H. Boo & L. Le Gall	4, 7, 12	
48. <i>Parviphycus trinitatis</i> (W.R. Taylor) M.J. Wynne	4, 7, 12	
Solieriaceae		
49. <i>Wurdemannia miniata</i> (Sprengel) Feldmann & Hamel	4, 7, 12	
Gracilariales		
Gracilariaceae		
50. <i>Gracilaria caudata</i> J. Agardh	10, 12	
51. <i>G. cornea</i> J. Agardh	1, 12	
52. <i>G. curtissiae</i> J. Agardh	12	
53. <i>G. gracilis</i> (Stackhouse) Steentoft, L.M. Irvine & Farnham	12	
54. <i>G. mammillaris</i> (Montagne) M.A. Howe	10, 12	RD
55. <i>G. usneoides</i> C. Agardh	12	
56. <i>Gracilariopsis sjoestedtii</i> (Kylin) E.Y. Dawson	4, 12	



Cuadro 2. Continuación.

Especies	Referencias	Observaciones
Halymeniales		
Halymeniaceae		
57. <i>Grateloupia filicina</i> (J.V. Lamouroux) C. Agardh	1, 3, 4, 7, 10, 12	RD
58. <i>Halymenia hancockii</i> W.R. Taylor	12	
Plocamiales		
Plocamiaceae		
59. <i>Plocarium cartilagineum</i> (Linnaeus) P.S. Dixon	10, 12	RD
CHLOROPHYTA		
Ulvophyceae		
Bryopsidales		
Derbesiaceae		
60. <i>Derbesia vaucheriiformis</i> (Harvey) J. Agardh	6, 7, 9	
Caulerpaceae		
61. <i>Caulerpa ashmeadii</i> Harvey	6, 10	
62. <i>C. verticillata</i> J. Agardh	6, 7, 9	
Ostreobiaceae		
63. <i>Ostreobium quekettii</i> Bornet & Flahault	6, 7, 9	
Halimedaceae		
64. <i>Halimeda discoidea</i> Decaisne	6, 7	
65. <i>Rhipocephalus oblongus</i> (Decaisne) Kützing	6, 7	
Cladophorales		
Cladophoraceae		
66. <i>Cladophora brasiliiana</i> Martens	6, 7	
67. <i>Cl. fuliginosa</i> Kützing	1	
Valoniaceae		
68. <i>Valonia ventricosa</i> J. Agardh	6, 7	
Dasycladales		
Polyphysaceae		
69. <i>Parvocaulis pusillus</i> (M.A. Howe) S. Berger, U. Fettweiss, S. Gleissberg, L.B. Liddle, U. Richter, H. Sawitzky & G.C. Zuccarello	4, 6, 7	
Ulothrichales		
Gomontiaceae		
70. <i>Gomontia polyrhiza</i> (Lagerheim) Bornet & Flahault	2, 6	
Ulvaes		
Ulvaceae		
71. <i>Percursaria percursa</i> (C. Agardh) Rosenvinge	6	
72. <i>Ulva hookeriana</i> (Kützing) Hayden, Blomster, Maggs, P.C. Silva, M.J. Stanhope & J.R. Waaland	3, 6, 7	
73. <i>U. lingulata</i> A.P. De Candolle	1, 3, 4, 5, 6, 7	= <i>Ulva flexuosa</i> Wulfen Archiv. Bot. 3: 1. 1803
Ulvellaceae		
74. <i>Epicladia ventriculosa</i> (Børgesen) M.J. Wynne	6	
75. <i>Ulvella scutata</i> (Reinke) R. Nielsen, C.J. O'Kelly & B. Wysor	6	



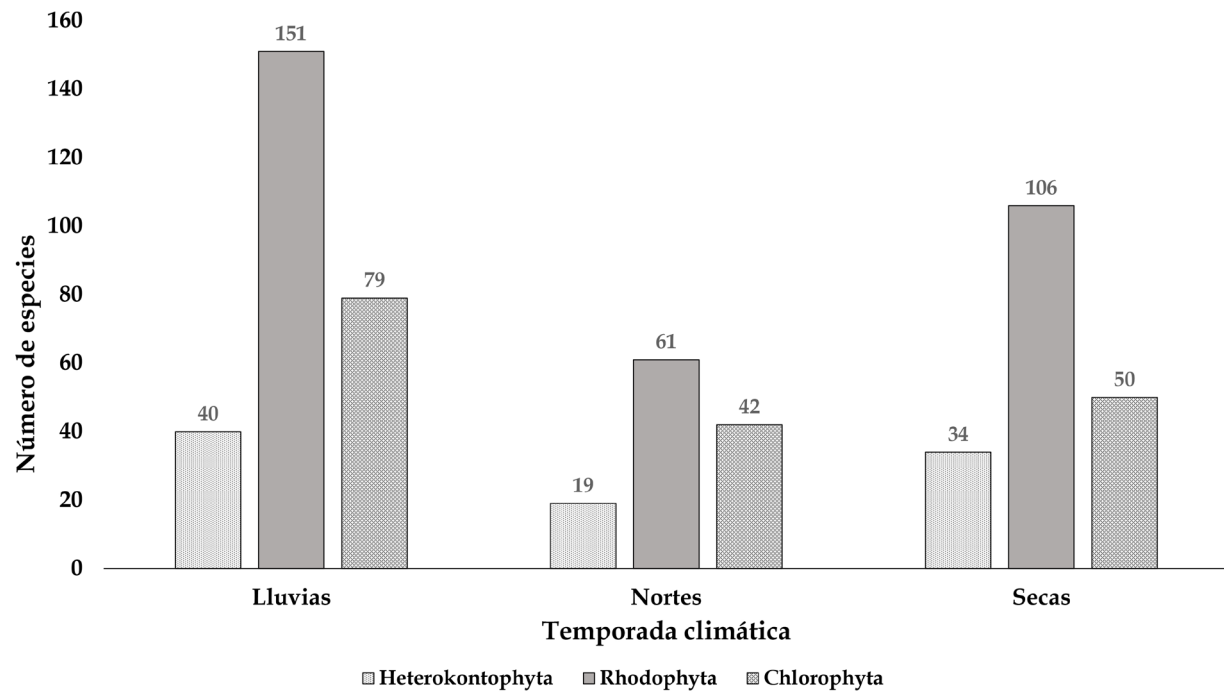


Figura 4: Número de especies por Phylum documentadas en cada temporada climática (lluvias, nortes y secas).

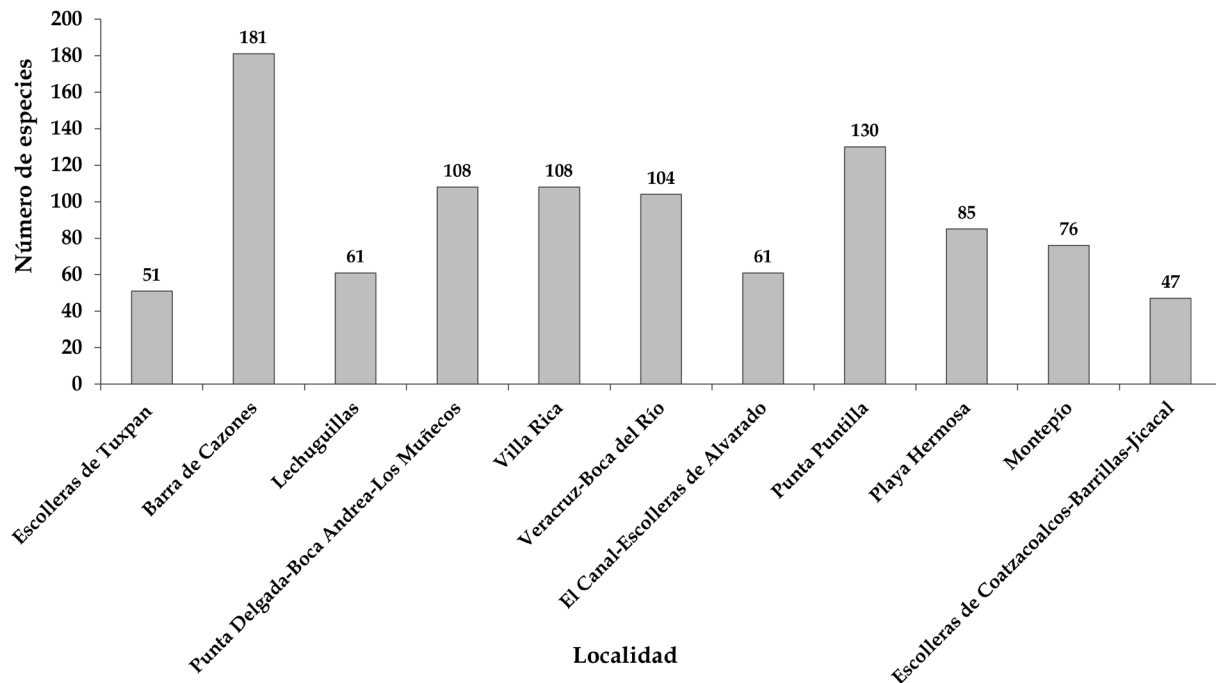


Figura 5: Número de especies por localidad de muestreo resaltando la diferencia de la riqueza específica entre localidades.



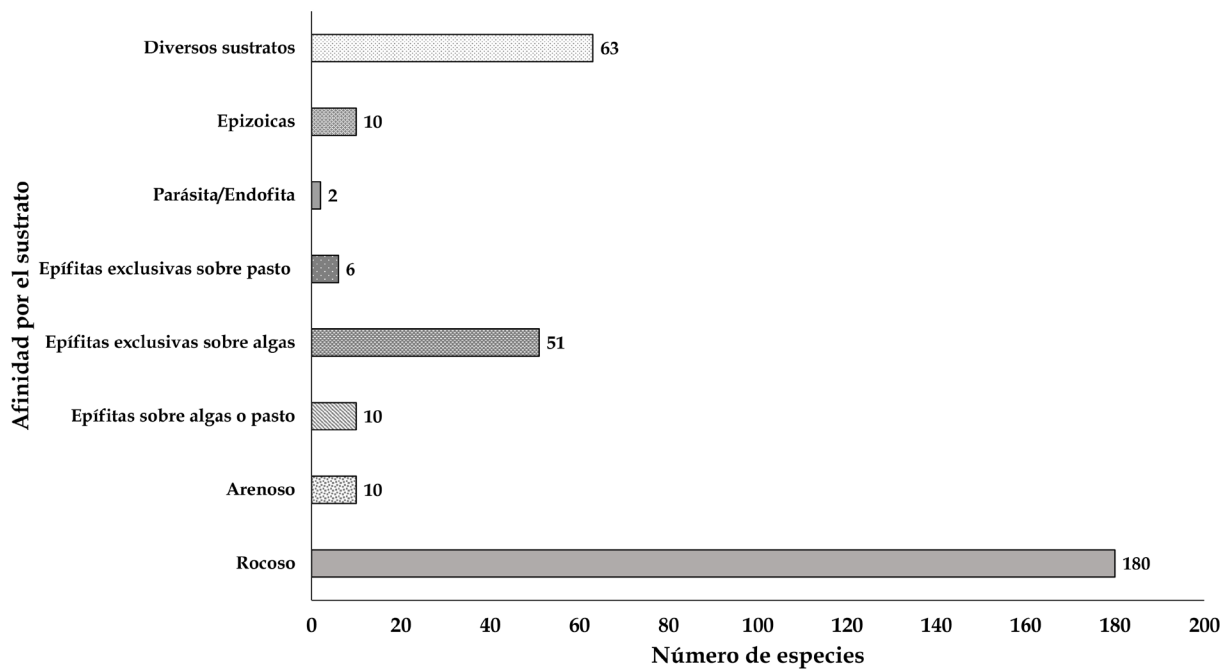


Figura 6: Afinidad de las algas presentes en el litoral de Veracruz, México, por diferentes sustratos indicando el número de especies en cada uno.

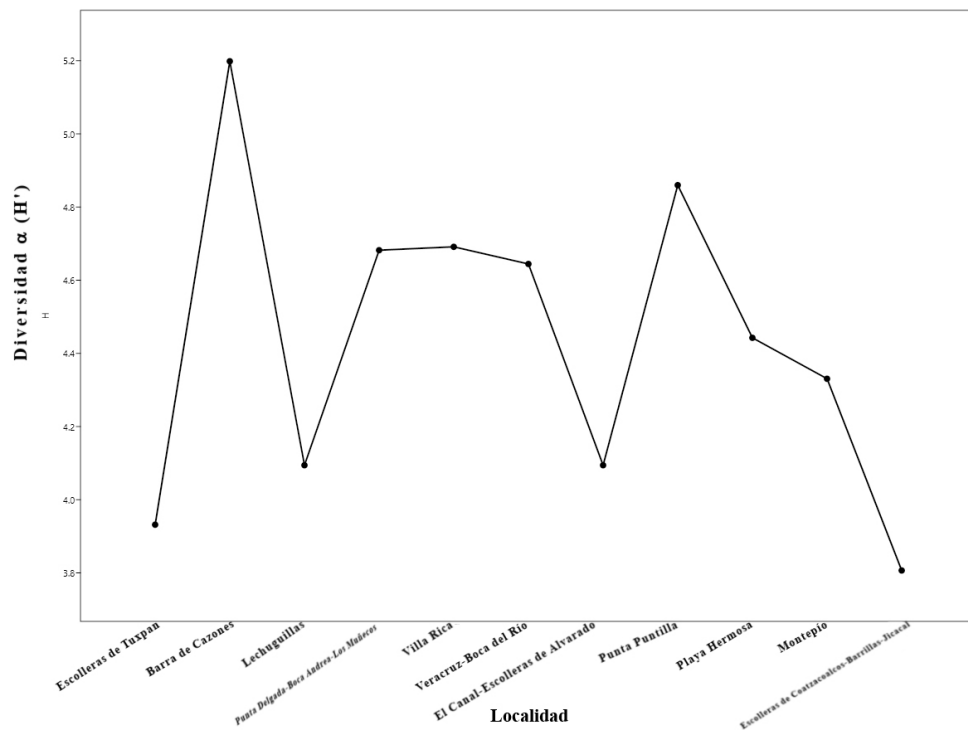


Figura 7: Estimación de la diversidad α (Shannon-Wiener) en Veracruz, México.



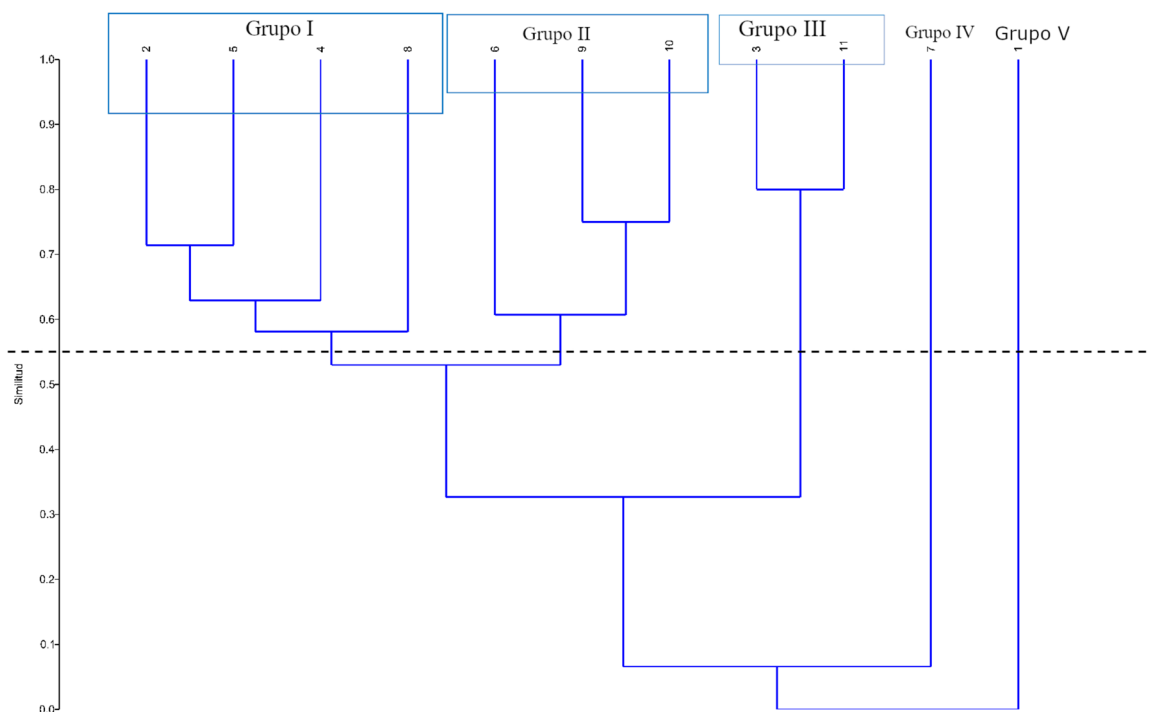


Figura 8: Análisis de agrupamiento UPGMA mediante similitud de Bray Curtis. 1. Escolleras de Tuxpan, 2. Barra de Cazones, 3. Lechuguillas, 4. Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos, 5. Villa Rica, 6. Veracruz-Boca del Río, 7. El Canal-Escolleras Alvarado, 8. Punta Puntilla, 9. Playa Hermosa, 10. Montepío, 11. Escolleras de Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal.

(Cetz-Navarro et al., 2008), litoral de Campeche (Mateo-Cid et al., 2013), litoral de Tabasco (Mendoza-González et al., 2017) y costa de Yucatán (Ortegón-Aznar y Tejera, 2022). El cuadro 3 contiene los resultados obtenidos de los índices de Feldmann y Cheney aplicados a las seis regiones antes mencionadas, las cuales muestran que tienen una semejanza fitogeográfica tropical para ambos índices. Por otro lado, los índices calculados en este estudio muestran que las algas marinas del litoral de Veracruz presentan afinidad mixta. Con base en lo anterior, hubo especies con distribución netamente tropical y/o caribeña como *Porolithon antillarum* (Foslie & Howe) Foslie & Howe, *Neogoniolithon propinquum* (Foslie) Me. Lemoine, *Avrainvillea mazei* G. Murray & Boodle, *Penicillus capitatus* Lam., *Hypnea musciformis* (Wulfen in Jacq) J.V. Lamouroux, *Gracilaria blodgettii* Harvey, *Dictyota pulchella* Hörnig & Schnetter, *Padina gymnospora* (Kützinger) Sonder, *Chaetomorpha antennina* (Bory) Kützinger, *Codium isthmocladum* Vickers y *Ulva lactuca* L., entre otros, así como especies con distribución en la costa del Atlántico de

Estados Unidos de América, entre ellas, *Halymenia floridana* J. Agardh, *Streblonema invisibile* Hoyt y *Hecatonema floridanum* (W.R. Taylor) W.R. Taylor y finalmente, taxones con distribución en aguas templadas como son *Myrionema strangulans* Greville y *Phyllocladon anastomosans* (Harvey) Kraft y M.J. Wynne. Los géneros *Dictyota* J.V. Lamouroux, *Padina* Adanson, *Chnoospora* J. Agardh, *Sargassum* C. Agardh, *Acanthophora* J.V. Lamouroux, *Alsidium* C. Agardh, *Palisada* K.W. Nam, *Gracilaria*, *Caulerpa* J.V. Lamouroux y *Ulva* L. son comunes en el litoral veracruzano, algunas especies representativas de estos se ilustran en las figuras 9 y 10.

