

00361

21
29

UNIVERSIDAD NACIONAL AUTONOMA DE MEXICO.

'ESTUDIOS PTERIDOLÓGICOS EN EL ESTADO DE GUERRERO, MEXICO.
(Diversidad, distribución y relaciones fitogeográficas de la pteridoflora).

Tesis que para obtener el grado
de Maestro en Ciencias (Biología) presenta

Francisco Gerardo Lorea Hernández

TESIS CON
FALLA DE ORIGEN

Facultad de Ciencias, UNAM.

Octubre de 1990.



UNAM – Dirección General de Bibliotecas

Tesis Digitales
Restricciones de uso

DERECHOS RESERVADOS ©
PROHIBIDA SU REPRODUCCIÓN TOTAL O PARCIAL

Todo el material contenido en esta tesis está protegido por la Ley Federal del Derecho de Autor (LFDA) de los Estados Unidos Mexicanos (Méjico).

El uso de imágenes, fragmentos de videos, y demás material que sea objeto de protección de los derechos de autor, será exclusivamente para fines educativos e informativos y deberá citar la fuente donde la obtuvo mencionando el autor o autores. Cualquier uso distinto como el lucro, reproducción, edición o modificación, será perseguido y sancionado por el respectivo titular de los Derechos de Autor.

INDICE.

Introducción	2
Método	4
Antecedentes	
A) Estudios pteridológicos	5
B) Descripción del área de estudio	6
Resultados	
A) Diversidad	9
B) Distribución	24
C) Aspectos fitogeográficos	29
Consideraciones finales	37
Referencias	39

Apéndice 1. Ejemplares revisados.

Apéndice 2. Aspectos ecológicos de las pteridofitas
de Guerrero.

Apéndice 3. Claves para la determinación de las
familias y géneros de pteridofitas del
estado de Guerrero.

ESTUDIOS PTERIDOLOGICOS EN EL ESTADO DE GUERRERO, MEXICO.
(Diversidad, distribución y relaciones fitogeográficas de la
pteridoflora).

INTRODUCCIÓN. Se sabe desde hace tiempo que la flora de México es una de las más ricas del mundo, tanto por su número de especies, como por la diversidad de formas de vida que presenta (Rzedowski, 1978). Sin embargo, con todo y los esfuerzos realizados por numerosas personas en el estudio de nuestra flora, todavía queda lejano el día en que se complete este trabajo tan importante.

Si bien, en general se conoce la variación florística en las diferentes regiones del territorio nacional, ya en el detalle, existen grupos taxonómicos de los que no se tiene una información amplia que permita su estudio de conjunto para el país. Uno de estos casos lo constituyen las pteridofitas.

Estas plantas, por quién sabe qué causas, normalmente no son tan asiduamente recolectadas como otros grupos de vegetales vasculares, ni tampoco aparecen en los listados de especies cuando se describe la vegetación de ciertas regiones o se estudian aspectos de la ecología de las mismas, con todo y que el número estimado de especies presentes en México correspondientes a este grupo es de alrededor de 1000 (Michel & Delteil, 1980; Rzedowski, 1978) y, en algunos lugares, son muy abundantes.

Por lo general se ha considerado que las pteridofitas en México son un grupo pobemente representado, pero esto en realidad no es tan cierto. Considerese que, de las 33 familias, 240 géneros y alrededor de 9000 especies existentes de pteridofitas a nivel mundial (Tryon & Tryon, 1982), en México se encuentran representados como parte de la flora nativa 27 familias, 95 géneros y aproximadamente, las ya citadas, cerca de 1000 especies. Tómese en cuenta que en América se hallan un total de 127 géneros y 3250 especies. Por otra parte, se registran para la misma región 3 familias y 41 géneros endémicos, de los que 2 y 24 respectivamente, crecen en México.

En consecuencia, como puede notarse, no es tan pobre la flora pteridofítica en México, pues abarca una buena muestra de la diversidad taxonómica (y por lo tanto de formas de vida e interacciones planta-medio ambiente), de este grupo vegetal en la actualidad; 82 % de las familias, 40 % de los géneros y 10 % de las especies a nivel mundial y 93 %, 75 % y 31 % respectivamente de las familias, géneros y especies americanas.

Por otra parte, del mismo modo que sucede con otros grupos de vegetales, en el caso de las pteridofitas hay zonas del país de donde prácticamente no se tiene información acerca de ellas o ésta es mínima. Tal situación se presenta en Guerrero, estado que, en general, no ha sido muy estudiado en lo que toca a su flora y vegetación y en consecuencia se sabe poco de sus especies nativas de pteridofitas.

El presente trabajo constituye una aportación al conocimiento de la flora del estado de Guerrero, en particular de sus pteridofitas, abundando sobre tres puntos principales: diversidad (cuántas y cuáles hay), distribución (geográfica, altitudinal y por tipo de vegetación) y relaciones fitogeográficas.

Esta contribución se encuentra dentro del marco del proyecto "Flora de Guerrero", antecedente inmediato que ha permitido la exploración continua de la entidad desde 1982 a la fecha, abarcando hasta donde ha sido posible, todas las regiones y tipos de vegetación natural que ahí se desarrollan. Este proyecto, impulsado por el Laboratorio de Plantas Vasculares de la Facultad de Ciencias de la U.N.A.M., tiene como objetivos principales: a) la elaboración de un listado florístico de todas las plantas vasculares de la

entidad y b) la publicación, en forma de fascículos por familia, de la flora vascular del estado de Guerrero.

METODOLOGIA. Se efectuó la recolección sistemática de pteridofitas en el estado, visitando los diferentes tipos de vegetación de cada una de las regiones fisiográficas reconocidas (Andrino, 1985); Derivaciones del Eje Neovolcánico, Depresión del Río Balsas, Sierra Madre del Sur y región de La Costa (figura 1). Esto se hizo a través de los caminos principales de la entidad y, hasta donde se pudo, por los caminos secundarios y veredas.

El autor recolectó sobre todo en las sierras y La Costa. La mayor parte de los ejemplares de la Depresión del Río Balsas son de otros colectores (figura 2).

Se revisaron los principales herbarios nacionales (MEXU, ENCB), el de la Facultad de Ciencias (FCME) y se consultaron de manera parcial (por falta de recursos) los herbarios F., US y NY de los E.E.U.U., con el objeto de considerar los especímenes herborizados de este grupo recolectados en Guerrero, así como para corroborar su determinación.

Todo el material recolectado de pteridofitas en el proyecto "Flora de Guerrero" se determinó a especie.

Durante la recolección de ejemplares y revisión de los herbarios se recopiló la información necesaria para la elaboración de los mapas estatales de distribución de las especies y lo correspondiente a los aspectos generales de su ecología.

Por último, se recopiló y consultó la bibliografía pertinente para establecer la afinidad geográfica de las especies consideradas y su posible origen.

ANTECEDENTES. A) Estudios pteridológicos. Según se puede notar en las obras de Jones (1966) y Riba & Butanda (1987), la mayor parte de los trabajos en que se hace referencia a pteridofitas de México, son más bien generales (floras, revisiones o monografías) o contribuciones para la flora de otras naciones con las que se comparte cierta relación florística.

Entre los trabajos florísticos regionales acerca de las pteridofitas del país destacan los siguientes: el de Rovirosa (1909) para una parte del sur de México, los de Matuda (1956a y 1956b) para el Estado y Valle de México, el de Knoblich & Correll (1962) acerca de Chihuahua, el de Wiggins (1980) para Baja California (norte y sur), el de Smith (1981) referente a Chiapas y el de Mickel & Beitel (1988) correspondiente a Oaxaca. Cabe citar también un trabajo más general, inconcluso, de Gonzatti (1936) y contribuciones parciales, como las de Gregory & Riba (1979), Riba (1981) y Palacios-Ríos & Riba (1983) para Veracruz.

Por otra parte, actualmente se encuentra muy avanzada la obra de J. Mickel & J. Beitel (com. pers.), referente a las pteridofitas de Nueva Galicia (Jalisco, Colima y Aguascalientes y parte de los estados de Nayarit, Durango, Zacatecas, Guanajuato y Michoacán).

En una contribución previa acerca del conocimiento de la pteridoflora del estado de Guerrero (Loreto, 1982), se hace referencia a la poca atención que ha tenido este estado en lo concerniente al estudio de su flora y vegetación. Resaltan entre otras las aportaciones de Miranda (1941, 1947), Quero et al. (1974), Reko (1948) y la inapreciable labor de recolección realizada por Hinton entre 1931 y 1941 (Hinton & Rzedowski, 1972 y

1975) que ha contribuido notablemente al conocimiento de la flora guerrerense.

En cuanto a contribuciones referentes exclusivamente a pteridofitas de Guerrero existen sólo tres trabajos: el de Riba (1965) acerca de los helechos arborecentes en la entidad, el estudio regional de la cuenca occidental del Río Zopilote (Lorea, 1982) y la descripción de una especie de *Selaginella* (Lorea, 1983).

En resumen, ¿qué tanto conocemos actualmente de la pteridoflora nacional? El cuadro (tabla 1) que se presenta a continuación muestra el estado de conocimiento para este grupo, de acuerdo con los datos de floras regionales pteridofíticas o generales de México (completas o parciales: Sousa & Cabrera, 1983 y Cowan, 1983, además de las anteriores mencionadas), otras fuentes bibliográficas (Pacheco & Lorea, 1985 y Aguirre-Claverán & Arreguin-Sánchez, 1988) e información de herbario.

Tabla 1. Datos de Floras Regionales.

Estado	familias*	géneros	especies
Baja California (N y S)	9	22	65
Sonora	6	12	54
Chihuahua	10	32	131
Nuevo León	5	29	72
México	11	50	150
Oaxaca	17	102	690
Chiapas	17	104	609
Veracruz	17	99	500
Quintana Roo	4	13	21
Tabsco	10	40	90

* Polypodiaceae s. l.

B) Descripción del área de estudio. El estado de Guerrero se encuentra situado en la costa pacífica del territorio nacional al sur de los estados de México y Morelos, entre los 16°19' y 18°52' de latitud norte y los 98°02' y 102°12' de longitud oeste (figura 1). Su superficie (63 670 km²) equivale al 5% del territorio de la

República Mexicana, midiendo sus ejes vertical y transversal 210 y 440 km respectivamente, con un litoral de 420 km (Anónimo, 1985; Figueroa, 1980). Desde el punto de vista fisiográfico se reconocen 4 regiones: las montañas de la región septentrional (derivaciones del Eje Neovolcánico), la Depresión del Río Balsas, la Sierra Madre del Sur y La Costa.

El gradiente altitudinal producido por estos accidentes geográficos va de los 0 a 3500 msnm y contribuye a la diversidad climática regional que incluye los tipos A, BS, (A)C, A(C) y C, todos subhúmedos (w) (García, 1981). En resumen, se pueden señalar varios aspectos generales importantes del clima: en todos los tipos existe una estación seca bien marcada (6 - 8 meses), y la época más lluviosa es el verano; tienen una proporción de lluvias invernales menor de 5% anual y el mes más calido en todos es mayo. Las precipitaciones mayores de 2000 mm se concentran en las regiones montañosas del centro y SE del estado, entre los 1500 y 2200 msnm. No existen registros de precipitaciones mayores de 2425 mm, aunque es posible que exista una pequeña región al SE de Metlatlán con más de 2500 mm, de acuerdo a las extrapolaciones hechas por el I.N.E.S.I. (Anónimo, 1986), con base a una estación de Oaxaca que registra 2552 mm, cercana a los límites con Guerrero en esa zona.

Como resultado de una compleja historia geológica y tectónica (Anónimo, 1980; Campe, et al., 1981; De Cserna, 1985), la litología superficial presenta una gran variedad de rocas en donde predominan las rocas de tipo sedimentario, sobre todo en la región centro y centro norte, y en una franja más angosta en dirección SE-NO hacia los límites con Michoacán; las rocas metamórficas predominan en la región centro sur y ampliamente en el SE del estado; las rocas

igneas intrusivas se concentran al centro de la región de Costa Grande y las igneas extrusivas en la región de Tierra Caliente, y algunos sitios de las derivaciones del Eje Neovolcánico.

En la entidad se distinguen 11 unidades de suelo (Anónimo, 1985; Anónimo, 1988), pero de ellas predominan 3: litosoles, al centro y centro NE, y en el extremo E de la región de La Montaña; regosoles, en el centro sur, E y SE del estado y en la mayor parte de la cuenca media del Río Balsas; cambisoles sobre la mayor parte de la mitad occidental de la Sierra Madre del Sur.

A consecuencia de las combinaciones de este ambiente físico prosperan en el estado un gran número de diversas comunidades vegetales agrupadas en los siguientes tipos de vegetación (Rzedowski, 1978): vegetación acuática y subacuática (manglar, tular y bosque de galería), principalmente en la planicie costera y las riberas de algunos ríos entre los 0 y 1300 msnm de las estribaciones de las serranías; vegetación halófila, en la planicie costera; bosque espinoso, en particular en las zonas de suelos profundos de la cuenca del Río Balsas (entre los 0 y 1200 msnm); matorral xerófilo, en el extremo NO del estado, algunas zonas de la planicie costera y pequeñas áreas de la Sierra Madre del Sur (de los 0 a 1900 msnm); bosque de coníferas, a lo largo y ancho de los macizos montañosos (Abies, de 2800 a 3200 msnm; Pinus de 650 a 3500 msnm y Juniperus, entre 1450 y 1750 msnm, sólo en la cuenca del Río Balsas); bosque de Quercus, ampliamente distribuido en las serranías (de los 350 a 2500 msnm); bosque mesófilo de montaña, en la región centro y sureste de la vertiente de barlovento en la Sierra Madre del Sur (entre los 1500 y 2200 msnm), y algunas cañadas en las derivaciones del Eje Neovolcánico (2100 - 2400

menm); bosque tropical caducifolio, de amplia distribución en la cuenca del Río Balsas (0 - 1600 msnm), y en la región de La Costa (0 - 550 msnm), y bosque tropical subcaducifolio, en la vertiente de barlovento de la Sierra Madre del Sur (de los 100 a 650 msnm).

RESULTADOS. A) Diversidad. La revisión del material herborizado (Apéndice 1) ha dado como resultado el reconocimiento de 351 especies (más cuatro variedades), ubicadas en 80 géneros y 32 familias.

Cabe hacer aquí un parentesis comentando el sistema de clasificación usado en el presente trabajo.

Como bien ha reseñado Pichi-Sermolli (1973), quizá hay pocos o ningún grupo vegetal que haya sufrido tantos cambios en taxonomía y nomenclatura como las óteridofitas. El grupo que principalmente ha sido motivo de mucha discusión, con respecto a la subdivisión en grupos más naturales, es la familia Polypodiaceae (s. l.).

No obstante que Christensen (1938) ya había sugerido el reconocimiento de las 15 subfamilias por él consideradas en Polypodiaceae como posibles familias, y que otros autores propusieron después de modo formal la subdivisión (p. ej., Alston, 1956; Ching, 1960; Copeland, 1947; Holttum, 1949, y Pichi-Sermolli, 1956), no es sino hasta los últimos 10 años cuando se ha delineado un "consenso" en el reconocimiento de varias líneas filéticas de aquel amplio grupo polipodiáceo.

Este llamado consenso puede ser observado en las recientes contribuciones de Crabbe, Jermy & Mickel (1975), Pichi-Sermolli (1977) y Tryon & Tryon (1962). Las diferencias se deben en su mayor parte a la inclusión de subfamilias en familias o viceversa.

parte a la ubicación de los taxones en diferentes rangos o categorías.

El arreglo taxonómico aquí seguido se apega más al propuesto por Tryon & Tryon (op. cit.), excepto por el reconocimiento de las familias Acollaceae, Grammitidaceae, Lindsaeaceae, Lomariopsidaceae, Onocleaceae, Parkeriaceae y Woodsiaceae, y de los géneros Cheiloplectron, Cochlidium, Mildella, Peitapteris y Trismeria. Esto es debido a la consideración de que las características presentes en estos grupos de organismos, realmente definen líneas evolutivas suficientemente diferentes para ser tratados como taxones distintos.

A continuación se presenta la lista florística (basada en la revisión y determinación de ejemplares de herbario); las claves elaboradas durante el trabajo para la determinación de las familias y géneros reconocidos se anexan en el Apéndice 3.

PTERIDOFITAS DE GUERRERO.

Psiilotaceae

- **Psiilotum complanatum* Sw.

Equisetaceae

- **Equisetum hyemale* L. var. *affine* (Engelm.) A.A. Eaton
- **Equisetum myriochaetum* Schlecht. & Cham.

Lycopodiaceae

- **Lycopodium cernuum* L.
- Lycopodium clavatum* L.
- **Lycopodium cuernavacense* Underw. & Lloyd
- **Lycopodium linifolium* L.
- **Lycopodium myrsinoides* Lam.
- **Lycopodium orizabae* Underw. & Lloyd
- **Lycopodium pithyoides* Schlecht. & Cham.
- Lycopodium pringlei* Underw. & Lloyd
- Lycopodium reflexum* Lam.
- **Lycopodium thoides* Humb. & Bonpl.

Selaginellaceae

- Selaginella arsenei* Weath.
- Selaginella cladorrhizans* A. Br.
- Selaginella delicatissima* A. Br.

- Selaginella disticha* Mickel & Beitel
Selaginella eurytnota A. Br.
**Selaginella extensa* Underw.
**Selaginella flagellata* Spring
**Selaginella galeottii* Spring
Selaginella harrisii Underw. & Hieron.
Selaginella hoffmannii Hieron.
Selaginella lepidophylla (Hook. & Grev.) Spring
Selaginella marginata (Humb. & Bonpl.) Spring
**Selaginella minima* Spring
Selaginella pallescens (Presl) Spring
Selaginella porphyrospora A. Br.
Selaginella reflexa Underw.
**Selaginella rhizophora* Bak.
Selaginella rzedowskii Lorec
+*Selaginella schaffneri* Hieron.
Selaginella schiedeana A. Br.
Selaginella sertata Spring
**Selaginella tarda* Mickel & Beitel
Selaginella wrightii Hieron.

Ophioglossaceae

- **Botrychium schaffneri* Underw.
Botrychium virginianum (L.) Sw.

**Ophioglossum crotalophoroides* Walter
**Ophioglossum reticulatum* L.

Marattiaceae

- Marattia weinmanniifolia* Liebm.

Osmundaceae

- **Osmunda regalis* L.

Schizaeaceae

- Anemia adiantifolia* (L.) Sw.
Anemia hirsuta (L.) Sw.
**Anemia jaliscana* Maxon
Anemia karwinskiana (Presl) Prantl
**Anemia mexicana* Kl. var. *mexicana*
Anemia mexicana Kl. var. *makrinii* (Maxon) Mickel
Anemia oblongifolia (Cav.) Sw.
Anemia pastinacaria Moritz ex Prantl
Anemia phyllitidis (L.) Sw.

Lygodiaceae

- Plagiogyriaceae**
**Plagiogyria semicordata* (Presl) Christ

Gleicheniaceae

- **Dicranopteris flexuosa* (Schrader) Underw.
Dicranopteris pectinata (Willd.) Underw.

Gleichenia

- **Gleichenia bancroftii* Hook.

- **Gleichenia bifida* (Willd.) Spreng.

Gleichenia palmata (Schaffn. ex Fourn.) C. Chr.
Gleichenia underwoodiana (Maxon) C. Chr.

Hymenophyllaceae

- Hymenophyllum crispum* HBK.
- Hymenophyllum elegantulum* v.d. Bosch
- **Hymenophyllum fucoides* (Sw.) Sw.
- **Hymenophyllum hirsutum* (L.) Sw.
- **Hymenophyllum myriocarpum* Hook.
- Hymenophyllum polyanthos* (Sw.) Sw.
- **Hymenophyllum trapezoidale* Liebm.

Trichomanes capillaceum L.

- Trichomanes pinnatum* Bedd.
- Trichomanes polypodioides* L.
- Trichomanes radicans* Sw.
- **Trichomanes reptans* Sw.

Dicksoniaceae

Dicksonia gigantea Karst.

Lophosoriaceae

Lophosoria quadripinnata (Gmel.) C. Chr.

Cyatheaaceae

Cyathea fulva (Mart. & Gal.) Fee

- **Nephela mexicana* (Schlecht. & Cham.) Tryon
- **Sphaeropteris horrida* (Liebm.) Tryon

Trichipteris bicrenata (Liebm.) Tryon

Trichipteris costaricensis (Kuhn) Barr.

Trichipteris mexicana (Mart.) Tryon

- **Trichipteris microdonta* (Desv.) Tryon
- Trichipteris schiediana* (Presl) Tryon

Dennstaedtiaceae

- **Dennstaedtia cicutaria* (Sw.) Moore
- **Dennstaedtia dissecta* (Sw.) Moore
- Dennstaedtia distenta* (Kunze) Moore
- +*Dennstaedtia globulifera* (Poir.) Hieron.

**Hypolepis eurychlaena* Mickel & Beitel

**Hypolepis nigrescens* Hook.

**Hypolepis repens* (L.) Presl

Pteridium arachnoideum (Kaulf.) Maxon

Pteridium caudatum (L.) Maxon

Pteridium feei (Schaffn. ex Fee) Faull

**Saccoloma inaequale* (Günck.) Mett.

Lindsaeaceae

**Lindsaea lancea* (L.) Bedd.

**Lindsaea quadrangularis* Radde

Odontosoria schlechtendalii (Presl) C. Chr.

Pteridaceae

- **Acrostichum aureum* L.
- Acrostichum danaefolium* Langesd. & Fisch.
- **Adiantopsis chlorophylla* (Sw.) Fee
- Adiantopsis radiata* (L.) Fee

Adiantum andicola Liebm.

Adiantum braunii Mett. ex Kuhn

**Adiantum capillus-veneris* L.

Adiantum concinnum H. & Bl. ex Willd.

**Adiantum deflectens* Martius

Adiantum galeottianum Hook.

Adiantum lunulatum Burm.

Adiantum macrophyllum Sw.

**Adiantum oaxacanum* Mickel & Beitel

**Adiantum obliquum* Willd.

Adiantum patens Willd.

Adiantum poiretii Willd.

Adiantum princeps Moore

Adiantum pulverulentum L.

Adiantum shepherdii Hook.

Adiantum trapeziforme L.

Adiantum trichochlaenum Mickel & Beitel

Adiantum tricholepis Fee

**Adiantum villosum* L.

Anogramma leptophylla (L.) Link

**Bommeria ehrenbergiana* (H.L.) Underw.

Bommeria pedata (Sw.) Fourn.

Cheilanthes angustifolia H.B.K.

**Cheilanthes aurantiaca* (Cav.) Moore

Cheilanthes aurea Bak.

Cheilanthes bonariensis (Willd.) Proctor

Cheilanthes brachypus (Kunze) Kunze

Cheilanthes chaerophylla (Mart. & Gal.) Kunze

Cheilanthes cucullans Fee

Cheilanthes cuneata Link

**Cheilanthes decomposita* (Mart. & Gal.) Fee

**Cheilanthes farinosa* (Forst.) Kaulf.

Cheilanthes hirsuta Link

Cheilanthes kaulfussii Kunze

**Cheilanthes ledingera* (Cav.) Sw.

Cheilanthes lerstenii Mickel & Beitel

Cheilanthes longipila Bak.

Cheilanthes lozanii (Maxon) Tryon & Tryon var. *lozanii*

Cheilanthes lozanii var. *seemannii* (Hook.) Mickel

**Cheilanthes marginata* H.B.K.

**Cheilanthes microphylla* (Sw.) Sw.

**Cheilanthes myriophylla* Desv.

Cheilanthes notholaenoides (Desv.) Maxon ex Weath.

Cheilanthes sinuata (Lag. ex Sw.) Domin
Cheilanthes skinneri (Hook.) Tryon & Tryon

Cheirolepton rigidum (Sw.) Fee

Doryopteris pedata (L.) Fee var. *palmata* (Willd.) Hicken

Eriosorus flexuosus (N.B.K.) Copel.

**Hemionitis levyi* Fourn.

Hemionitis palmata L.

**Hemionitis pinnatifida* Bak.

**Hemionitis subcordata* (D.C. Eaton ex Davenp.) Mickel

**Llavea cordifolia* Lag.

Mildella intramarginalis (Kaulf. ex Link) Trev. var. *intramarginalis*

Mildella intramarginalis var. *serratifolia* (Hook. & Bak.) Hall & Lell.

Notholaena candida (Mart. & Gal.) Hook.

**Notholaena formosa* (Liebm.) Tryon

Notholaena galeottii Fee

Notholaena incana Presl

**Notholaena schaffneri* (Fourn.) Underw. ex Daven.

**Pellaea cordifolia* (Sesse & Moc.) A.R. Smith

Pellaea ovata (Decv.) Weath.

**Pellaea sagittata* (Cav.) Link

Pellaea ternifolia (Cav.) Link

Pityrogramma calomelanos (L.) Link

**Pityrogramma dealbata* (Presl) Tryon

Pityrogramma tartarea (Cav.) Maxon

**Pteris biaurita* L.

Pteris cretica L.

**Pteris grandifolia* L.

Pteris longifolia L.

Pteris mexicana (Fee) Fourn.

Pteris muricella Fee

Pteris orizabae Mart. & Gal.

**Pteris paucinervata* Fee

**Pteris podophylla* Sw.

Pteris quadriaurita Retz.

**Trismeria trifoliata* (L.) Diele

Parkeriaceae

**Ceratopteris thalictroides* (L.) Brongn.

Vittariaceae

Ananthacorus angustifolius (Sw.) Underw. & Maxon

Antrophyum ensiforme Hook.

**Antrophyum lineatum* (Sw.) Kaulf.

**Vittaria dimorpha* (L.) Mett.
Vittaria graminifolia Raulf.

Dryopteridaceae

**Arachniodes denticulata* (Sw.) Ching

**Cyrtomium juglandifolium* (Gumm. & Bonpl. ex Willd.) Moore

**Cyrtomium macrosorum* (Baker) Morton

Cyrtomium nobile (Schlecht. & Cham.) Moore

**Ctenitis equestris* (Blume) Ching

**Ctenitis excelsa* (Desv.) Proctor

**Ctenitis grisebachii* (Bak.) Ching

Ctenitis subincisa (Willd.) Ching

Dryopteris karwinskyana (Mett.) G. Kze.

**Dryopteris maxonii* Underw. & C. Chr.

Dryopteris rubiginosa Maxon & Morton

Dryopteris rosea (Kuhn.) Mickel & Seitel

Dryopteris rossii C. Chr.

Dryopteris wallichiana (Spreng.) Hylander

Lastreopsis effusa (Gw.) Tindale spp. *divergens* (Willd.) Tindale

Plecosorus speciosissimus (A. Br.) Moore

Polystichum distans Fourn.

Polystichum drepanoides Fourn.

Polystichum fournieri A.R. Smith

**Polystichum furfuraceum* A.R. Smith

**Polystichum hartwegii* (Miq.) Hieron.

**Polystichum ordinatum* (Lunne) Liebm.

**Polystichum platyphyllum* (Willd.) Presl

Tectaria heracleifolia (Willd.) Underw.

Tectaria incisa Gray

Tectaria mexicana (Fee) Morton

Oncidiaceae

Oncocleopsis hintonii F. Ballard

Woodsiaceae

**Athyrium arcuatulum* Liebm.

**Athyrium bourgaei* Fourn.

**Athyrium palmense* (Christ) Lell.

Athyrium skinneri (Bak.) C. Chr.

Cystopteris fragilis (L.) Bernh.

Diplazium cristatum (Desrousse.) Alston

Diplazium expansum Willd.

**Diplazium franzonis* Liebm.

Diplazium hians Kunze ex Kl.

**Diplazium lindbergii* (Mett.) Christ

Diplazium lonchophyllum Kunze.

- **Diplazium obscurum* Christ
- **Diplazium striatum* (L.) Presl
- **Diplazium ternatum* Liebm.
- **Diplazium werckleanum* Christ

Woodsia mollis (Maulf.) J. Smith

Lomariopsidaceae

Bolbitis portoricensis (Spreng.) Hennipman

- **Elaphoglossum affine* (Mart. & Gal.) Moore
- **Elaphoglossum chiapense* A.R. Smith
- Elaphoglossum crinipes* C. Chr.
- Elaphoglossum dissitifrons* Mickel
- Elaphoglossum erinaceum* (Fee) Moore
- Elaphoglossum glaucum* Moore
- Elaphoglossum lindenii* (Bory ex Poe) Moore
- **Elaphoglossum lonchophyllum* (Fee) Moore
- Elaphoglossum muelleri* (Fourn.) C. Chr.
- Elaphoglossum paleaceum* (Hook. & Grev.) Sledge
- Elaphoglossum petiolatum* (Sw.) Urban
- Elaphoglossum piloselloides* (Presl) Moore
- **Elaphoglossum revolutum* (Liebm.) Moore
- Elaphoglossum sartorii* (Liebm.) Mickel
- Elaphoglossum squamipes* (Hook.) Moore
- Elaphoglossum tenuifolium* (Liebm.) Moore

Peltapteris peltata (Sw.) Morton

Aspleniaceae

- **Asplenium achilleifolium* (Mart. & Gal.) Liebm.
- Asplenium auriculatum* Sw.
- **Asplenium castaneum* Schlecht. & Cham.
- **Asplenium commutatum* Mett. ex Kuhn
- Asplenium cuspidatum* Lam.
- Asplenium exiguum* Bedd.
- Asplenium formosum* Willd.
- **Asplenium fournieri* Kuhn ex Fourn.
- Asplenium hallbergii* Mickel & Beitel
- **Asplenium harpeodes* Kunze
- Asplenium hesperium* Mickel & Beitel
- **Asplenium hoffmannii* Hieron.
- **Asplenium insolitum* A.R. Smith
- Asplenium lacerum* Schlecht. & Cham.
- **Asplenium miradorense* Liebm.
- Asplenium monanthes* L.
- Asplenium munchii* A.R. Smith
- Asplenium obesum* Bak.
- **Asplenium palmeri* Maxon
- Asplenium polyphyllum* Bertol.
- Asplenium praemorsum* Sw.
- **Asplenium pumilum* Sw.
- **Asplenium radicans* L.
- **Asplenium resiliens* Kunze
- Asplenium serra* Langsd. & Fisch.
- **Asplenium sessilifolium* Desv.