Reproducción

La etapa reproductiva de las algas estudiadas se presenta en el apéndice. Con mayor frecuencia se registró la fase tetraspórica, superando a la fase gamética masculina o femenina. De las 316 especies documentadas en este estudio, 73.89% (235) estaban en etapa fértil y 26.1% (82) en estado vegetativo, como es el caso de los representantes

Cuadro 3: Índices de Feldmann y Cheney para algunos ambientes marinos del litoral del Golfo de México y Caribe mexicano. Referencias: 1=Mendoza-González et al. (2007); 2=Mateo-Cid y Mendoza-González (2008); 3=Cetz-Navarro et al. (2008); 4=Ortegón-Aznar y Tejera (2022); 5=Mateo-Cid et al. (2013); 6=Mendoza-González et al. (2017).

Localidad/estado	Índice de Feldmann (R/P)	Afinidad fitogeográfica	Índice de Cheney (R+C)/P	Afinidad fitogeográfica
Isla Mujeres, Quintana Roo ¹	4.50	Tropical	7.15	Tropical
Isla Cozumel, Quintana Roo ²	4.40	Tropical	7.04	Tropical
Caribe mexicano (Quintana Roo) ³	4.51	Tropical	7.08	Tropical
Litoral del estado de Yucatán ⁴	6.00	Tropical	9.00	Tropical
Litoral de Campeche ⁵	5.37	Tropical	9.30	Tropical
Litoral de Tabasco ⁶	4.42	Tropical	6.73	Tropical
Litoral de Veracruz (este estudio)	3.64	Mixta	5.58	Mixta

de los géneros *Ulva*, *Caulerpa* y *Bryopsis* J.V. Lamouroux, entre otros. En 170 taxones se encontró la fase esporofítica, mientras que la gametofítica estuvo presente únicamente en 15, como fue el caso de los géneros *Dictyota*, *Padina*, *Sargassum* y *Gracilaria*. Finalmente, 22 taxones se hallaron tanto en fase esporofítica (esporofito y carposporofito) como gametofítica; esto ocurrió en especies de los géneros *Chondria*, *Palisada* y *Polysiphonia* (Apéndice).

Epifitismo

Se registraron 67 especies epífitas, 10 de ellas corresponden a Heterokontophyta, 47 a Rhodophyta y 10 a Chlorophyta (Fig. 11); en la temporada de lluvias únicamente hubo dos especies de Heterokontophyta, 19 de Rhodophyta y tres de Chlorophyta. En la época de secas se encontraron seis especies de Heterokontophyta, cuatro en Rhodophyta y una de Chlorophyta. Finalmente, durante los nortes hubo una especie de Rhodophyta que es exclusiva de esta temporada; sin embargo, hay especies que se encontraron en más de una temporada climática (Fig. 12). Once especies fueron registradas en las tres (una Heterokontophyta, nueve Rhodophyta y una Chlorophyta), 16 se encontraron tanto en lluvias como en secas (una de Heterokontophyta, 11 Rhodophyta y cuatro de Chlorophyta) y cuatro durante las lluvias y nortes (tres Rhodophyta y una Chlorophyta).

Discusión

Composición florística y factores de la diversidad

De los 312 taxones infragenéricos de algas marinas bentónicas citados previamente para el litoral de Veracruz, 246 fueron ubicados en la zona de estudio y, además, otros 70

corresponden a nuevos registros. De estos últimos, uno es nuevo para el litoral del Golfo de México, 12 para el litoral (previamente citados para la región insular) y 57 lo son para Veracruz (incluye tanto el litoral como la región insular). Se registran taxones citados previamente por Huerta-Múzquiz (1960), Humm y Hildebrand (1962), De La Campa-De Guzmán (1965), Sánchez-Rodríguez (1980), Garduño-Solórzano et al. (2005), Ramírez-Rodríguez y Blanco-Pérez (2011), García-López et al. (2017), De La Cruz-Francisco et al. (2017), Landa-Cansigno et al. (2019) y García-García et al. (2020, 2021), que no fueron ubicados en el presente estudio (Cuadro 2). Su ausencia obedece a varias razones, pero destacan tanto el hecho de que algunas especies han sido excluidas por el tipo y número de muestreos realizados previamente por otros investigadores, como por el uso de nombres erróneamente aplicados. Esto último debido a que varios géneros como *Cladophora*, *Ulva*, *Caulerpa*, *Bryopsis*, *Dictyota*, *Padina*, *Jania*, *Lithophyllum* Philippi, *Gracilaria* y *Laurencia* J.V. Lamouroux se encuentran en una situación taxonómica compleja, pues para identificarlos se utilizan características vegetativas y reproductivas que se sobreponen entre ellas o incluso las claves taxonómicas no son lo suficientemente claras. Además, la incidencia de eventos climáticos (como huracanes), el incremento en la densidad poblacional y las construcciones urbanas pueden modificar la fisiografía de las playas y con ello, la riqueza y composición de comunidades algales, como ocurrió en el caso particular del litoral de Campeche (Mateo-Cid et al., 2013).

Otro ejemplo es el señalado por Martínez-Rivera et al. (2020), quienes mencionaron que el litoral constituye uno de los ambientes más frágiles de la tierra. Por lo tanto,



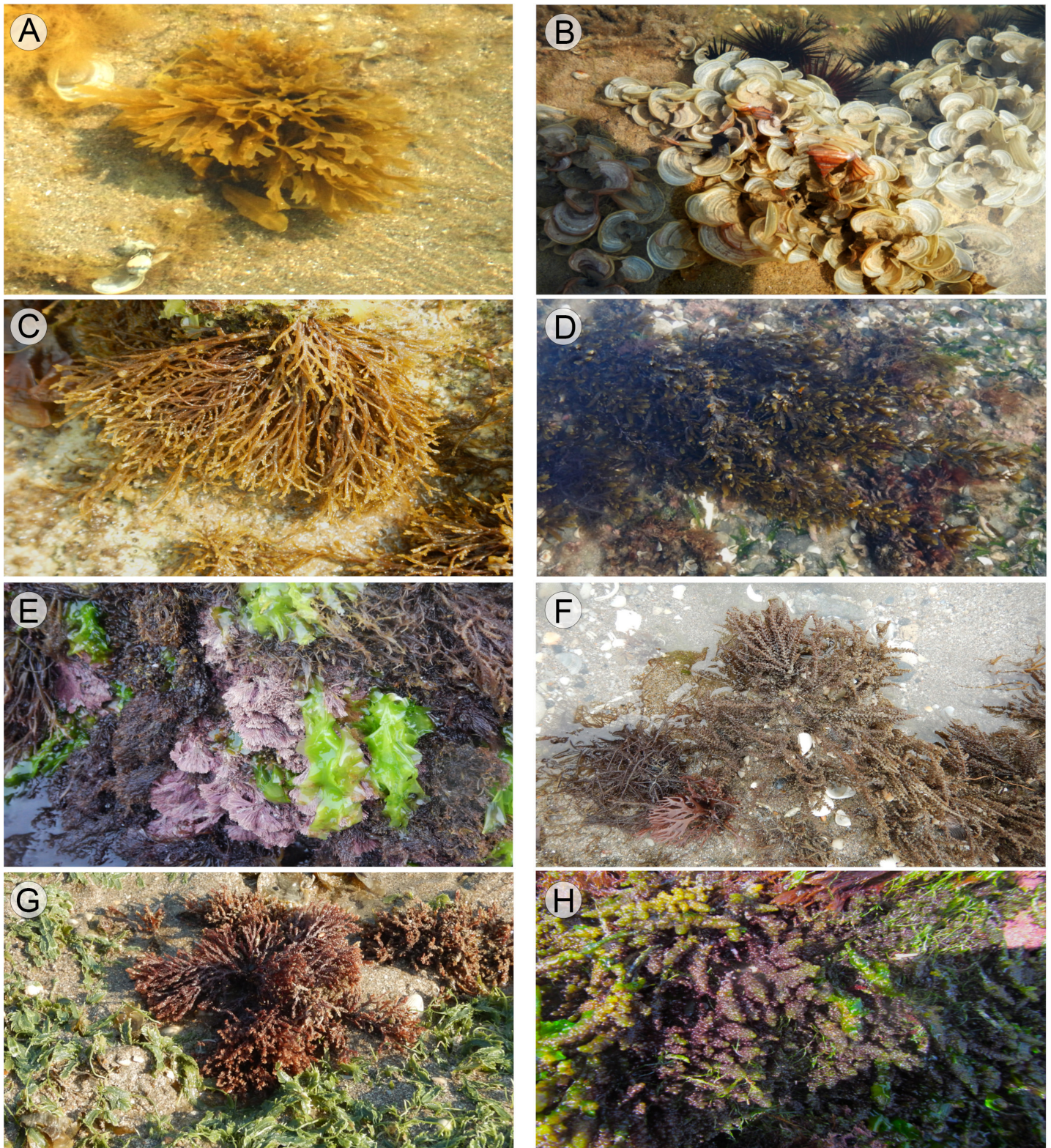


Figura 9: Especies comunes de algas pardas y rojas en el área de estudio. A. *Dictyota ciliolata* Sonder ex Kützinger, B. *Padina boergesenii* Allender & Kraft, C. *Chnoospora minima* (Hering) Papenfuss, D. *Sargassum cymosum*, E. *Jania subulata* (Ellis & Solander) Sonder, F. *Acanthophora spicifera* (Vahl) Børgesen, G. *Alsidium triquetrum* (S.G. Gmelin) Trevisan, H. *Palisada perforata* (Bory de Saint-Vincent) K.W. Nam. Fotografías: Luz Elena Mateo Cid y A. Catalina Mendoza-González.

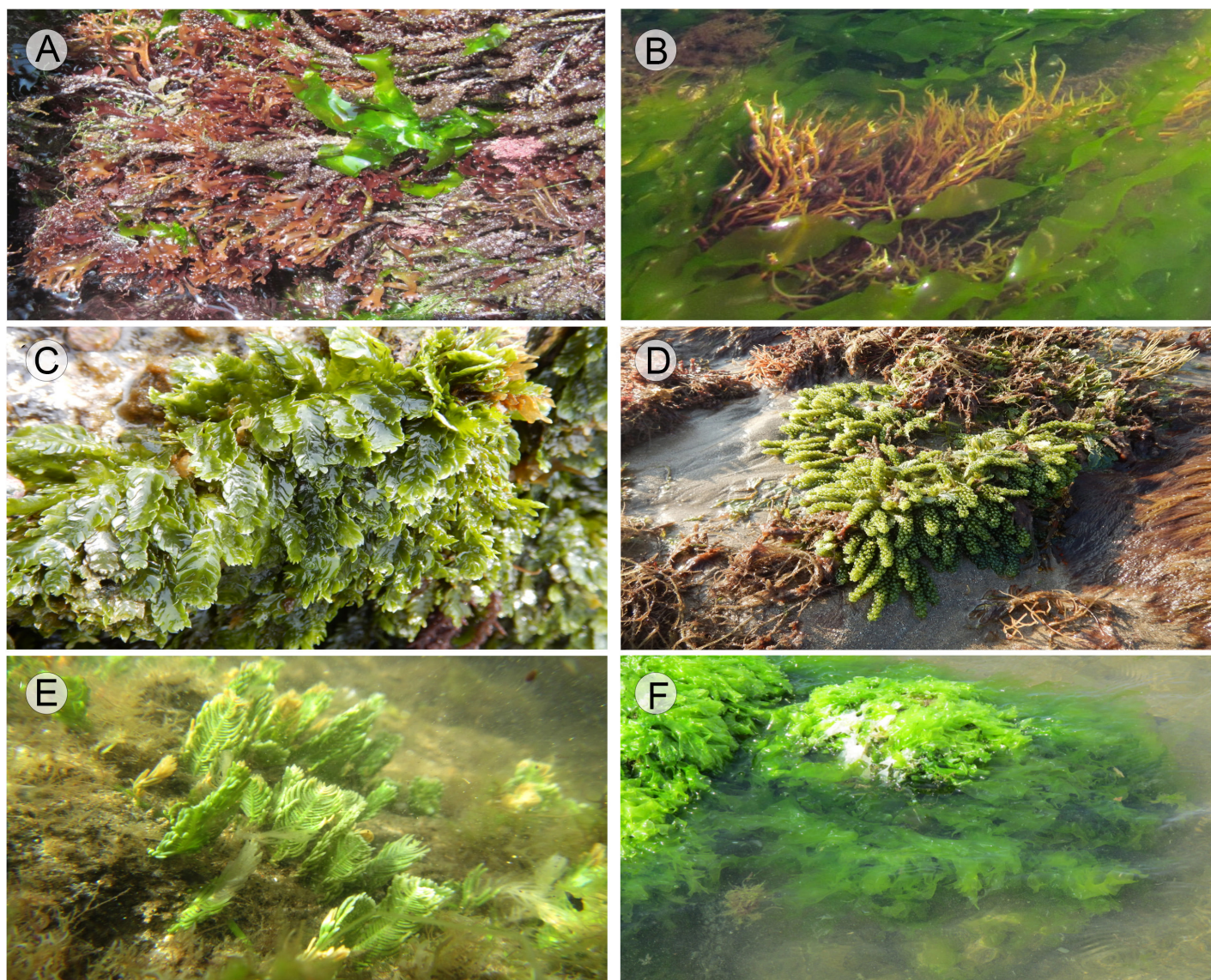


Figura 10: Especies comunes de algas rojas y verdes en el área de estudio. A. *Gracilaria flabelliformis* (P. Crouan & H. Crouan) Fredericq & Gurgel, B. *G. blodgettii* Harvey, C. *Caulerpa mexicana* Sonder ex Kützinger, D. *C. racemosa* var. *macrophysa* (Sonder ex Kützinger) W.R. Taylor, E. *C. sertularioides* (S. Gmelin) M. Howe, F. *Ulva lactuca* L. Fotografías: Luz Elena Mateo Cid y A. Catalina Mendoza-González.

es muy vulnerable a experimentar desequilibrios en su balance sedimentario, especialmente cuando la dinámica de los sedimentos o su medio de transporte son alterados considerablemente por la actividad humana. Estos mismos autores indicaron que, por ejemplo, en el caso de la península de Yucatán, por su posición geográfica y el relieve relativamente llano, la península está expuesta a fenómenos meteorológicos que históricamente han afectado su litoral. A su vez, los procesos de planeación urbana e infraestructura no han sido bien diseñados, por lo que la combinación

de factores naturales y antrópicos están causando un paulatino retroceso de la línea de costa. Dentro de las causas naturales, se demostró que la temporalidad de los eventos (como el huracán Gilberto de categoría cinco) tienen incidencia directa sobre las modificaciones experimentadas por Punta Cancún en 1988. Mientras que en los factores antrópicos se detectó la ubicación de infraestructura urbana u hotelera a escasos metros de la línea de costa (Martínez-Rivera et al., 2020). Este último elemento de mala planeación urbana impide la disipación de la energía del oleaje o

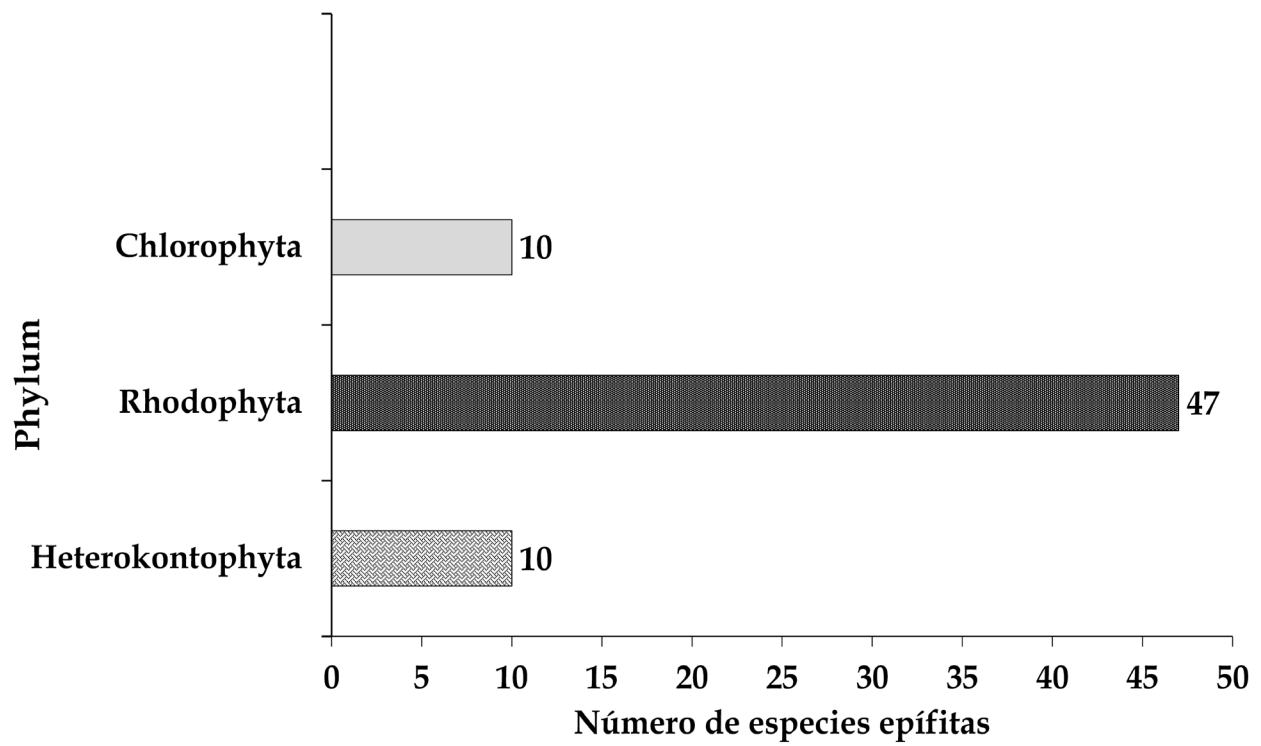


Figura 11: Número de especies de algas epífitas de otras algas o pastos marinos agrupadas por Phylum.

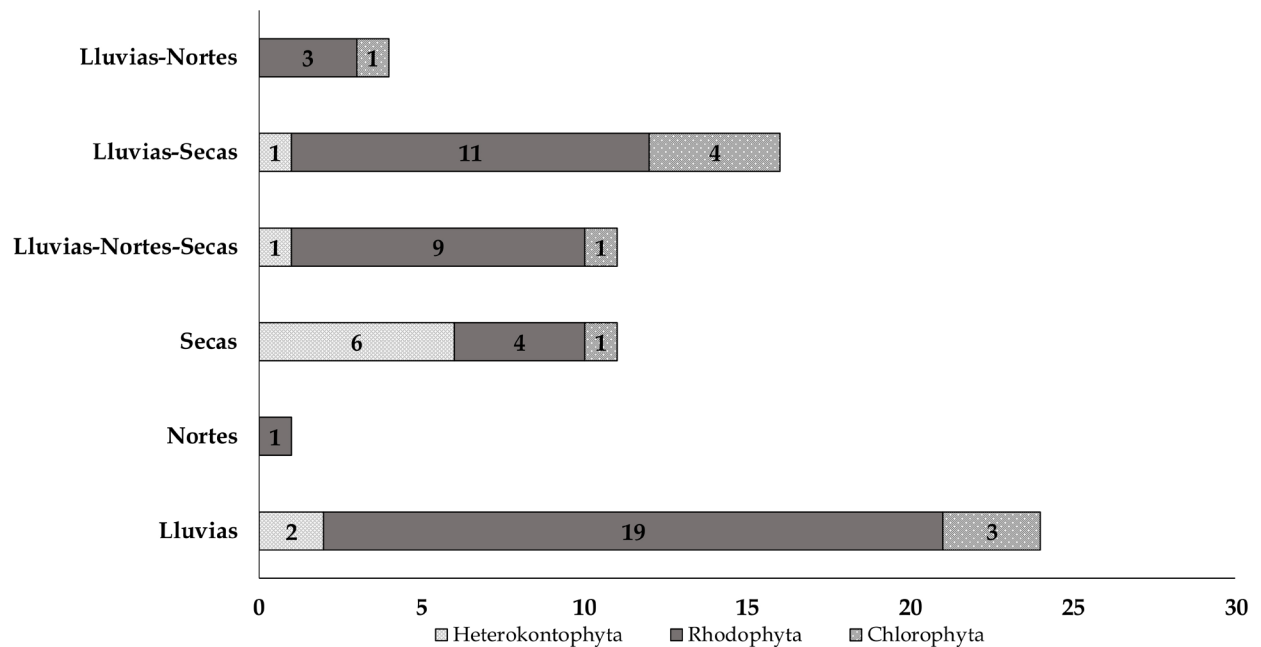


Figura 12: Número de especies de algas epífitas de otras algas o pastos marinos compartidas y exclusivas de cada temporada climática, agrupadas por Phylum.



de las penetraciones del mar acelerando los procesos erosivos. Otra causa antrópica referida en los casos de estudios analizados está relacionada con la infraestructura portuaria de Chelem-Progreso (Martínez-Rivera et al., 2020). Ambos ejemplos pueden ser utilizados para explicar las afectaciones naturales o antrópicas que ocurren a lo largo del litoral del Golfo de México, incluyendo Veracruz.

Por otro lado, la gran cantidad de nuevos registros reportados en el presente estudio (Apéndice) puede atribuirse a varios factores, entre ellos a la realización de 92 muestreos en 11 localidades durante un periodo de 18 años, tres de ellas con pocos registros o sin ellos (Lechuguillas, El Canal-Escolleras de Alvarado, Playa Hermosa). Además, el trabajo se realizó durante las tres temporadas climáticas (lluvias de verano, lluvias de invierno (nortes) y secas) y se tomaron en consideración las epífitas, lo que permitió recolectar y enlistar un mayor número de especies. Por lo tanto, es posible que el incremento en el esfuerzo de muestreo reditúe en la recolecta y hallazgo de nuevos registros.

El número de algas marinas bentónicas conocidas para el litoral de Veracruz se incrementó de 312 a 391 especies. Esto indica que se trata de un área con alta riqueza específica, comparada con la zona costera de otros estados ubicados en el Golfo de México como son Campeche (211 especies; Mateo-Cid et al., 2013), Tabasco (172 taxones; Mendoza-González et al., 2017; Quiroz-González et al., 2017, 2018) y Yucatán (254 spp.; Ortégón-Aznar y Tejera, 2022). La alta diversidad de especies encontrada en el litoral veracruzano puede deberse al tipo de sustrato presente en las localidades de muestreo, el número de colectas realizadas, así como la minuciosa revisión de especímenes que permitió identificar un elevado número de epífitas (67), que en conjunto representan 21.6% del total de especies registradas.

En las familias mejor representadas resaltan Cladophoraceae, Caulerpáceae y Ulvaceae en Chlorophyta. *Cladophora* fue el género con el mayor número de especies (17), seguido de *Caulerpa* (13) y *Ulva* (11). *Cladophora* y *Caulerpa* coinciden con lo reportado por Garduño-Solórzano et al. (2005), así como Ortégón-Aznar y Aguilar-Peñera (2014) para el Golfo de México y litoral de Yucatán, respectivamente. *Cladophora* es un género de ambientes

dulceacuícolas y marinos, con amplia distribución en todo el mundo (Lee, 2008); al igual que *Caulerpa*, solo que este género predomina en mares tropicales y subtropicales (Carruthers et al., 1993); siendo la península de Yucatán uno de sus tres centros de diversidad a nivel mundial (Espinoza-Ávalos et al., 2015). Sin embargo, en el litoral del Golfo de México aún no se han realizado estudios monográficos de *Caulerpa*. *Ulva* también es un género muy diverso, común en las costas de mares tropicales y lagunas costeras de México (Garduño-Solórzano et al., 2005; García-López et al., 2017), lo que explicaría su notable presencia en el área de estudio.

Por el contrario, algunos de los géneros registrados en el presente estudio, como *Derbesia* Solier, *Phaeophila* Hauck, *Ulrella* P. Crouan & H. Crouan, *Boodlea* G. Murray & De Toni y *Parvocaulis* S. Berger, U. Fettweiss, S. Gleissberg, L.B. Liddle, U. Richter, H. Sawitzky & G.C. Zuccarello, son poco diversos (Guiry y Guiry, 2024); la mayoría de ellos tienen ciclos de vida cortos, generalmente de algunas semanas a tres o cuatro meses. Por ejemplo, las especies del género *Derbesia* tienen ciclos digenéticos en donde la fase gametofítica es un talo vesicular inconspicuo que prevalece la mayor parte del tiempo, siendo la fase esporofítica macroscópica y de corta duración (Mateo-Cid y Mendoza-González, 1993). En el caso del género *Phaeophila*, los talos son pequeños y epífitos por lo que pasan desapercibidos y los registros de especies resultan escasos (Mateo-Cid et al., 2013). También se encontraron especies como *Caulerpa prolifera* (Forsskål) J.V. Lamouroux, *Chaetomorpha linum* (O.F. Müller) Kützinger, *Cladophora vagabunda* (L.) C. Hoek, *Ulva flexuosa* Wulfen y *Rhizoclonium riparium* (Roth) Harvey, que Garduño-Solórzano et al. (2005) y Espinoza-Ávalos et al. (2015) han identificado en el Golfo de México como eurihalinas, las cuales tienen la capacidad de tolerar condiciones extremas de salinidad y con ello, sobrevivir en hábitats cambiantes.

De los registros previos para el litoral de Veracruz (Huerta-Múzquiz, 1960; Humm y Hildebrand, 1962; De La Campa-De Guzmán, 1965; Sánchez-Rodríguez, 1980; Garduño-Solórzano et al., 2005; Ramírez-Rodríguez y Blanco-Pérez, 2011; García-López et al., 2017; De La Cruz-Francisco et al., 2017; Godínez-Ortega et al., 2009, 2019;



Landa-Cansigno et al., 2019; García-García et al., 2020, 2021), 75 especies previamente registradas en la zona, no se ubicaron en las muestras recolectadas (Cuadro 2). Lo anterior puede obedecer a diferentes razones; entre ellas, el cambio en los hábitats donde actualmente existe mayor influencia humana que ha transformado la arquitectura del paisaje, tal como lo mencionó Chong-Garduño (2015). Este autor indicó que la expansión de la ciudad y zona conurbada de Veracruz ha derivado en un área fragmentada debido a la urbanización, lo que ha impactado al medio natural particularmente a los servicios ecosistémicos que ofrecen manglares, lagunas costeras y litorales.

Algunos de los registros previos no encontrados en el presente estudio se consideran dudosos (Cuadro 2). Por citar algunos ejemplos, un trabajo del género *Sargassum* enfocado en su caracterización morfológica y molecular reveló que de las 16 especies previamente registradas en el Golfo de México y el Caribe mexicano, 10 formaron una politomía única con baja divergencia genética al emplear tres marcadores (mitocondrial, de cloroplasto y núcleo), lo cual indicaría que pertenecen a la misma especie (González-Nieto et al., 2020). Además, en varios estudios realizados a nivel mundial se ha demostrado que *Sargassum* es un género con alta plasticidad fenotípica, ya que la identificación de especies se basa únicamente en morfología, derivando en una sobreestimación de su diversidad en todo el mundo (González-Nieto et al., 2020).

Otro ejemplo es *Dictyota*, género que incluye 12 taxones, la delimitación de cada una de sus especies se basó en características morfológicas y reproductivas, dando como resultado que la identificación de los individuos fuera complicada. Aunado a eso, los tipos de ramificación del talo y de los ápices en algunos géneros de la familia Dictyotaceae, como *Dictyota* y *Canistrocarpus* De Paula & De Clerck, están influenciados por la luz, los nutrientes y la temperatura, entre otros factores (Bogaert et al., 2020). Lo anterior sugiere que la identificación de especies usando caracteres morfológicos puede no ser adecuada debido a la alta plasticidad fenotípica presente en *Dictyota* (Lozano-Orozco et al., 2015; 2016).

Estudios anteriores que intentaron esclarecer la naturaleza polifilética del orden Cladophorales, se centraron

en las relaciones intragenéricas y no entre especies (Leliaert et al., 2007, Boedeker et al., 2012). Sin embargo, Taylor et al. (2017) sí analizaron las relaciones interespecíficas y sus resultados respaldaron aún más la necesidad de hacer revisiones taxonómicas de *Cladophora* y "*Siphonocladus*", que además involucren a *Chaetomorpha* y *Rhizoclonium*, pues concluyen que la morfología de los géneros del orden Cladophorales no es filogenéticamente informativa ya que no refleja la evolución de este linaje.

Temporalidad

Las diferencias en la riqueza específica entre las localidades de muestreo pueden ser explicadas por el tipo de ciclo de vida de las especies identificadas, los cambios de los factores ambientales y el sustrato disponible para su establecimiento y desarrollo. Por ejemplo, Barra de Cazones, localidad donde se realizaron 34 muestreos, presentó el número más alto de especies (181) debido a que cuenta con una extensa proporción de sustrato rocoso (plataformas con pozas intermareales), arenoso y praderas del pasto marino *Thalassia testudinum*, que en conjunto favorecen el establecimiento de algas marinas (Ortegón-Aznar et al., 2001; Mateo-Cid et al., 2013). Barra de Cazones, que se encuentra influenciada por el Río Cazones, es una comunidad con importante actividad pesquera, presencia de basura tanto en el mar como en la playa y mal olor en el agua, pero dichos factores parecen no limitar el establecimiento y desarrollo de un gran número de especies.

Punta Puntilla, donde se hicieron 18 muestreos, tiene el segundo lugar en número de taxones (130), esto por la presencia de sustrato rocoso y arenoso. En Punta Delgada-Boca Andrea-Muñecos, Villa Rica, Veracruz-Boca del Río, Playa Hermosa y Montepío, se hicieron 39 muestreos y también se encontró un elevado número de especies, lo cual está relacionado con el tipo de sustrato de cada localidad, que es rocoso con extensas playas arenosas. Lechuguillas presenta una zona de cantos rodados y sustrato arenolimoso que causa movilidad, lo que implica que sea poco estable para muchas algas.

Las escolleras de Tuxpan, El Canal-Escolleras de Alvarado y Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal mostraron la menor riqueza específica comparada con el resto de las localidades.



Lo anterior debido a tres factores: menor número de muestreos realizados (Tuxpan con 12, 8 en El Canal-Alvarado y 5 en Coatzacoalcos), aunado a que son zonas con escolleras y una proporción importante de sustrato arenoso. Las tres localidades comparten una problemática común de descargas residuales e industria pesquera, que contribuyen al aumento de nutrientes disueltos en el agua. Estos resultados concuerdan con los obtenidos en el análisis de agrupamiento, y a su vez explican porqué el estado de Veracruz se caracteriza por poseer hábitats heterogéneos a lo largo de toda su línea de costa, resultando en ambientes formados por playas arenosas. Algunas de ellas con praderas de *Thalassia testudinum*, áreas rocosas, areno-rocosas, plataformas con pozas intermareales (Garduño-Solórzano et al., 2005). Por lo tanto, esta variedad de ambientes puede explicar la mayor diversidad en localidades como Barra de Cazes, Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos, Villa Rica y Punta Puntilla, sitios caracterizados por ser principalmente rocosos.

Las playas rocosas por sí mismas son zonas con una gran estabilidad, ya que las rocas permanecen a lo largo del tiempo permitiendo que los organismos también persistan (Salazar-Vallejo y González, 1990). Por otro lado, la diversidad α también evidenció que las localidades con la menor diversidad son Tuxpan, Lechuguillas, El Canal-Escollera de Alvarado y Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal; es decir, aquellas que presentan sustratos artificiales, contrario a lo que mencionó Taylor (1960) al señalar que sustratos como las escolleras, exhiben una alta diversidad algal. Esta discordancia puede deberse a diversos factores, entre ellos, el esfuerzo de muestreo y la accesibilidad a los sitios de recolecta como indicaron Landa-Cansigno et al. (2019).

Factores como salinidad, temperatura, iluminación, sustrato, pH y actividades antrópicas, entre ellas la sobrepesca o desarrollo urbano frente a las costas, afectan de manera temporal el desarrollo de las comunidades algales (Hughes, 1994; Ortigón Aznar y Aguilar Perera, 2014). La mayor riqueza y composición de especies se registró en la temporada de lluvias (269), resultado que coincide con los de Ortega et al. (2001) y Callejas-Jiménez et al. (2005). En ambos trabajos se indica que existe una mayor disponibilidad de luz (Lalli y Parson, 1997), debido a que en el verano los días son

más largos y las mareas vivas ocurren en la mañana y en la noche (Mendoza-González et al., 1994), hay aguas más cálidas, transparentes y muy poca o nula turbulencia debida al oleaje (Ortigón Aznar y Aguilar Perera, 2014).

La temporada de nortes se caracteriza por un incremento en la movilidad de las masas de agua hacia la línea de costa, turbulencia, poca visibilidad subacuática y baja radiación solar (Lalli y Parson, 1997; Mateo-Cid et al., 2013). Características que afectan el crecimiento de muchas especies que carecen de buena sujeción (Ortigón Aznar y Aguilar Perera, 2014), y solo aquellas que estén bien arraigadas al fondo pueden mantenerse, como ocurre con el género *Caulerpa* (Garduño-Solórzano et al., 2005). En contraste, Mateo-Cid et al. (2013) registraron la mayor riqueza específica para el litoral de Campeche en la temporada de secas. En el caso de Veracruz no fue así, una probable explicación es que en esta temporada las mareas vivas ocurren desde el mediodía hasta al atardecer, esto implica que las macroalgas quedan expuestas en los momentos del día en que la radiación solar es mayor y esto se traduce en condiciones estresantes; por lo tanto, en una baja riqueza específica (Mendoza-González et al., 1994).

Finalmente, con respecto a los taxones encontrados en las tres temporadas climáticas, resulta importante mencionar que el hecho de hallarlos en cualquier temporada permite considerar la posibilidad de explotarlos económicamente o evaluarlos como bioindicadores de la calidad del agua. Tal es el caso de *Sargassum cymosum* C. Agardh, *Ulva lactuca*, *U. compressa* L., *Gracilaria apiculata* P. Crouan & H. Crouan y *G. blodgettii*, que como en el caso de las especies de *Ulva* reportadas en este estudio, ya han sido utilizadas como indicadoras de materia orgánica rica en nitrógeno, fósforo, cloruros, así como tolerantes a los desechos domésticos ricos en ellos (De la Lanza Espino y Hernández-Pulido, 2000); además, *Sargassum* y *Gracilaria*, son géneros potencialmente productores de alginato y agar, respectivamente.

Sustrato

La naturaleza física del sustrato influye en el establecimiento, distribución y composición de algas marinas (Santelices, 1977; Garduño-Solórzano et al., 2005). En el presente



estudio la mayor riqueza específica se encontró en rocas (179 especies), seguido de las epífitas (67), en sustratos diversos (57) y arenoso (10). Diversos autores (Cetz-Navarro et al. (2008), Mateo-Cid et al. (2013), Dreckmann y Senties (2014), García-López et al. (2017) y Quiroz-González et al. (2017, 2018)) concuerdan con la gran riqueza presente en el sustrato rocoso para el litoral del Golfo de México, ya que este favorece el desarrollo de muchas especies de Heterokontophyta, Rhodophyta y Chlorophyta (Apéndice, Fig. 6). Asimismo, Taylor (1960) señaló que las rocas expuestas al oleaje son sitios que albergan una gran diversidad, propiciando el establecimiento de las comunidades algales. Otros autores como Garduño-Solórzano et al. (2005) también señalan que la mayor riqueza específica se encuentra en sustratos rocosos y arenosos; además, ubican una menor diversidad en aquellos de origen animal, vegetal y artificial. Mención especial merecen las Ulvophyceae, particularmente las algas verdes sifonadas como son *Caulerpa*, *Codium* y *Halimeda*, que desarrollan largos rizoides o estolones mediante los cuales forman una matriz estabilizadora del sedimento que les permite fijarse fuertemente al sustrato (Ortegón Aznar y Aguilar Perera, 2014).

En cuanto al sustrato artificial, su presencia es propiciada por influencia antrópica que cada vez es mayor, debido a la construcción de escolleras y muelles en donde especies como *Chaetomorpha antennina*, *Cladophora laetevirens* (Dillwyn) Kützinger, *Ulva flexuosa*, *U. compressa* y *U. lactuca*, han conseguido adaptarse (Garduño-Solórzano et al., 2005).

Biogeografía

Los taxones encontrados en el área de estudio representan una ficoflora mixta (Cuadro 3), en la cual conviven elementos que tienen una distribución tropical predominante entre ellos: *Hypnea spinella* (C. Agardh) Kützinger, *Grateloupia gibbesii* Harvey, *Heterosiphonia crispella* (C. Agardh) M.J. Wynne, *Jania capillacea* Harvey, *Lithophyllum stictiforme* (Areschoug) Hauck, *Liagora ceranoides* J.V. Lamouroux, *Gayliella transversalis* (F.S. Collins y Hervey) T.O. Cho & Fredericq, *Ulva lactuca*, *U. compressa*, *Cladophora vagabunda*, *Chaetomorpha antennina*, *Dictyota ciliolata* Sonder ex Kützinger, *Padina boergesenii* Allender & Kraft y *Colpomenia sinuosa* (Mertens ex Roth) Derbès & Solier,

entre otros (Mateo-Cid et al., 2013; García-García et al., 2020, 2021); con algunos cuya distribución ocurre en aguas más norteñas, como son: *Halymenia floridana*, *Herponema tortugense* y *Streblonema invisibile* (Schneider y Searles, 1991).

Es importante resaltar que los resultados aquí presentados contrastan con lo sugerido por Garduño-Solórzano et al. (2005) en su trabajo de distribución geográfica y afinidad por el sustrato de algas verdes en el Atlántico mexicano. En él, refieren que a lo largo de las costas de la vertiente existen dos provincias: la Caribeña, que corresponde a la ficoflora tropical de las costas de Quintana Roo hasta Veracruz, y la provincia Caroliniana, cuya flora tiene afinidad con aguas subtropicales y es pobre en especies; siendo Cabo Rojo, Veracruz, la frontera que separa la costa tropical y subtropical de México (Garduño-Solórzano et al., 2005).