Asplenium soleirolioides A.R. Smith

Blechnaceae

- **Blechnum divergens* (Kunze) Mett.
- Blechnum ensiforme* (Liebm.) C. Chr.
- **Blechnum falciforme* (Liebm.) C. Chr.
- Blechnum gracile* Kaulf.
- **Blechnum lehmannii* Hieron.
- Blechnum occidentale* L. var. *occidentale*
- Blechnum occidentale* var. *pubirachis* Rosenst.
- Blechnum polypodioides* Redd.
- **Blechnum schiedeanum* (Schlecht. ex Presl) Hieron.
- **Blechnum stoloniferum* (Mett. ex Fourn.) C. Chr.
- Blechnum varians* (Fourn.) C. Chr.

Woodwardia spinulosa Mart. & Gal.

Thelypteridaceae

- Thelypteris albicaulis* (Fee) A.R. Smith
- Thelypteris cheilanthesoides* (Kunze) Proctor
- **Thelypteris concinna* (Willd.) Ching
- **Thelypteris cretacea* A. R. Smith
- Thelypteris aff. deflexa* (Presl) Tryon
- **Thelypteris dentata* (Forst.) E. St. John
- **Thelypteris falcatata* (Liebm.) Tryon
- **Thelypteris kunthii* (Desv.) Morton
- **Thelypteris linkiana* (Presl) Tryon
- **Thelypteris minor* (C. Chr.) A.R. Smith
- **Thelypteris oaxacana* A. R. Smith
- **Thelypteris oblitterata* (Sw.) Proctor
- **Thelypteris oligocarpa* (Willd.) Ching
- Thelypteris pilosa* (Mart. & Gal.) Crawford
- **Thelypteris pilosula* (Mett.) Tryon
- Thelypteris puberula* (Rak.) Morton
- Thelypteris resinifera* (Desv.) Proctor
- Thelypteris rufa* (Kunze) Proctor
- **Thelypteris serrata* (Gaud.) Alston
- **Thelypteris tetragona* (Sw.) Small
- **Thelypteris torresiana* (Gaud.) Alston

Davalliacae

Nephrolepis occidentalis Kunze

Felleyodiaceae

- Campyloneurum amphostenon* (Kunze ex Willd.) Fee
 - Campyloneurum angustifolium* (Sw.) Fee
 - **Campyloneurum phyllitidis* (L.) Presl
 - Campyloneurum tenuipes* Maxon
 - Campyloneurum xalapense* Fee
- **Niphidium crassifolium* (L.) Leibl.

Phlebodium araneosum (Mart. & Gal.) Mickel & Beitel

Phlebodium areolatum (Humb. & Bonpl. ex Willd.) J. Smith

**Phlebodium decumanum* (Willd.) J. Smith

- **Pleopeltis angusta* Humb. & Bonpl. ex Willd.
- Pleopeltis astrolepis* (Liebm.) Fourn.
- Pleopeltis conzattii* (Weinm.) Tryon & Tryon
- **Pleopeltis macrocarpa* (Perry ex Willd.) Haudif. var. *trichophora* (Weinm.) Fid.-Serr.
- **Pleopeltis polylepis* (Burm. ex Kunze) Moore

- **Polypodium alfredii* Roscidae
- Polypodium cuproolepis* A. M. Evans
- Polypodium ferrugineum* Mart. & Gal.
- Polypodium furfuraceum* Schlecht. & Cham.
- Polypodium fuscopetiolum* A.R. Smith
- Polypodium hartwegianum* Hoch.
- **Polypodium longepinnulatum* Fourn.
- Polypodium loricatum* L.
- Polypodium madrense* J. Smith
- Polypodium montigenum* Maxon
- Polypodium platylepis* Mett. ex Kuhn
- **Polypodium plebeium* Schlecht. & Cham.
- Polypodium plelepis* Maxon & Copel.
- Polypodium plesiosorum* Kunze
- Polypodium pleuroscrum* Kunze ex Mett.
- **Polypodium plumula* Humb. & Bonpl. ex Willd.
- **Polypodium polypodioides* (L.) Mett. var. *aciculare* Weinm.
- **Polypodium rhodopleuron* Kunze
- Polypodium rosei* Maxon
- Polypodium subpetiolatum* Hoch.
- **Polypodium thyasanolepis* A. Br. ex Kl.
- **Polypodium triseriale* Sw.

Grammitidaceae

- **Cochlidium rostratum* (Hoch.) Maxon ex C. Chr.

- Grammitis asplenifolia* (L.) Proctor
- Grammitis cultrata* (Willd.) Proctor
- **Grammitis delicatula* (Mart. & Gal.) Proctor
- Grammitis leptostoma* (Fee) Seymour
- Grammitis moniliformis* (Lag. ex Sw.) Proctor
- **Grammitis oidiophora* Kickel & Beitel
- Grammitis pilosissima* (Mart. & Gal.) Morton
- **Grammitis semihirsuta* (H.J.) Morton
- **Grammitis xiphopterooides* (Liebm.) A.R. Smith

- **Loxogramme mexicana* (Fee) C. Chr.

Marsileaceae

- **Marsilea polycarpa* Hook. & Grav.

Salviniaceae

- Salvinia auriculata* Aubl.

Azollaceae

- **Azolla mexicana* Breel

De las 351 especies enlistadas, 149 (42.5%) no habían sido

registradas anteriormente para el estado (marcadas con *).

Cabe mencionar que no se incluyen, a pesar de estar referidas en la literatura, si

- Adiantum tetraphyllum* Humb. & Bonpl. ex Willd.
- Asplenium sphaerosporum* A. R. Smith
- Campyloneurum repens* (Aubl.) Presl
- Diplazium induratum* Blise
- Polypodium adelphum* Maxon
- Pteris chiapensis* A. R. Smith
- Pteris erosa* Mickel & Saital
- Thelypteris imbricata* (Liebm.) Reed
- Thelypteris ovata* R. St. John

puesto que no se han visto ejemplares de herbario que confirmen su presencia en el estado. En el caso de *A. tetraphyllum*, *P. adelphum* y *P. erosa* se sospecha que son coespecíficos con *A. trichochlaenum*, *P. subpetiolatum* y *P. orizabae* respectivamente.

Especies que no han sido registradas para Guerrero pero con una distribución amplia en el país o con poblaciones al noroeste, norte y sureste de la entidad con las siguientes:

- Adiantum latifolium* Lam.
- Anemia tomentosa* (Sav.) Sw. var. *mexicana* (Presl) Mickel
- Anogramma chaerophylla* (Desv.) Link
- Asplenium abscissum* Willd.
- Azolla filiculoides* Lam.
- Cheilanthes allosuroides* Mett.
- Cheilanthes complanata* A. R. Smith
- Cyrtomium remotisporum* (Fourn.) Morton
- Elaphoglossum mathewsonii* (Fée) Moore
- Elaphoglossum pringlei* (Daven.) C. Chr.
- Elaphoglossum tamillense* (Hook.) Moore
- Grammitis heteromorpha* (Hook. & Grev.) Morton
- Hemionitis elegans* Daven.
- Isoetes montezumae* D. C. Eaton
- Lindsaea stricta* (Sw.) Bryander
- Marsilea deflexa* A. Braun
- Marsilea mollis* Rob. & Fern.
- Nephrolepis biserrata* (Sw.) Schott
- Notholaena rosei* Maxon
- Ophioglossum engelmanii* Prantl
- Ophioglossum nudicaule* L. f.
- Pellaea pringlei* Daven.
- Polypodium sanctae-rosae* (Mawson) C. Chr.

- Polypodium martensii* Milt.
Selaginella landii Greenman & Pfeiffer
Selaginella rupincola Underw.
Selaginella sartorii Hieron.
Selaginella sellowii Hieron.
Thelypteris hispidula (Denn.) Reed

Es probable que algunas de estas especies se encuentren en la entidad, en particular las de afinidad terica, como son las correspondientes a *Cheilanthes*, *Hemionitis* y *Selaginella*, pues no se ha recolectado, a pesar del esfuerzo realizado, en algunas de las zonas más secas del estado. De cualquier modo, no se incluye ninguna en la lista de especies reconocidas, hasta no recolectarlas o ver material de herbario que constate su presencia.

El siguiente cuadro muestra con números un resumen de la diversidad pteridofítica en el estado de Guerrero.

Tabla 2. Síntesis numérica de la diversidad pteridofítica en el estado de Guerrero.

Familia	# géneros	# especies	Familia	# géneros	# especies
Psiotaceae	1	1	Pteridaceae	7	60
Equisetaceae	1	2	Farleriacées	1	1
Lycopodiaceae	1	10	Vittariaceae	3	5
Selaginellaceae	1	23	Dryopteridaceae	8	28
Ophioglossaceae	2	4	Oncleaceae	1	1
Marattiaceae	1	1	Woodsiaceae	4	16
Desmoneuraceae	1	1	Lomariopsidaceae	3	18
Schizaceae	2	9	Aspleniacées	1	27
Plagiogyriaceae	1	1	Elaphriaceae	2	11
Gleicheniaceae	2	5	Thelypteridaceae	1	21
Hymenophyllaceae	2	12	Bevalliacées	1	1
Dicksoniaceae	1	1	Polydiaceae	5	56
Lophosoriaceae	1	1	Grammitidaceae	3	11
Cyatheaceae	4	11	Marsileaceae	1	1
Dennstaedtiaceae	4	8	Salviniacées	1	1
Lindsaeaceae	2	3	Azollaceae	1	1

Como puede notarse, la familia Pteridaceae es la que mejor representada se encuentra en la entidad. Y esta, junto con las que tienen 4 o más géneros (Cyatheaceae, Dennstaedtiaceae, Dryopterida-

ceae, Woodsiaceae y Polypodiaceae), contienen el 52.5% de los géneros y el 50.4% de las especies. A su vez, los géneros mejor representados, con 10 o más especies [*Lycopodium* (10), *Selaginella* (23), *Adiantum* (19), *Cheilanthes* (22), *Pteris* (10), *Diplazium* (10), *Elaphoglossum* (16), *Asplenium* (27), *Blechnum* (10), *Thelypteris* (21) y *Polypodium* (22)], contienen 190 especies, lo que equivale al 54% del total registrado.

La comparación de los resultados con los datos obtenidos en otros trabajos florísticos regionales de pteridoflora muestra aspectos ya bien conocidos: el aumento de diversidad hacia el sur y sureste de la república y lo diferente de la composición florística entre los extremos geográficos de la nación.

Así, Guerrero con Chihuahua, México y Chiapas, comparte 31, 48 y 77 géneros, y 48, 137 y 292 especies respectivamente.

La gran discrepancia de números entre la pteridoflora de Oaxaca (657 ó 690 spp.) y la de Guerrero (340 spp.), merece un comentario aparte, dada su colindancia y su situación frente al Océano Pacífico.

La pregunta que surge de esta diferencia es ¿qué tan representativo es el listado obtenido en la presente revisión, considerando la cercanía de estos dos estados?

Si se toma en cuenta la distribución de los géneros y especies presentes en Oaxaca y ausentes en Guerrero, se encuentra que muchos de ellos tienen afinidad hacia la vertiente del Océano Atlántico (en México), quizás en relación con ambientes más cálido-húmedos ausentes en la vertiente del Pacífico. De los 25 géneros registrados en Oaxaca pero no en Guerrero, 12 (*Anetium*, *Cnemidaria*, *Danaea*, *Dictioxiphium*, *Jamesonia*, *Hecistopteris*, *Hemidictyum*,

Holodictyum, *Olfersia*, *Polybotrya*, *Schaffneria*, y *Stigmatopteris*) son endémicos de América y propias, excepto *Jamesonia*, de climas calidos o semicalidos húmedos y con representantes en la vertiente atlántica; otros 11 (*Cibotium*, *Culcita*, *Cyclopeltis*, *Didymochlaena*, *Histiopteris*, *Lomariopsis*, *Lonchitis*, *Loxoscaphe*, *Microgramma*, *Oleandra* y *Schizaea*) se encuentran tanto en los trópicos del Viejo Mundo como en los de América, pero también con representantes, por lo común, en zonas calido-húmedas de la cuenca atlántica. El total de especies registradas en Oaxaca y no en Guerrero que corresponden a estos géneros es de 36.

Como se ve, la gran diferencia está dada por las especies de los géneros que si se encuentran representados en la entidad. Pero aquí también sucede algo similar a lo expuesto acerca de los géneros ausentes. Al revisar la distribución geográfica de las especies no halladas de cuatro de los géneros más grandes, como son *Adiantum*, *Asplenium*, *Polypodium* y *Selaginella*, se encontró que 3 de 7, 22 de 29, 12 de 26 y 13 de 22 spp. respectivamente, sólo crecen en la vertiente atlántica. Algunas de las especies faltantes en Guerrero, por otra parte, tienen su límite norte de distribución en Oaxaca, precisamente en las zonas cálido-húmedas de la entidad.

Considerando lo anterior y el hecho de que "Nueva Galicia", con una superficie 2 veces mayor que la de Guerrero y con los mismos tipos de vegetación (Rzedowski & McVaugh, 1968), sólo tiene alrededor de 250 especies de pteridofitas (Mickel & Bittel, 1988), es muy probable que el estudio aquí presentado contenga el 95% de las especies nativas de este grupo para Guerrero.

Otro aspecto considerado en este apartado sobre la diversidad, es la referente a las formas de vida. Las pteridofitas en Guerrero,

presentan formas de vida desde las pequeñas hidrófitas flotantes de 1 a 3 cm (*Azolla* y *Salvinia*), hasta los helechos arbóreos de 8 a 10 m de altura (*Cyathea*, *Nephela*, *Sphaeropteris* y *Trichipteris*). La Tabla 3 muestra el número de especies por tipo de forma de vida, de acuerdo a Mueller-Dombois & Ellenberg (1974), de las pteridofitas de Guerrero (Apéndice 2).

Tabla 3. Número de especies por forma de vida de las pteridofitas de Guerrero.

Forma de vida *	# especies
Fanerofita herbácea cespitosa	2
Fanerofita rosulada	9
Camefita herbácea cespitosa	125
Camefita herbácea reptante	29
Camefita poiquilohídrica	51
Hemicriptofita arrosetada	3
Hemicriptofita cespitosa	13
Hemicriptofita reptante	10
Geofita rizomatosa cespitosa	23
Geofita rizomatosa reptante	7
Geofita rizomatosa solitaria	4
Epifita (Cam. poiq.) herbácea reptante	10
Epifita Camefita herbácea colgante	5
Epifita Camefita herbácea cespitosa	11
Epifita (Cam.) herbácea reptante	7
Epifita herbácea reptante	24
Epifita herbácea cespitosa	19
Hemiepifita reptante	1
Hidrofita flotante	2

* El paréntesis indica opción de forma de vida.

Como puede notarse, todas las pteridofitas en la entidad son perennes, y la mayor parte de ellas (66 %), son plantas que podemos encontrar, si bien no fertiles, si con hojas todo el año. Sólo las camefitas poiquilohídricas, hemicriptofitas y geofitas presentan un marchitamiento total de sus hojas durante la época seca del año.

Las camefitas son el tipo de forma de vida más abundante (205 especies), seguidas por las epífitas (76 especies) y sólo hay una especie semejante a una liana.

B) Distribución. Al igual que en otras regiones, en Guerrero muchas de las especies de pteridofitas están en general asociadas o abundan particularmente en sitios húmedos o cerca de corrientes de agua permanentes o intermitentes y, como regla general, conforme se pasa a zonas más húmedas hay un incremento de la diversidad (taxonómica y de formas de vida). Este hecho ha sido constatado en otros estudios florísticos de pteridofitas en México y América Latina (De la Sota, 1973; Leillinger, 1955; Lira & Ríos, 1981).

Como muestra indirecta de lo expuesto anteriormente, en la Tabla 4 se anota la distribución de especies por intervalo altitudinal.

Tabla 4. Número de especies por intervalo altitudinal en el estado de Guerrero.

Intervalo (mnm)	Nº especies
0 - 500	61
501 - 1000	117
1001 - 1500	115
1501 - 2000	178
2001 - 2500	164
2501 - 3000	88
3001 - 3500	18

Es claro, a partir de los datos, que el intervalo altitudinal donde mayor número de pteridofitas podemos encontrar en Guerrero se encuentra de los 1500 a los 2500 mnm, intervalo que coincide con las zonas de mayor precipitación en la entidad. Las cifras bajas de pteridofitas en los extremos de variación altitudinal son el resultado de la situación inversa, es decir, zonas donde llueve poco; aunque posiblemente también intervenga la temperatura como factor ecológico importante, sobre todo en las partes altas.

En la tabla 5 puede apreciarse que la distribución altitudinal

de las especies determina que los bosques de afinidad templada sean los de mayor diversidad pteridofítica.

Tabla 5. Número de especies de pteridofitas por tipo de vegetación en el estado de Guerrero.

Tipo de vegetación	# especies
Bosque de Coníferas	205
Bosque de Quercus	186
Bosque Mesófilo de Montaña	162
Bosque Tropical Subcaducifolio	79
Bosque de Galería	41
Bosque Tropical Caducifolio	29
Matorral Xerófilo	13
Tular	5
Vegetación Flotante	2
Manglar	1

Cabe señalar que, de acuerdo solamente a los datos del autor, el bosque mesófilo de montaña resultaba como el tipo de vegetación que mayor diversidad (taxonómica y de formas de vida) presentaba, pero al sumar los datos de otros colectores derivó en lo que se muestra. Aun así, se considera que el bosque mesófilo es el más diverso, ya que 40 de las 162 especies registradas para este tipo de comunidades, se encuentran solo en él. En tanto que sólo 30 de los bosques de coníferas y 17 de los bosques de Quercus se encuentran exclusivamente en ellos (Apéndice 2). Además hay que tener en cuenta que tanto los bosques de coníferas como los bosques de Quercus, se encuentran en una amplia variedad de condiciones ambientales, lo cual repercute en fuertes contrastes de composición florística, cosa que no ocurre con el bosque mesófilo de montaña.

La diversidad y abundancia de formas de vida por tipo de vegetación también va en aumento conforme se pasa de las comunidades vegetales de zonas bajas y secas a las de zonas altas y húmedas (tabla 6).

Tabla 6. Relación entre formas de vida y tipo de vegetación en la pteridoflora guerrerense.

	Fanerofita cesp rosul	Camefita poiq rep cesp	Hemicriptofita rep cesp arros	Geofita rep cesp sol	Epifita colg rep cesp
BC	2 6	29 23	74 2	5 2	4 9 3 2 29 21
BG	2 4	38 18	53 4	6 2	6 18 3 2 23 10
BMM	1 6	5 15	72 1	4 1	1 1 5 31 23
BTEC	3	12 7	33 10	1 3 4 1	5 7
BTC					
MX					
VA(BG)		5 1	2 1	1 2 1 8	1 1
VA(T)				1 1	
VA(M)				1	

Como puede apreciarse, tanto en el bosque tropical caducifolio como en el matorral xerófilo, hay una predominancia de formas de vida con marcada estacionalidad en su desarrollo (camefitas poiquilohídricas, hemicriptofitas y geofitas). Por el contrario, en los bosques de coníferas, de *Quercus* y mesófilo de montaña, las camefitas reptantes y cespitosas son en conjunto mucho más diversas que cualquier otro grupo de forma de vida. Se nota, sin embargo, que los conjuntos de camefitas poiquilohídricas, hemicriptofitas y geofitas son, en los bosques de coníferas y *Quercus*, más grandes que los correspondientes en el bosque mesófilo de montaña; ello es debido a la presencia de comunidades de estos tipos de vegetación en regiones con poca precipitación, en particular en el caso de los bosques de *Quercus*. En cambio, en el bosque mesófilo hay un poco más de epífitas que en los de coníferas y *Quercus*.

Por otra parte, la distribución hasta ahora conocida de las especies de pteridofitas de Guerrero se puede delinear en patrones geográficos que están muy relacionados con la fisiografía del estado y en consecuencia con otras características del medio.

La mayor parte de las especies se encuentran en las zonas

montañosas, sea en las sierras del norte o en la sierra madre del sur, por arriba de los 1200 msnm, en continuidad con las sierras de Centro y Sudamérica.

Las especies que se desarrollan en la vertiente pacífica, sobre todo por debajo de los 2400 msnm, se puede decir que son casi exclusivas de esta unidad fisiográfica. Incluso hay géneros completos que prácticamente no rebasan estos límites, como por ejemplo *Ananthacorus*, *Bolbitis*, *Ctenitis*, *Hypolepis*, *Lastreopsis*, *Lindsaea*, *Loxogramme*, *Lygodium*, *Marattia*, *Odontosoria*, *Saccoloma*, *Sphaeropteris* y *Trichipteris*.

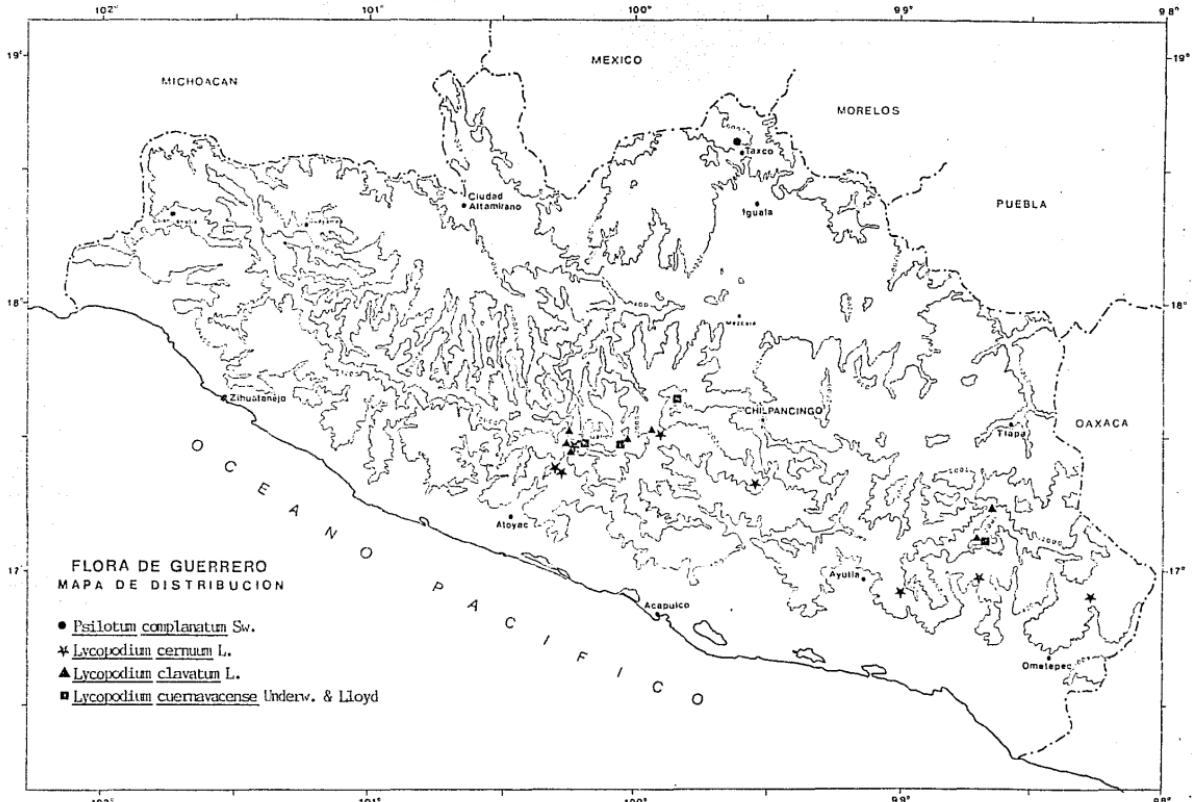
El grupo de especies compartido entre las sierras septentrionales y la sierra madre del sur, corresponden, en buena parte, a entidades taxonómicas de bosques templados o semicálidos comparativamente menos húmedos que los de la vertiente pacífica, tal es el caso de *Adiantum andicola*, *A. poiretii*, *Anemia adiantifolia*, *Asplenium monanthes*, *Bommeria pedata*, *Botrychium schaffneri*, *Cheilanthes hirsuta*, *Notholaena incana*, *Polypodium fuscopetiolatum*, *Pteridium feei*, *Selaginella delicatissima* y *Thelypteris puberula*. Las se sitúa más húmedas, correspondientes al bosque mesófilo de montaña, como *Asplenium cuspidatum*, es raro que se encuentren en ambos macizos montañosos, pero es frecuente hallar especies de amplia distribución que se presentan en las cañadas de las dos serranías.

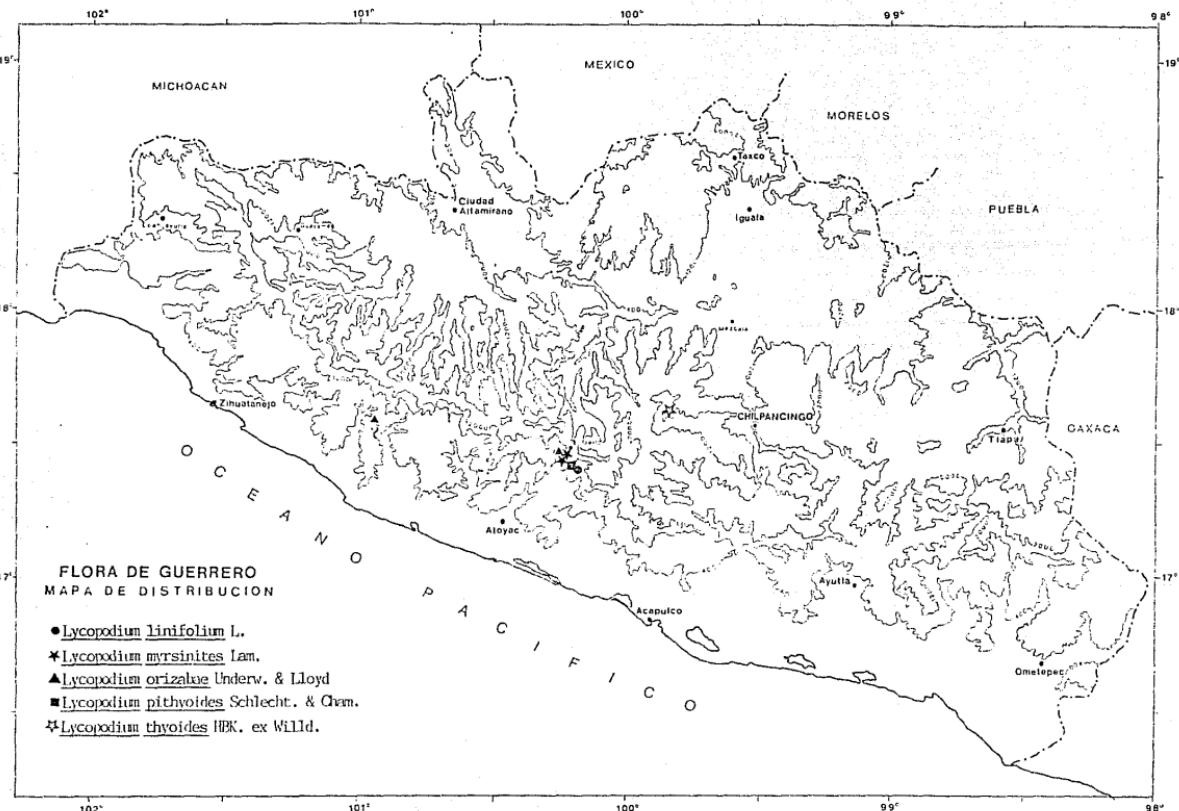
La distribución de las especies de la cuenca del río Balsas, por abajo de los 1400 ~ 1600 msnm, presenta una relación marcada con la flora pteridofítica encontrada en las zonas verdesfitas de la república. Entre ellas encontramos a *Adiantum tricholepis*, *Anemia mexicana*, *Cheilanthes myriophylla*, *Notholaena brachypus*, *N. candida*,

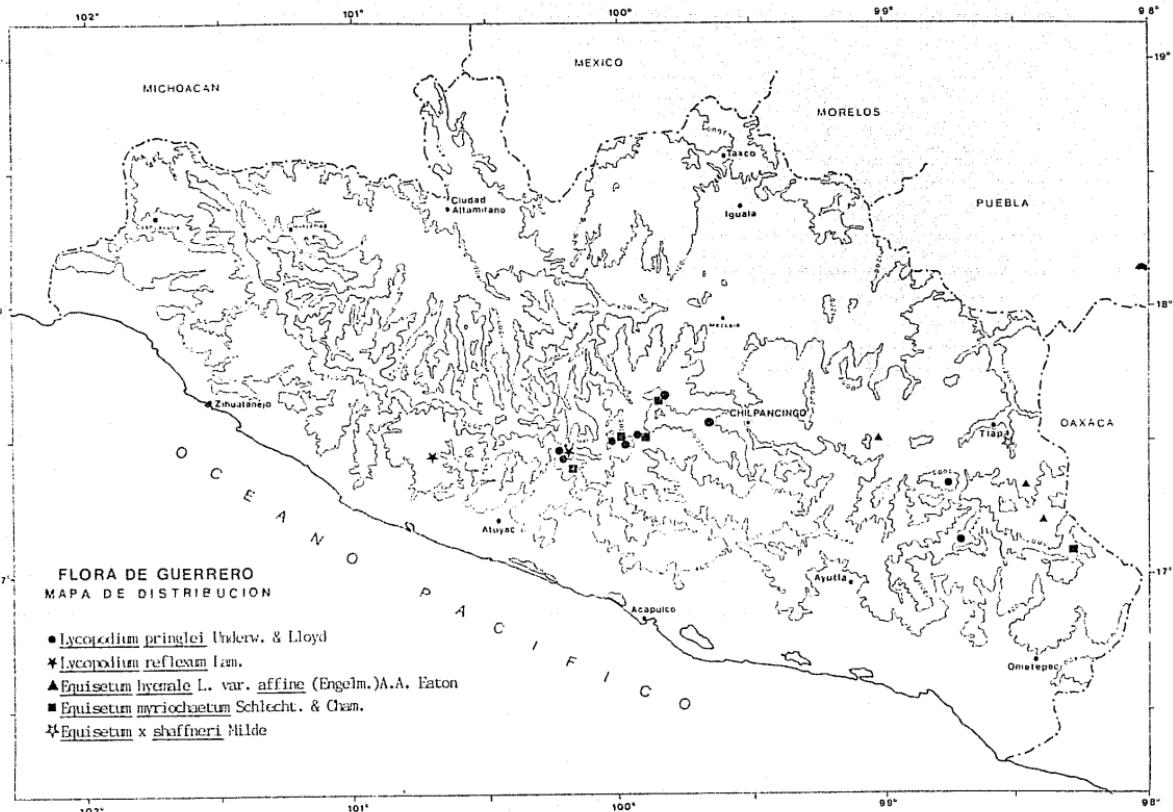
N. schaffneri, *Selaginella lepidophylla*, *S. reflexa* y *S. wrightii*.