En el presente estudio, Barra de Cazones, localidad ubicada en el norte de Veracruz, registró el mayor número de taxones del litoral. Además, hay más similitud florística de los taxones ubicados en Veracruz con localidades de la región caribeña de México. Por ejemplo, en un trabajo de algas rojas para el Atlántico de México, García-García et al. (2020) señalaron que de las 451 especies catalogadas únicamente 101 se encuentran en el Golfo de México, mientras que 115 se distribuyen solo en el Caribe mexicano y las 247 restantes están en ambas regiones. Eso sugiere un considerable intercambio florístico que atribuyen a la corriente que pasa por el canal de Yucatán como la fuente proveedora de especies al litoral de Veracruz desde Quintana Roo; por ello, ambos estados son florísticamente afines (García-García et al., 2020).

Finalmente, García-García et al. (2021) comentaron que 62% de las especies de algas pardas han sido registradas tanto en el Golfo de México como en el Caribe mexicano, mientras que 23% son exclusivas del Golfo y 15% solo están en el Caribe, por lo que el alto porcentaje de taxones compartidos entre ambas regiones sugiere nuevamente un elevado intercambio florístico, así como una mayor diversidad de algas pardas en Quintana Roo y Veracruz. Por lo anterior, es posible inferir que las algas marinas bentónicas que habitan el litoral de Veracruz pueden ser consideradas



como un conjunto ficoflorístico en el que se sobreponen taxones tropicales y caribeños, principalmente.

Reproducción

En el presente estudio, de 48 especies documentadas de Phaeophyceae, 42 se encontraron en estado reproductivo, hecho que coincide con lo registrado por [Mendoza-González et al. \(2000\)](#), [Mateo-Cid et al. \(2000, 2013\)](#) y [Ávila-Ortiz et al. \(2011\)](#). Estudios experimentales y observaciones de campo sugieren que la luz y la temperatura, o la combinación de ambas, a menudo inducen la fertilidad en las algas marinas ([Liu et al., 2017](#)).

Con relación a la fenología reproductiva del orden Dictyotales, la proporción y distribución temporal de los gametofitos generalmente se considera muy reducida ([Phillips, 1988](#)). [Tronholm et al. \(2008\)](#) encontraron también una dominancia de esporofitos en *Dictyota dichotoma* (Hudson) J.V. Lamouroux, mencionando que, en algunas estaciones del año, los gametofitos podían constituir hasta 30% de las poblaciones. En ese mismo trabajo, solo una especie de Dictyotales presentó fase gametofítica, mientras que en 19 se encontraron esporofitos. Este hallazgo concuerda con otros estudios ([Phillips, 1988](#); [Montañés et al., 2006](#); [Ávila-Ortiz et al., 2011](#)).

De los 175 taxones de Rhodophyta registrados en el presente estudio, 123 estaban en fase tetrasporofítica. Esto indica que es la etapa reproductiva mejor representada en las especies aquí documentadas; además, coincide con los resultados obtenidos por [Mateo-Cid y Mendoza-González \(1991\)](#) y [Mateo-Cid et al. \(2013, 2019\)](#). [Mendoza-González y Mateo-Cid \(1992\)](#), al igual que [Magalhães y de Castro-Nunes \(2002\)](#), mencionaron que la dominancia de una fase reproductiva puede estar influenciada por los cambios temporales de factores ambientales a nivel local. Estos datos permiten considerar que la generación esporofítica tiene una supervivencia más larga con respecto a la gametofítica y a otros mecanismos de reproducción, como la propagación vegetativa o la apomeiosis ([Ardito y Gómez, 2005](#)). Las etapas sexuales estuvieron poco representadas en Rhodophyta, pues solo se encontraron 19 especies con espermacios y ocho con carpogonios. De acuerdo con [Santelices \(1977\)](#), la reproducción asexual tiene la ventaja de

requerir un menor gasto de energía para la formación de esporas y su diseminación rápida, en comparación con los gametos, que solo están presentes cuando las condiciones del medio son adversas.

Referente a las 93 especies de Chlorophyta, 66 de ellas se encontraron en estado vegetativo, coincidiendo con los resultados de [Saad-Navarro y Riosmena-Rodríguez \(2005\)](#) y [Mateo-Cid et al. \(2013\)](#), quienes reportaron una mayor proporción de Ulvophyceae en fase vegetativa que en estado reproductivo, para las costas de Baja California Sur y Campeche, respectivamente. Esto se debe a que las algas de la clase Ulvophyceae cuentan con fases sexuales con un periodo de vida corto, por lo que los eventos reproductivos de manera sexual son efímeros ([Mateo-Cid et al., 2013](#)). Asimismo, las estructuras de reproducción son poco evidentes y su formación se lleva a cabo rápidamente; además, a partir de estas ocurre una pronta liberación de gametos móviles ([Cocquyt et al., 2010](#)). Incluso algunos de los taxones ubicados en el presente estudio podrían haberse encontrado en estadios juveniles.

Epifitismo

El Phylum Rhodophyta resaltó por tener la mayor cantidad de algas epífitas con 46 especies ([Fig. 11](#)); esto coincide con diversos estudios previos ([Borowitzka et al., 2006](#); [Mateo-Cid et al., 2015](#); [Quiroz-González et al., 2023](#)), particularmente en la temporada de lluvias, ya que aumenta la cantidad de luz clara, factor que influye en la abundancia de epífitas ([Borowitzka et al., 2006](#)); también la poca accesibilidad a ella, ya que las algas rojas tienen la capacidad de desarrollarse en condiciones de poca luz. Lo anterior no sucede con las especies de Heterokontophyta debido a que el mayor número de epífitas de este grupo se hallaron durante la temporada de secas, cuando hay mayor disponibilidad de luz. La dominancia de algas rojas epífitas en las tres temporadas climáticas ([Fig. 12](#)) refiere también el equilibrio en los factores bióticos y abióticos presentes en el área de estudio; de otra forma se podría inferir la influencia de condiciones inusuales como el enriquecimiento de nutrientes que resulta en la abundancia de especies de Chlorophyta o Cyanobacteria ([Borowitzka et al., 2006](#)).



En el presente estudio se determinó que la morfología de los talos epífitos de Rhodophyta es filamentosa, lo cual coincide con los resultados obtenidos por Arrontes (1990) y Quiroz-González et al. (2023), quienes mencionaron que las rodofitas presentan crecimiento rápido, reproducción temprana, tallas pequeñas y ciclo de vida corto (Ortuño-Aguirre y Riosmena-Rodríguez, 2007), características que las hacen competitivas en la adquisición de un sustento (Kasim et al., 2020).

Estudios como el de Garduño-Solórzano et al. (2005) también indican un alto grado de epifitismo de géneros de la familia Cladophoraceae; además de especies como *Phaeophila dendroides* (P.L. Crouan y H.M. Crouan) Batters y *Ulvea lens* P.L. Crouan y H.M. Crouan, las cuales también fueron encontradas como epífitas en el presente trabajo. Se ha observado que el establecimiento de algas epífitas sobre diferentes forofitos o basibiontes depende tanto de factores climáticos estacionales como de aspectos biológicos; entre ellos, el tipo de superficie, rugosa o lisa, o la producción de sustancias extracelulares como estrategia de defensa ante la herbivoría, que las vuelven poco atractivas para las epífitas (Round, 1981).

En otros estudios (Dreckmann y Senties, 1994; Mateo-Cid et al., 2013, 2015; Quiroz-González et al., 2018, 2023; Hernández-Casas et al., 2024), también se reporta un alto grado de epifitismo en algas rojas como *Digenea mexicana* G.H. Boo & D. Robledo (como *D. simplex* (Wulfen) C. Agardh en Mateo-Cid et al. (2013)), la cual fue encontrada en este estudio como basibionte de especies pertenecientes a los géneros *Chaetomorpha*, *Cladophora*, *Rhizoclonium*, *Dictyota*, *Feldmannia*, *Polysiphonia*, *Gayliella* y *Centroceras*. El alto grado de epifitismo puede atribuirse a que la mayoría de las epífitas crecen sobre macroalgas como *Sargassum cymosum* C. Agardh, *Padina gymnospora*, *Palisada perforata* (Bory) K.W. Nam, *Alsidium triquetrum* (S.G. Gmelin) Trevisan y *Codium taylorii* P.C. Silva, entre otras. Por esto, Santelices (1977) sugirió que la longevidad del basibionte debe ser suficientemente amplia para permitir a las epífitas completar su ciclo de vida.

La importancia biológica de las algas epífitas radica en que participan en la cadena y redes tróficas de diversos organismos marinos que habitan en los litorales

intermareales (Ramírez-Rodríguez y Blanco-Pérez, 2011). Además, la interacción epífita-basibionte presenta efectos negativos como la reducción de energía lumínica y, por tanto, de la actividad fotosintética del hospedero (Ortuño-Aguirre y Riosmena-Rodríguez, 2007).

Conclusiones

El análisis y la integración de estudios previos con los resultados obtenidos en el presente trabajo permiten inferir la importancia de realizar inventarios ficológicos en regiones del litoral mexicano poco o ya estudiadas, ya que posibilitan conocer aspectos ecológicos de las comunidades de algas registradas anteriormente, utilizando herramientas como análisis moleculares que facilitan la resolución de identidad de algunas especies registradas en el litoral veracruzano. Es necesario realizar monitoreos a corto y mediano plazo de las poblaciones de algas marinas como una estrategia que ayude a determinar las posibles variaciones de la ficolflora, ya sea por condiciones climáticas naturales tales como huracanes, períodos de lluvias o sequías intensos, los efectos del incremento de la temperatura en el mar, las actividades de turismo, pesquerías y urbanización en las zonas costeras para establecer programas de conservación y aprovechamiento.

Contribución de autores

LEMC y ACMG planearon y diseñaron el estudio. LEMC, ACMG, DYGL, CMHC e IMG recolectaron y determinaron el material ficológico. LEMC, ACMG, DYGL, CMHC y IMG realizaron los análisis. LEMC, ACMG, DYGL, IMG y CMHC contribuyeron a la interpretación. LEMC escribió el manuscrito con la ayuda de ACMG, CMHC y DYGL. Todas las autoras contribuyeron a la discusión, revisión y aprobación del manuscrito final.

Financiamiento

Se reconoce al Instituto Politécnico Nacional (Proyectos de investigación SIP-20121517, 20131415, 20140606, 20150767, 20164772, 20180491, 20195092, 20195127, 20200095 y 2020254), por facilitar las instalaciones, equipo necesario y financiamiento económico parcial para el desarrollo de este estudio. La primera y segunda autora



agradecen la beca otorgada por la Comisión de Operación y Fomento de Actividades Académicas (COFAA) y del Estímulo al Desempeño de los Investigadores (EDI).

Agradecimientos

A Rocio Nava-Olvera, Miguel Alejandro Valencia Torres, Alfonso Gerardo Adrián Garduño-Acosta, José Alfredo Pérez Salgado, Teresa Hernández Ortiz y Julio A. Acosta Calderón por el apoyo en el trabajo de campo. Agradecemos a los revisores anónimos cuyas observaciones mejoraron el manuscrito. A Patricia Martínez Chavero, por su invaluable apoyo en el trabajo de campo en Barra de Cazones. A Ivonne Zavala García por la edición técnica de algunas figuras.

Literatura citada

- Álvarez-Arellano, A. D. y J. Gaitán-Morán. 1994. Lagunas Costeras y el Litoral Mexicano: Geología. In: de la Lanza Espino, G. y C. Cáceres-Martínez (eds.). Lagunas Costeras y el Litoral Mexicano. Universidad Nacional Autónoma de México-Universidad Autónoma de Baja California. México, D.F., México. Pp. 13-74.
- Ardito, S. y S. Gómez. 2005. Patrón fenológico de una población de *Gelidium serrulatum* J. Agardh (Rhodophyta, Gelidiales) en la localidad de Taguao, Estado Vargas, Venezuela. *Acta Botanica Venezuelica* 28: 101-111.
- Arrontes, J. 1990. Composition, distribution on host, and seasonality of epiphytes on three intertidal algae. *Botanica Marina* 33: 205-211.
- Ávila-Ortiz, A. G., L. E. Mateo-Cid y A. C. Mendoza-González. 2011. Caracterización morfológica de *Padina boergesenii* (Dictyotaceae, Phaeophyceae) en la costa mexicana del Golfo de México y Mar Caribe. *Polibotánica* 31: 1-20.
- Boedeker, C., C. J. Kelly, W. Star y F. Leliaert. 2012. Molecular phylogeny and taxonomy of the *Aegagropila* clade (Cladophorales, Ulvophyceae), including the description of *Aegagropilopsis* gen. nov. and *Pseudocladophora* gen. nov. *Journal of Phycology* 48(3): 808-825. DOI: <https://doi.org/10.1111/j.1529-8817.2012.01145.x>
- Bogaert, K. A., S. Delva y O. De Clerck. 2020. Concise review of the genus *Dictyota* J.V. Lamouroux. *Journal of Applied Phycology* 32(3): 1521-1543. DOI: <https://doi.org/10.1007/s10811-020-02121-4>
- Borowitzka, M. A., P. S. Lavery y M. van Keulen. 2006. Epiphytes of seagrass. In: Larkum, A. W. D. (ed.). *Seagrasses: Biology, Ecology and Conservation*, Springer. Dordrecht, Netherlands. Pp. 441-462.
- Callejas-Jiménez, M. E., A. Sentíes y K. M. Dreckmann. 2005. Macroalgas de Puerto Real, Faro Santa Rosalía y Playa Preciosa, Campeche, México, con algunas consideraciones florísticas y ecológicas para el estado. *Hidrobiológica* 15(1): 89-96.
- Carranza-Edwards, A., M. Gutiérrez-Estrada y R. Rodríguez-Torres. 1975. Unidades morfotectónicas continentales de las costas mexicanas. *Anales del Centro de Ciencias Marinas y Limnología* 2(1): 81-88.
- Carruthers, T. J. B., D. J. Walker y J. M. Huisman. 1993. Culture studies on two morphological types of *Caulerpa* (Chlorophyta) from Perth, Western Australia, with a description of a new species. *Botanica Marina* 36(6): 589-596. DOI: <https://doi.org/10.1515/botm.1993.36.6.589>
- Cetz-Navarro, N. P., J. Espinoza-Avalos, A. Sentíes-Granados y L. I. Quan-Young. 2008. Nuevos registros de macroalgas para el Atlántico mexicano y riqueza florística del Caribe mexicano. *Hidrobiológica* 18(1): 11-19.
- Cheney, D. P. 1977. R+C/P- a new improved ratio for comparing seaweed floras. *Journal of Phycology* 13(suppl.): 1-13.
- Cho, T. O., S. M. Boo, M. H. Hommersand, C. A. Maggs, L. McIvor y S. Fredericq. 2008. *Gayliella* gen. nov. in the tribe Ceramieae (Ceramiales, Rhodophyta) based on molecular and morphological evidence. *Journal of Phycology* 44(3): 721-738. DOI: <https://doi.org/10.1111/j.1529-8817.2008.00505.x>
- Chong-Garduño, M. C. 2015. Expansión y transformación del territorio: la ineficiencia de los fraccionamientos urbanizados: zona conurbada de Veracruz, México. Tesis doctoral. Departamento ideación gráfica arquitectónica, Escuela Técnica Superior de Arquitectura, Universidad Politécnica de Madrid. Madrid, España. 445 pp. DOI: <https://doi.org/10.20868/UPM.thesis.40536>
- Cocquyt, E., H. Verbruggen, F. Leliaert y O. De Clerck. 2010. Evolution and cytological diversification of the green seaweeds (Ulvophyceae). *Molecular Biology and Evolution* 27(9): 2052-2061. DOI: <https://doi.org/10.1093/molbev/msq091>
- Dawes, C. J. y A. C. Mathieson. 2008. *The seaweeds of Florida*. University Press of Florida. Gainesville, USA. 591 pp.



- De Clerck, O., F. Leliaert, H. Verbruggen, C. E. Lane, J. Campos De Paula, D. A. Payo y E. Coppejans. 2006. A revised classification of the Dictyoteae (Dictyotales, Phaeophyceae) based on *rbcl* and 26S ribosomal DNA sequence data analyses. *Journal of Phycology* 42(6): 1271-1288. DOI: <https://doi.org/10.1111/j.1529-8817.2006.00279.x>
- De la Campa-De Guzmán, S. 1965. Notas preliminares sobre un reconocimiento de la flora marina del estado de Veracruz. *Anales del Instituto Nacional de Investigaciones Biológico-Pesqueras* 1: 7-47.
- De la Cruz-Francisco, V., R. E. Orduña-Medrano, J. E. Paredes-Flores, R. I. Vázquez-Estrada, M. González-González y L. Flores-Galicia. 2017. Una aproximación a la florística y faunística de la costa rocosa El Pulpo, Cazones, Veracruz, México. *CICIMAR Oceanides* 32(1): 39-58. DOI: <https://doi.org/10.37543/oceanides.v32i1.195>
- De la Lanza Espino, G. y S. Hernández-Pulido. 2000. Organismos indicadores de la calidad de agua y de la contaminación (bioindicadores). Plaza y Valdés Editores. México, D.F., México. 633 pp.
- De la Lanza Espino, G. y J. C. Gómez-Rojas. 2004. Physical and chemical characteristics of the Gulf of Mexico. In: Pisanty, I., E. Ezcurra, K. Whithers y M. Nipper (eds.). *Environmental analysis of the Gulf of Mexico*. Harte Research Institute for Gulf of Mexico Studies Special Publication Series. Texas, USA. Pp. 1-61.
- Díaz-Tapia, P., L. McIvor, D. W. Freshwater, H. Verbruggen, M. J. Wynne y C. A. Maggs. 2017. The genera *Melanothamnus* Bornet et Falkenberg and *Vertebrata* S.F. Gray constitute well-defined clades of the red algal tribe Polysiphonieae (Rhodomelaceae, Ceramiales). *European Journal of Phycology* 52(1): 1-20. DOI: <https://doi.org/10.1080/09670262.2016.1256436>
- Dreckmann, K. M. y A. Senties. 1994. El alga *Digenea simplex* (Ceramiales: Rhodomelaceae) en México: variación biogeográfica. *Revista de Biología Tropical* 42(3): 443-453.
- Dreckmann, K. M. y A. Senties. 2014. Biodiversidad de Gracilariaceae (Rhodophyta) en México. *Revista Mexicana de Biodiversidad* 85(1): 69-75. DOI: <https://doi.org/10.7550/rmb.40717>
- Espinoza-Avalos, J., L. E. Aguilar-Rosas, R. Aguilar-Rosas, J. M. Gómez-Poot y R. Raigoza-Figueras. 2015. Presence of Caulerpaceae (Chlorophyta) in the Yucatan Peninsula, Mexico. *Botanical Sciences* 93(4): 845-854. DOI: <https://doi.org/10.17129/botsci.160>
- Feldmann, J. 1937. Recherches sur la végétation marine de la Méditerranée. La Côte des Albères. *Reveu Algology* 10: 1-339.
- Flores-Davis, J. G. 1993. Clorofíceas del Litoral rocoso de La Mancha, Veracruz. Secretaría de Educación y Cultura, Dirección General de Educación Media Superior y Superior. Xalapa, México. 94 pp.
- García, E. 1983. Modificaciones al sistema de clasificación climática de Köppen (para adaptarlo a las condiciones de la República Mexicana). Instituto de Geografía, Universidad Nacional Autónoma de México (UNAM). México, D.F., México. 246 pp.
- García-García, A. M. E., E. Cabrera-Becerril, M. L. Núñez-Reséndiz, K. M. Dreckmann y A. Senties. 2020. Actualización taxonómica de las algas rojas (Rhodophyta) marinas bentónicas del Atlántico mexicano. *Acta Botanica Mexicana* 127: e1677. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm127.2020.1677>
- García-García, A. M. E., E. Cabrera-Becerril, M. L. Núñez-Reséndiz, K. M. Dreckmann y A. Senties. 2021. Actualización taxonómica de las algas pardas (Phaeophyceae, Ochrophyta) marinas bentónicas del Atlántico mexicano. *Acta Botanica Mexicana* 128: e1968. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm128.2021.1968>
- García-López, D. Y., L. E. Mateo-Cid y A. C. Mendoza-González. 2017. Nuevos registros y lista actualizada de las algas verdes (Chlorophyta) del litoral de Veracruz, México. *Gayana Botanica* 74(1): 41-56. DOI: <https://doi.org/10.4067/s0717-66432017005000104>
- Garduño-Solórzano, G., J. L. Godínez-Ortega y M. M. Ortega. 2005. Distribución geográfica y afinidad por el sustrato de las algas verdes (Chlorophyceae) bénticas de las costas mexicanas del Golfo de México y Mar Caribe. *Boletín de la Sociedad Botánica de México* 76: 61-78. DOI: <https://doi.org/10.17129/botsci.1705>
- Godínez-Ortega, J. L., P. Ramírez-García y K. Pedraza-Venegas. 2009. Cambios en la flora béntica de Arrecife Hornos (Veracruz, México). *TIP Revista Especializada en Ciencias Químico-Biológicas* 12(2): 59-65.
- Godínez-Ortega, J. L., P. Ramírez-García, A. Granados-Barba y M. J. Wynne. 2019. New records of subtidal benthic