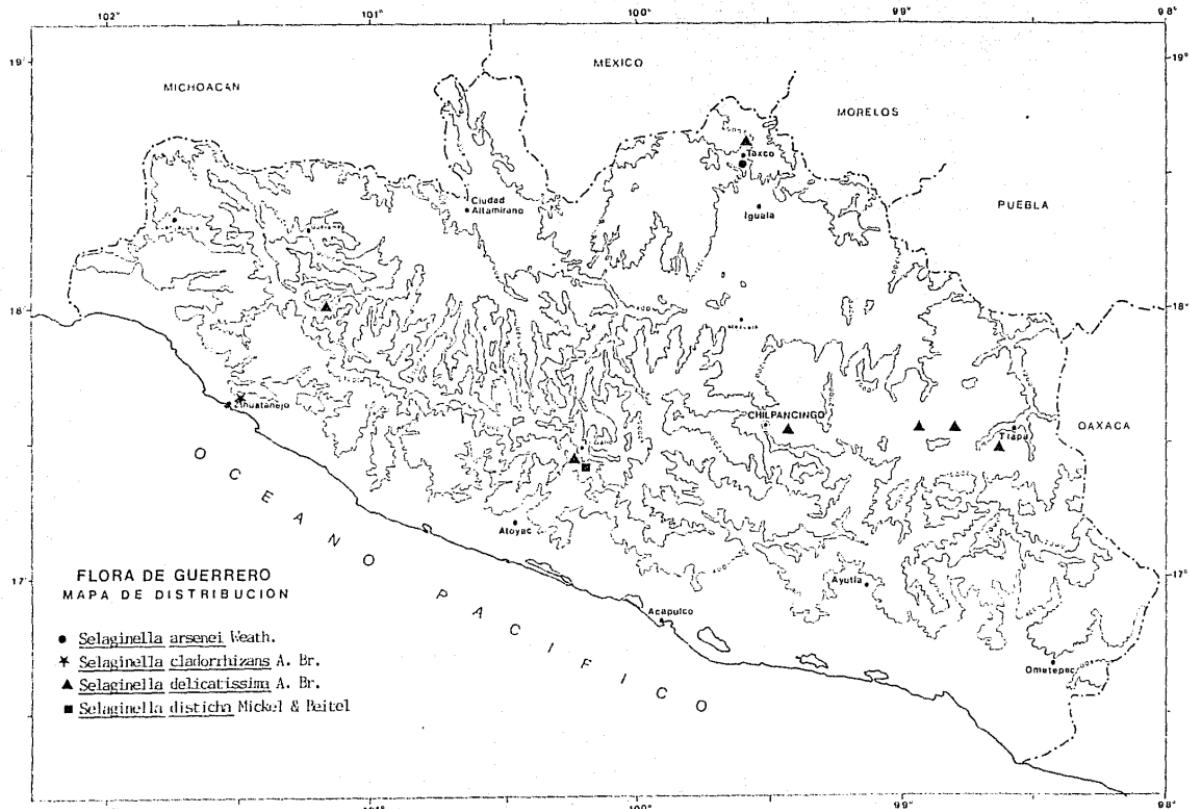
Las especies de la región de La Costa (sobre todo por abajo de los 1000 msnm) se dividen en dos subgrupos: las que tienen relación con las de amplia distribución hacia Centro y Sudamérica e incluso Las Antillas y las propias o endémicas de la costa oeste de México. En el primer caso se encuentran especies como *Acrostichum danaefolium*, *Adiantopsis chlorophylla*, *Adiantum princeps*, *Anemia phyllitidis*, *Asplenium hoffmannii*, *Blechnum gracile*, *Phlebodium decumanum*, *Pteris grandifolia*, *Selaginella eurynota*, y *S. sertata*. Entre las especies del segundo conjunto se tiene a *Adiantum oaxacanum*, *Cheilanthes skinneri*, *Hemionitis levyi* y *Selaginella tarda*.

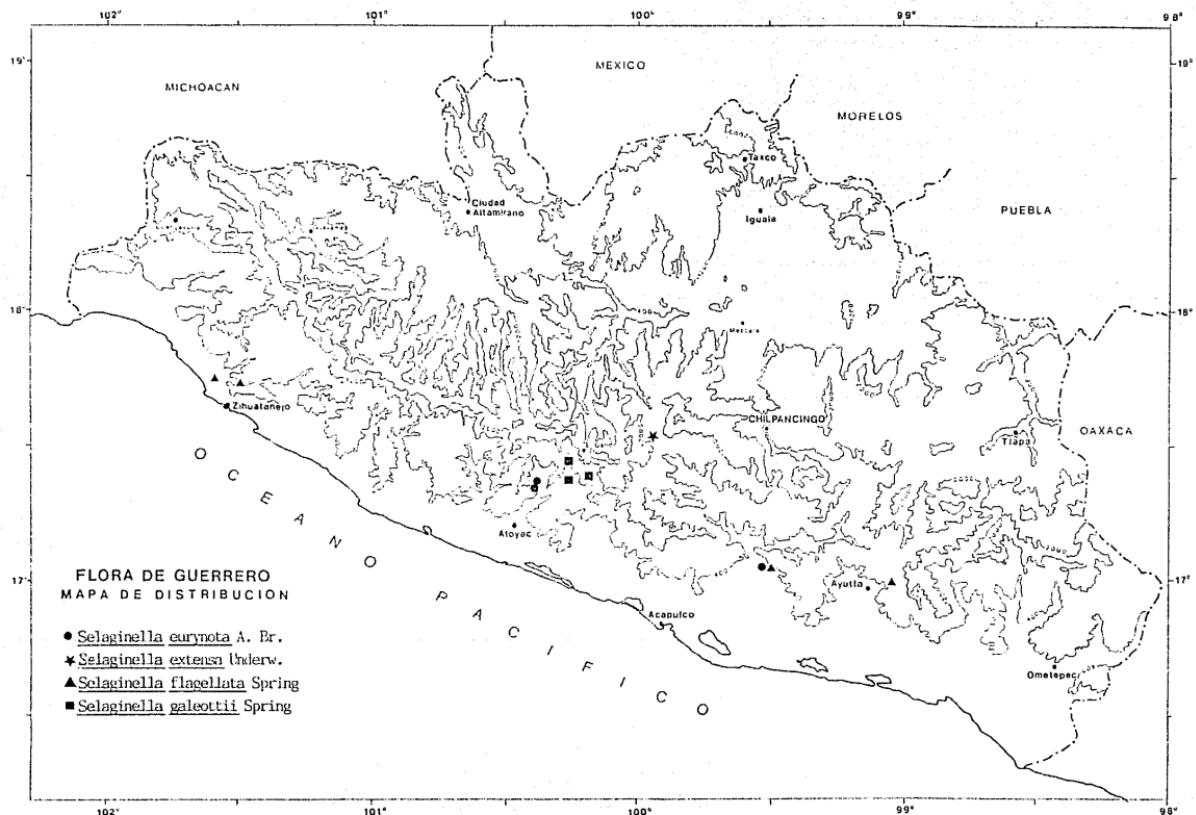
Enseguida se presentan los mapas de distribución de las especies registradas para el estado.

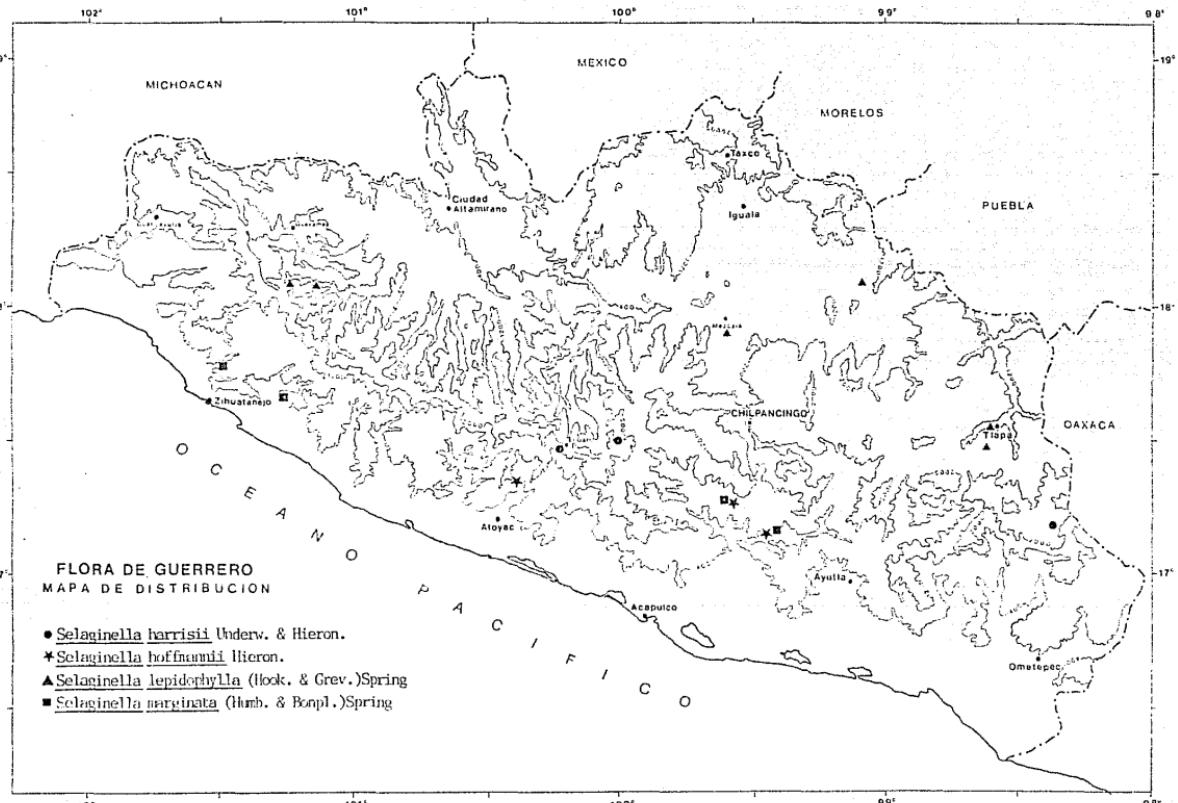


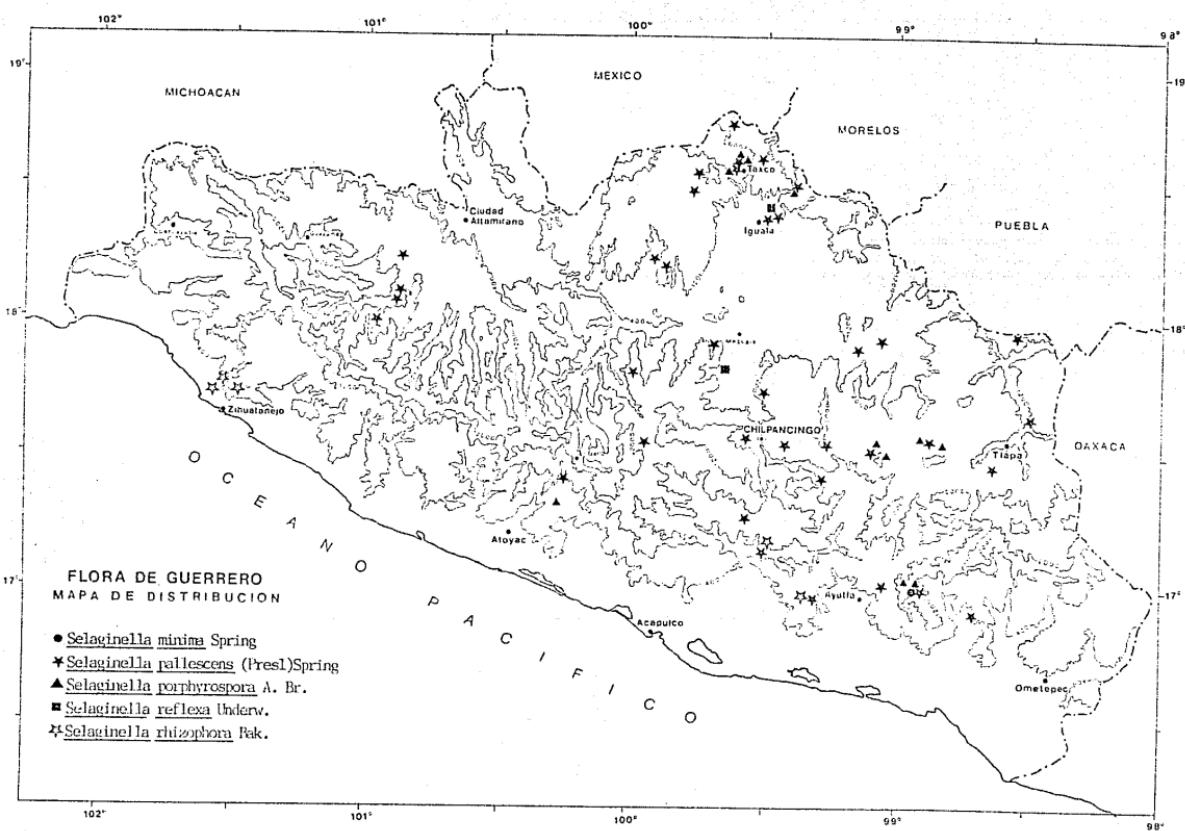


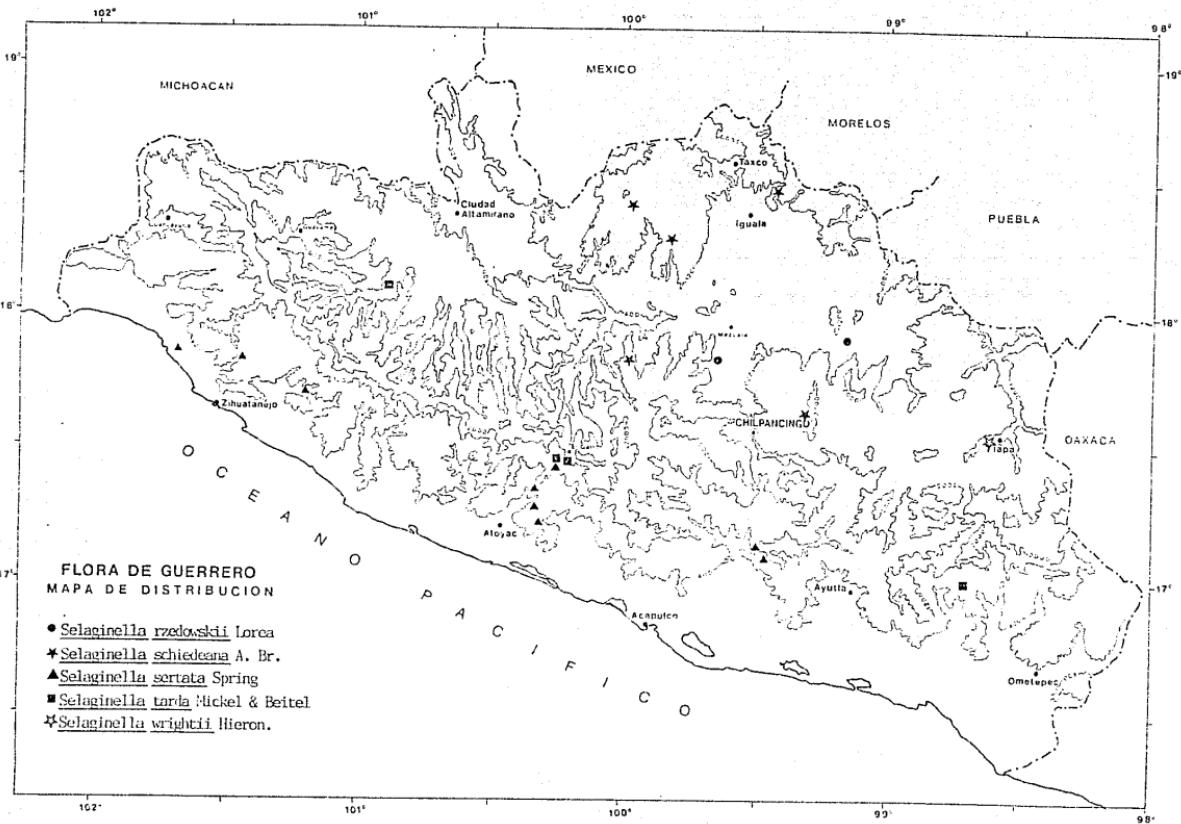


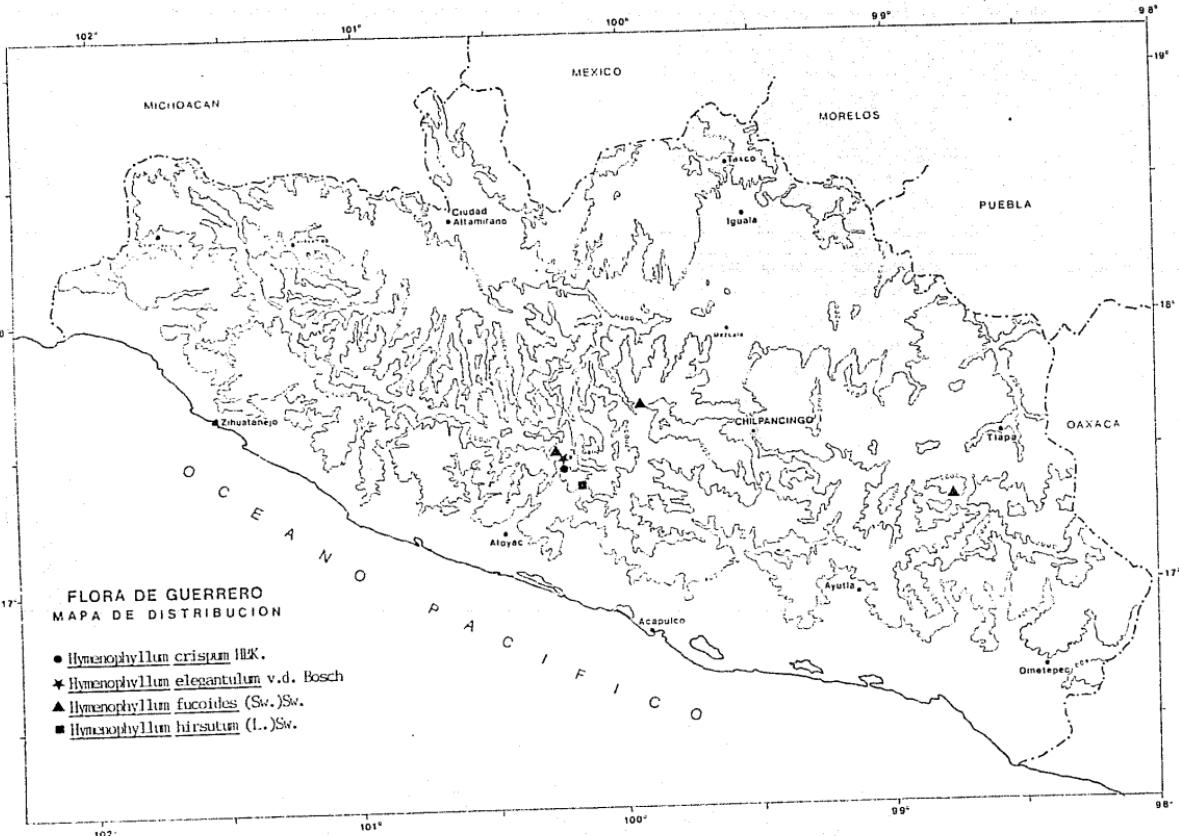


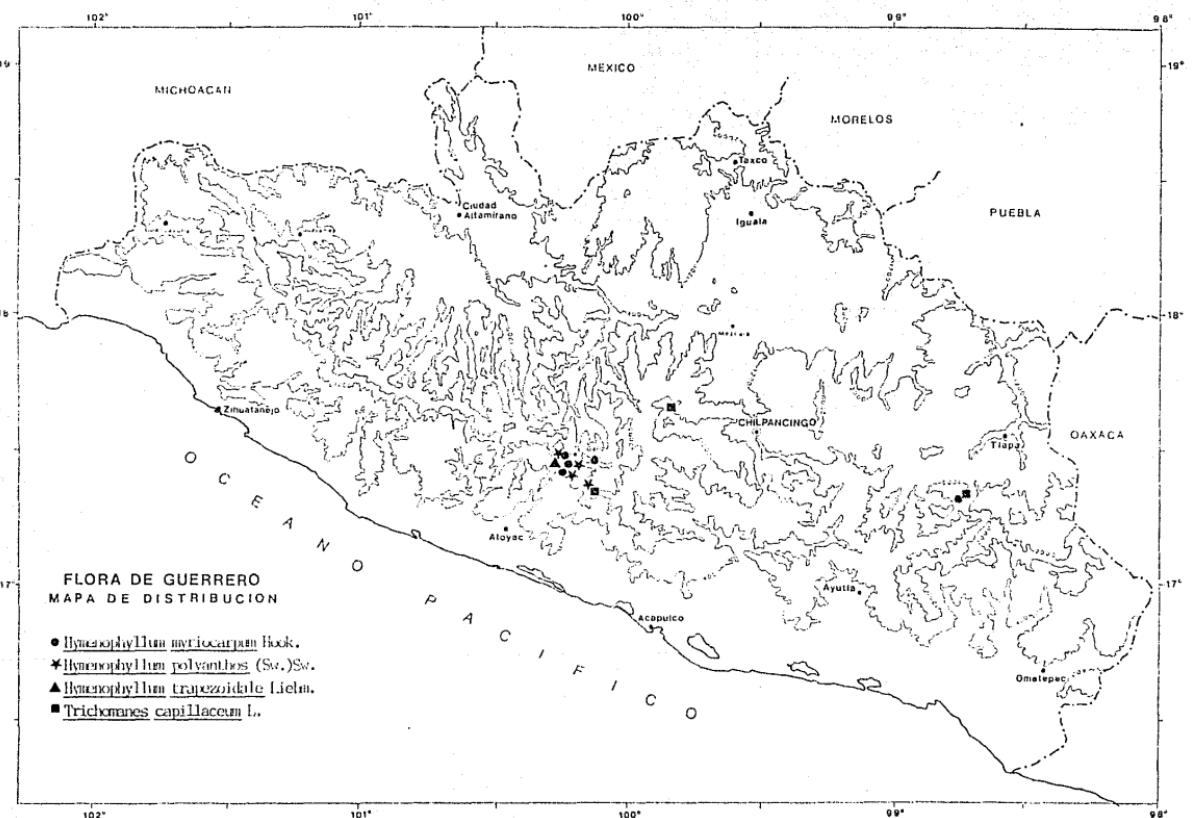


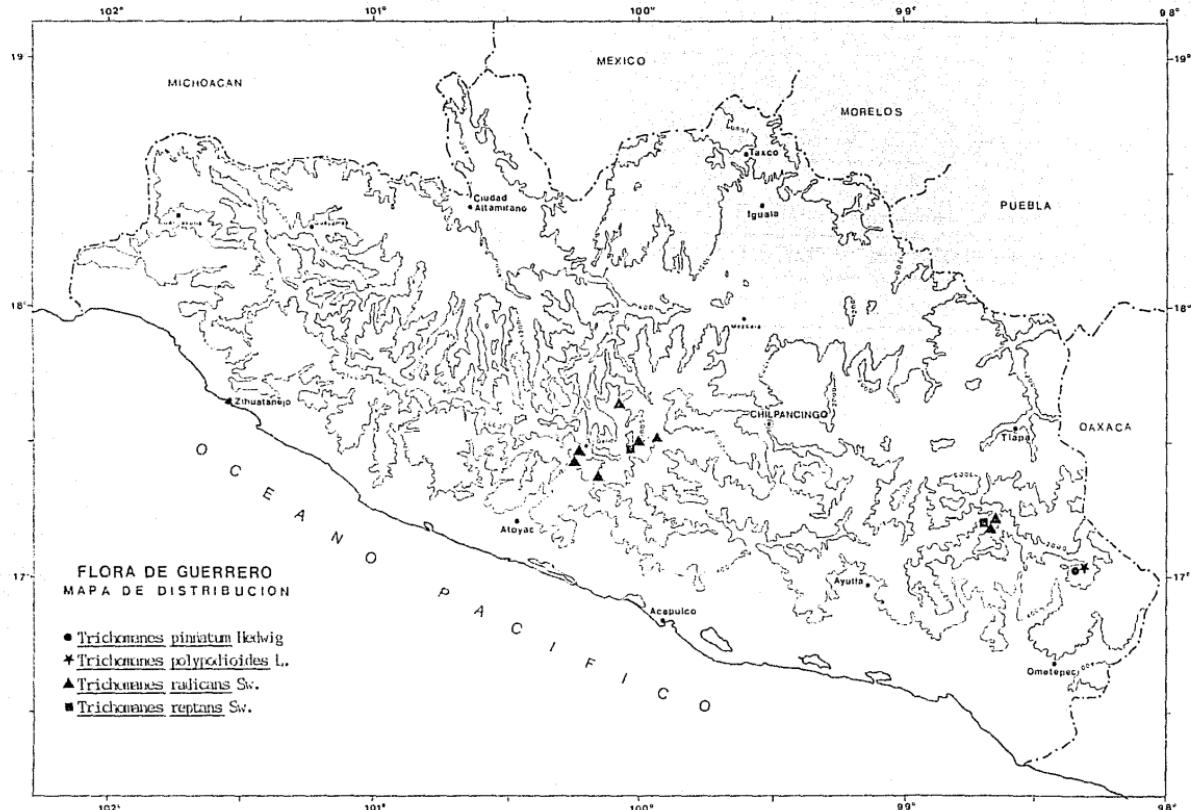


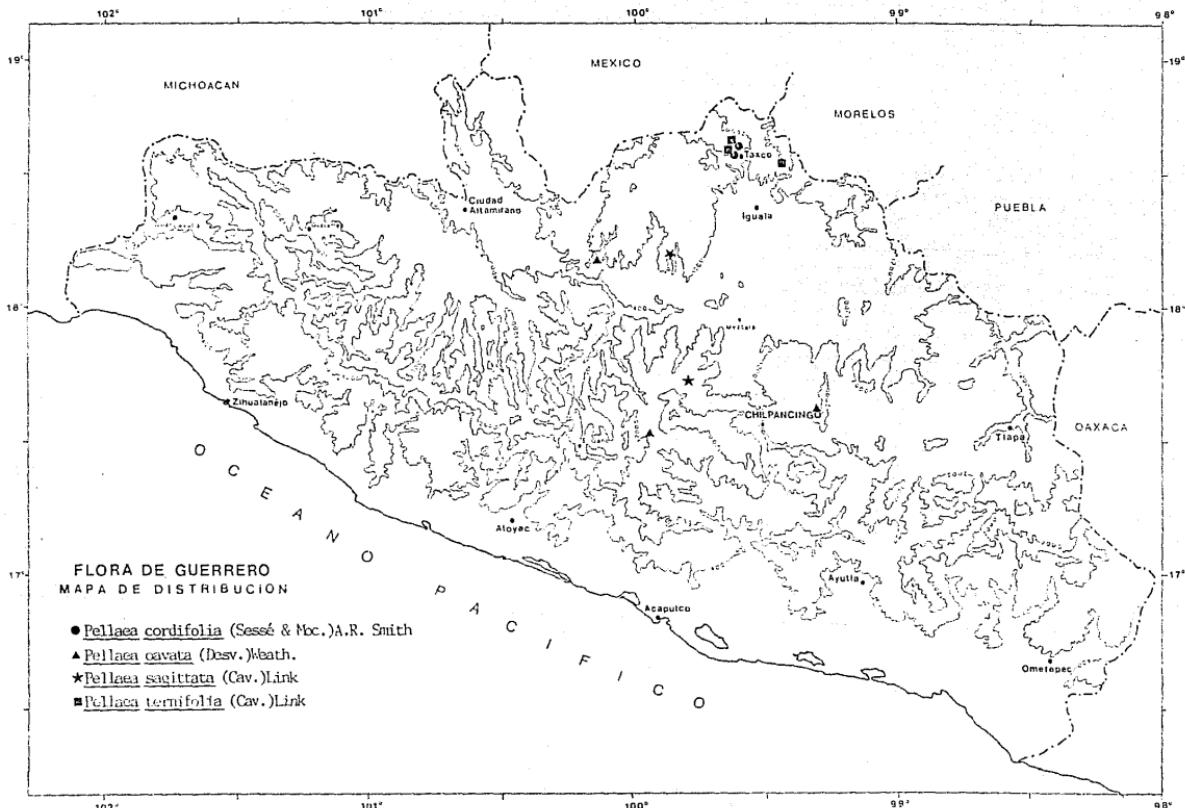


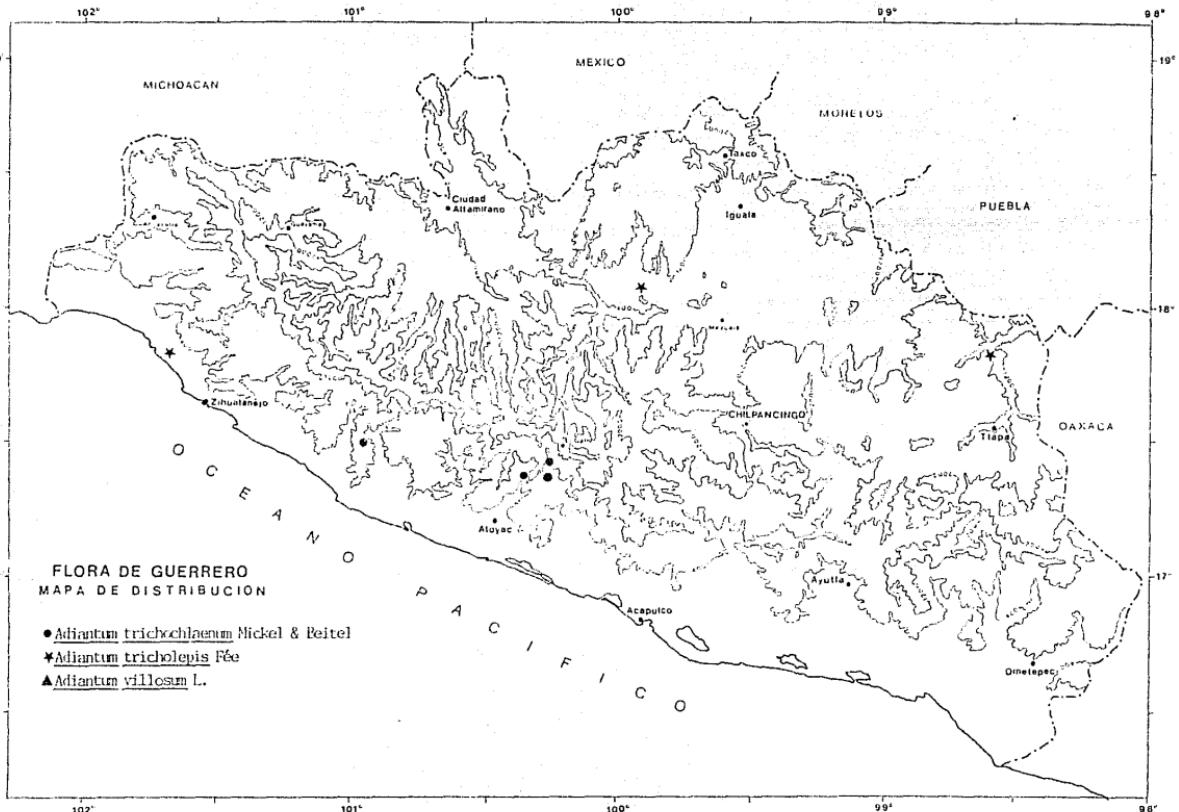


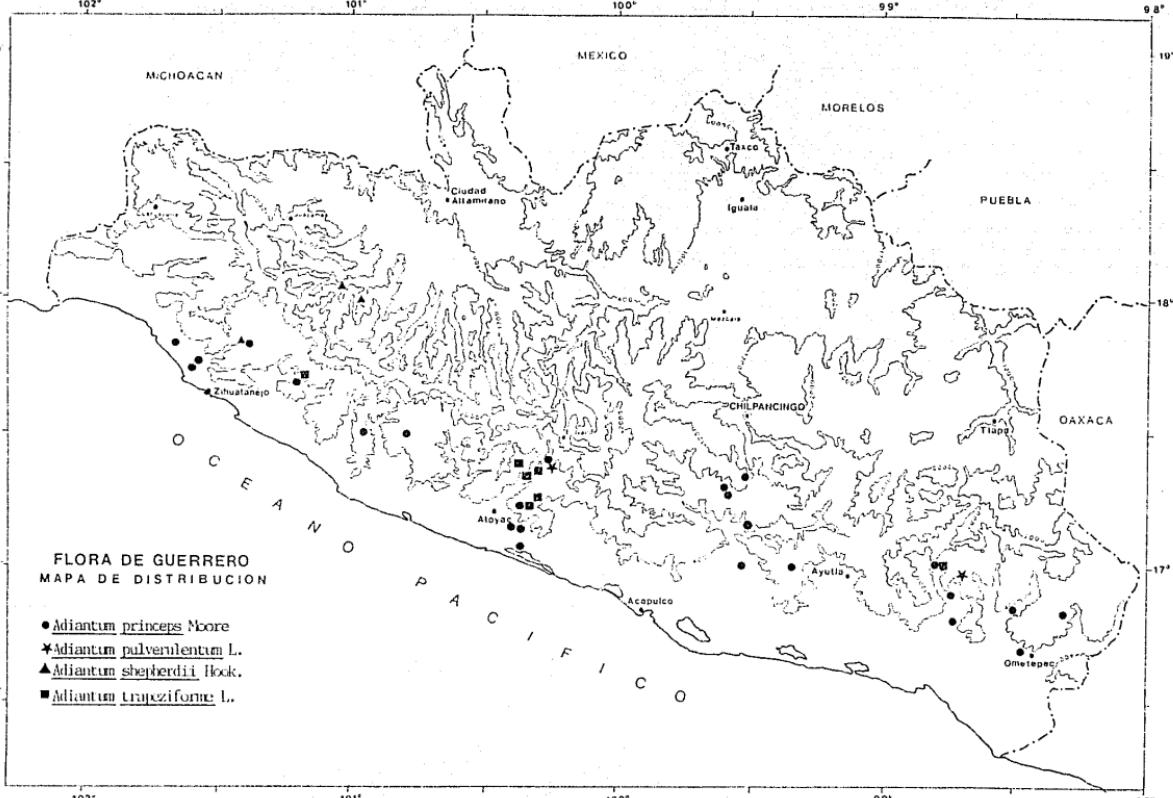


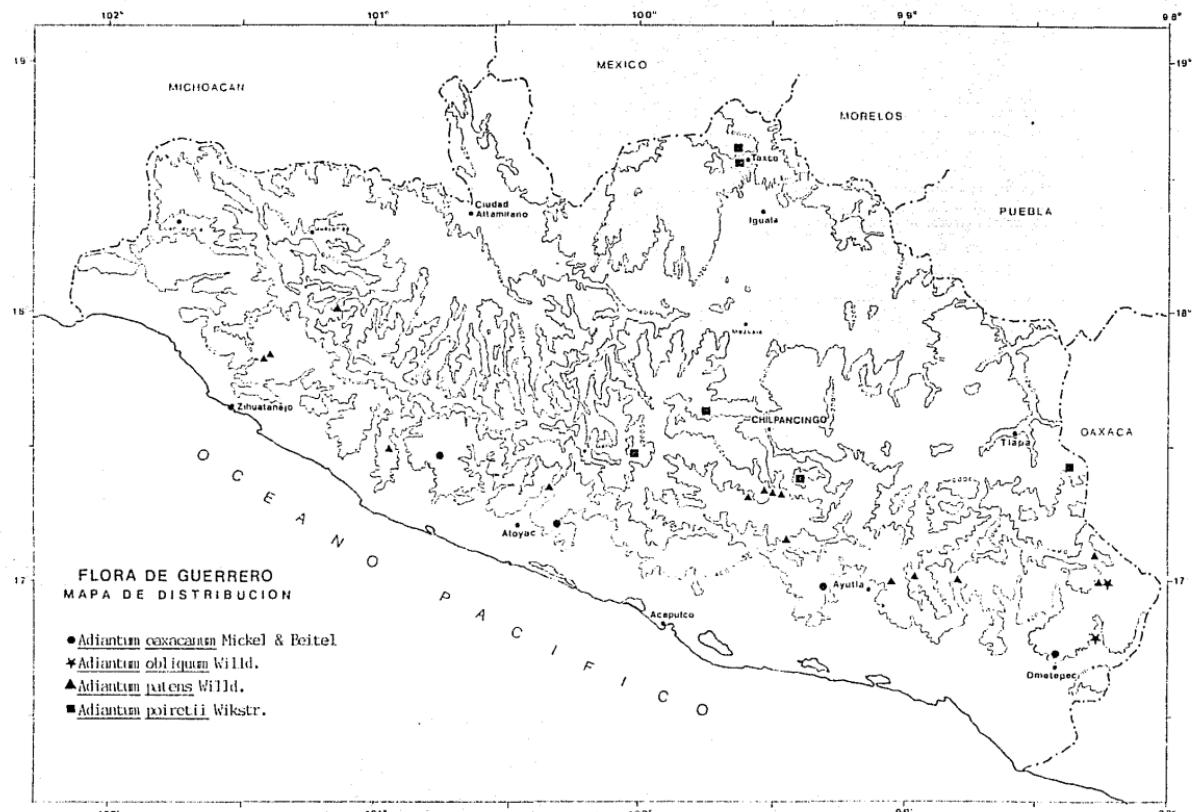


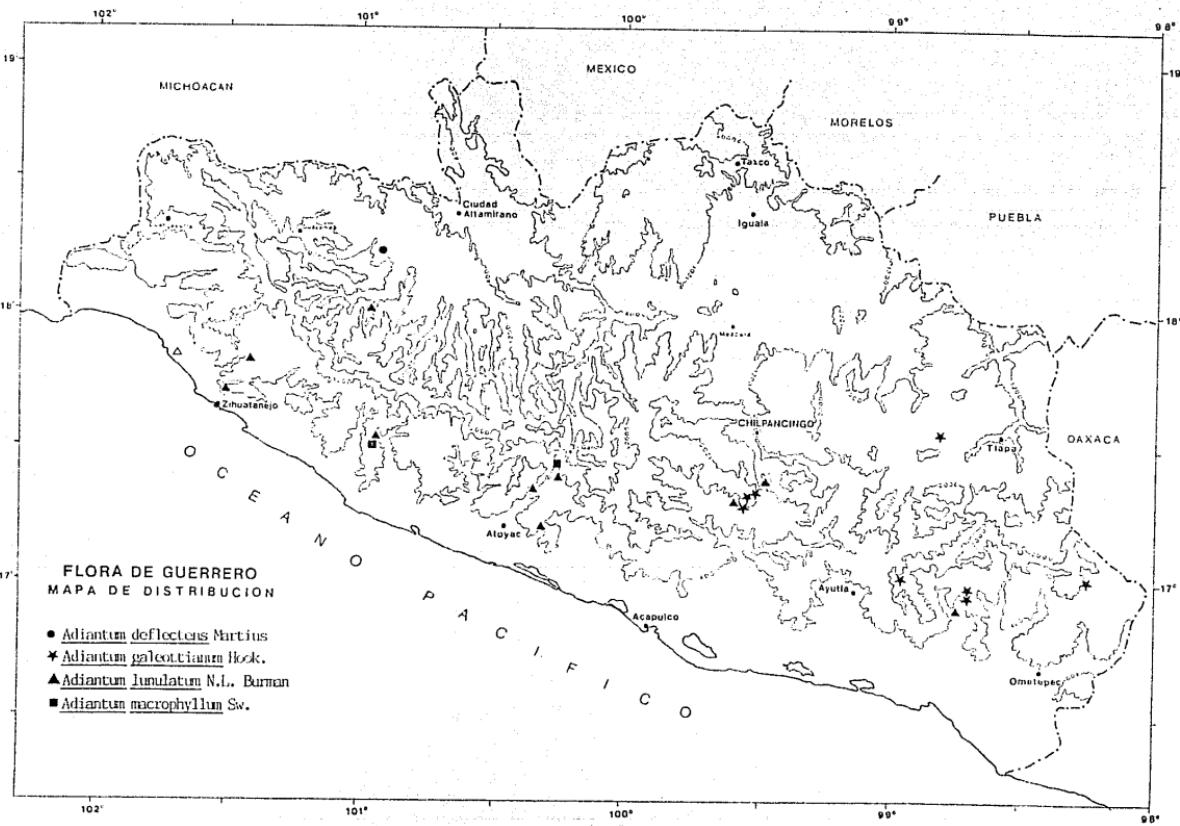






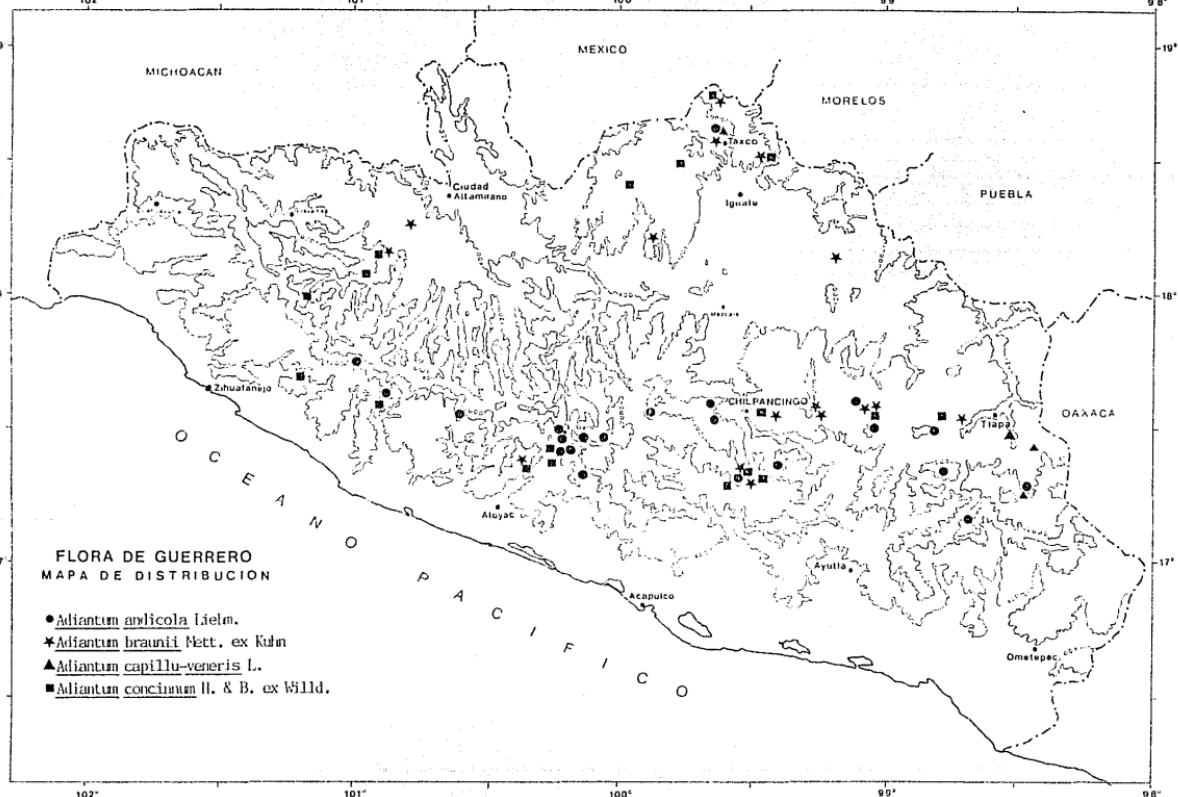


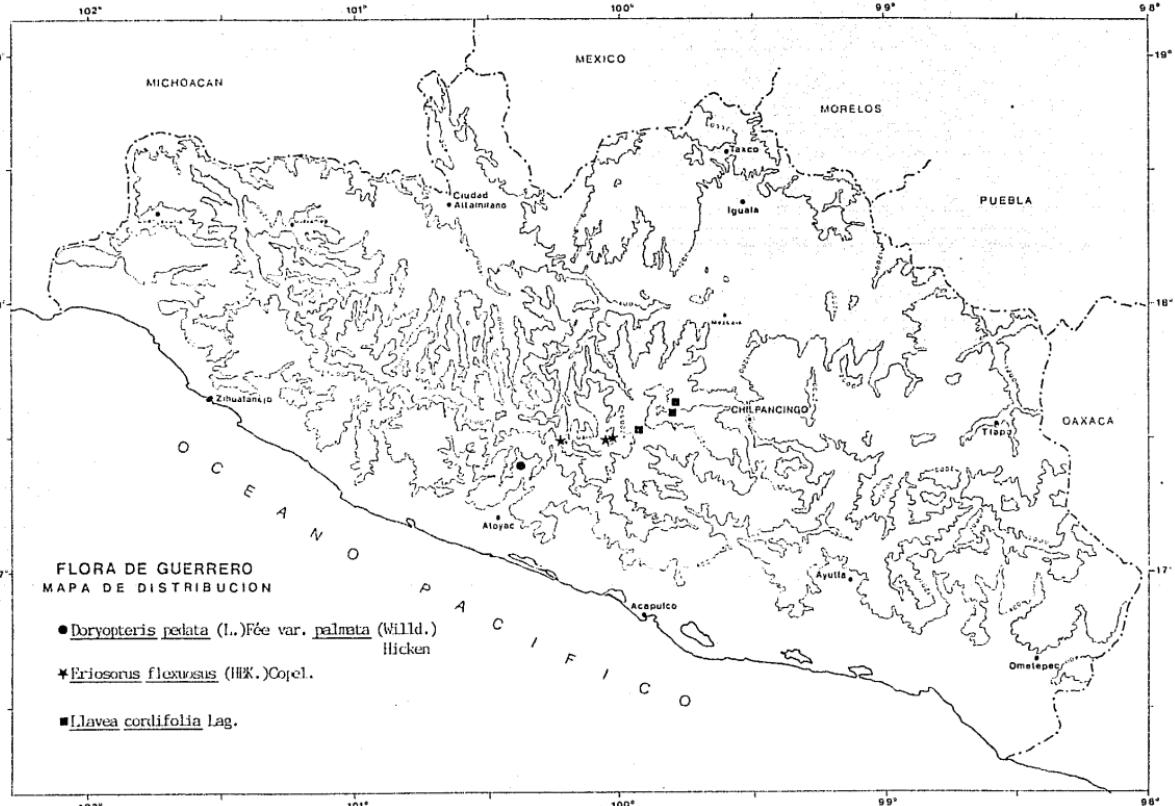




**FLORA DE GUERRERO
MAPA DE DISTRIBUCION**

- *Adiantum deflectens* Martius
- * *Adiantum paleotrichum* Hook.
- ▲ *Adiantum fulvum* N.L. Burman
- *Adiantum macrophyllum* Sw.





102°

101°

100°

0°

8°

MICHOCAN

MEXICO

MORELOS

PUEBLA

OAXACA

O

C

E

A

N

FLORA DE GUERRERO
MAPA DE DISTRIBUCION

- *Pteris biaurita* L.
- ▲ *Pteris cretica* L.
- ★ *Pteris grandifolia* L.
- *Pteris longifolia* L.
- ☆ *Pteris mexicana* (Pfe.) Fourn.