- marine algae from the state of Veracruz, southern Gulf of Mexico. *Revista Mexicana de Biodiversidad* 90(2019): e902719. DOI: <https://doi.org/10.22201/ib.20078706e.2019.90.2719>
- González-Nieto, D., M. C. Oliveira, M. L. Núñez-Resendiz, K. M. Dreckmann, L. E. Mateo-Cid y A. Senties. 2020. Molecular assessment of the genus *Sargassum* (Fucales, Phaeophyceae) from the Mexican coasts of the Gulf of Mexico and Caribbean, with the description of *S. xochitlae* sp. nov. *Phytotaxa* 461(4): 254-274. DOI: <https://doi.org/10.11646/phytotaxa.461.4.3>
- Guiry, M. D. y G. M. Guiry. 2024. AlgaeBase. World-wide electronic publication, National University of Ireland. Galway, Ireland. <https://www.algaebase.org> (consultado enero, 2024).
- Hammer, Ø., D. A. T. Harper y P. D. Ryan. 2001. PAST: Paleontological Statistics Software Package for education and data analysis. *Paleontologia Electronica* 4(1): 1-10.
- Hernández-Casas, C. M., Á. C. Mendoza-González, L. E. Mateo-Cid, L. E. y C. F. Vargas-Mendoza. 2024. Temporal variation of epiphytic algae on *Digenea mexicana* (Rhodophyta: Ceramiales) in a community located in the south of Quintana Roo, Mexico. *Regional Studies in Marine Science* 72: 103433. DOI: <https://doi.org/10.1016/j.rsma.2024.103433>
- Huerta-Múzquiz, L. 1960. Lista preliminar de las algas marinas del litoral del Estado de Veracruz. *Boletín de la Sociedad Botánica de México* 25: 39-45. DOI: <https://doi.org/10.17129/botsoci.1064>
- Huerta-Múzquiz, L. y M. A. Garza-Barrientos. 1964. Algas marinas de la Barra de Tuxpan y de los arrecifes Blanquilla y Lobos. *Anales de la Escuela Nacional de Ciencias Biológicas* 13: 5-21.
- Hughes, T. P. 1994. Catastrophes, phase shifts, and large-scale degradation of a coral reef. *Science* 256(5178): 1547-1551. DOI: <https://doi.org/10.1126/science.265.5178.15>
- Humm, H. J. y H. H. Hildebrand. 1962. Marine algae from the Gulf coast of Texas and Mexico. *Publications of the Institute of Marine Science, University of Texas* 8: 227-268.
- Kasim, M., A. M. Balubi, J. W. Hamsia, S. Y. Abadi y W. Jalil. 2020. The diversity and species composition of epiphytes on *Eucheuma denticulatum* (Rhodophyceae) cultivated on horizontal net. *Bioflux* 13(4): 2410-2420.
- Lalli, C. M. y T. R. Parsons. 1997. *Biological Oceanography: An introduction*. Elsevier. Burlington, USA. 337 pp. DOI: <https://doi.org/10.1016/B978-0-7506-3384-0.X5056-7>
- Landa-Cansigno, C., L. E. Mateo-Cid, A. C. Mendoza-González y J. A. Guerrero-Analco. 2019. Macroalgas marinas del litoral rocoso Neovolcánico de Veracruz, México. *Acta Botanica Mexicana* 126: e1525. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm126.2019.1525>
- Lee, R. E. 2008. *Phycology*. Cambridge University Press. 4th edition. Cambridge, USA. 547 pp. DOI: <https://doi.org/10.1017/CBO9780511812897>
- Leliaert, F., O. De Clerck, H. Verbruggen, C. Boedeker y E. Coppejans. 2007. Molecular phylogeny of the Siphonocladales (Chlorophyta: Cladophorophyceae). *Molecular Phylogenetics and Evolution* 44(3): 1237-1256. DOI: <https://doi.org/10.1016/j.ympev.2007.04.016>
- Liebmann, F. M. 1846. Beretning om Amerikas Vandplanter af Algernes Classe. Oversigt over det Kongelige Danske Videnskabernes Selskabs Forhandling og dets Medlemmers Arbejder 1846: 72-77.
- Littler, D. S. y M. M. Littler. 2000. Caribbean reef plants: An identification guide to the reef plants of the Caribbean, Bahamas, Florida and Gulf of Mexico. Offshore Graphics Inc. Washington, D.C. USA. 543 pp.
- Liu, X., K. Bogaert, A. H. Engelen, F. Leliaert, M. Roleda y O. De Clerck. 2017. Seaweed reproductive biology: environmental and genetic controls. *Botanica Marina* 60(2): 89-108. DOI: <https://doi.org/10.1515/bot-2016-0091>
- Lozano-Orozco, J. G., A. Senties, F. F. Pedroche y J. Díaz-Larrea. 2016. *Dictyota chalcicueyecanensis* sp. nov. (Dictyotales, Phaeophyceae) en el Golfo de México: evidencias moleculares y morfológicas. *Hidrobiológica* 26(2): 225-231. DOI: <https://doi.org/10.24275/uam/izt/dcbs/hidro/2016v26n2/Lozano>
- Lozano-Orozco, J. G., A. Senties, O. De Clerck, K. M. Dreckmann y J. Díaz-Larrea. 2015. Two new species of the genus *Dictyota* (Phaeophyceae: Dictyotales) from the Mexican Caribbean. *American Journal of Plant Sciences* 6(15): 2492-2501. DOI: <https://doi.org/10.4236/ajps.2015.615251>
- Magalhães, L. A. y J. M. de Castro Nunes. 2002. Aportación al conocimiento fenológico de las rodofíceas marinas de la playa del Guarajuba (Camaçari, Bahia) Brasil. *Botanica Complutensis* 26: 17-34.
- Magurran, A. E. 1988. *Ecological diversity and its measurement*. Springer Book Archive. Dordrecht, Países Bajos. 179 pp. DOI: <https://doi.org/10.1007/978-94-015-7358-0>



- Martínez-Rivera, W., A. Ordaz-Hernández y J. C. Garatachia-Ramírez. 2020. Evolución de la línea de costa de la península de Yucatán entre 1980 y 2019: potencial fuente de riesgo socionatural. *Minería y Geología* 36(4): 404-427.
- Mateo-Cid, L. E. y A. C. Mendoza-González. 1991. Algas marinas bénticas de la isla Cozumel, Quintana Roo, México. *Acta Botanica Mexicana* 16: 57-87. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm16.1991.626>
- Mateo-Cid, L. E. y A. C. Mendoza-González. 1993. Algas marinas poco conocidas de la flora mexicana (X). *Derbesia marina* (Lyngbye) Solier y *D. prolifica* W. Taylor (Chlorophyta, Caulerpales). *Anales de la Escuela Nacional de Ciencias Biológicas* 38(1-4): 9-16.
- Mateo-Cid, L. E. y A. C. Mendoza-González. 2008. Flora ficológica: Diversidad, importancia económica y conservación. In: Mejía-Ortiz, L. M. (ed.). *Biodiversidad Acuática de la Isla Cozumel*. Universidad de Quintana Roo-Plaza y Valdés. México, D.F., México. Pp. 81-113.
- Mateo-Cid, L. E. A. C. Mendoza-González, A. G. Ávila-Ortiz y S. Díaz-Martínez. 2013. Algas marinas bentónicas del litoral de Campeche, México. *Acta Botanica Mexicana* 104: 53-92. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm104.2013.57>
- Mateo-Cid, L. E., A. C. Mendoza-González, C. Galicia García y L. Huerta Múzquiz. 2000. Contribución al estudio de las algas marinas bentónicas de Punta Arena y Cabo Pulmo, Baja California Sur, México. *Acta Botanica Mexicana* 52: 55-73. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm52.2000.856>
- Mateo-Cid, L. E., A. C. Mendoza-González y C. M. Hernández Casas. 2019. Diversity of brown algae (Ochrophyta, Phaeophyceae) of Sian Ka'an reserve Biosphere, Mexican Caribbean. *Pakistan Journal of Botany* 51: 1-7. DOI: [https://doi.org/10.30848/PIB2019-\(40\)](https://doi.org/10.30848/PIB2019-(40))
- Mateo-Cid, L. E., I. Sánchez Rodríguez y E. Rodríguez Montesinos. 2015. Algas epífitas de *Sargassum sinicola* Setchell & Gardner (Fucales, Phaeophyceae), en las islas Magdalena y Margarita en Baja California Sur, México. *Revista Investigaciones Marinas* 34(2): 31-44.
- Mendoza-González, A. C. y L. E. Mateo-Cid. 1992. Algas marinas bentónicas de Isla Mujeres, Quintana Roo, México. *Acta Botanica Mexicana* 19: 37-61. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm19.1992.646>
- Mendoza-González, A. C. y L. E. Mateo-Cid. 2005. El género *Dictyopteris* J.V. Lamouroux (Dictyotales, Phaeophyceae) en las costas de México. *Hidrobiológica* 15(1): 43-63.
- Mendoza-González, A. C., L. E. Mateo-Cid y L. Huerta-Múzquiz. 1994. Algas marinas bentónicas de Mazatlán, Sinaloa, México. *Acta Botanica Mexicana* 27: 99-115. DOI: <https://doi.org/10.21829/abm27.1994.713>
- Mendoza-González, A. C., L. E. Mateo-Cid y R. B. Searles. 2007. Yucatan seaweeds from the offshore waters of Isla Mujeres, Quintana Roo, Mexico. *Botanica Marina* 50(5-6): 280-287. DOI: <https://doi.org/10.1515/BOT.2007.032>
- Mendoza-González, A. C., L. E. Mateo-Cid y D. Y. García-López. 2017. Inventory of benthic marine and estuarine algae and Cyanobacteria for Tabasco, Mexico. *Biota Neotropica* 17(4): 1-14. DOI: <https://doi.org/10.1590/1676-0611-BN-2017-0379>
- Mendoza-González, A. C., L. E. Mateo-Cid, R. Aguilar-Rosas y L. E. Aguilar-Rosas. 2000. La familia Sphacelariaceae (Sphacelariales, Phaeophyta) en las costas de México. *Polibotánica* 11(6): 21-48.
- Monreal-Gómez, M. A., D. A. Salas-de-León y H. Velasco-Mendoza. 2004. Hidrodinámica del Golfo de México. In: Caso, M., I. Pisanty y E. Ezcurra (eds.). *Diagnóstico ambiental del Golfo de México*. Instituto Nacional de Ecología. México, D.F., México. Pp. 46-49.
- Montañés, M. Á., M. Sansón y J. Reyes. 2006. Vegetative and reproductive phenology of *Zonaria tournefortii* (Dictyotales, Phaeophyceae) in sublittoral populations off the Canary Islands. *Botanica Marina* 49(5-6): 406-416. DOI: <https://doi.org/10.1515/BOT.2006.052>
- Ortega, M. M., J. L. Godínez y G. Garduño-Solórzano. 2001. Catálogo de algas bénticas de las costas del Golfo de México y mar Caribe. Universidad Nacional Autónoma de México. México, D.F., México. 594 pp.
- Ortegón Aznar, I. y A. Aguilar Perera. 2014. Distribución de las macroalgas en áreas naturales protegidas de la costa norte de la península de Yucatán, México. *Revista de Investigaciones Marinas* 34(2): 1-12.
- Ortegón-Aznar, I. y H. L. Tejera. 2022. Diversidad de macroalgas y cianoprocariontes marinos de la costa norte de la Península de Yucatán, México. *Hidrobiológica* 32(3): 309-317.



- Ortegón-Aznar, I., J. González-González y A. Sentíes. 2001. Estudio ficroflorístico de la laguna de Río Lagartos, Yucatán, México. *Hidrobiológica* 11(2): 97-104.
- Ortuño-Aguirre, C. y R. Riosmena-Rodríguez. 2007. Dinámica del epifitismo en *Padina concrescens* (Dictyotales, Phaeophyta) en el suroeste de la Península de Baja California, México. *Ciencias Marinas* 33(3): 311-317. DOI: <https://doi.org/10.7773/cm.v33i3.1069>
- Pereyra, D. D., B. Palma y I. Zitacuaro. 1992. Correlation between northers of Gulf of Mexico and frost at Las Vigas, Veracruz, Mexico. *Atmósfera* 5(2): 109-118.
- Phillips, J. A. 1988. Reproduction in southern Australian species of the Dictyotales (Phaeophyta). *Botanica Marina* 31(5): 437-446. DOI: <https://doi.org/10.1515/botm.1988.31.5.437>
- Quiroz-González, N., L. G. Aguilar-Estrada, J. A. Acosta-Calderón, L. Álvarez-Castillo y F. Arriola-Álvarez. 2023. Biodiversity of epiphytic marine macroalgae in Mexico: composition and current status. *Botanica Marina* 66(3): 181-189. DOI: <https://doi.org/10.1515/bot-2023-0009>
- Quiroz-González, N., D. León-Álvarez y M. G. Rivas-Acuña. 2017. Nuevos registros de algas verdes marinas (Ulvophyceae) para Tabasco, México. *Acta Botanica Mexicana* 118: 121-138. DOI: <http://dx.doi.org/10.21829/abm118.2017.1204>
- Quiroz-González, N., D. León-Álvarez y M. G. Rivas-Acuña. 2018. Biodiversidad de algas rojas marinas (Rhodophyta) en Tabasco, México. *Acta Botanica Mexicana* 123: 103-120. DOI: <http://doi.org/10.21829/abm123.2018.1253>
- Ramírez-Rodríguez, A. y R. Blanco-Pérez. 2011. Macroalgas bentónicas marinas: conocimiento actual. La Biodiversidad en Veracruz, Estudio de Estado, vol. 2. Comisión Nacional para el Conocimiento y Uso de la Biodiversidad, Gobierno del Estado de Veracruz, Universidad Veracruzana, Instituto de Ecología, A.C. Xalapa, México. Pp. 51-57.
- Round, F. E. 1981. *The Ecology of Algae*. Cambridge University Press. Cambridge, UK. 653 pp.
- Saad-Navarro, G. y R. Riosmena-Rodríguez. 2005. Variación espacial y temporal de la riqueza de macroalgas en la zona rocosa de Bahía de Muertos, B.C.S. México. *Ciencia y Mar* 9(26): 19-32.
- Salazar-Vallejo, S. I. y N. E. González. 1990. Ecología costera de la región de La Mancha, Veracruz. *La Ciencia y el Hombre* 6: 101-120.
- Sánchez-Rodríguez, M. E. 1967. Flora marina de Monte Pío, estado de Veracruz, México. *Anales de la Escuela Nacional de Ciencias Biológicas* 14: 9-18.
- Sánchez Rodríguez, M. E. 1980. Ficoflora del sustrato rocoso dentro de las costas del Golfo de México, México. *Boletim do Instituto Paulista de Oceanografia* 29(2): 347-350. DOI: <https://doi.org/10.1590/s0373-55241980000200069>
- Santelices, B. 1977. *Ecología de Algas Marinas Bentónicas*. Efectos de Factores Ambientales. Universidad Católica de Chile. Santiago, Chile. 488 Pp.
- Schneider, C. W. y R. B. Searles. 1991. *Seaweeds of the southeastern United States: Cape Hatteras to Cape Cañaveral*. Duke University Press. Durham, USA. 553 pp. DOI: <https://doi.org/10.2307/j.ctv1220hvb>
- Taylor, W. R. 1960. *Marine algae of the eastern tropical and subtropical coasts of the Americas*. University of Michigan Press. Ann Arbor, USA. 870 pp.
- Taylor, R. L., J. C. Bailey y D. W. Freshwater. 2017. Systematics of *Cladophora* spp. (Chlorophyta) from North Carolina, USA, based upon morphology and DNA sequence data with a description of *Cladophora subtilissima* sp. nov. *Journal of Phycology* 53(3): 541-556. DOI: <https://doi.org/10.1111/jpy.12510>
- Thiers, B. 2023. Index Herbariorum: a global directory of public herbaria and associated staff. New York Botanical Garden's Virtual Herbarium. <http://sweetgum.nybg.org/science/ih/> (consultado agosto, 2023).
- Tronholm, A., M. Sansón, J. Afonso-Carrillo y O. De Clerck. 2008. Distinctive morphological features, life cycle phases and seasonal variations in subtropical populations of *Dictyota dichotoma* (Dictyotales, Phaeophyceae). *Botanica Marina* 51(2): 132-144. DOI: <https://doi.org/10.1515/BOT.2008.017>
- Won, B. Y., T. O. Cho y S. Fredericq. 2009. Morphological and molecular characterization of species of the genus *Centroceras* (Ceramiaceae, Ceramiales), including two new species. *Journal of Phycology* 45(1): 227-250. DOI: <https://doi.org/10.1111/j.1529-8817.2008.00620.x>
- Wynne, M. J. 2022. Checklist of benthic marine algae of the tropical and subtropical Western Atlantic: fifth revision. *Nova Hedwigia* 153: 1-180.