10°

16°

17°

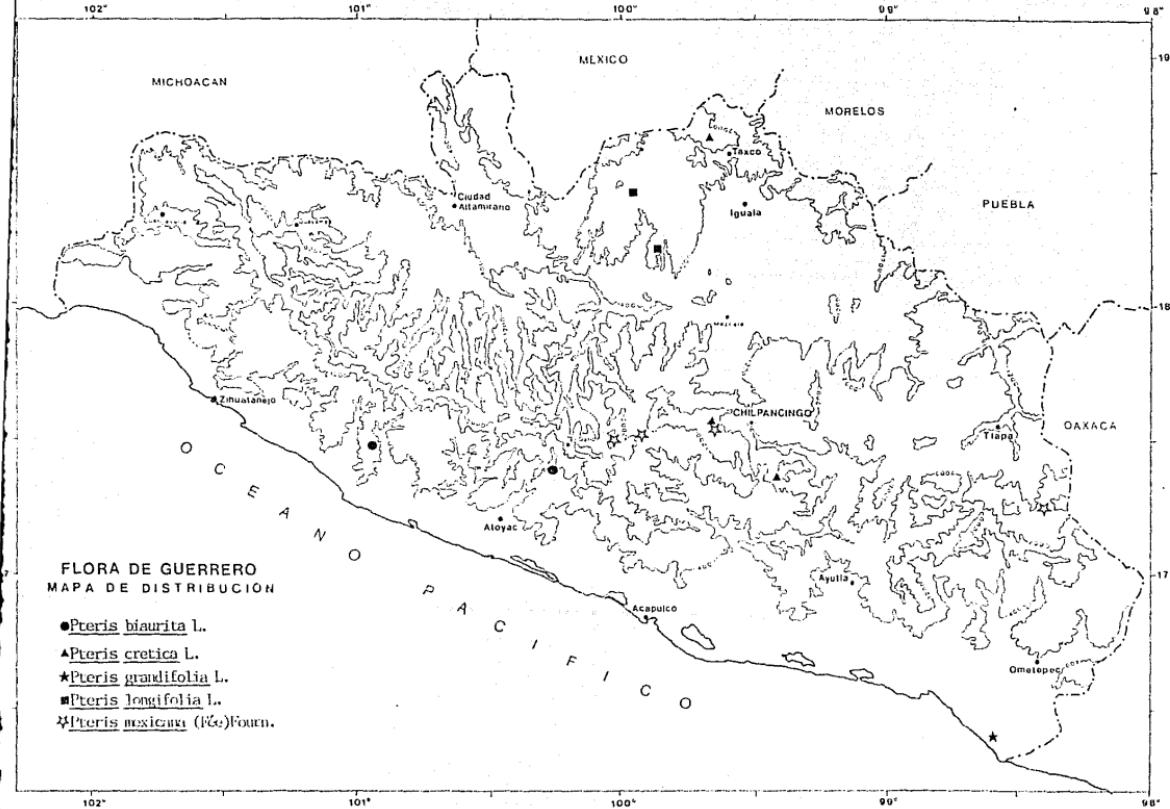
9°

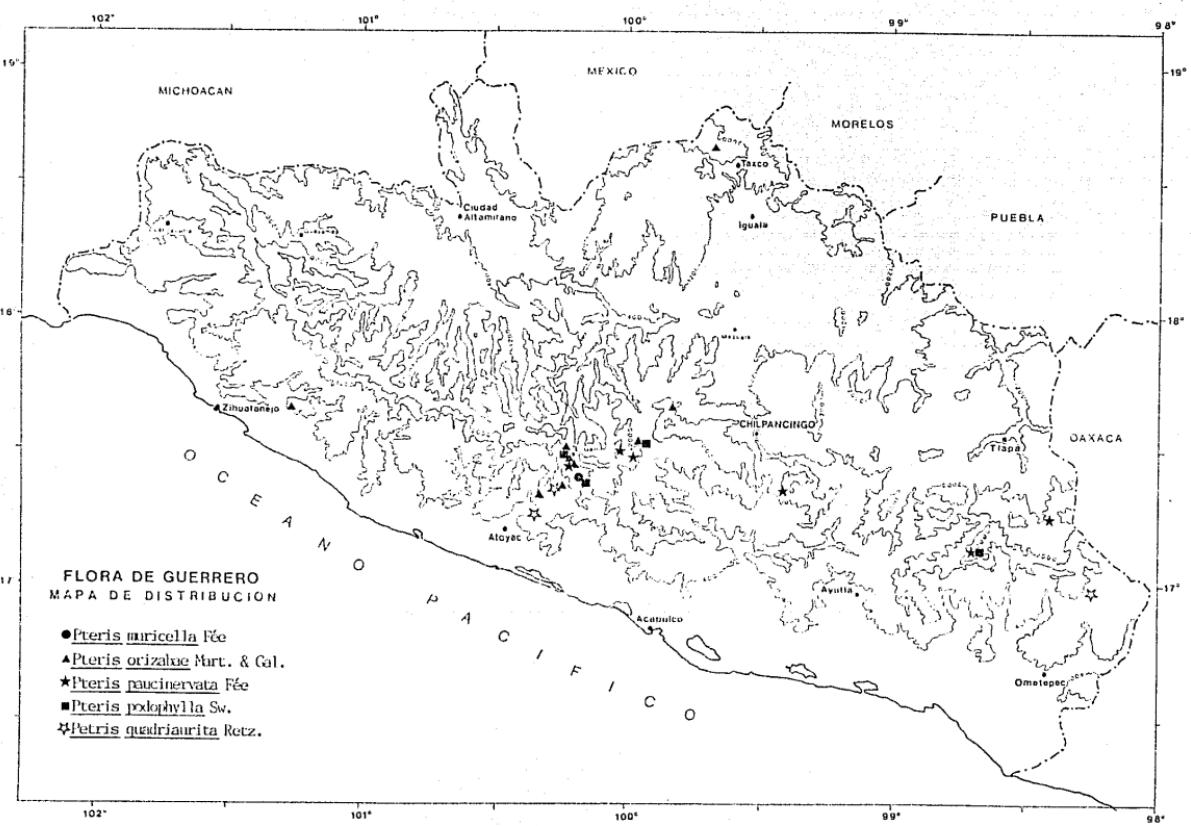
101°

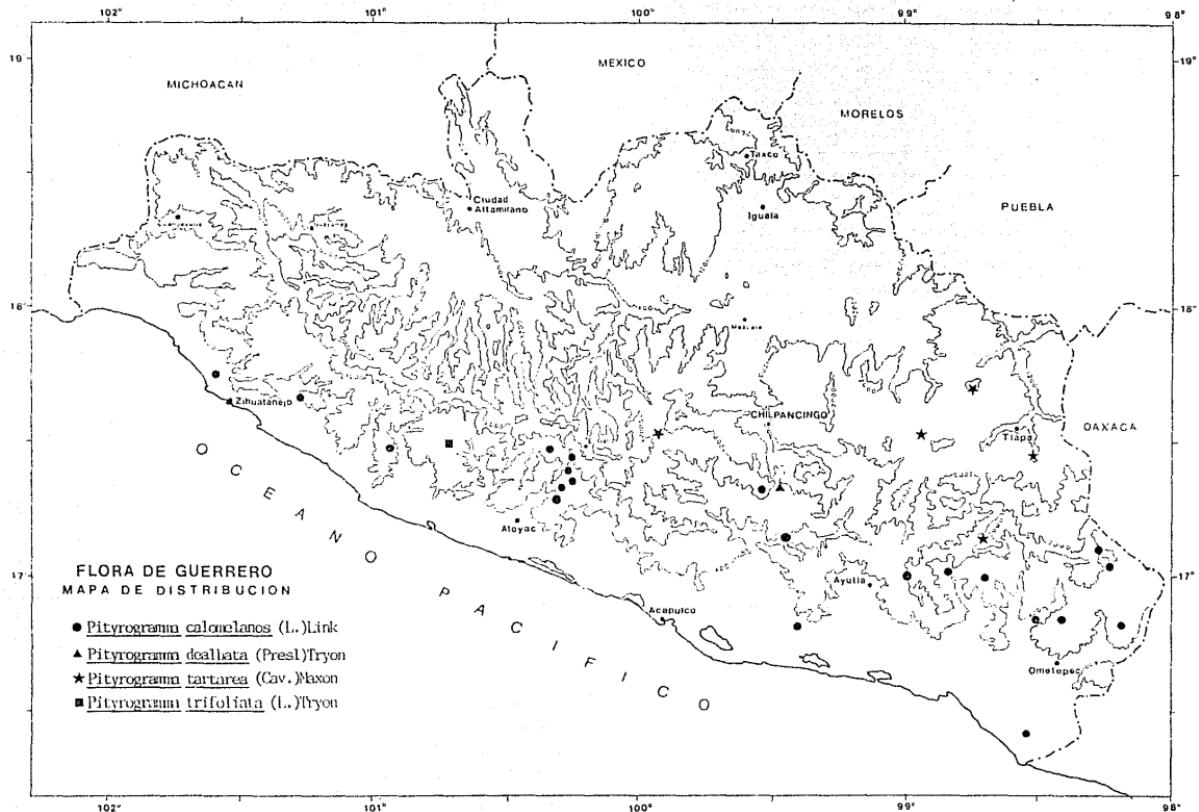
100°

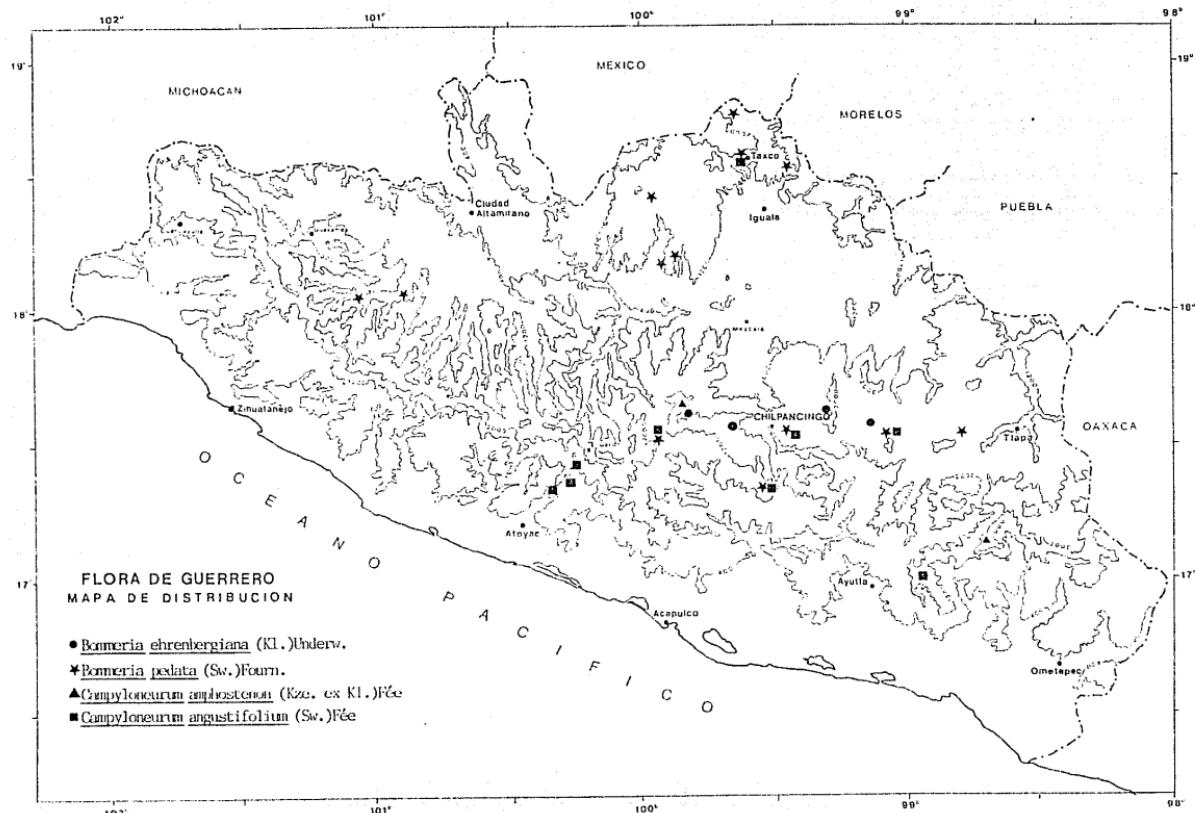
90°

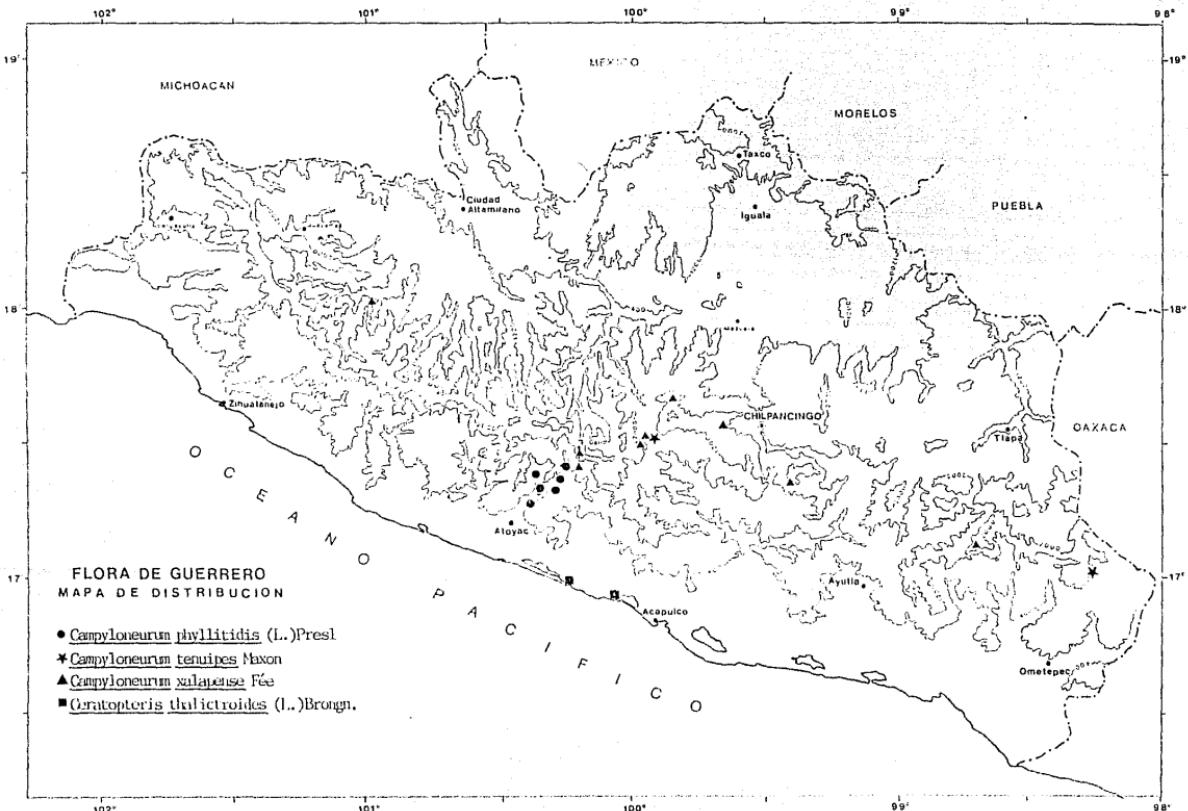
8°

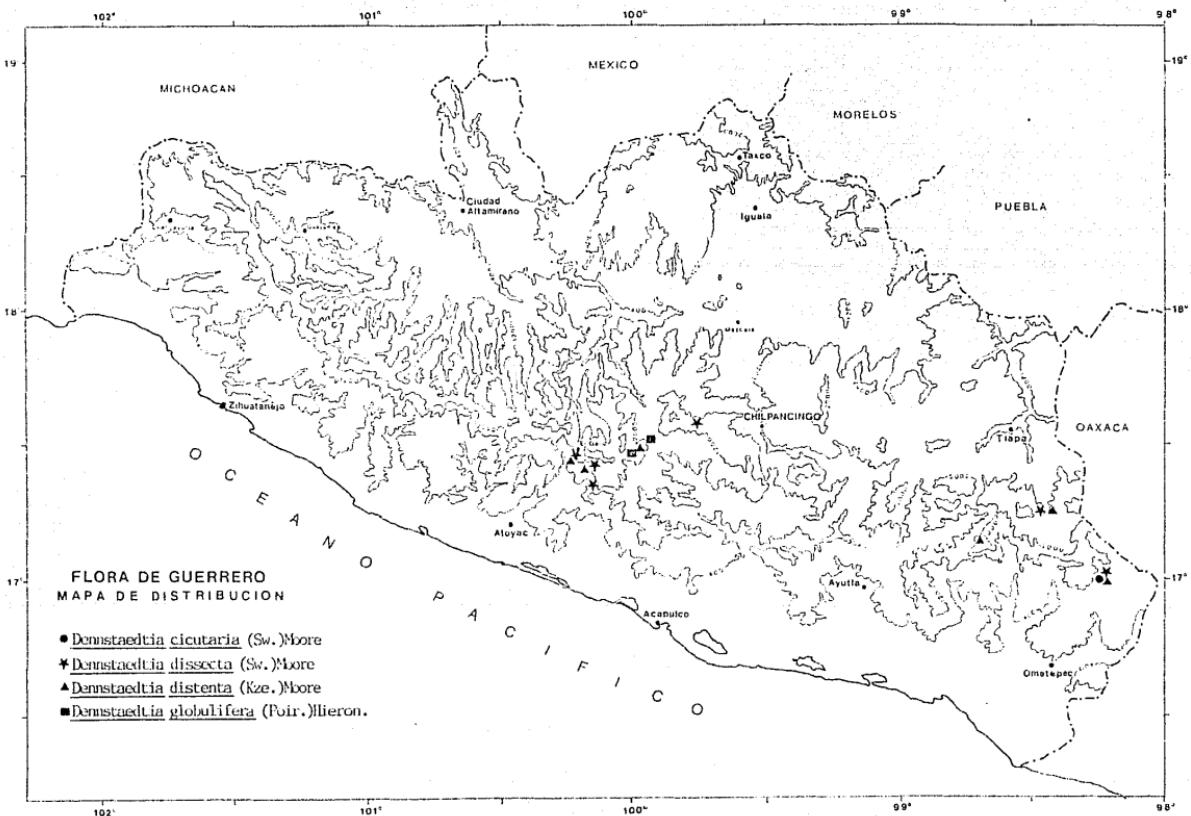


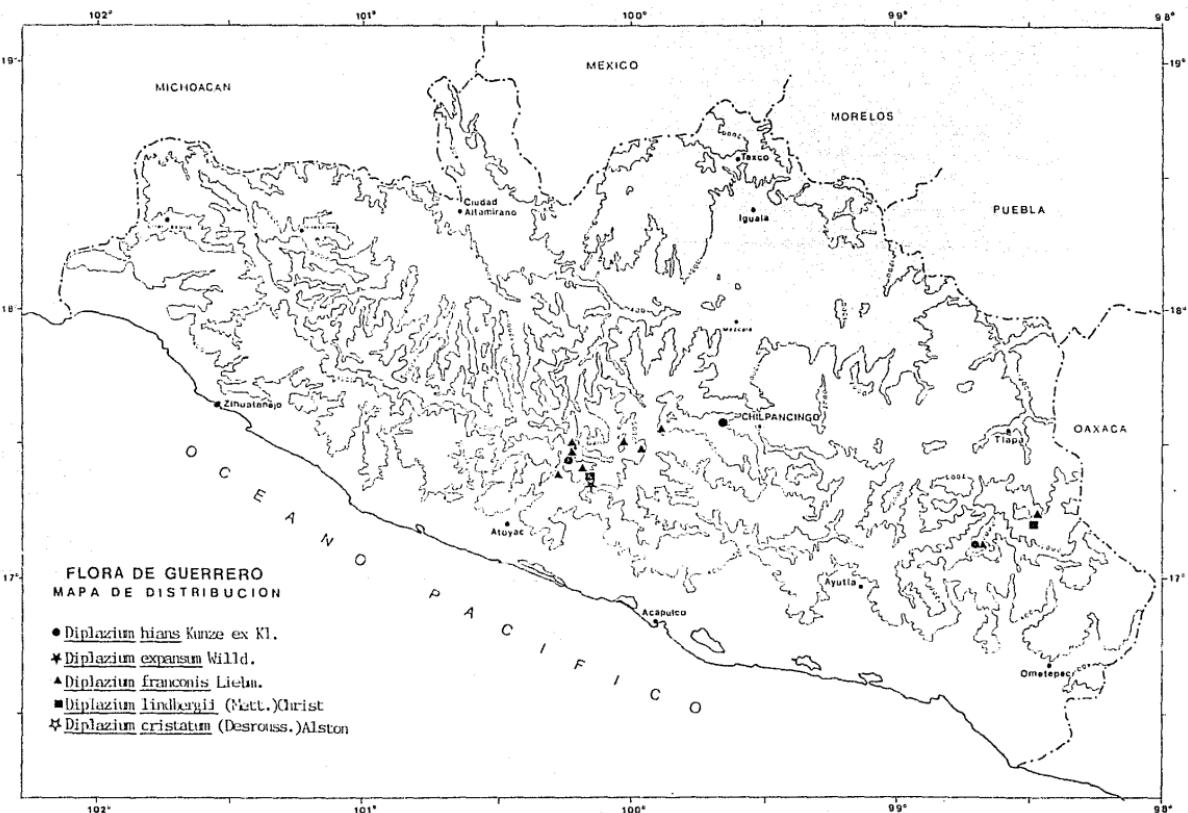


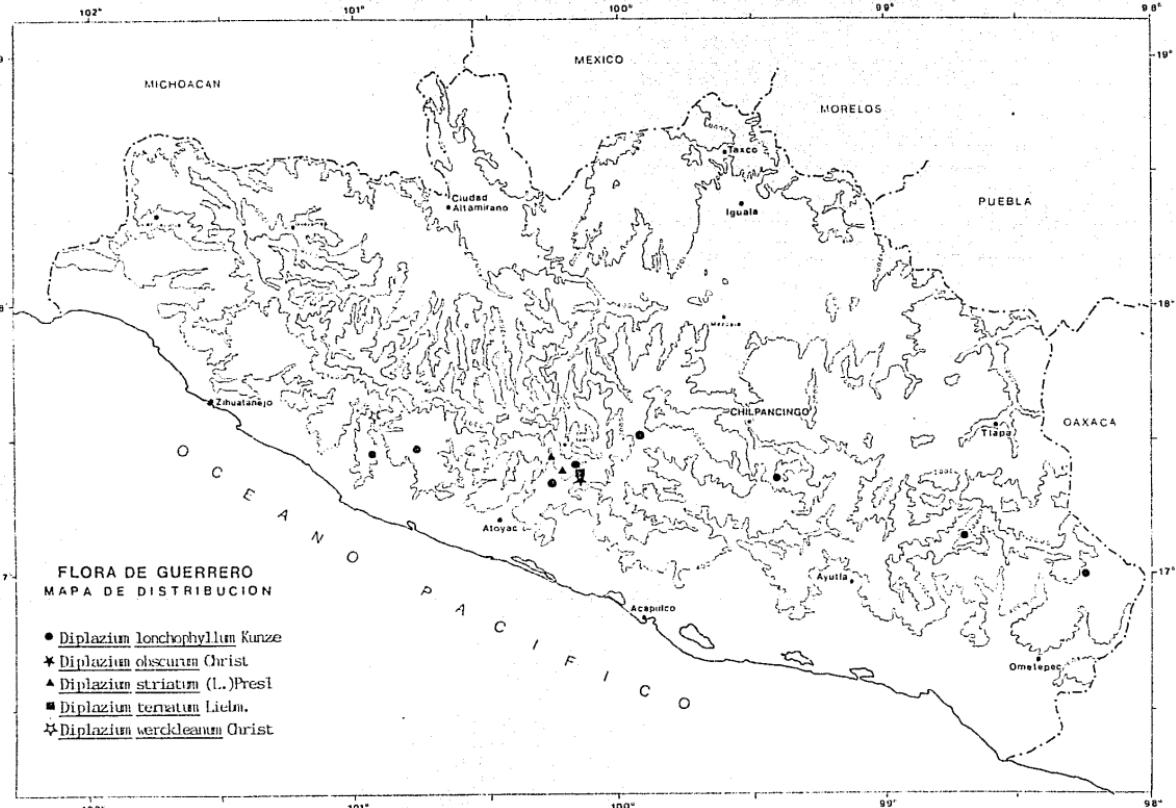


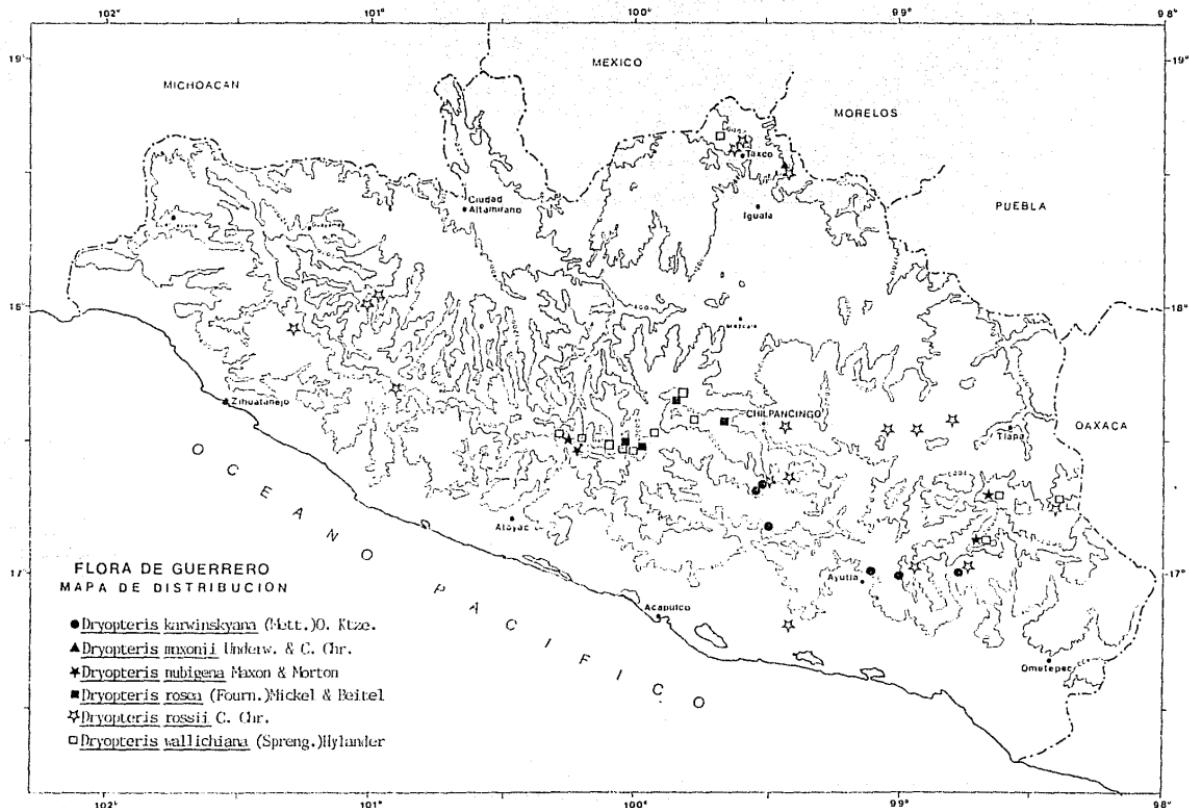


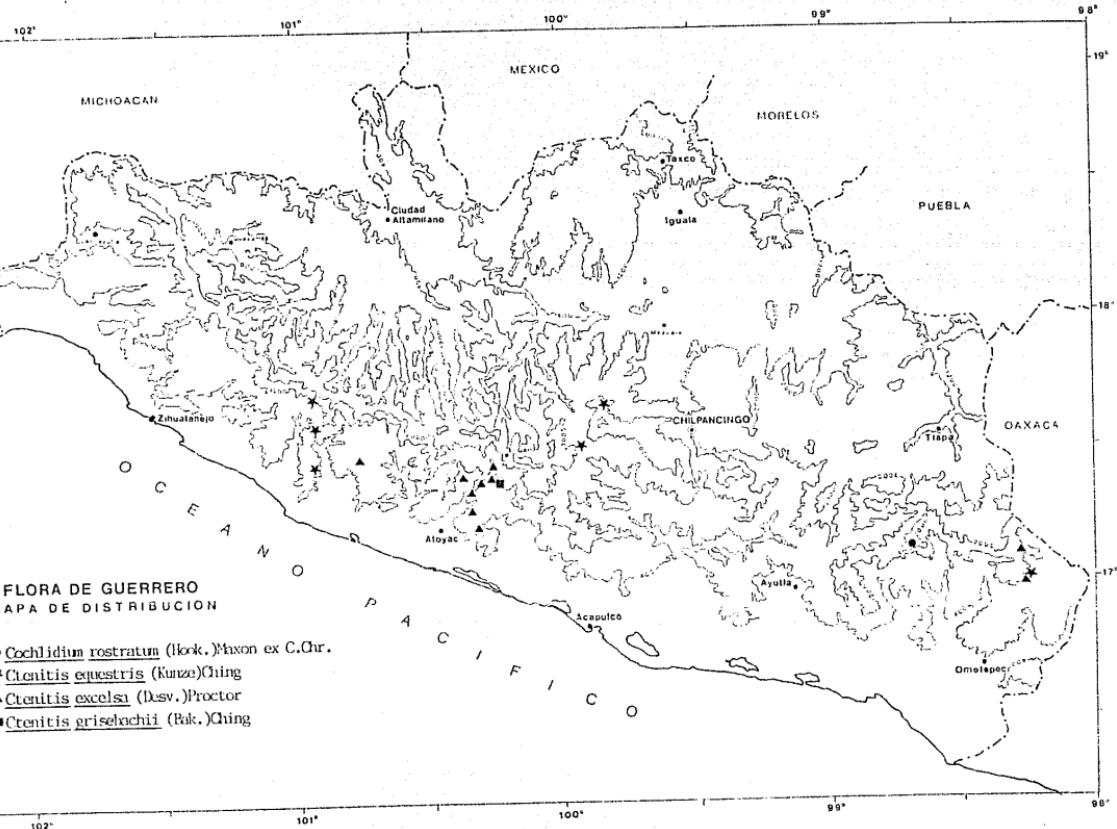


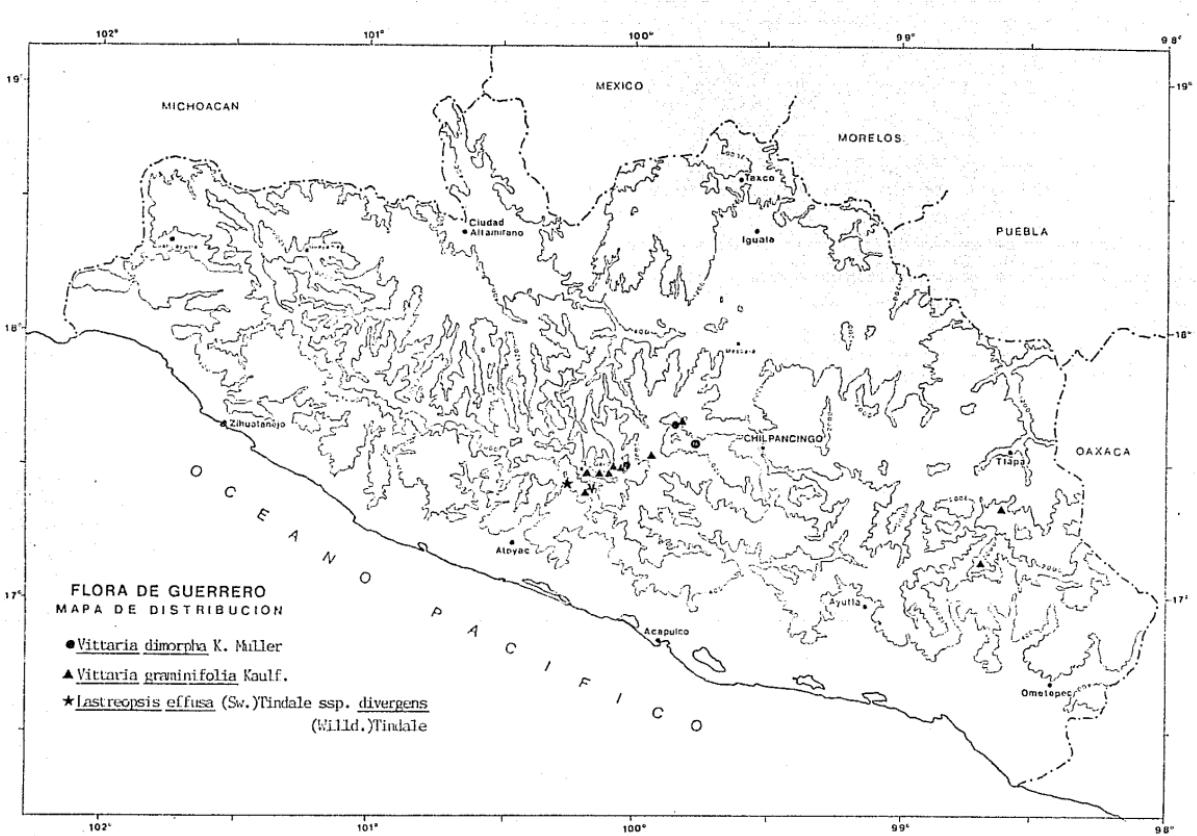


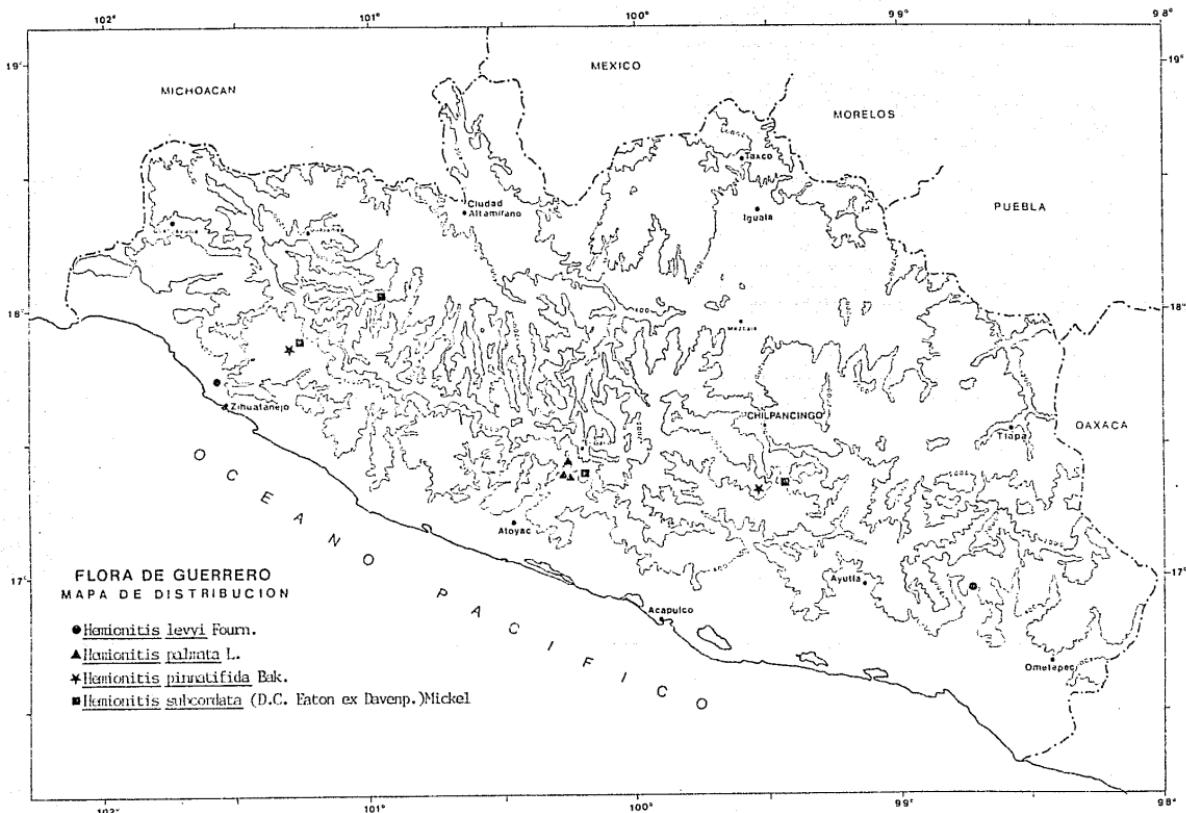






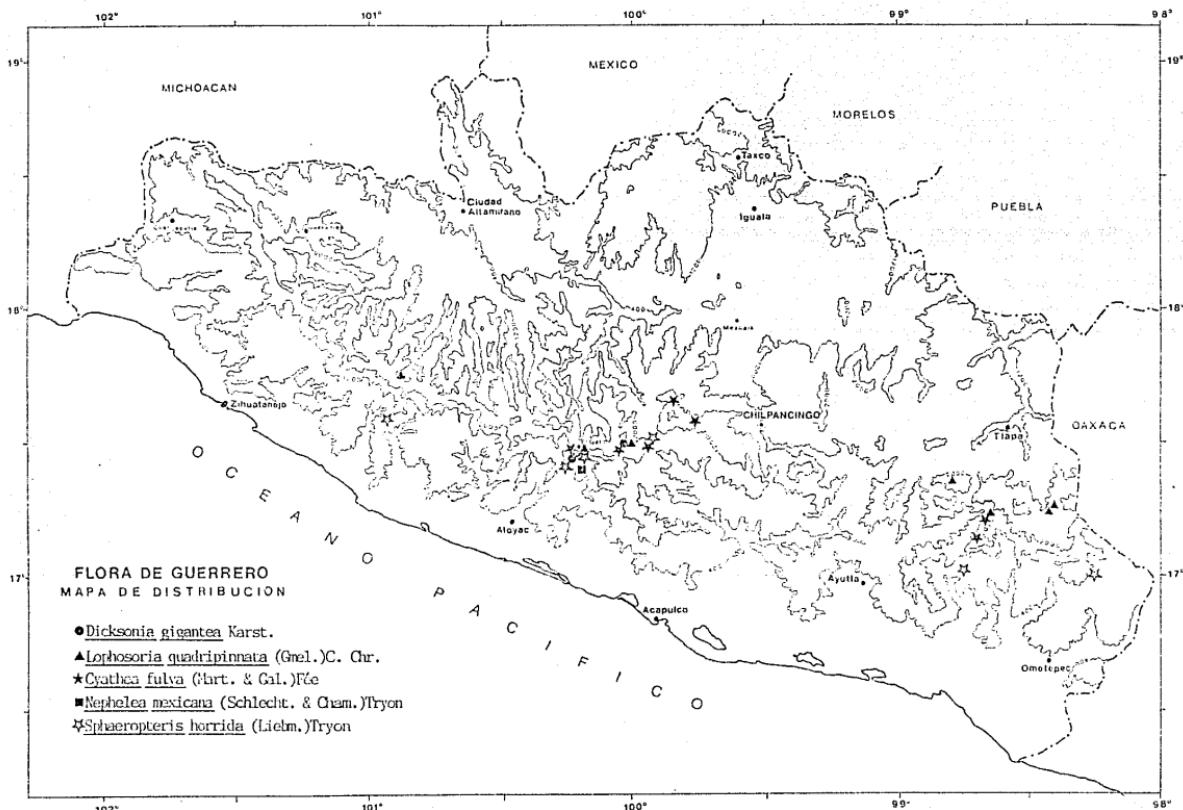


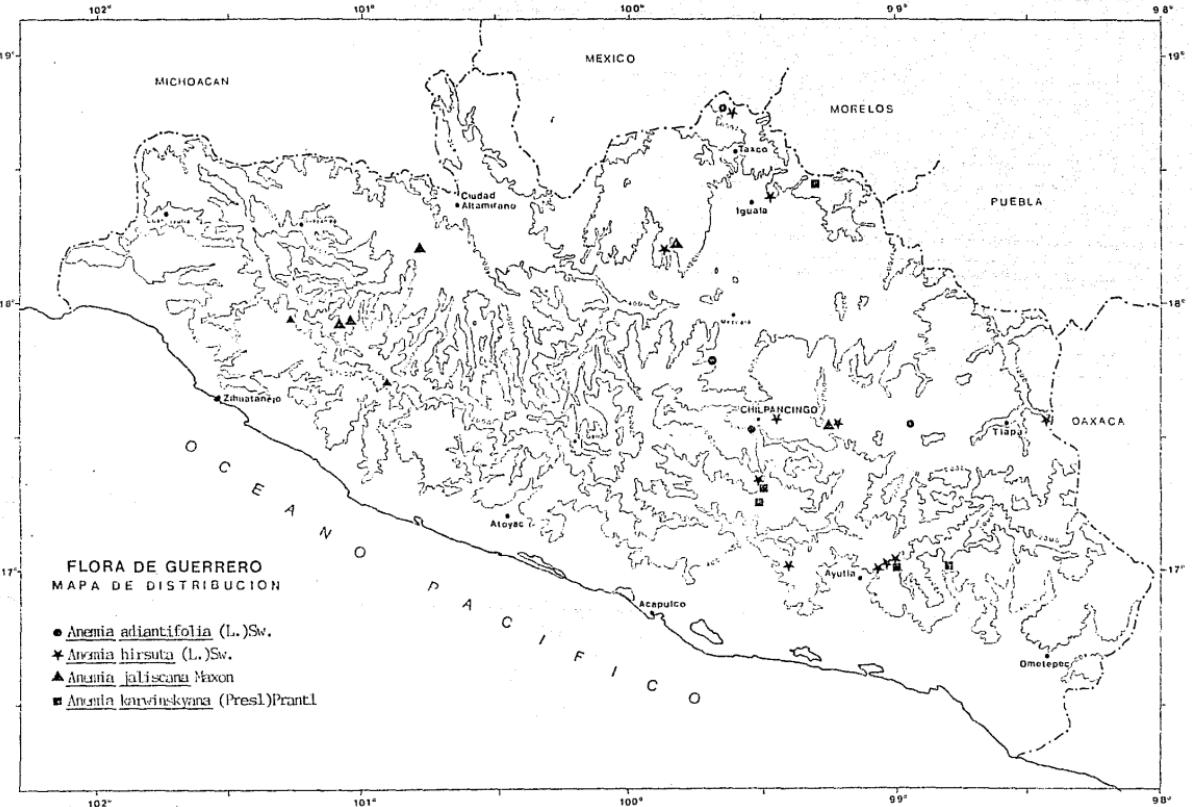


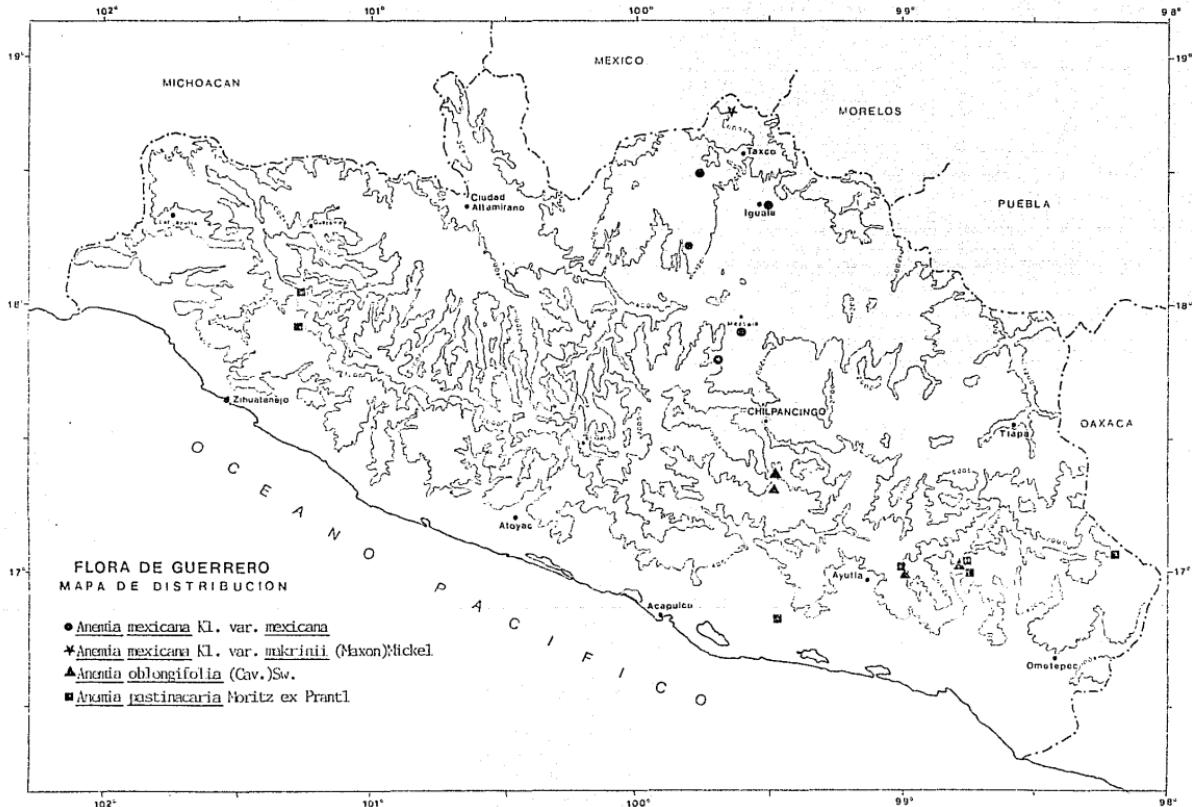


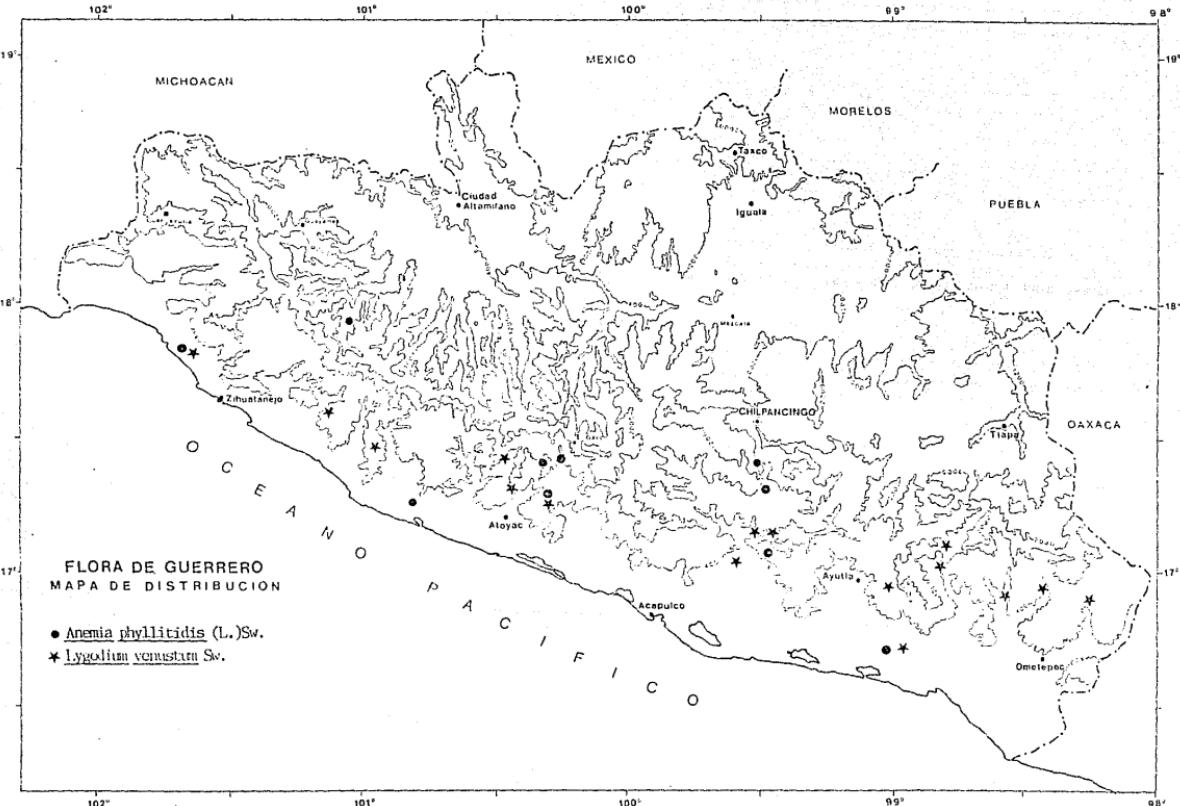
**FLORA DE GUERRERO
MAPA DE DISTRIBUCION**

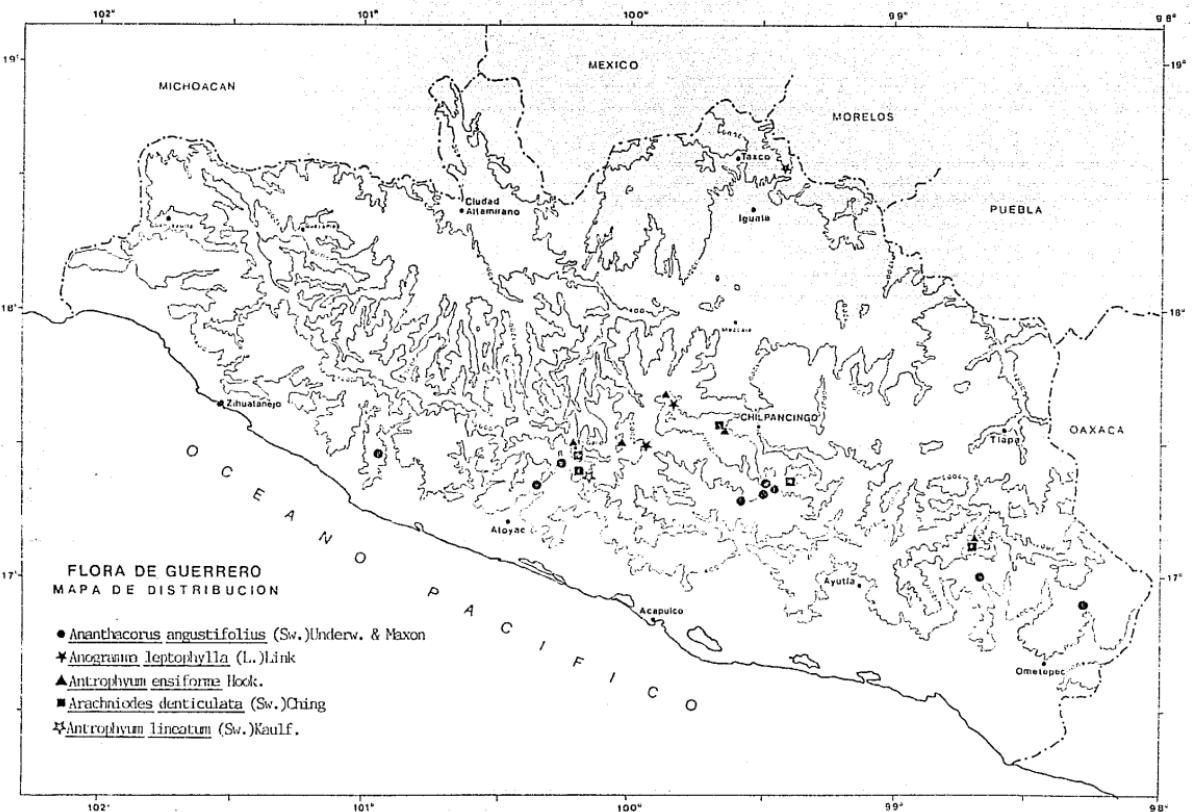
- *Hemitelia levii* Fourn.
- ▲ *Hemitelia palmata* L.
- * *Hemitelia pinnatifida* Bak.
- *Hemitelia subcordata* (D.C. Eaton ex Davenp.) Mickel

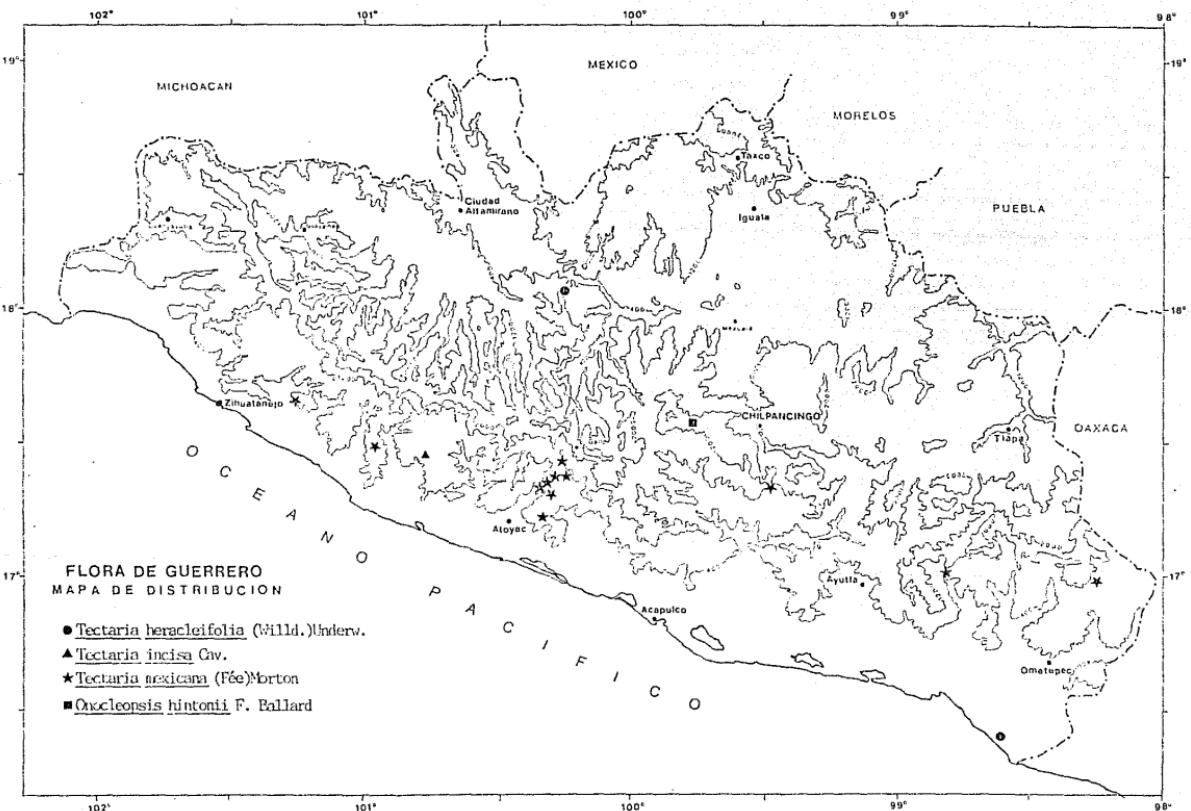


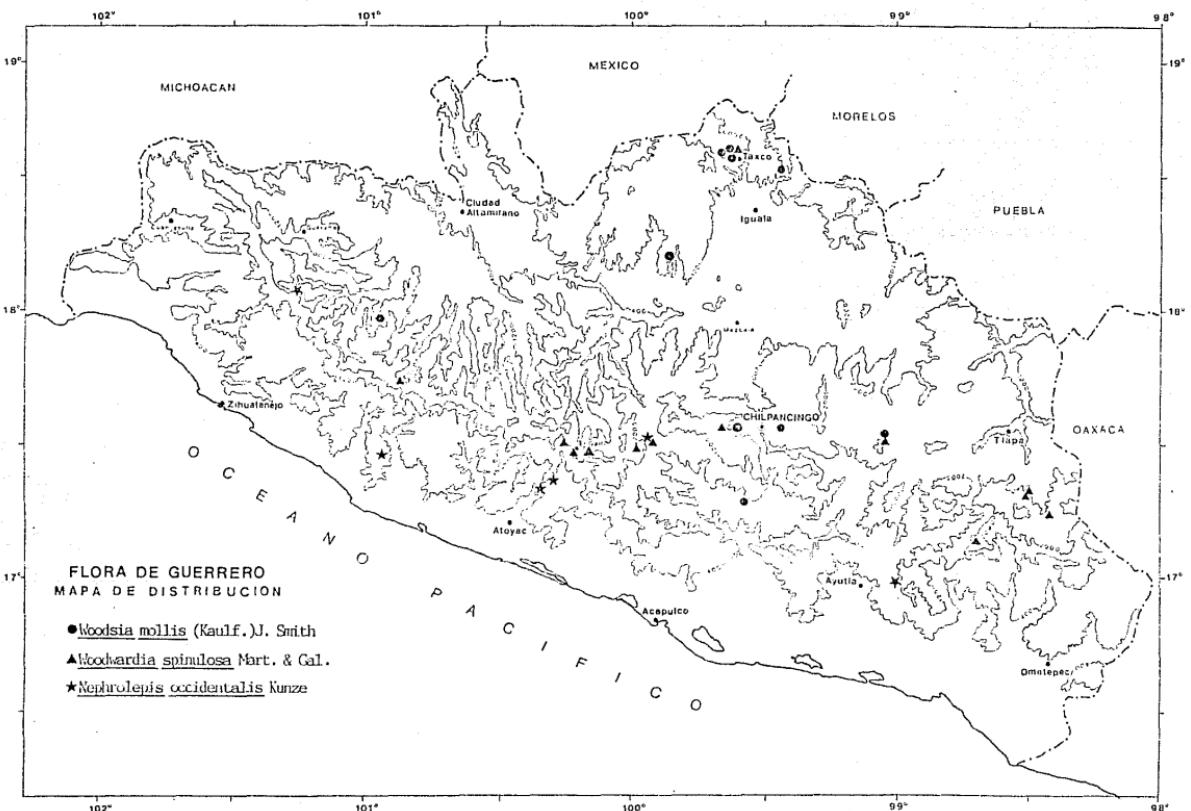






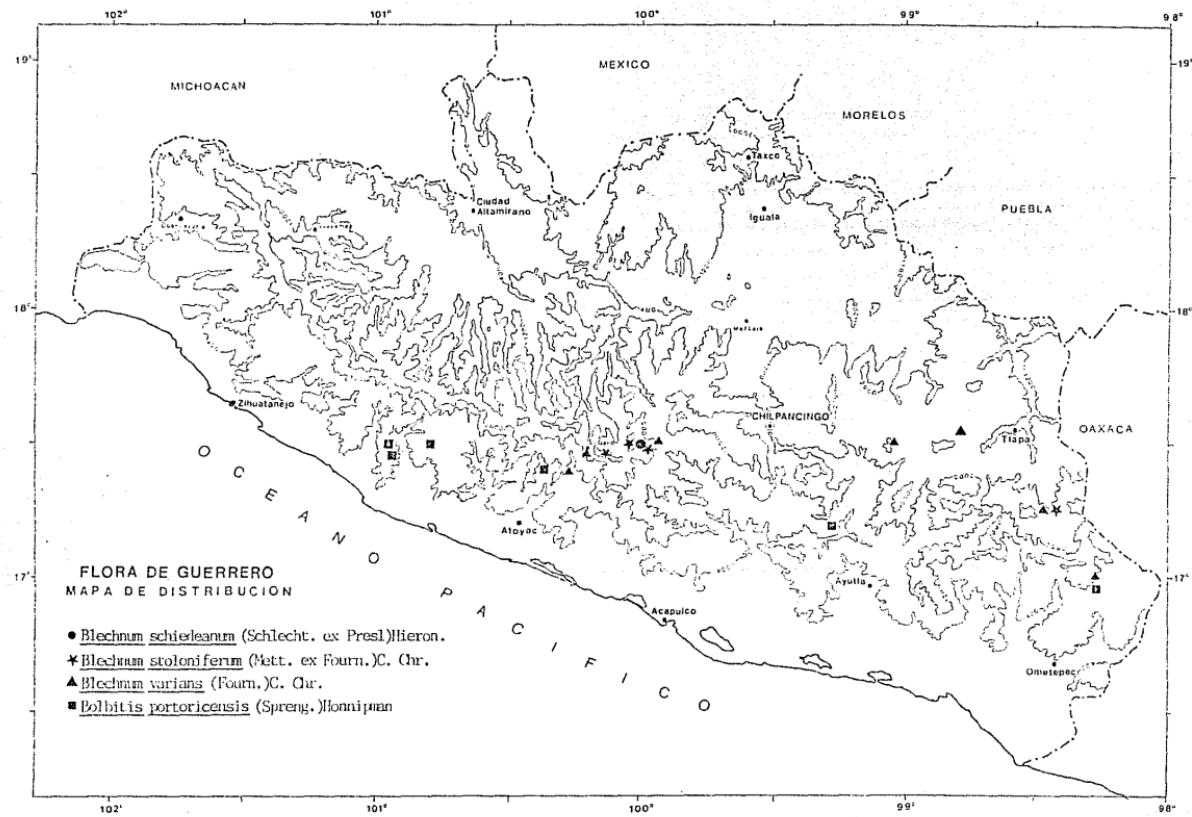


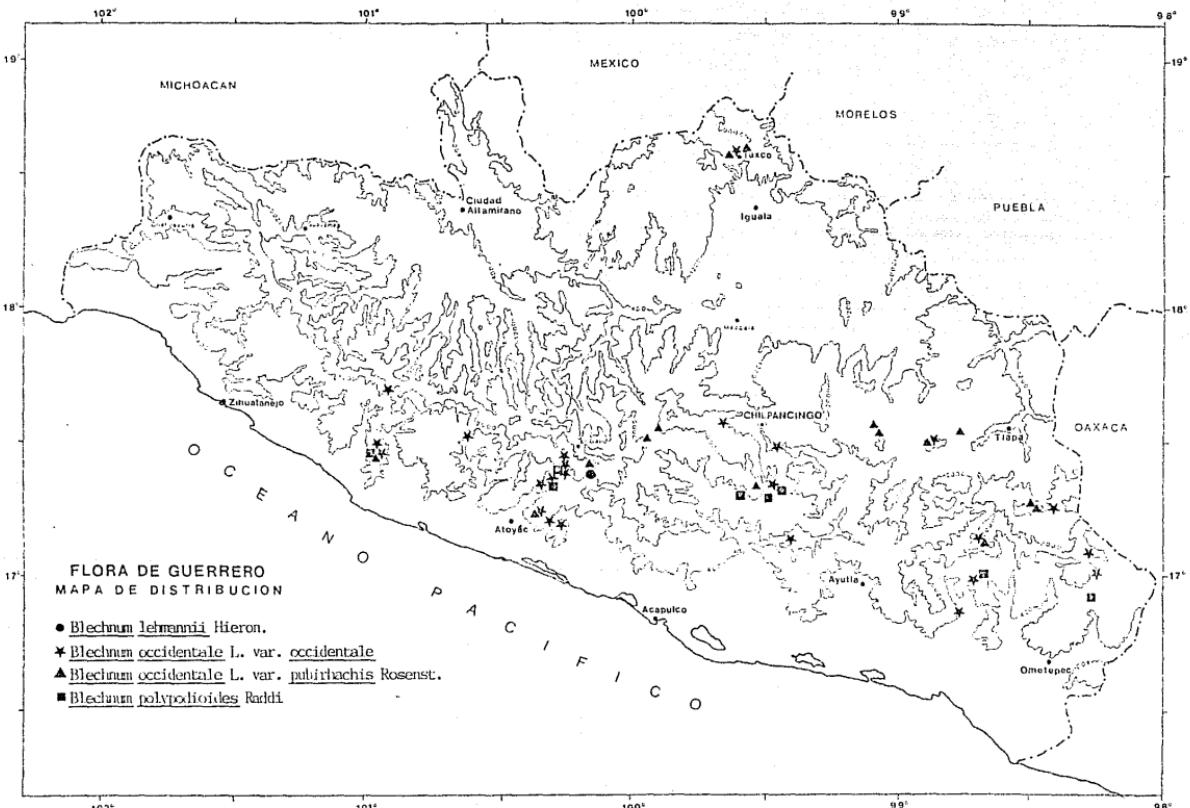


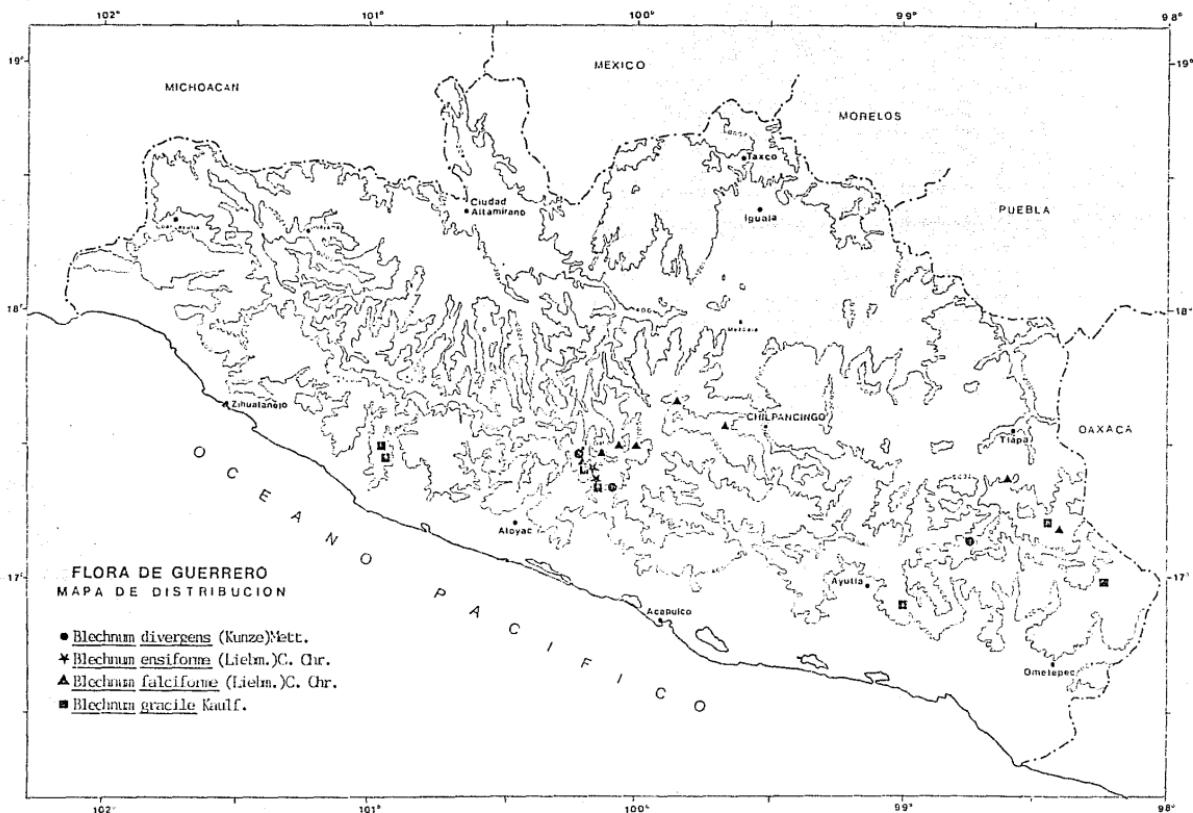


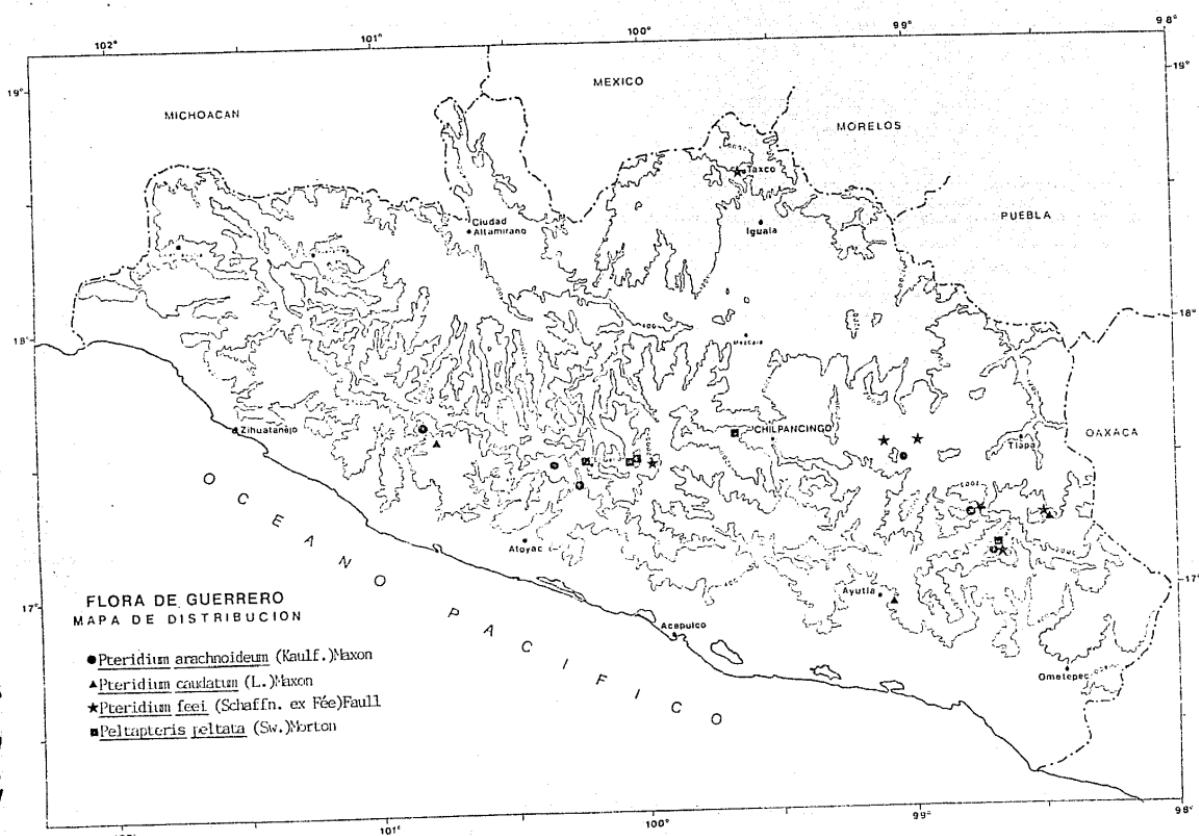
FLORA DE GUERRERO
MAPA DE DISTRIBUCIÓN

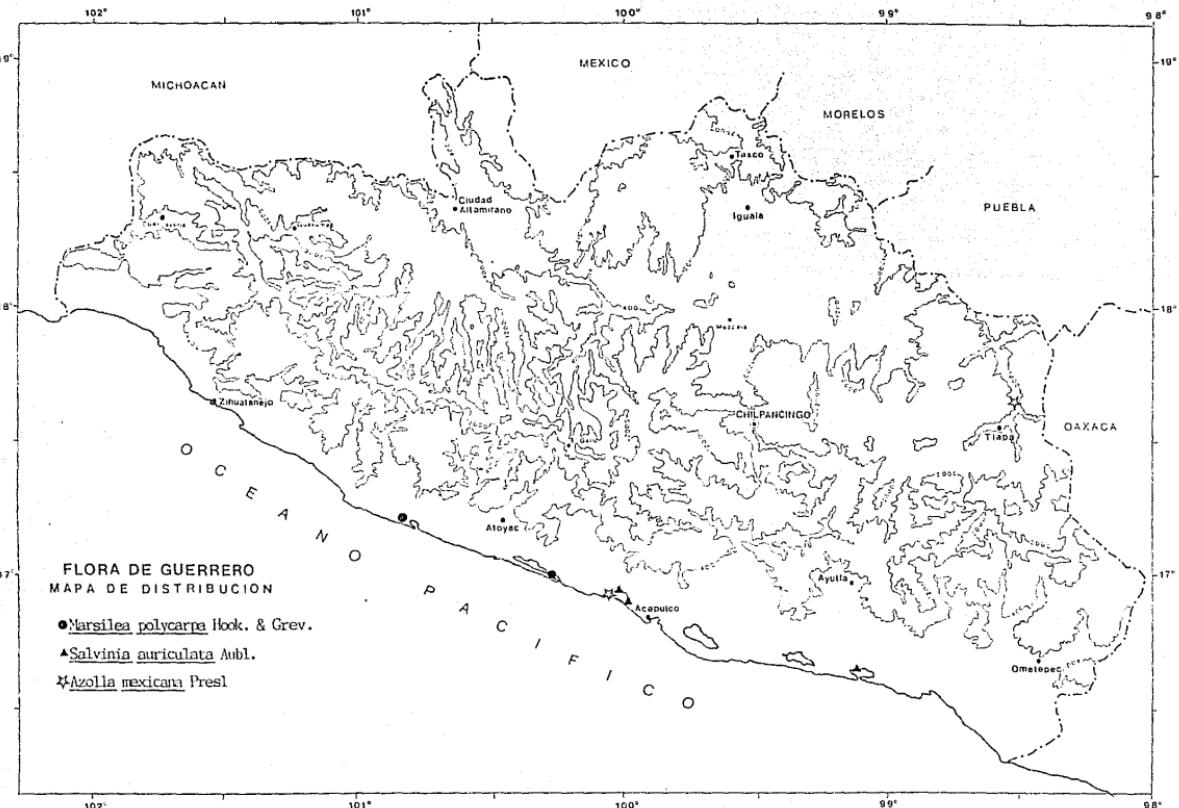
- *Woodisia mollis* (Kaulf.) J. Smith
- ▲ *Woodwardia spinulosa* Mart. & Gal.
- * *Nephrolepis occidentalis* Kunze