Apéndice. Algas marinas bentónicas del litoral de Veracruz, México (2002-2020). Simbología: Localidades: 1=Escolleras Tuxpan, 2=Barra de Cazonces, 3=Lechuguillas, 4=Punta Delgada-Boca Andrea-Los Muñecos, 5=Villa Rica, 6=Veracruz-Boca del Río, 7=El Canal-Escolleras de Alvarado, 8=Punta Puntilla, 9=Playa Hermosa, 10=Montepío, 11=Coatzacoalcos-Barrillas-Jicacal. Estacionalidad: Ll=lluvias: junio, 2009, 2014, 2015, 2017; julio, 2004, 2005, 2007, 2009, 2010, 2013, 2014, 2015, 2017, 2018, 2019; agosto, 2004, 2013, 2014, 2016, 2018; septiembre, 2002, 2003, 2004, 2005, 2006, 2007, 2008, 2009, 2013, 2014, 2015, 2016, 2017, 2018, 2019; octubre, 2004, 2007, 2012, 2013, 2016, 2017, 2018, N=Nortes (lluvias de invierno): noviembre, 2004, 2005, 2008, 2013, 2014, 2015, 2017; diciembre, 2004, 2011, 2012, 2016, 2018, 2019: enero, 2016, 2017; febrero, 2004, 2014, 2015; S=secas: marzo, 2008, 2009, 2008, 2012, 2013, 2014, 2015, 2016, 2017, 2018, 2019, 2020; abril, 2002, 2005, 2006, 2013, 2014, 2015, 2016, 2017, 2018, 2019; mayo, 2004, 2005, 2008, 2013, 2014, 2015, 2016, 2017, 2018, 2019). Reproducción: Zp=zoosporangios (Chlorophyta); Esp=esporangios (Phaeophyceae); Sv=segregación vegetativa; Mn=monosporangios; Te=tetrasporangios; Po=polisporangios; Ci=carpoesporofito; Gm=gametangios; ♀=carpogonios; ♂=espermacios (Rhodophyta); An=anteridios; Og=oogonios; Pp=propágulos; Plu=plurangios; Un=unangios (Heterokontophyta: Phaeophyceae); Ve=vegetativo. Hábitat: R=rocoso; Pm=pozas intermareales; Ar=arenoso; Epi/Sw=Epifito de otras macroalgas; Epi/Th=epifito de *Thalassia testudinum* K.D. Koenig; Ez=epizoico; Par=parasito; End=endófito. Observaciones: NRV=nuevo registro para Veracruz (zona insular y litoral); NRVL=nuevo registro para el litoral de Veracruz; NRA=nuevo registro para la costa del Atlántico de México. Referencias: A=este estudio. B=Huerta-Múzquiz (1960). C=Humm y Hildebrand (1962). D=De La Campa-De Guzmán (1965). E=Sánchez-Rodríguez (1980). F=Flores-Davis (1993). G=Garduño-Solórzano et al. (2005). H=Godínez-Ortega et al. (2009). I=Ramírez-Rodríguez y Blanco-Pérez (2011). J=Lozano-Orozco et al. (2015). K=García-López et al. (2017). L=De La Cruz-Francisco et al. (2017). M=Landa-Cansigno et al. (2019). N=García-García et al. (2020); O=García-García et al. (2021). En el caso de los números de folio del herbario ENCB que incluyen letras, es porque pertenecen a la colección anexa del herbario. Además, en el caso de los números que incluyen al inicio Rh, Ph o Ch es porque Rh corresponde a Rhodophyta, Ph a Heterokontophyta y Ch a Chlorophyta, y el tamaño de la muestra no es adecuada para prensa y herborizar, por ello se incluyen en el herbario de esta manera, las laminillas están resguardadas en cajas de preparaciones.

Especies	Localidades	Estacionalidad			Reproducción			Hábitat	Observaciones	Referencias	Número folio Herbario ENCB
		LI	N	S	LI	N	S				
HETEROKONTOPHYTA											
Phaeophyceae											
Dictyotales											
Dictyotaceae											
1. <i>Canistrocarpus cervicornis</i> (Kützing) De Paula & De Clerck	2, 3, 4, 5, 6, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Esp	Esp	Ve	R, Epi/Sw		A, D, E, L, M, O	21284, 21458, 21520, 21598, 21656, 22247, 22248, 22963, 24724, 25583, 25584, 25585, 27081
2. <i>C. cervicornis</i> f. <i>pseudohamatus</i> (Cribb) M.J. Wynne	2, 5, 8	x		x	Esp		Ve	R	NRV	A	22908, 23440, 24725, 25586, 25587, 25588, 27082
3. <i>Dictyopteris delicatula</i> J.V. Lamouroux	2, 4, 5, 6, 8, 9	x	x	x	Esp	Ve	Ve	R, Pm, Ez Epi/Th		A, B, D, E, M, O	21018, 21529, 21562, 22250, 23441, 23473, 24227, 24728, 25515, 25590, 25593, 25596, 25611, 26834, 27083, 27084
4. <i>D. jamaicensis</i> W.R. Taylor	4, 8	x			Esp			R		A, L	17746, 21751, 23405
5. <i>Dictyota bartayresiana</i> J.V. Lamouroux	5, 9, 10	x	x		Ve	Ve		R		A, E, M, O	20593, 25598, 25599, 25600
6. <i>D. ciliolata</i> Sonder ex Kützing	2, 4, 5, 6, 8, 9, 10	x	x	x	Esp	An	Ve	R		A, D, E, L, M, O	18535, 21537, 21762, 22252, 22919, 24199, 24348, 25602, 25603, 25604, 26214, 27085
7. <i>D. chalcicueyecanensis</i> Lozano-Orozco & Senties	8			x			Esp	R		A, I, O	22418
8. <i>D. crenulata</i> J. Agardh	8	x			Ve			R		A, D, O	25606
9. <i>D. dichotoma</i> (Hudson) J.V. Lamouroux	3, 4, 5	x			Esp			R		A, D, E	19819, 19820, 19968, 22968
10. <i>D. friabilis</i> Setchell	2, 5, 8, 9, 10	x		x	Ve		Esp	R, Pm	NRV	A	23485, 24349, 25607, 25608, 26827
11. <i>D. hamifera</i> Setchell	2			x			Esp	Epi/Sw	NRV	A	24350
12. <i>D. implexa</i> (Desfontaines) J.V. Lamouroux	8	x			Esp			R		A, D, E	25609
13. <i>D. jamaicensis</i> W.R. Taylor	5	x			Ve			R	NRV	A	25610
14. <i>D. menstrualis</i> (Hoyt) Schnetter, Hörnig & Weber-Peukert	4, 6	x	x	x	Esp	Ve	Ve	R, Epi/Sw	NRVL	A	18985, 19987, 21410, 21436, 21516
15. <i>D. pinnatifida</i> Kützing	6	x		x	Esp		Esp	R	NRV	A	21517, 21554
16. <i>D. pulchella</i> Hörnig & Schnetter	2, 8	x		x	Esp		Esp	R	NRVL	A	19814, 22251
17. <i>Lobophora declerckii</i> N.E. Schultz, C.W. Schneider & L. Le Gall	2, 4, 5	x	x		Esp	Ve		R, Pm		A	17295, 19970, 25612, 27088
18. <i>Padina boergesenii</i> Allender & Kraft	2, 4, 5, 6, 9, 10	x		x	Esp		Esp	R, Pm		A, M, O	17299, 18973, 19947, 21242, 21419, 21470, 21476, 22245, 23603, 25616, 27090, 27091, 27092
19. <i>P. gymnospora</i> (Kützing) Sonder	2, 3, 4, 5, 6, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Esp	Ve	Ve	R		A, D, E, L, M, O	18569, 19804, 21241. 21273, 21298, 21333, 21425, 21478, 21722, 21733, 22244, 22946, 23443, 24200, 24287, 24351, 24352, 24730, 25620, 25621, 27093
20. <i>P. pavonica</i> (L.) Thivy	8, 10	x			Ve			R		A, D, E, L	21753, 24228
21. <i>P. sanctae-crucis</i> Børgesen	5	x			Esp			R		A, E	24353
22. <i>Spatoglossum schroederii</i> (C. Agardh) Kützing	2, 4	x		x	Esp		Ve	R		A, B, D, E, O	17295, 21302, 21310, 25631, 27094
23. <i>Stypopodium zonale</i> (J.V. Lamouroux) Papenfuss	4	x			Esp			R		A, D, E	22920
Sphacelariales											
Sphacelariaceae											
24. <i>Sphacelaria novae-hollandiae</i> Sonder	2, 5, 8, 10	x		x	Pp		Pp	R, Epi/Sw		A, E, J, O	19984, 23446, 25471, 25539, 25622, 26105, 26106, 26836, 27082
25. <i>S. rigidula</i> Kützing	2, 4, 5, 8	x	x	x	Pp	Pp	Pp	R, Epi/Sw, Epi/Th		A, E, J, O	14765, 17601, 22945, 24346, 24380, 25550, 25628, 26108, 26838, 27118, 27119
26. <i>S. tribuloides</i> Meneghini	4, 5, 7, 8, 10	x		x	Pp		Pp	R		A, E, I, O	19713, 19824, 24384, 26109, 26110, 26836, 26838, 27120
Asterocladales											
Asterocladaceae											
27. <i>Asterocladon rhodochortonoides</i> (Børgesen) S. Uwai, C. Nagasato, T. Motomura & K. Kogame	2, 5, 10	x			Plu			Epi/Sw, Epi/Th	NRV	A	20974, 21242, 22975
Ectocarpales											
Acinetosporaceae											
28. <i>Feldmannia duchassaingiana</i> (Grunow) Aisha & Shameel	2, 4, 9	x		x	Plu		Plu	R		A, E, O	21594, 21651, 22174, 27166
29. <i>F. irregularis</i> (Kützing) G. Hamel	1, 2, 3, 4, 5, 6, 8, 9	x	x	x	Plu	Plu	Plu	R, Epi/Sw, Epi/Th		A, E, O	22238, 22921, 24216, 24326, 25455, 25456, 25457, 25458, 25619, 27167, 27168, 27169
30. <i>F. mitchelliae</i> (Harvey) H.S. Kim	2, 3, 4, 7, 8, 9, 10	x	x	x	Plu	Plu	Plu	R, Epi/Sw		A, E, O	11700, 21542, 21628, 21658, 24215, 27170, 27171
31. <i>Herponema tortugense</i> (W.R. Taylor) W.R. Taylor	3, 6, 8	x			Plu			Epi/Sw Epi/Th	NRV	A	21600
Chordariaceae											
32. <i>Cladosiphon occidentalis</i> Kylin	2			x			Plu	Epi/Th		A	27079
33. <i>C. zosteriae</i> (J. Agardh) Kylin	6			x			Un	Epi/Th		A	PhA-17-R
34. <i>Hecatonema floridanum</i> (W.R. Taylor) W.R. Taylor	2, 8			x			Plu	Epi/Sw	NRV	A	22239, 26214
35. <i>Kuetzingiella elachistaeformis</i> (Heydrich) M. Balakrishnan & Kinkar	1, 2, 3, 4, 5, 6, 8, 11	x	x	x	Plu	Plu	Plu	Epi/Sw Epi/Th		A, B, E	19714, 19943, 21103, 21461, 21684, 21733, 22235, 22245, 22281, 22414, 25517, 25581, 25623, 27093
36. <i>Myrionema strangulans</i> Greville	2, 8			x			Plu	Epi/Sw		A, O	22945, 27080
37. <i>Streblonema invisibile</i> Hoyt	8			x			Plu	End	NRV	A	22425
Ectocarpaceae											
38. <i>Ectocarpus rallsiae</i> Vickers	2, 6, 7, 8	x		x	Plu		Plu	Epi/Th, Epi/Sw		A, E	21398, 21596, 21685, 23406, 25631, 26212, 27098
39. <i>E. siliculosus</i> (Dillwyn) Lyngbye	1, 2, 3, 4, 5, 6, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Plu	Plu	Plu	R, Epi/Sw	NRVL	A	17312, 21328, 21413, 21522, 21650, 21702, 21738, 22875, 22969, 23454, 23507, 25630, 25634
40. <i>E. variabilis</i> Vickers	5	x			Plu			R		A, E	18114
Scytosiphonaceae											
41. <i>Chnoospora minima</i> (Hering) Papenfuss	2, 3, 4, 5, 9	x	x	x	Ve	Ve	Ve	R		A, E, L, M	18526, 18531, 21261, 21461, 21523, 22338, 22916, 23454, 23455, 24383, 26091, 26094, 27106, 27107, 27109
42. <i>Colpomenia sinuosa</i> (Mertens ex Roth) Derbès & Solier	2, 3, 4, 5, 8, 9	x	x	x	Un	Ve	Un	R		A, B, D, E, I, L	18534, 19717, 19815, 21254, 21262, 21519, 22340, 22540, 23453, 26098, 26099, 26102, 27110, 27111, 27113, 27114, 27115
43. <i>Rosenvingea sanctae-crucis</i> Børgesen	6			x			Ve	Epi/Sw		A, O	22971
Fucales											
Sargassaceae											
44. <i>Sargassum cymosum</i> C. Agardh	2, 4, 5, 8, 9	x	x	x	Og	An	Og	R		A, D	21469, 22948, 23445, 24233, 24380, 24381, 26083, 26084, 26085, 26086, 26087, 27099, 27100
45. <i>S. filipendula</i> C. Agardh	2, 4, 5, 8	x	x	x	Og	An	Ve	R		A, B, D, E, I, L	18958, 19943, 21247, 21258, 21280, 21460
Ralfsiales											
Neoralfsiaceae											
46. <i>Neoralfsia expansa</i> (J. Agardh) P.E. Lim & H. Kawai ex Cormaci & G. Furnari	2, 3, 4, 5	x	x		Un	Un		R		A, E	19666, 20582, 21092, 26840, 27104, 27105
Scytothamnales											
Asteronemataceae											
47. <i>Asteronema breviarticulatum</i> (J. Agardh) Ouriques & Bouzon	2, 4, 5, 7, 9, 10, 11	x	x	x	Plu	Plu	Plu	R		A, E	17311, 19386, 19720, 19971, 21433, 21454, 21592, 21626, 22962, 25464, 25465, 25466, 25467, 25468, 23073, 27074, 27075
Bachelotiaceae											
48. <i>Bachelotia antillarum</i> (Grunow) Gerloff	2, 4, 10	x	x	x	Plu	Ve	Plu	R		A, E	21412, 21527, 21640, 23523, 25470, 25630, 26064

Apéndice. Continuación.

Especies	Localidades	Estacionalidad			Reproducción			Hábitat	Observaciones	Referencias	Número folio Herbario ENCB
		LI	N	S	LI	N	S				
RHODOPHYTA											
Bangiophyceae											
Bangiales											
Bangiaceae											
49. <i>Bangia fuscopurpurea</i> (Dillwyn) Lyngbye	2, 3, 5, 8, 10	x	x	x	Ve	Mn	♂	R, Epi/Sw	NRVL	A	21251, 21371, 21393, 22226, 22965, 25572, 25619, 26007, 26740, 27005
Florideophyceae											
Corallinales											
Corallinaceae											
50. <i>Jania capillacea</i> Harvey	2, 5, 8	x		x	Te		Te	R, Pm, Epi/Sw		A, N	25622, 25641, 26048, 27002
51. <i>J. cubensis</i> Montagne ex Kützing	2, 3, 4, 5, 11	x	x	x	Te	Te	Te	R, Epi/Sw		A, B, D, E, I, M, N	19662, 20289, 22393, 25027, 25030, 27004, 27047
52. <i>J. pedunculata</i> var. <i>adhaerens</i> (J.V. Lamouroux) A.S. Harvey, Woelkerling & Reviars	5, 9, 10, 11	x		x	Te		Ve	R, Epi/Sw		A, B, E, M, N	20278, 23461, 24686, 27088
53. <i>J. rubens</i> (L.) J.V. Lamouroux	3, 4, 5, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Te	Ve	Te	R, Epi/Sw		A, E, I, M, N	17965, 18344, 20099, 21194, 21335, 23461, 24208, 26830
54. <i>J. subulata</i> (Ellis & Solander) Sonder	2, 4, 5, 8, 9, 10	x	x	x	Te	Ve	Ve	R, Epi/Sw		A, E, I, M, N	17926, 20100, 20937, 21194, 21314, 22835, 23831, 24208, 24687, 25031, 25033, 26831, 27001, 27002
55. <i>Pneophyllum confervicola</i> (Kützing) Y.M. Chamberlain	4	x			Te	♂		Epi/Sw Epi/Th	NRV	A	20813, 21193
56. <i>P. fragile</i> Kützing	2, 5			x			Te	Epi/Sw		A, E, H, M	4918, 26149
Hydrolithaceae											
57. <i>Hydrolithon farinosum</i> (J.V. Lamouroux) D.L. Penrose & Y.M. Chamberlain	2, 3, 4, 5, 6, 8, 9, 10	x	x	x	Te	♂	Te	Epi/Sw Epi/Th		A, M	18624, 19324, 19726, 20307, 21089, 21193, 21600, 22939, 23798, 24377, 24376, 25523, 25587, 25616, 25624, 25643, 26028, 27090
Lithophyllaceae											
58. <i>Amphiroa beauvoisii</i> J.V. Lamouroux	10	x	x		Te	Ve		R		A, K, M	20059, 20279
59. <i>A. fragilissima</i> (Linnaeus) J.V. Lamouroux	5		x			Ve		R, Epi/Sw		A, E, H, M	24200
60. <i>A. rigida</i> J.V. Lamouroux	10	x			Ve			R		A, M	26217, 27010
61. <i>Lithophyllum corallinae</i> (P.L. Crouan & H.M. Crouan) Heydrich	4, 5	x				Ci ♀		R		A, M	20244, 24688
62. <i>L. kaiseri</i> (Heydrich) Heydrich	2, 8, 10	x		x	Te		Ci	R		A, J	24689, 25614, 26217
63. <i>L. pseudoplatyphyllum</i> J.J. Hernández-Kantun, W.H. Adey & P.W. Gabrielson	8	x		x	Ci		♀	R	NRA	A	26218
64. <i>L. stictiforme</i> (Areschoug) Hauck	6, 9	x	x		Te	Te		R		A, M	20249, 20275
65. <i>Titanoderma pustulatum</i> (J.V. Lamouroux) Nägeli	2, 3, 5, 7, 8, 9	x	x	x	Te	♀♂	Te	Epi/Sw		A, M	20598, 21347, 21648, 24380, 25628, 26027, 26035, 26038, 26953, 27011
Porolithaceae											
66. <i>Harveyolithon munitum</i> (Foslie & M. Howe) A. Rösler, Perfectti, V. Peña & J.C. Braga	4		x			Bi		R	NRV	A	23361
67. <i>Porolithon antillarum</i> (Foslie & Howe) Foslie & Howe	4			x			Te	R		A, M	25001
Spongitiaceae											
68. <i>Neogoniolithon propinquum</i> (Foslie) Me. Lemoine	4	x		x	Te		Te	R	NRVL	A	24689, 24692
69. <i>Spongites yendoii</i> (Foslie) Y.M. Chamberlain	3, 9	x		Te				R	NRV	A	20294, 22396
Hapalidiales											
Hapalidiaceae											
70. <i>Melobesia membranacea</i> (Esper) J.V. Lamouroux	4, 6	x		x	Te		Te	Epi/Th		A, E, I, N	21443, 22943
71. <i>Lithothamnion sejunctum</i> Foslie	5	x			Te			R	NRV	A	26220
Hildenbrandiales											
Hildenbrandiaceae											
72. <i>Hildenbrandia rubra</i> (Sommerfelt) Meneghini	7, 8	x		x	Te		Te	R		A, E, H, M	20273, 23824, 26198, 26833
Acrochaetiales											
Acrochaetiaceae											
73. <i>Acrochaetium catenulatum</i> M. Howe	8	x			Mn			Epi/Sw	NRV	A	21221
74. <i>A. crassipes</i> (Børgesen) Børgesen	2, 3, 4, 5, 7, 8, 9, 10	x	x	x	Mn	Mn	Mn	Epi/Sw		A, E, H, M	25462, 25463, 25519, 25520, 25522, 25546, 25549, 25611, 26974, 27098, 27120, 27124
75. <i>A. globosum</i> Børgesen	2	x			Mn			Epi/Sw	NRV	A	22194
76. <i>A. hoytii</i> F.S. Collins	7		x			Mn		Epi/Sw	NRV	A	22175
77. <i>A. microscopicum</i> (Nägeli ex Kützing) Nägeli	1, 2, 3, 4, 5, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Mn	Mn	Mn	Epi/Sw		A, M	19713, 19825, 21292, 21305, 21394, 21426, 21434, 21733, 21745, 22908, 24281, 25520, 25560, 26837
78. <i>Acrochaetium sanctae-thomae</i> Børgesen	2	x			Mn			Epi/Th	NRV	A	RhA-19/A
Colaconematales											
Coleconemataceae											
79. <i>Colaconema dasyae</i> (Collins) Stegenga, I. Mol, Prud'homme van Reine & Lokhorst	2, 3, 4, 8, 9	x	x		Mn	Mn		Epi/Sw	NRV	A	21291, 25526, 25619, 25630
80. <i>C. daviesii</i> (Dillwyn) Stegenga	2, 3, 4, 7, 8	x	x		Mn	Mn		Epi/Sw		A	21305, 21571 21668, 21460, 24970, 25630
81. <i>C. gracile</i> (Børgesen) Ateweberhan & Prud'homme	1	x			Mn			Epi/Sw		A	22235
82. <i>C. hallandicum</i> (Kylin) Afonso-Carillo, Sanson, Sangil & Díaz-Villa	2, 3, 4, 8, 9, 10	x	x	x	Mn	Mn	Mn	Epi/Sw, Epi/Th		A, E, H, M	20987, 21264 21788, 22393, 22537, 25521, 26953, 27005 27129
83. <i>C. hypneae</i> (Børgesen) A.A. Santos & W.N. Moura	2, 3, 5, 6, 8	x	x	x	Mn	Mn	Mn	Epi/Sw		A, M	21237, 21600, 22429, 22908, 26993, 27137, 27139
84. <i>C. savianum</i> (Meneghini) R. Nielsen	3, 4, 5, 7, 11	x			Mn			Epi/Sw		A, M	19947, 21250, 21292, 21471, 21800, 25520, 26014
85. <i>C. thuretii</i> (Bornet) P.W. Gabrielson	7	x			Mn			Epi/Sw	NRV	A	21491, 21609
Nemaliales											
Galaxauraceae											
86. <i>Galaxaura rugosa</i> (J. Ellis & Solander) J.V. Lamouroux	2, 6, 8, 9, 10	x		x	Ci ♀		♂	R, Pm		A, D, K, M	18305, 19656, 19659, 20177, 22385, 23800, 23825, 25035, 25036
87. <i>Tricleocarpa cylindrica</i> (J. Ellis & Solander) Huisman & Borowitzka	8	x			♂			R		A, E, H, M	21221
Liagoraceae											
88. <i>Helminthocladia calvadosii</i> (J.V. Lamouroux ex Duby) Setchell	4, 8		x	x		Ve	♂ ♀	R	NRV	A	22425, 26967
89. <i>Liagora ceranoides</i> J.V. Lamouroux	4, 8, 10	x		x	♀		♂	R		A, E, H, L, M	19741, 19806, 22426, 22973, 24204, 26968,
90. <i>Titanophycus validus</i> (Harvey) Huisman, G.W. Saunders & A.R. Sherwood	10	x			Ci ♀			R		A, B, E, H, M	22975
Liagoropsidaceae											
91. <i>Liagoropsis schrammii</i> (P. Crouan & H. Crouan) Doty & I.A. Abbott	5, 8	x			Ci	♂		R		A, B, M	26039, 26040
Scinaiaceae											
92. <i>Scinaia complanata</i> (Collins) A.D. Cotton	2	x			Ci			R		A, B, D, M	24733, 26090
93. <i>Scinaia halliae</i> (Setchell) Huisman	2	x		x	Ve		Ci	R	NRV	A	21673, 22335, 23452
Bonnemaissoniales											
Bonnemaisoniaceae											
94. <i>Asparagopsis taxiformis</i> (Delile) Trevisan	5	x			Te			Epi/Sw		A, K, M	RhA-18-L
Ceramiales											
Callithamniaceae											
95. <i>Aglaothamnion cordatum</i> (Børgesen) Feldmann-Mazoyer	1, 8	x			Te	♂		Epi/Sw		A, M	19741, 21601

Apéndice. Continuación.

Especies	Localidades	Estacionalidad			Reproducción			Hábitat	Observaciones	Referencias	Número folio Herbario ENCB
		LI	N	S	LI	N	S				
96. <i>Callithamnion corymbosum</i> (J.E. Smith) Lyngbye	1, 2, 4, 5, 7, 8, 9	x	x	x	Te, Ci, ♂			R, Epi/Sw		A, M	19973, 20912, 21566, 21675, 22371, 24329, 25479, 25480, 26741, 26742, 27082
97. <i>Spyridia aculeata</i> subsp. <i>complanata</i> (J. Agardh) Hommersand	2			x			Te	R, Pm		A	26743, 26927
98. <i>Spyridia clavata</i> Kützting	2, 6		x	x		Te	Ve	R		A, D, H	21978, 21979, 25476, 27126
99. <i>S. filamentosa</i> (Wulfen) Harvey	2, 6	x	x	x	Te	Te	Te	R, Pm		A, B, D, H, M	24191, 25477, 26928, 26929, 27127
100. <i>S. hypnoides</i> (Bory de Saint-Vincent) Papenfuss	1, 2, 3, 6	x		x	Te		Ve	R, Pm		A, B, D, H, K, M	19988, 21567, 21818, 25478, 26222
Ceramiaceae											
101. <i>Antithamnion antillanum</i> Børgesen	5	x			Te			Epi/Sw	NRV	A	25608
102. <i>Antithamnionella elegans</i> (Berthold) J.H. Price & D.M. John	7			x			Te	Epi/Sw	NRV	A	22185
103. <i>Centroceras gasparrinii</i> (Meneghini) Kützting	2, 4, 5, 7, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Te	Ci	Te	R, Pm Epi/Sw		A, L, M	21311, 21526, 2167,1 21790, 22187, 22188, 22412, 22946, 25500, 25501, 25502, 25503, 25508, 26045, 26817, 27129, 27130
104. <i>C. hyalacanthum</i> Kützting	2, 4, 6, 7	x			Te			R	NRV	A	21577, 21723, 21785, 22771
105. <i>C. micracanthum</i> Kützting	3, 4, 6, 8, 9	x		x	Te		Ci	Epi/Sw	NRV	A	19945, 21672, 21830, 22873
106. <i>Ceramium brevizonatum</i> var. <i>caraibicum</i> H.E. Petersen & Børgesen	1, 2, 4, 5, 6, 9	x		x	Te		Ci ♂	Epi/Sw		A, M	21102, 21423, 22189, 22300, 24211, 24353, 26818
107. <i>C. cimbricum</i> H.E. Petersen	10, 11	x			Te			R	NRV	A	21825, 22259
108. <i>C. cimbricum</i> f. <i>flaccidum</i> (H.E. Petersen) Furnari & Serio	2, 8, 10	x		x	Te		Te	R, Epi/Sw		A, K, M	22259, 26932, 26949, 26951, 27093, 27132
109. <i>C. codii</i> (H. Richards) Mazoyer	5	x			Te			Epi/Sw	NRV	A	19973
110. <i>C. corniculatum</i> Montagne	5, 8	x			Ci		Te	Epi/Sw		A, H	27047, 27132
111. <i>C. cruciatum</i> F.S. Collins & Hervey	2, 5, 8, 9, 11	x		x	Te	Te		Epi/Sw		A, H, L, N	20599, 22273, 22426, 25509, 25510, 26027, 26833, 26933, 27132
112. <i>Gayliella dawsonii</i> (A.B. Joly) Barros-Barreto & F.P. Gomes	1, 2	x		x	Te		Te	Epi/Sw	NRV	A	9217, 26743, 26817
113. <i>G. flaccida</i> (Harvey) T. O. Cho & L. J. McIvor	2, 4, 5, 6, 8, 9, 10	x	x	x	♂	Te	Te	R, Epi/Sw		A, N	19730, 19814, 20974, 22158, 22191, 22883 22924, 23436, 24191, 24204, 24221, 26048
114. <i>G. mazoyerae</i> T.O. Cho, Fredericq & Hommersand	1, 2,8, 9	x		x	Te		Te	Epi/Sw		A, E, N	22190, 22922, 22923, 24330
115. <i>G. transversalis</i> (F.S. Collins & Hervey) T.O. Cho & Fredericq	2, 5, 8, 10	x		x	Te		Te ♂	R, Pm, Epi/Sw, Epi/Th	NRV	A	20974, 22192, 23444, 25513, 25514, 25602, 26831, 26934, 26936
Delesseriaceae											
116. <i>Caloglossa lepieurii</i> (Montagne) G. Martens	2, 7	x		x	Te		Te	R		A, L, N	21404, 22240, 22918, 25582, 26946
117. <i>Dasya corymbifera</i> J. Agardh	1, 2, 4, 5	x	x	x	Te	♂	Te	R	NRV	A	19021, 19726, 20991, 21754, 22241, 23439, 23504, 23505, 25578, 26947, 26948
118. <i>D. pedicellata</i> (C. Agardh) C. Agardh	1	x			Ve			R		A, M, N	21330
119. <i>Heterosiphonia crispella</i> (C. Agardh) M.J. Wynne	5, 8, 9	x			Te			Epi/Sw	NRV	A	24291, 24293, 25622
Rhodomelaceae											
120. <i>Acanthophora muscoides</i> (Linnaeus) Bory de Saint-Vincent	6, 11	x		x	Te		Te	R		A, N	18235, 22295, 24371
121. <i>A. spicifera</i> (Vahl) Børgesen	1, 2, 6, 8, 11	x	x	x	Te	Ci	Te	R, Pm		A, B, D, L, N	21248, 21564, 21720, 22294, 24205, 24229, 24230, 24372, 26043, 26044, 26045, 26971
122. <i>Alsidium seaforthii</i> (Turner) J. Agardh	2, 4, 5, 6	x	x		Te	Ve		R		A, B, D, E, I, L, N	16765, 17044, 18522, 19049, 21657, 22315, 22316, 26046,
123. <i>A. triquetrum</i> (S.G. Gmelin) Trevisan	2, 4, 5, 8, 9, 10	x	x	x	Te	Ve	Ve	R, Pm		A, B, D, E, I, L, M, N	18584, 19039, 21283, 21580, 21826, 22299, 22301, 23459, 24291, 24373, 24374, 26048, 26827, 26974, 26975
124. <i>Bostrychia radicans</i> (Montagne) Montagne	2, 7			x			Te	R		A, E, I, N	22296, 26828
125. <i>B. tenella</i> (J.V. Lamouroux) J. Agardh	4		x	x		Te	Te	R		A, B, N	21424
126. <i>Bryocladia cuspidata</i> (J. Agardh) De Toni	2, 3, 4, 7, 8, 9, 11	x	x	x	Te	Te	Ci	R		A, E, I, N	21237, 21269, 21565, 21566, 21625, 21755, 22318, 22905, 22906, 23458, 26051, 26052, 26979, 26980
127. <i>B. thyrsgiera</i> (J. Agardh) F. Schmitz	2, 7	x		x	Ci		Ve	R	NRV	A	22297, 22298
128. <i>Chondria atropurpurea</i> Harvey	2, 6		x	x		Te	Ci	R		A, L	21632, 24206
129. <i>C. baileyana</i> (Montagne) Harvey	2, 6	x		x	Te		Te	Epi/Sw	NRV	A	21795, 26053, 27144
130. <i>C. capillaris</i> (Hudson) M.J. Wynne	2		x			Te		R		A, B, D, N	24207
131. <i>C. curvilineata</i> Collins & Hervey	6	x			Te			Epi/Th		A, N	24231
132. <i>C. dasyphylla</i> (Woodward) C. Agardh	6	x	x	x	Te	Te	Te	R, Pm, Epi/Sw		A, N	18232, 22319, 23171
133. <i>C. leptacremom</i> (Melvill ex G. Murray) De Toni	2, 6, 10	x	x		Te	Te		R, Epi/Th		A, N	21410, 24195, 24292, 26981
134. <i>C. polyrhiza</i> F.S. Collins & Hervey	2, 8, 11	x		x	Te		Te	R, Epi/Sw		A, N	21733, 22429, 26982
135. <i>Digenea mexicana</i> G.H. Boo & D. Robledo	2, 4, 5, 6, 8, 9, 10	x	x	x	Te	♂	Te	R, Pm		A, B, D, E, I, L, M, N	17058, 19816, 21260, 21306, 21324, 21530, 21654, 22430, 23461, 23462, 24208, 24293, 24375, 26054, 26058
136. <i>Herposiphonia secunda</i> (C. Agardh) Ambronn	10	x			Te			Epi/Sw		A, N	21242
137. <i>H. tenella</i> (C. Agardh) Ambronn	2	x		x	Te		Te	Epi/Sw		A, E, I, N	RhA-20/K, 26983
138. <i>Laurencia caraibica</i> P.C. Silva	2, 5, 9, 10	x	x		Te	Te		R		A, N	22327, 24209, 26060, 26061, 26829
139. <i>L. dendroidea</i> J. Agardh	4, 8, 9, 10	x	x	x	Te	Te	Te	R	NRV	A	21325, 21471, 21489, 22431, 22882, 24376, 26985
140. <i>L. microcladia</i> Kützting	2, 5		x	x		Te	♂	R		A, D, E, I, N	19716, 22323, 23484, 26062
141. <i>L. obtusa</i> (Hudson) J.V. Lamouroux	2, 4, 5, 8, 9, 10	x	x	x	Te	Ci ♂	Te	R		A, B, D, E, I, L, N	18053, 20442, 21510, 21511, 21794, 22324, 22326, 23482, 23483, 24324, 26064, 26986, 26987
142. <i>Melanothamnus ferulaceus</i> (Suhr ex J. Agardh) Díaz-Tapia & Maggs	2, 3, 6, 8	x	x	x	Te	Ci	Te	R		A, E, I, N	16690, 21231, 21558, 22330, 22331, 23477, 23487, 24206, 24210, 26065, 26988
143. <i>M. gorgoniae</i> (Harvey) Díaz-Tapia & Maggs	6	x		x	Te		Ci ♂	Epi/Th		A, N	21512, 21597
144. <i>M. sphaerocarpus</i> (Børgesen) Díaz-Tapia & Maggs	3, 5, 6, 7, 8	x		x	Te		Te	R, Epi/Sw		A, N	21519, 21573, 21671, 21760, 26066, 26989
145. <i>Osmundaria obtusiloba</i> (C. Agardh) R.E. Norris	2	x		x	Te		Ve	R		A, D, E, I, N	22329, 22372, 23481, 24377
146. <i>Palisada corallopsis</i> (Montagne) Senties, Fujii & Díaz-Larrea	6			x			Ve	R		A, N	21730
147. <i>P. flagellifera</i> (J. Agardh) K.W. Nam	2, 9	x		x	Te		Ci ♂	R	NRV	A	20845, 21538, 23486, 24211
148. <i>P. perforata</i> (Bory de Saint-Vincent) K.W. Nam	2, 4, 10	x	x	x	Te	Ci	Ve	R		A, B, D, E, I, L, N	18525, 21711, 21793, 22883, 23485, 24378, 24379, 26990
149. <i>Polysiphonia atlantica</i> Kapraun & J.N. Norris	1	x			Te			R, Ez		A, D, N	22881
150. <i>P. binneyi</i> Harvey	2, 6, 7, 8	x		x	Te		Ci	R, Epi/Th		A, N	21226, 21482, 22328, 22540, 22949, 27145,
151. <i>P. havanensis</i> Montagne	5	x			Te			Epi/Sw		A, N	24353
152. <i>P. sertularioides</i> (Grateloup) J. Agardh	10	x			Te			Epi/Sw	NRV	A	24195
153. <i>P. subtilissima</i> Montagne	1, 2, 6, 7, 8	x		x	Te		Te	R, Epi/Sw		A, E, I, L, N	18234, 21571, 22432, 22947, 24292, 24320, 24970, 26991
154. <i>P. villum</i> J. Agardh	2, 7	x			Te			Epi/Sw		A	21290, 21486, 21758
155. <i>Vertebrata foetidissima</i> (Cocks ex Bornet) Díaz-Tapia & Maggs	6		x			Te		R		A, N	24232
156. <i>Wilsonosiphonia howei</i> (Hollenberg) D. Bustamante, Won & T.O. Cho	2	x		x	Te		Te	R	NRV	A	26210, 26992, 27146
157. <i>Yuzurua poiteauii</i> (J.V. Lamouroux) Martin-Lescanne	2, 4, 9, 10	x	x		Te	Te		R		A, N	19967, 21264, 21467, 22960,
158. <i>Y. poiteauii</i> var. <i>gemmifera</i> (Harvey) M.J. Wynne	8			x			Te	R	NRV	A	22433
Wrangeliaceae											
159. <i>Anotrichium tenue</i> (C. Agardh) Nägeli	8			x			Te	Epi/Sw Epi/Th		A, N	25525
160. <i>Pleonosporium boergesenii</i> (A.B. Joly) R.E. Norris	2, 8	x		x	Po		Po	R, Epi/Sw		A, N	21801, 26995
161. <i>P. borrii</i> (Smith) Nägeli	2		x			Po		R		A, N	22896

Apéndice. Continuación.