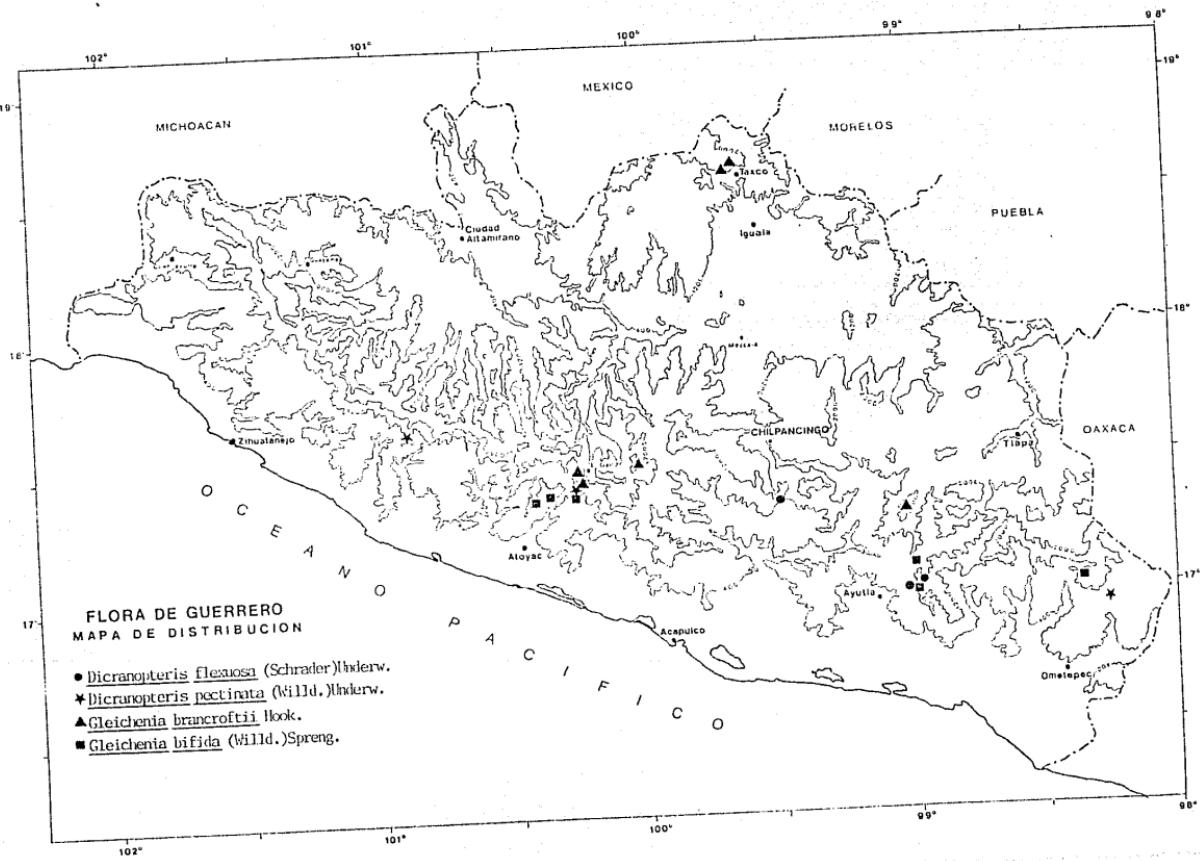


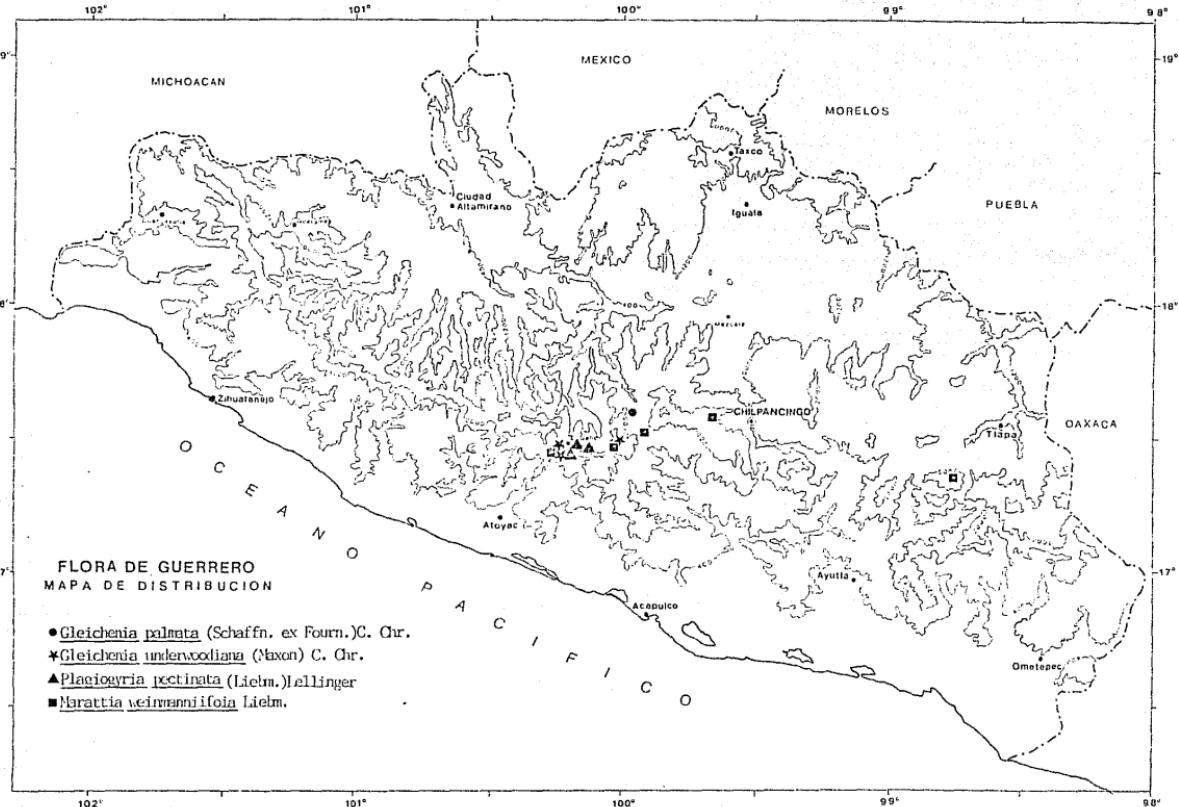


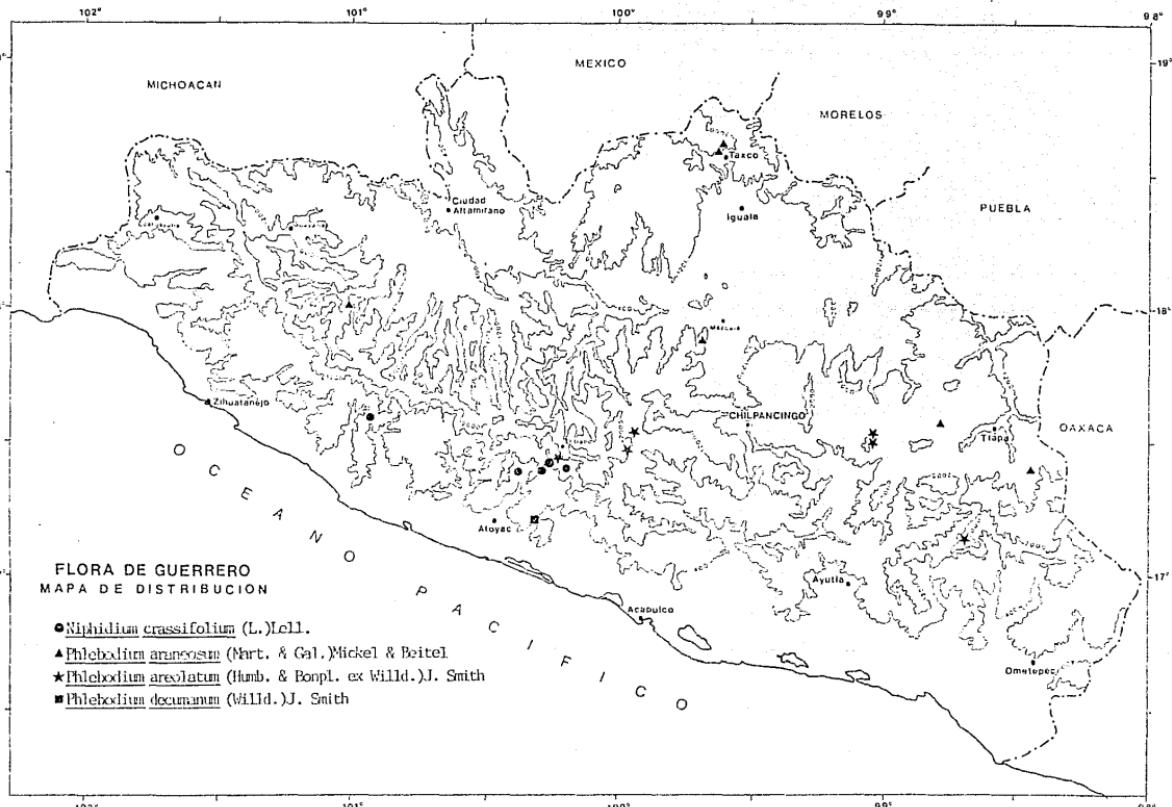


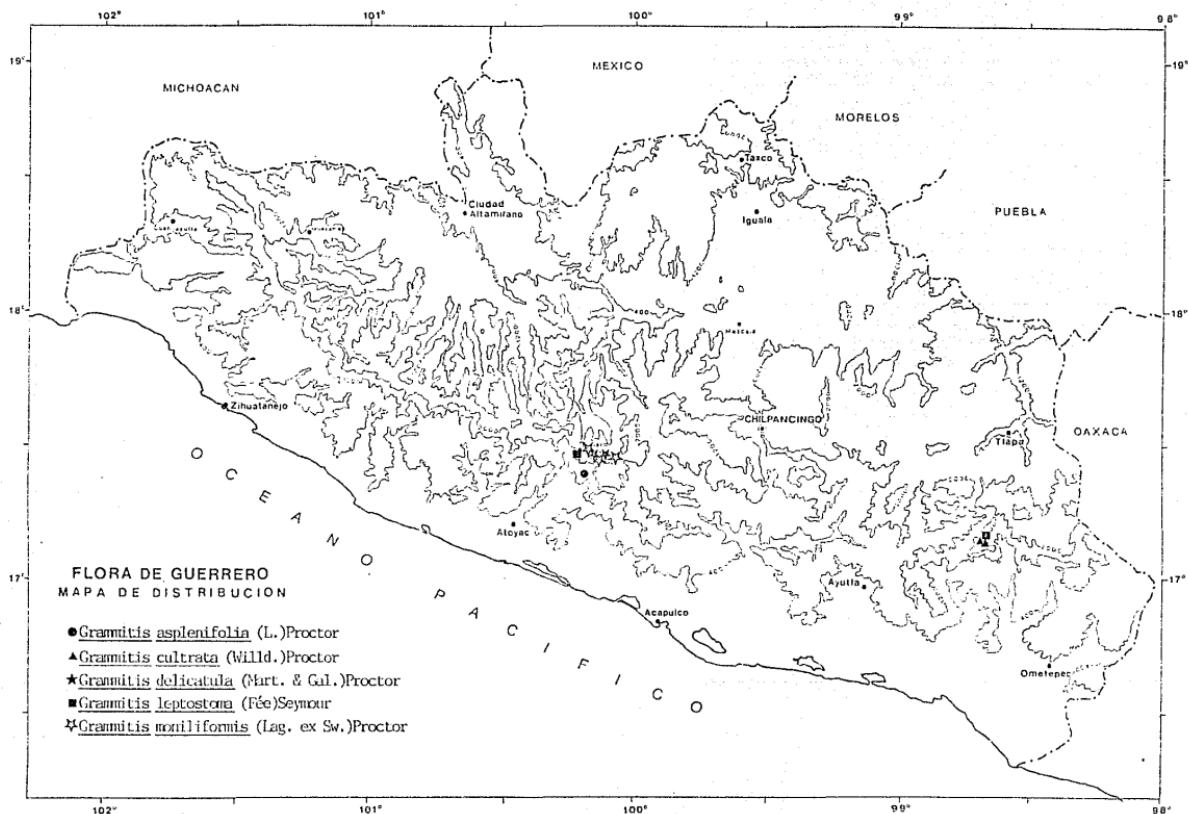


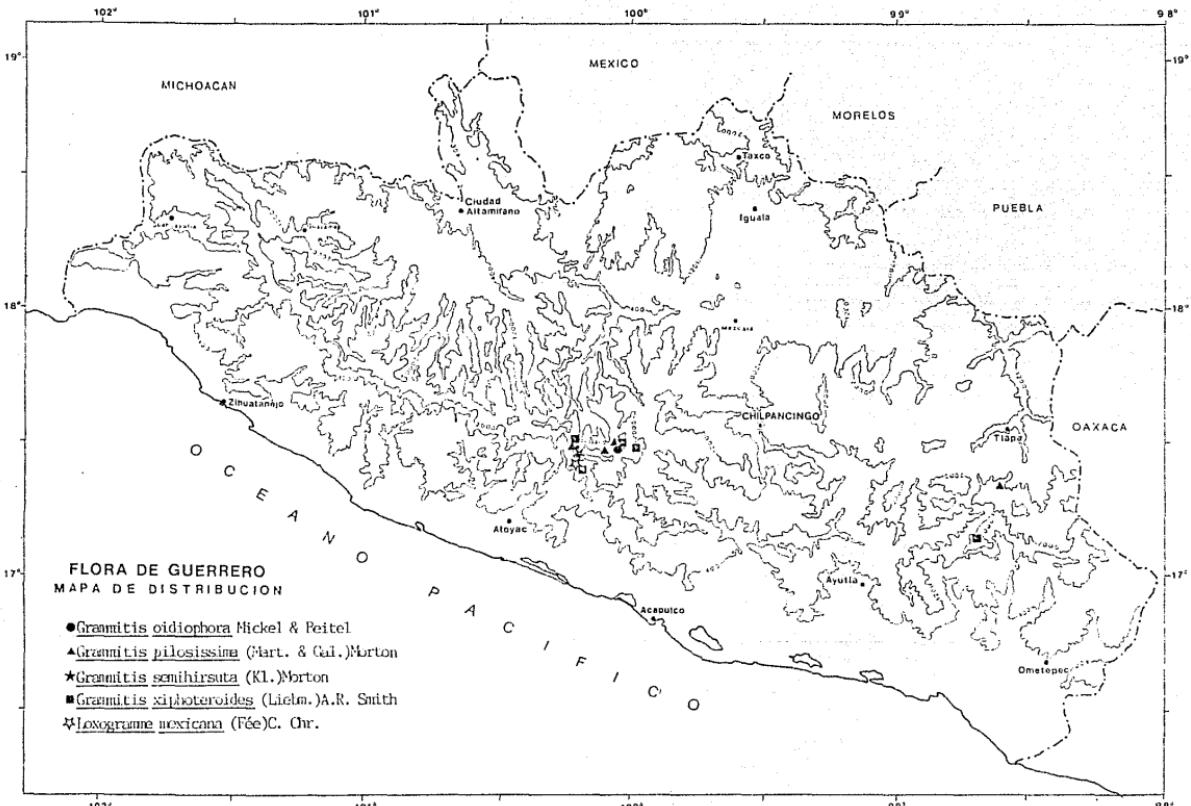


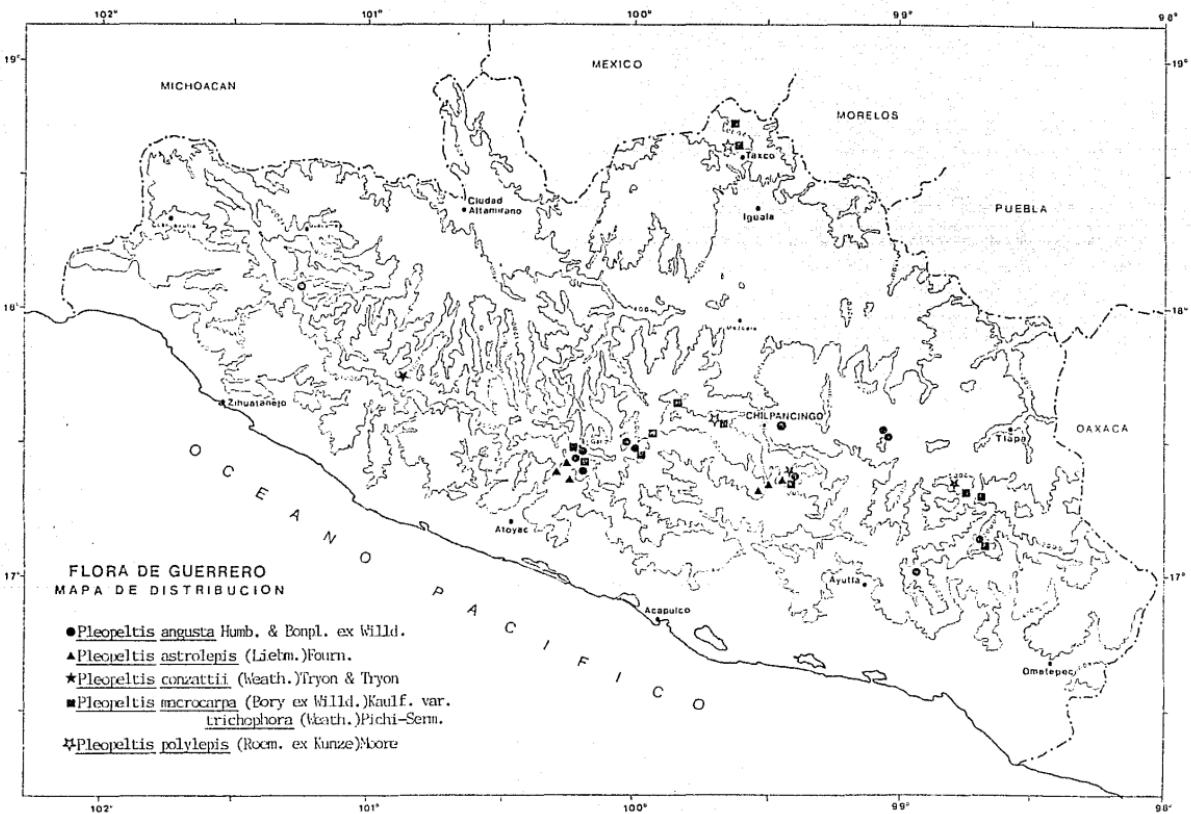


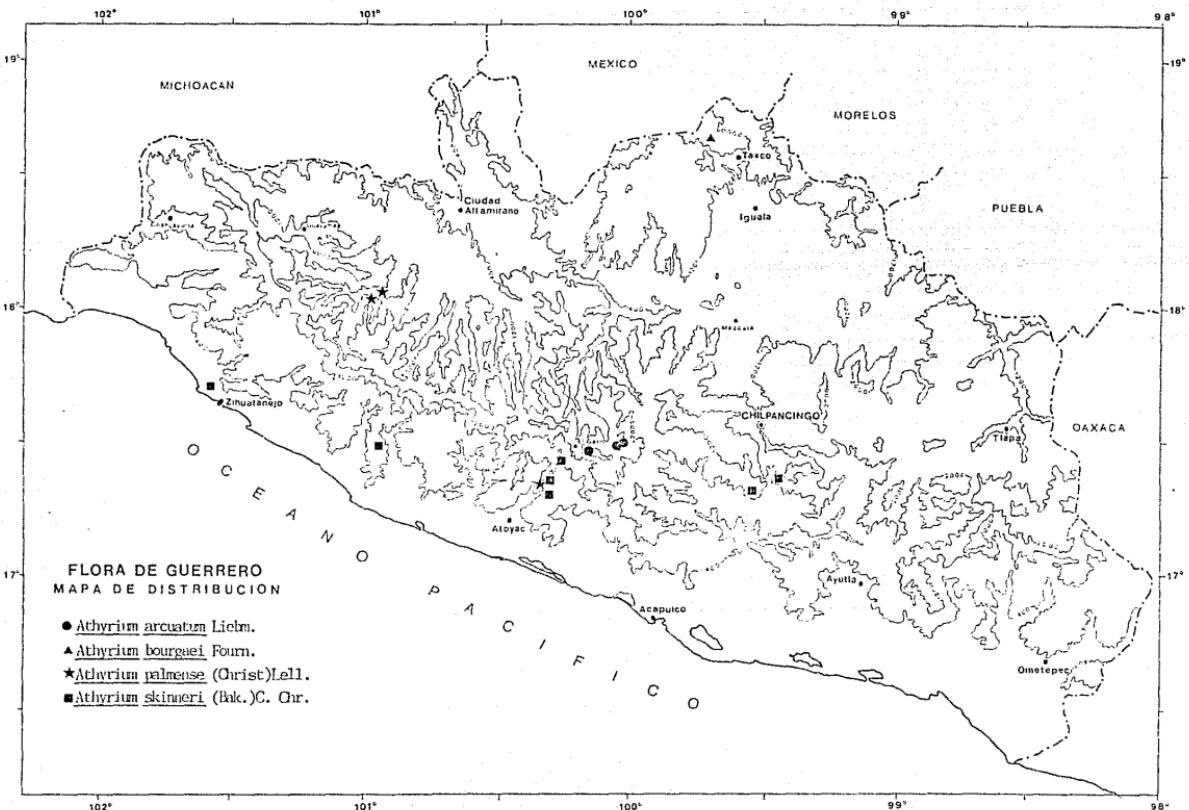


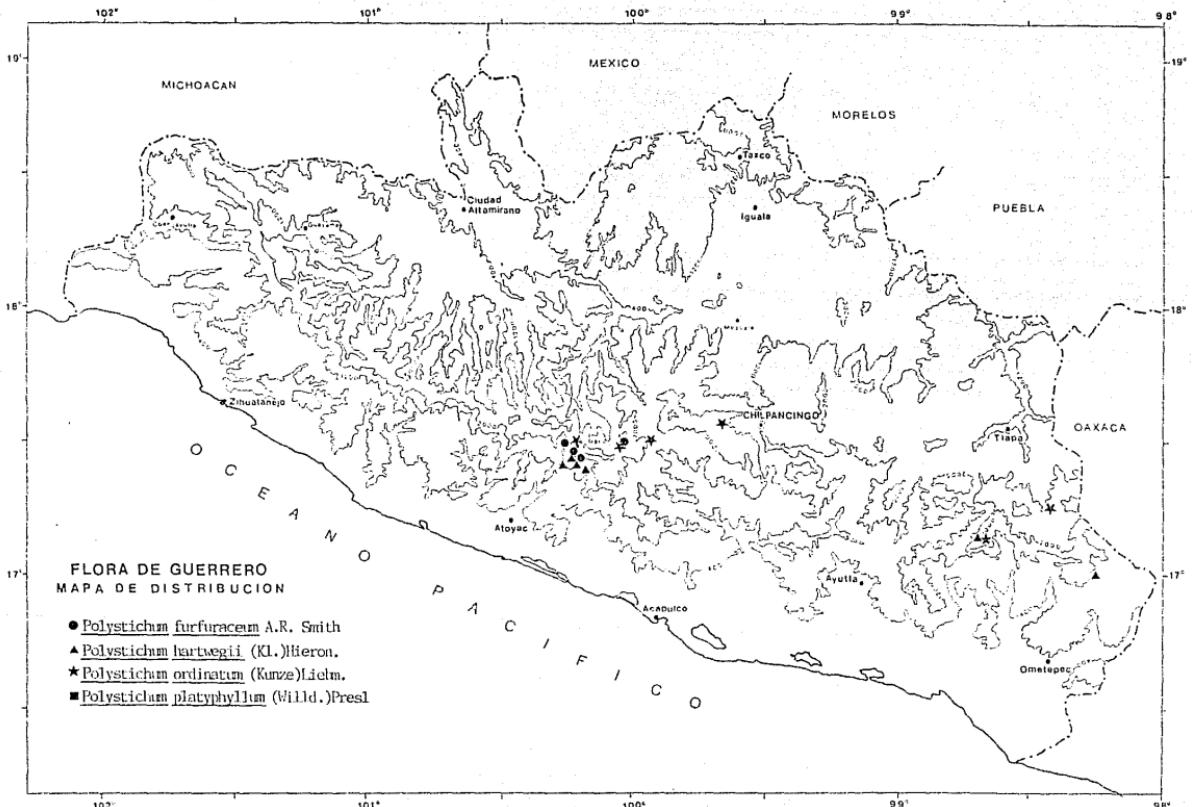


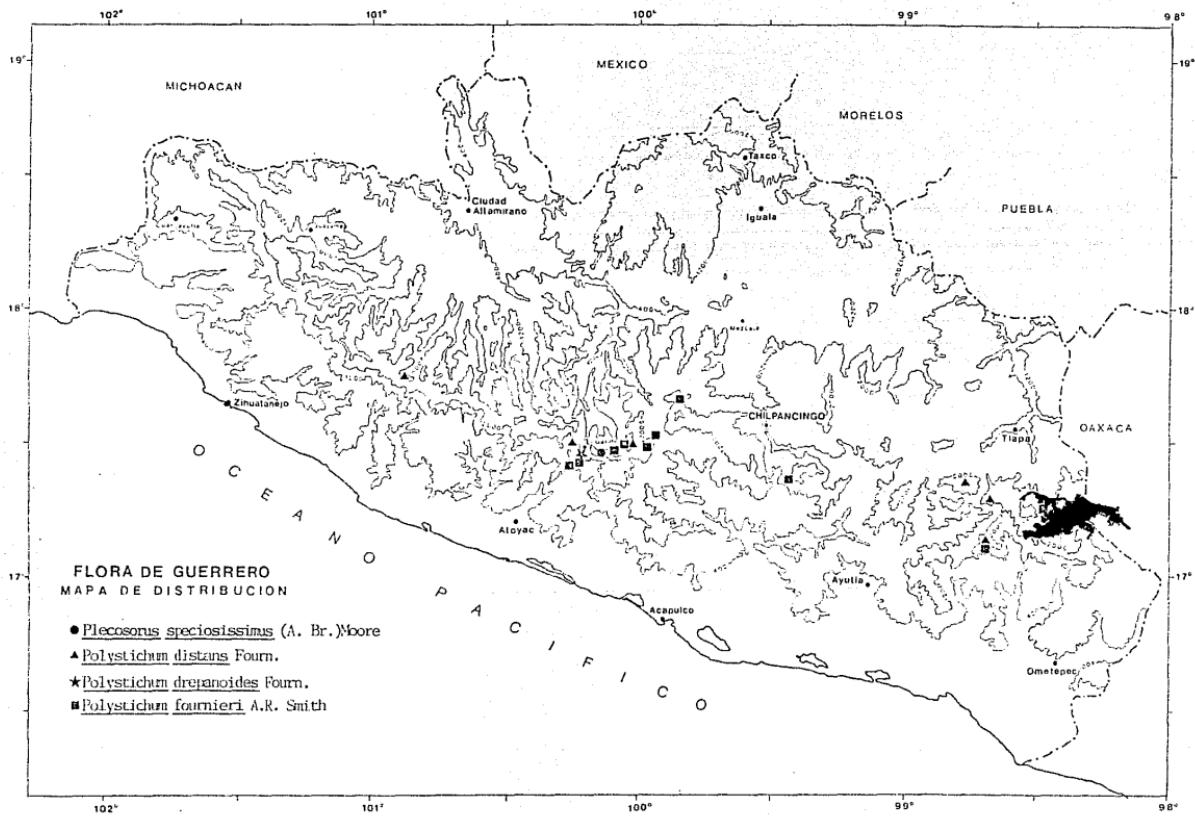