Especies	Localidades	Estacionalidad			Reproducción			Hábitat	Observaciones	Referencias	Número folio Herbario ENCB
		LI	N	S	LI	N	S				
162. <i>Ptilothamnion speluncarum</i> (F.S. Collins & Hervey) D.L. Ballantine & M.J. Wynne	2, 4	x	x		Po	Po		Epi/Sw		A, E, I	21481, 24214
163. <i>Spermothamnion macromeres</i> Collins & Hervey	2		x			Po		R	NRV	A	22156
164. <i>Spongoconium caribaeum</i> (Børgesen) M.J. Wynne	1, 2, 8	x		x	Po		Po ♂	R, Epi/Sw		A, N	RhV-16_LE/01, 26996, 26997
165. <i>Wrangelia argus</i> (Montagne) Montagne	2, 4, 5, 8, 9, 10	x	x	x	Te	Te	Te	R, Epi/Sw		A, E, I, L, N	18149, 19373, 21235, 21236, 21434, 21513, 21514, 21667, 22434, 22983, 23444, 23448, 24325, 24295, 26127, 26998, 26999
Gelidiales											
Gelidiaceae											
166. <i>Gelidium americanum</i> (W.R. Taylor) Santelices	2, 3, 4, 5, 7, 8, 9, 10	x	x	x	Te	Ci	Ve	R, Pm		A, E, I, N	18502, 21239, 21240, 21331, 21485, 21487, 21709, 22259, 22925, 22926, 24355, 25638, 25639, 26008, 26950, 26952, 26953
167. <i>G. corneum</i> (Hudson) J.V. Lamouroux	2, 9	x	x		Te	Te		R		A, M, N	21799, 22157, 22157
168. <i>G. crinale</i> (Hare ex Turner) Gaillon	2, 3, 5, 7, 8	x	x	x	Te	Ci	Te	R		A, N	21555, 21599, 21630, 22263, 24354, 26011, 26954, 26955
169. <i>G. crinale</i> var. <i>platycladum</i> W.R. Taylor	2	x			Te			R	NRV	A	RhV-19-D
170. <i>G. floridanum</i> W.R. Taylor	7	x			Ve			R		A, E, I, N	24360
171. <i>G. pusillum</i> (Stackhouse) Le Jolis	1, 2, 4, 5, 8, 9, 10	x	x	x	Te	Ci	Te	R, Epi/Sw		A, D, I, N	21251, 21472, 21563, 21602, 21721, 26957
Gelidiellaceae											
172. <i>Gelidiella acerosa</i> (Forsskål) Feldmann & G. Hamel	2, 9	x			Te			R, Pm		A, I, N	22924, 24201
173. <i>Parviphycus setaceus</i> (Feldmann) J. Afonso-Carrillo, M. Sanson, C. Sangil & T. Díaz-Villa	8			x			Te	R	NRVL	A, N	26012
Pterocladiaceae											
174. <i>Pterocladia caerulescens</i> (Kützinger) Santelices & Hommersand	11	x			Te			R		A, N	21631
175. <i>P. capillacea</i> (S.G. Gmelin) Santelices & Hommersand	9	x			Te			R		A, E, I, N	21483
176. <i>P. sanctarum</i> (Feldmann & Hamel) Santelices	2, 4	x		x	Te	Te		R		A	21662, 22158, 27142
Gigartinales											
Cystocloniaceae											
177. <i>Hypnea cervicornis</i> J. Agardh	2, 8	x		x	♂		Ve	R		A, B, D, E, I, N	23489, 24196, 26938
178. <i>H. cornuta</i> (Kützinger) J. Agardh	6	x			Te			R		A, B, D, I, N	22940, 24340
179. <i>H. musciformis</i> (Wulfen in Jacquin) J. V. Lamouroux	1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9	x	x	x	Te	Ci	Te	R, Pm, Epi/Sw		A, B, D, E, I, L, N	19023, 21581, 21670, 21725, 21743, 22229, 22230, 22231, 22941, 23444, 23509, 23510, 24197, 24286, 24341, 24342, 24343, 25567, 25568, 26819, 26940, 26941
180. <i>H. spinella</i> (C. Agardh) Kützinger	2, 3, 5, 6, 7, 8, 11	x		x	Te		Te	R, Pm, Epi/Sw		A, D, H, I, M, N	17537, 20992, 22222, 22226, 22380, 22942, 22416, 23444, 23495, 24198, 24345, 25574, 26945
181. <i>H. valentiae</i> (Turner) Montagne	1, 2, 3, 4, 5, 8	x		x	Te		Ve	R		A, I, N	21582, 21829, 22232, 22233, 22234, 22380, 25575, 25576, 25577
182. <i>Hypneocolax stellaris</i> Børgesen	7	x			Te			Par	NRVL	A	PRh-18/C1
Gigartineae											
183. <i>Chondracanthus acicularis</i> (Roth) Fredericq	4, 6, 8	x			Te			R		A, D, I, N	21252, 24361, 26013, 26964
Phyllophoraceae											
184. <i>Gymnogongrus griffithsiae</i> (Turner) Martius	2, 3, 6, 7, 8, 9	x		x	Ci		Ci	R		A, N	21507, 21763, 22427, 22428, 26825, 26969,
185. <i>G. tenuis</i> J. Agardh	2, 6, 7, 8	x		x	Ci		Ci	R		A, D, E, I, N	17471, 21290, 21508, 21572, 21739, 22292, 22293, 26970, 27000
Solieriaceae											
186. <i>Agardhiella subulata</i> (C. Agardh) Kraft & M.J. Wynne	1, 6	x		x	Ci		Te	R		A, B, D, N	21528, 21707, 22904, 23456, 24315, 24385,
187. <i>Solieria filiformis</i> (Kützinger) P.W. Gabrielson	6	x			Te			R	NRVL	A	21475
Gracilariales											
Gracilariaceae											
188. <i>Gracilaria apiculata</i> P. Crouan & H. Crouan	1, 2, 6, 7, 8	x	x	x	Ci	Te	Te	R		A, M, N	22876, 23407, 23501, 24362, 24363, 26014, 26015, 26960
189. <i>G. blodgettii</i> Harvey	2, 3, 6	x	x	x	Te	Te	Ci	R		A, D, I, N	16666, 21286, 21329, 21427, 21635, 22270, 22877, 24202, 24364, 26020, 26820, 26961
190. <i>G. bursa-pastoris</i> (S.G. Gmelin) P.C. Silva	6		x			Te		R		A, B, D, N	22266
191. <i>G. cervicornis</i> (Turner) J. Agardh	2, 5, 6	x		x	Ci		Te	R		A, B, D, E, I, L, N	16669, 18180, 20895, 21297, 21534
192. <i>G. cylindrica</i> Børgesen	2, 6, 11	x		x	Ci		Te	R		A, B, D, L, N	19238, 19975, 21590, 23490
193. <i>G. damicornis</i> J. Agardh	5, 6	x		x	Te		Ci	R		A, B, D, I, N	16672, 27140
194. <i>G. domingensis</i> (Kützinger) Sonder ex Dickie	1, 2, 6	x		x	Te		Te	R		A, E, I, N	21506, 21606, 21712, 22378
195. <i>G. flabelliformis</i> (P. Crouan & H. Crouan) Fredericq & Gurgel	1, 2, 4, 5, 6, 7, 8, 9, 11	x		x	Ci		♀	R		A, M, N	21304, 21468, 21603, 21717, 21800, 22272, 22878, 22928, 23494, 23498, 24288, 24365, 26021, 26024, 26962
196. <i>G. flabelliformis</i> subsp. <i>simplex</i> Gurgel, Fredericq & J.N. Norris	6, 8	x			Ci			R	NRV	A	22929, 24367
197. <i>G. foliifera</i> (Forsskål) Børgesen	7	x			Ci			R		A, K, N	26029
198. <i>G. tikvahiae</i> McLachlan	2, 6	x		x	Ci		Te	R		A, N	21661, 22274
199. <i>G. venezuelensis</i> W.R. Taylor	2	x			Te			R		A, B, N	22275
200. <i>Gracilariopsis cata-luziana</i> C.F.D. Gurgel, S. Fredericq & J.N. Norris	6	x			Ve			R		A, N	21402, 21593
201. <i>Gr. lemaneiformis</i> (Bory de Saint-Vincent) E.Y. Dawson, Acleto & Foldvik	2, 6	x	x	x	Ci	Te	Te	R		A, E, I, L, N	17042, 21489, 21573, 21687, 22277, 23497
202. <i>Gr. longissima</i> (S.G. Gmelin) Steentoft, L.M. Irvine & Farnham	6	x	x		Te	Ci		R		A, B, N	24203, 24289
203. <i>G. tenuifrons</i> (C.J. Bird & E.C. Oliveira) Fredericq & Hommersand	2, 6	x			Te ♀			R		A, N	22279, 22280, 26031, 26033, 27141
Halymeniales											
Halymeniaceae											
204. <i>Grateloupia cuneifolia</i> J. Agardh ex Kützing	1			x			Ci	R	NRV	A	21220
205. <i>G. gibbesii</i> Harvey	1	x		x	Te		Te	R	NRV	A	21219, 22931, 24321
206. <i>G. subpectinata</i> Holmes	1, 2, 3, 6, 7, 10	x	x	x	Te	Te	Te	R		A, N	21488, 21563, 21644, 21748, 22281, 22374, 24358, 24359, 26822
207. <i>G. pterocladin</i> (M.J. Wynne) S. Kawaguchi & H.W. Wang	1, 2, 3, 7, 8	x		x	Te		Te	R		A, N	20598, 21265, 21491, 21492, 21493, 21741, 22284, 23408, 23444, 23488, 26036
208. <i>Halymenia floridana</i> J. Agardh	2	x		x	Te Ci		Ci	R, Ez	NRV	A	21203, 26965, 26966
Peyssonneliales											
Peyssonneliaceae											
209. <i>Peyssonnelia armorica</i> (P.L. Crouan & H.M. Crouan) Weber Bosse	9, 10	x			Te			Ez, Epi/Sw	NRV	A	20264, 26621
210. <i>P. conchicola</i> Piccone & Grunow	6	x			Te			R	NRV	A	24691
211. <i>P. rubra</i> (Greville) J. Agardh	2, 8, 9, 10	x		x	Te		Te	R		A, N	20294, 21204, 21313, 23805, 27012
Rhodymeniales											
Champiaceae											
212. <i>Champia parvula</i> (C. Agardh) Harvey	6	x		x	Te		Ci	Epi/Sw, Epi/Th		A, D, E, I, N	16764, 21559, 22237, 24222
213. <i>C. parvula</i> var. <i>prostrata</i> L.G. Williams	6, 11	x			Te			R	NRVL	A	21560, 21627
Lomentariaceae											
214. <i>Ceratodictyon intricatum</i> (C. Agardh) R.E. Norris	2, 4, 5, 7, 8, 10, 11	x		x	Te		Ve	R, Epi/Sw	NRVL	A	21642, 21827, 21831, 2277,9 22287, 23480, 24368, 26826
215. <i>C. planicaule</i> (W.R. Taylor) M.J. Wynne	2, 3, 6, 8	x		x	Te		Ve	R	NRVL	A	22424, 23479, 24369, 24370, 26041
216. <i>C. variabile</i> (J. Agardh) R.E. Norris	9	x	x		Ve	Ve		R		A, N	21301, 21734
217. <i>Hooperia divaricata</i> (Durant) M.J. Wynne, C.W. Schneider & G.W. Saunders	1	x			Te			R	NRV	A	22286

Apéndice. Continuación.

Especies	Localidades	Estacionalidad			Reproducción			Hábitat	Observaciones	Referencias	Número folio Herbario ENCB
		LI	N	S	LI	N	S				
283. <i>C. fracta</i> (O.F. Müller ex Vahl) Kützing	4	x			Ve			R		A, K	22206
284. <i>C. glomerata</i> var. <i>crassior</i> (C. Agardh) Hoek	2, 4, 8, 9, 10	x			Zp			R, Pm		A, B	19711, 19732, 24287, 25531
285. <i>C. hutchinsiae</i> (Dillwyn) Kützing	2, 7, 10	x	x	x	Zp	Zp	Ve	R		A, K	20846, 22202, 21358, 23169
286. <i>C. laetevirens</i> (Dillwyn) Kützing	2, 5, 6, 8, 9	x	x	x	Ve	Ve	Ve	R		A, K	21403, 22915, 24283, 25532, 25533, 25534, 25536
287. <i>C. lehmanniana</i> (Lindenberg) Kützing	2, 3, 8	x			Ve			R		A, K	21750, 24223, 26815, 21624
288. <i>C. liebetruthii</i> Grunow in Piccone	2, 4		x			Ve		R		A, K	24192
289. <i>C. liniformis</i> Kützing	2	x			Ve			R		A, K	21359
290. <i>C. prolifera</i> (Roth) Kützing	2, 4, 8	x		x	Ve		Ve	R, Pm		A, E, G, I, K, L	21360, 22200, 22411, 24337, 25538
291. <i>C. sericea</i> (Hudson) Kützing	2, 3, 4, 5, 7, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Ve	Ve	Zp	R		A, K	20595, 20843, 21355, 21390, 21430, 21636, 21821, 22218, 22220, 22914, 23170, 24193, 25539, 26816
292. <i>C. vagabunda</i> (L.) Hoek	1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Zp	Ve	Ve	R, Pm		A, B, D, E, F, G, I, K, L	12558, 20605, 21285, 21292, 21327, 21361, 21400, 21426, 21432, 21575, 21583, 21641, 21708, 22204, 22965, 23438, 23515, 24338, 25543, 25547, 25549, 27041, 27043
293. <i>Rhizoclonium riparium</i> (Roth) Harvey	2, 5, 6, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Ve	Ve	Ve	Epi/Sw, Epi/Th		A, E, F, G, I, M	21266, 21414, 21824, 22535, 23462, 23513, 24194, 24225, 24375, 25536, 25544, 25553, 25555, 25556, 25557, 26056, 26828, 27075
294. <i>Willeella brachyclados</i> (Montagne) M.J. Wynne	1, 2, 4, 5, 7, 8, 9, 10	x	x	x	Zp	Zp	Zp	R, Pm		A, B, D, G, I, K	19825, 19826, 20974, 21376, 21680, 23512, 24226, 25559, 25560, 25561, 25562, 27043, 27044
Siphonocladaceae											
295. <i>Dictyosphaeria cavernosa</i> (Forsskål) Børgesen	4	x		x	Ve		Ve	R		A, B, G, I, K, M	19980, 21781
296. <i>D. ocellata</i> (M.A. Howe) Olsen-Stojkovich	4, 5, 10	x	x		Ve	Ve		R		A, F, G, I, K	24212, 24382, 27047
Dasycladaceae											
297. <i>Cymopolia barbata</i> (L.) J.V. Lamouroux	3, 4, 5, 6, 9	x	x	x	Gm	Gm	Gm	R		A, B, D, E, G, I, K, L, M	19044, 20974, 21263, 21579, 23502, 21552, 24346, 24347, 25581
Polyphysaceae											
298. <i>Parvocaulis polyphysoides</i> (P.L. Crouan & H.M. Crouan) S. Berger, U. Fettweiss, S. Gleissberg, L.B. Liddle, U. Richter, H. Sawitzky & G.C. Zuccarello	6	x		x	Gm		Gm	R, Ez		A, G, I, K	19673, 20578
Ulotrichales											
Ulotrichaceae											
299. <i>Ulothrix flacca</i> (Dillwyn) Thuret	2, 9	x		x	Ve		Ve	Epi/Sw		A, G, I	10450, 22197
300. <i>Urospora penicilliformis</i> (Roth) Areschoug	2		x			Esp		R		A, K	21246
Ulvaes											
Kornmanniaceae											
301. <i>Blidingia marginata</i> (J. Agardh) P.J.L. Dangeard ex Bliding	2, 6		x			Ve		R		A, K, J	21222, 22289
302. <i>B. minima</i> (Nägeli ex Kützing) Kylin	5, 7, 11	x			Ve			R, Epi/Sw		A, G, I	14405, 21351, 24346
Phaeophilaceae											
303. <i>Phaeophila dendroides</i> (P.L. Crouan & H.M. Crouan) Batters	2, 3, 4, 5, 6, 8, 9, 10, 11	x		x	Ve		Ve	Epi/Sw		A, G, K	0987, 21192, 21292, 22433, 22965, 24366, 25560, 25562
Ulvaceae											
304. <i>Ulva chaetomorphoides</i> (Børgesen) Hayden, Blomster, Maggs, P.C. Silva, M.J. Stanhope & J.R. Waaland	2, 5, 9	x	x		Ve	Ve		Epi/Sw, Epi/Th		A, K	21263, 25630
305. <i>U. clathrata</i> (Roth) C. Agardh	11	x			Ve			R, Ez		A, C, G, I, K	22343
306. <i>U. compressa</i> L.	2, 3, 5, 6, 7, 8, 10, 11	x	x	x	Ve	Ve	Ve	R, Ez, Epi/Th		A, D, G, I, K	21233, 21294, 21371, 21382, 21384, 21648, 21714, 22342, 22537, 22979, 23449, 24197, 24323, 26112, 26113, 26114, 27049
307. <i>U. flexuosa</i> Wulfen	1, 2, 3, 5, 6, 7, 8, 9, 10	x	x	x	Ve	Ve	Ve	R, Ez		A, B, D, E, G, I, K, L, M	21105, 21373, 21392, 21396, 21398, 21429, 21568, 21629, 21713, 21824, 22350, 22375, 22951, 27051, 27052, 27121
308. <i>U. intestinalis</i> L.	2, 3, 4, 6, 7, 8, 11	x	x	x	Zp	Ve	Zp	R, Ez		A, D, G, I, K	19969, 21387, 22344, 22540, 23701, 24316, 24319, 26116, 26118, 26119
309. <i>U. lactuca</i> L.	1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Zp	Ve	Zp	R, Pm, Ez		A, B, E, F, G, I, K, L, M	10452, 20841, 21021, 21249, 21385, 21540, 21715, 21789, 22354, 22357, 23447, 23450, 24386, 27053, 27054
310. <i>U. linza</i> L.	6, 7, 11		x	x		Ve	Ve	R		A, G, K	14259, 21101, 22346
311. <i>U. paradoxa</i> C. Agardh	1, 2, 11	x		x	Ve		Ve	R, Epi/Sw	NRV	A, D	22348, 27058, ChV-21-C, 27122
312. <i>U. profunda</i> W.R. Taylor	6, 8	x	x		Ve	Ve		R		A	21282, 21395, 21397, 24213
313. <i>U. prolifera</i> O.F. Müller	1			x			Ve	R		A, E	21453
314. <i>U. rigida</i> C. Agardh	1, 2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 9, 10, 11	x	x	x	Esp	Ve	Ve	R, Pm, Ez, Epi/Sw, Epi/Th		A, E, G, I, K, M	18530, 19739, 21372, 21388, 21824, 22347, 22361, 22539, 22957, 22982, 23460, 23462, 24234, 24235, 24317, 24387, 24388, 24389, 24390, 26114, 26120, 26125, 27061, 27062
Ulvellaceae											
315. <i>Ulvella lens</i> P.L. Crouan & H.M. Crouan	1, 2, 5, 8, 9, 10	x		x	Ve		Ve	Epi/Sw		A, E, F, G, I	21634, 22965, 24281, 24284, 25562
316. <i>U. viridis</i> (Reinke) R. Nielsen, C.J. O'Kelly & B. Wyso	2, 3, 4, 5, 6, 7, 8, 10	x		x	Zp		Ve	Epi/Sw		A, K	20987, 21368, 21560, 21573, 22205, 25519, 25545