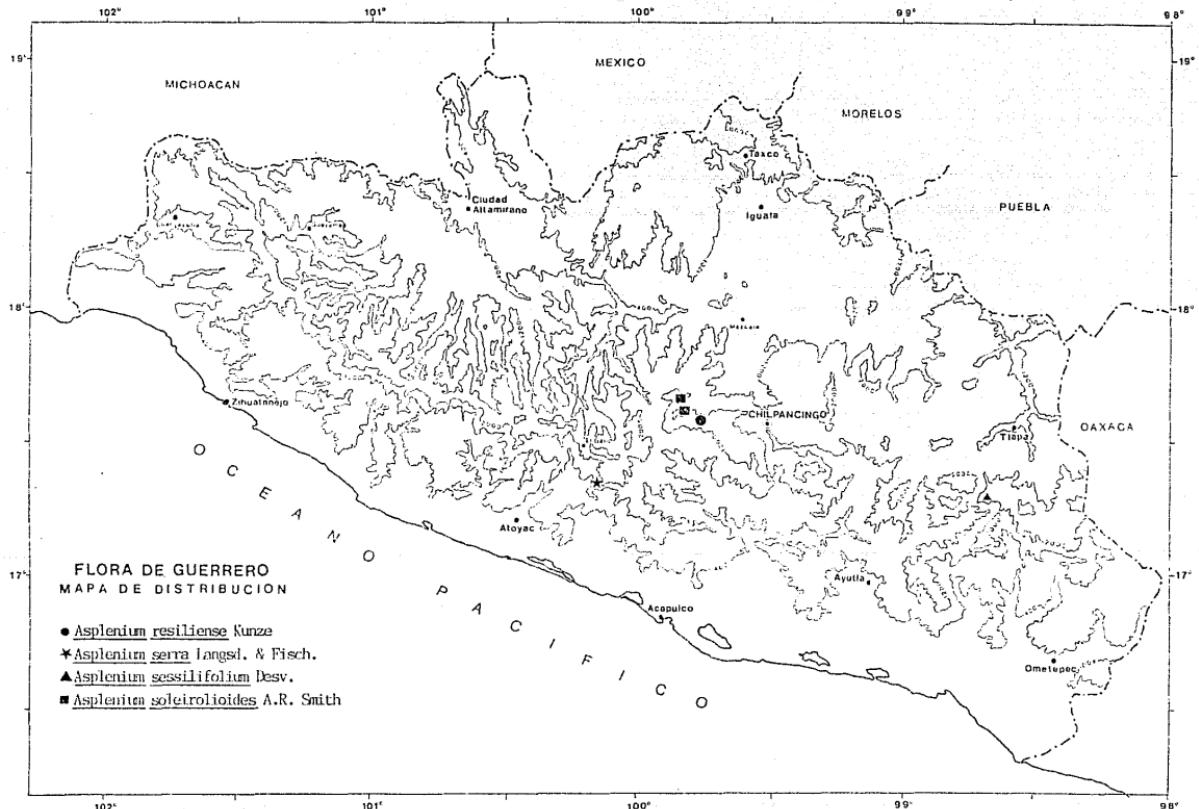


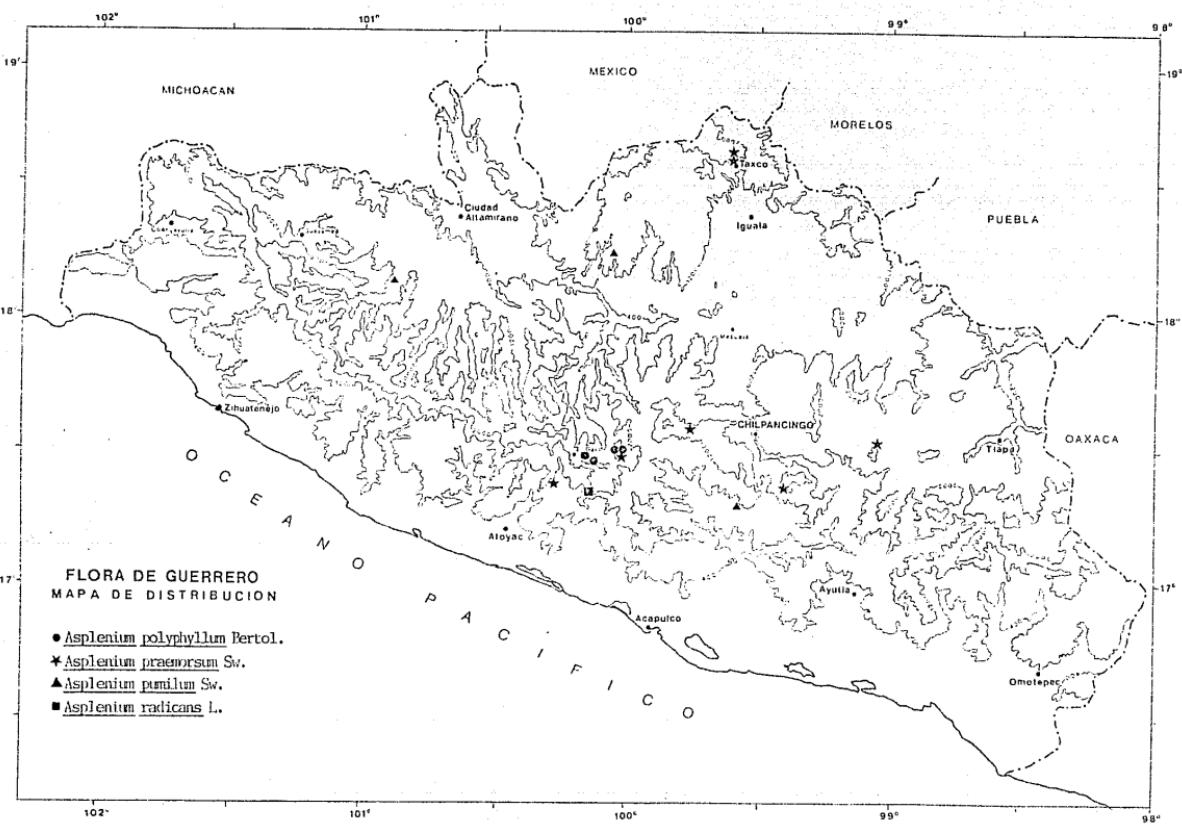


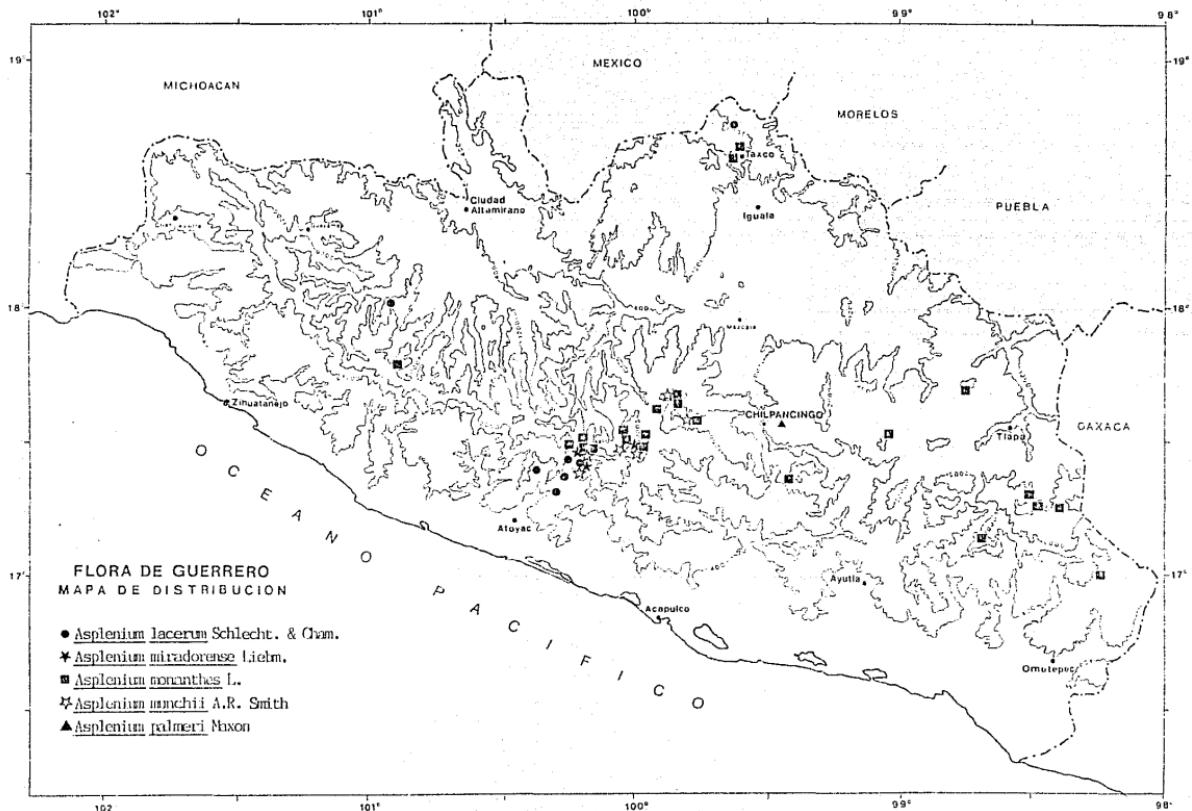


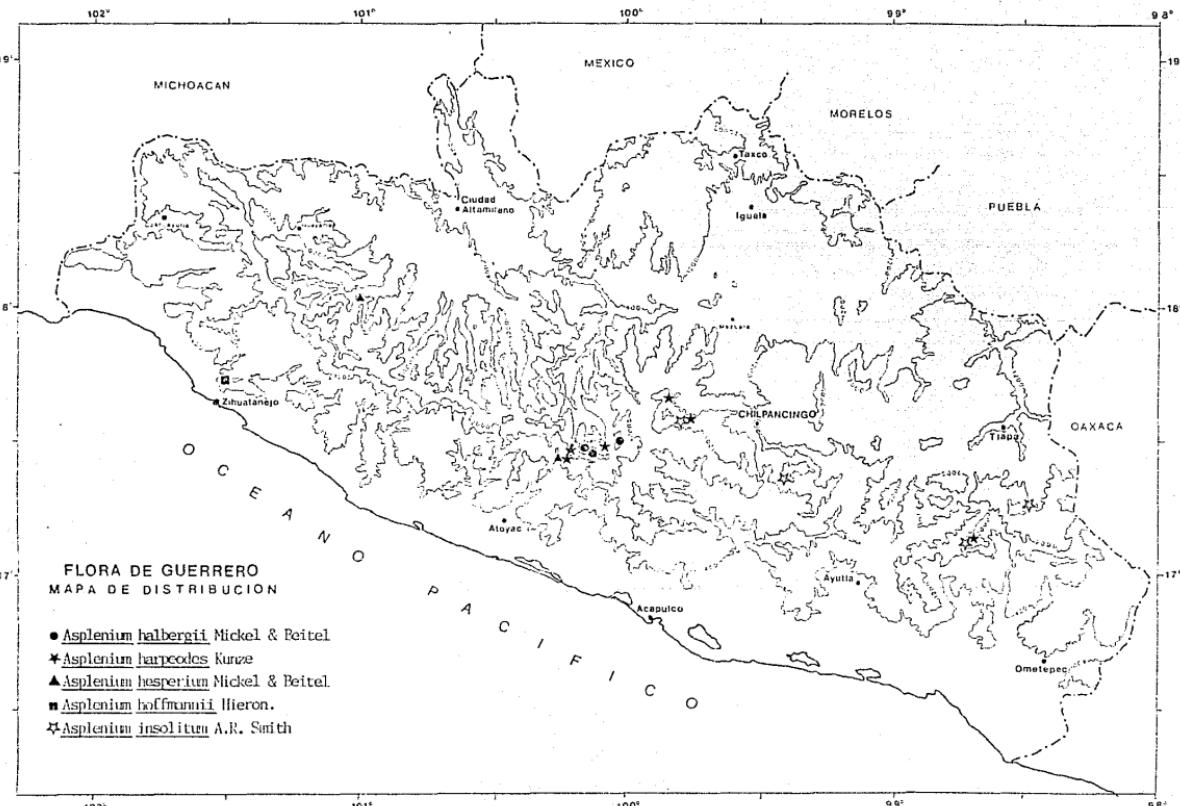


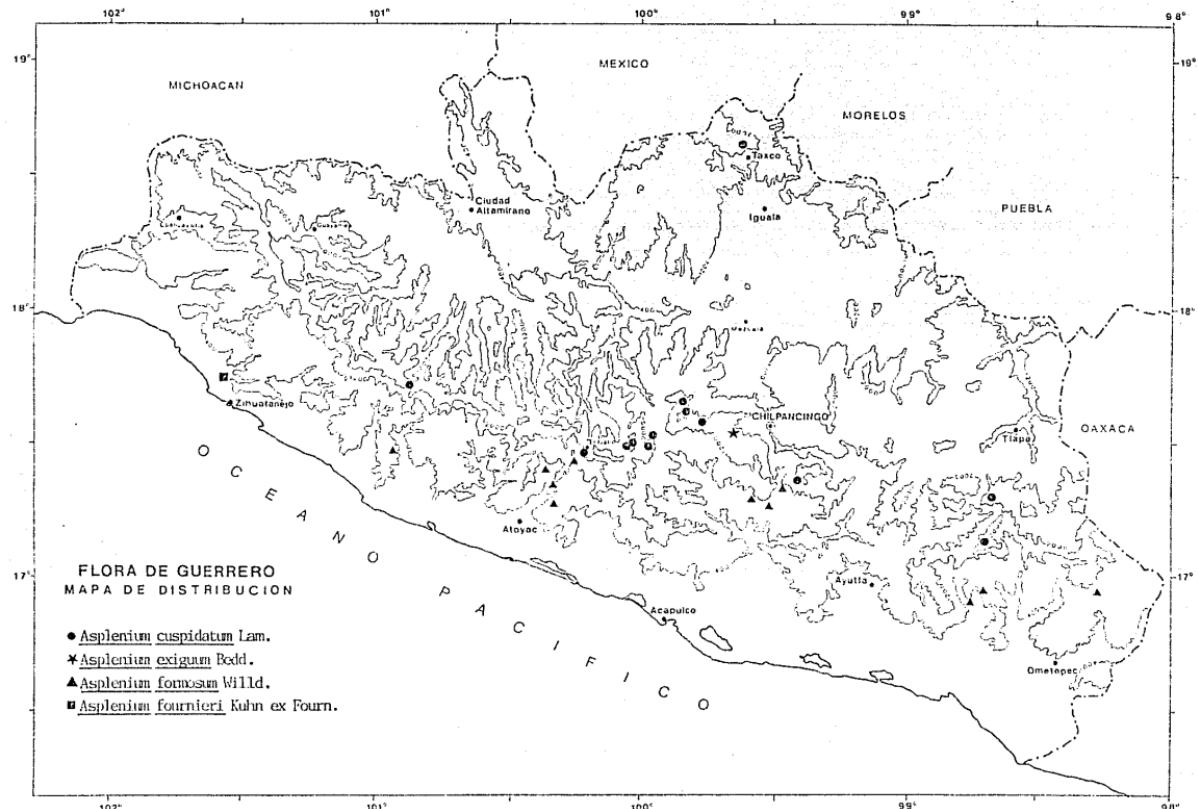






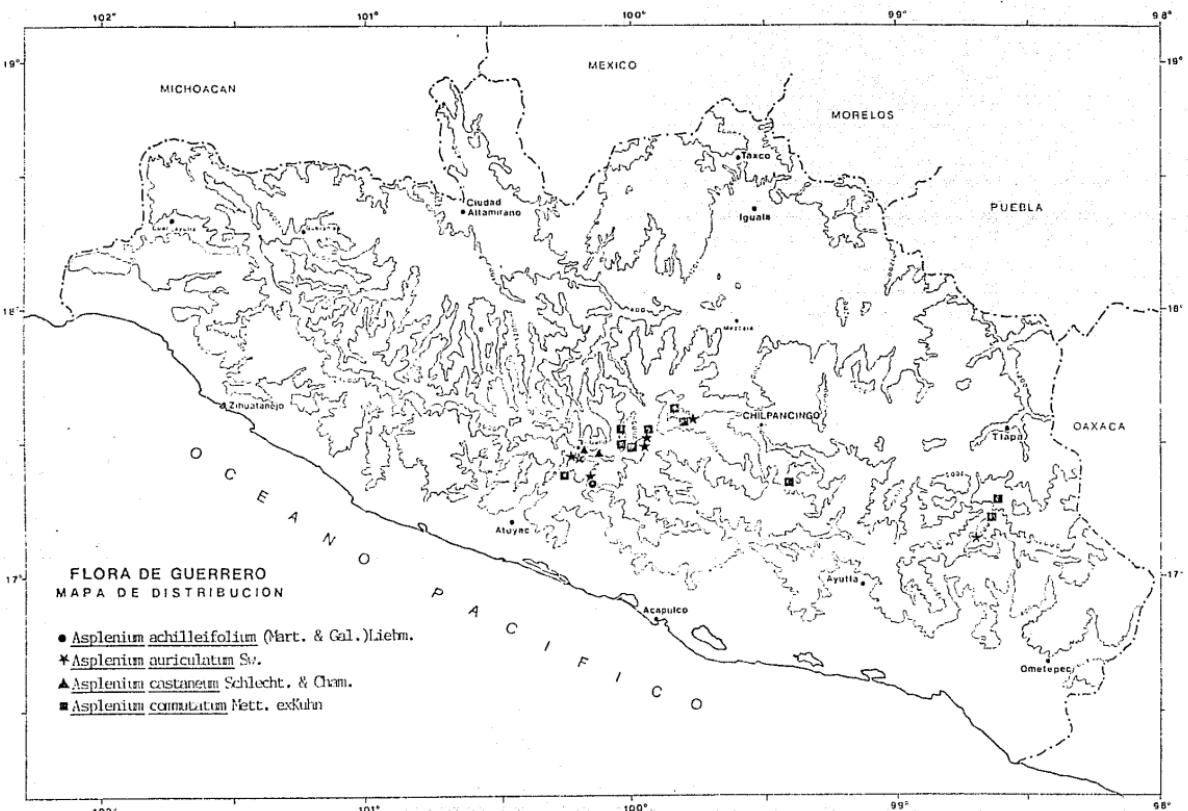


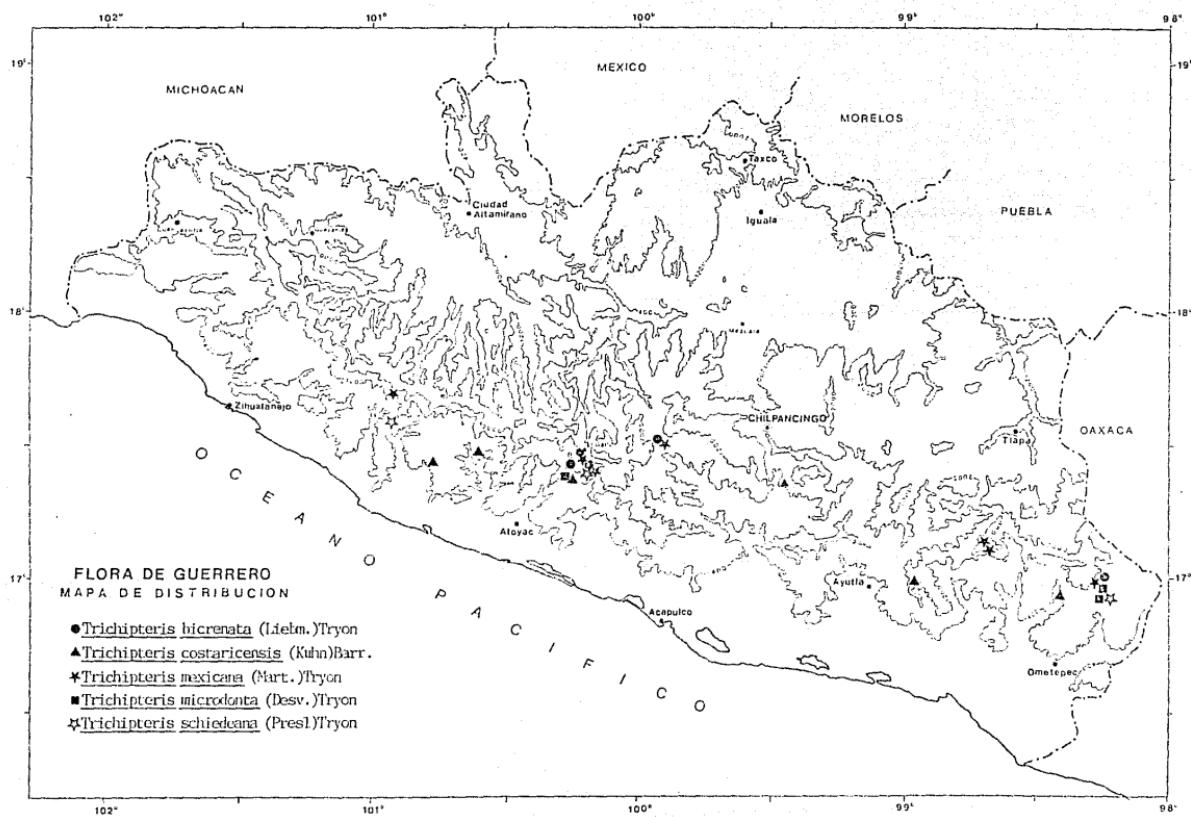


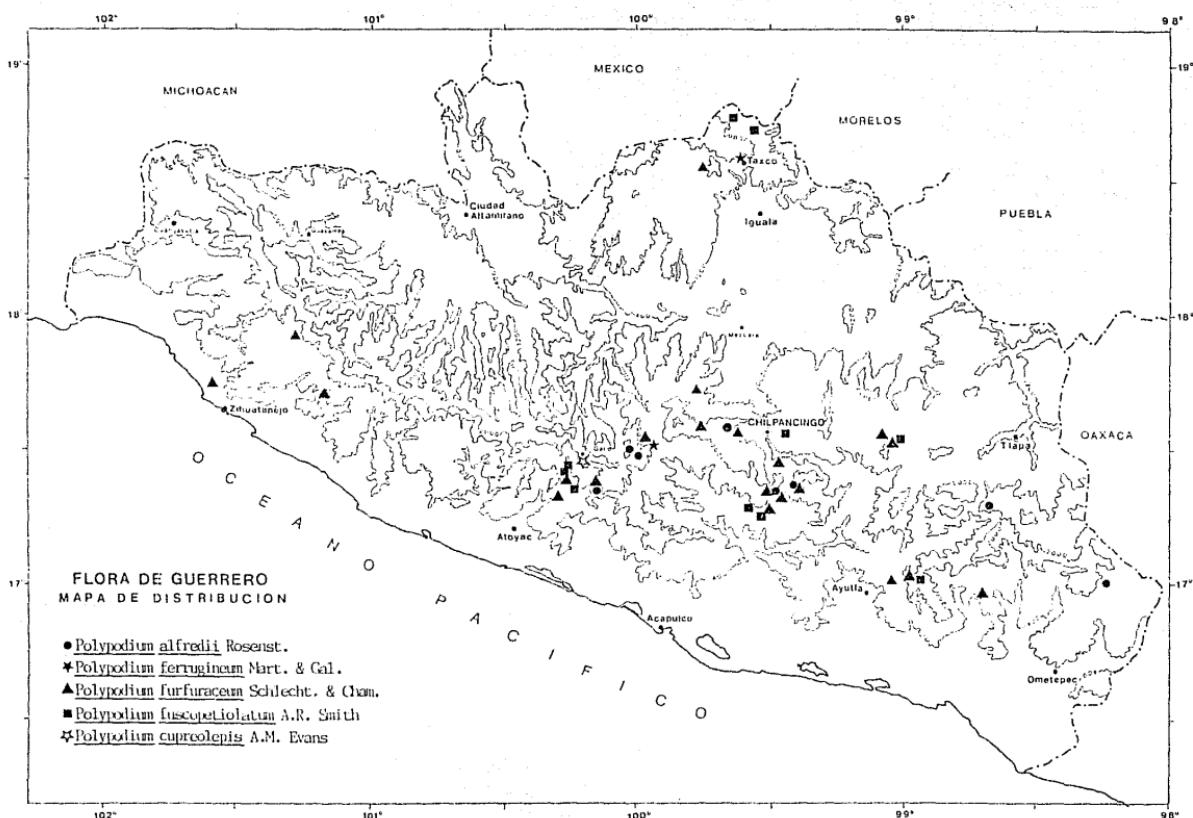


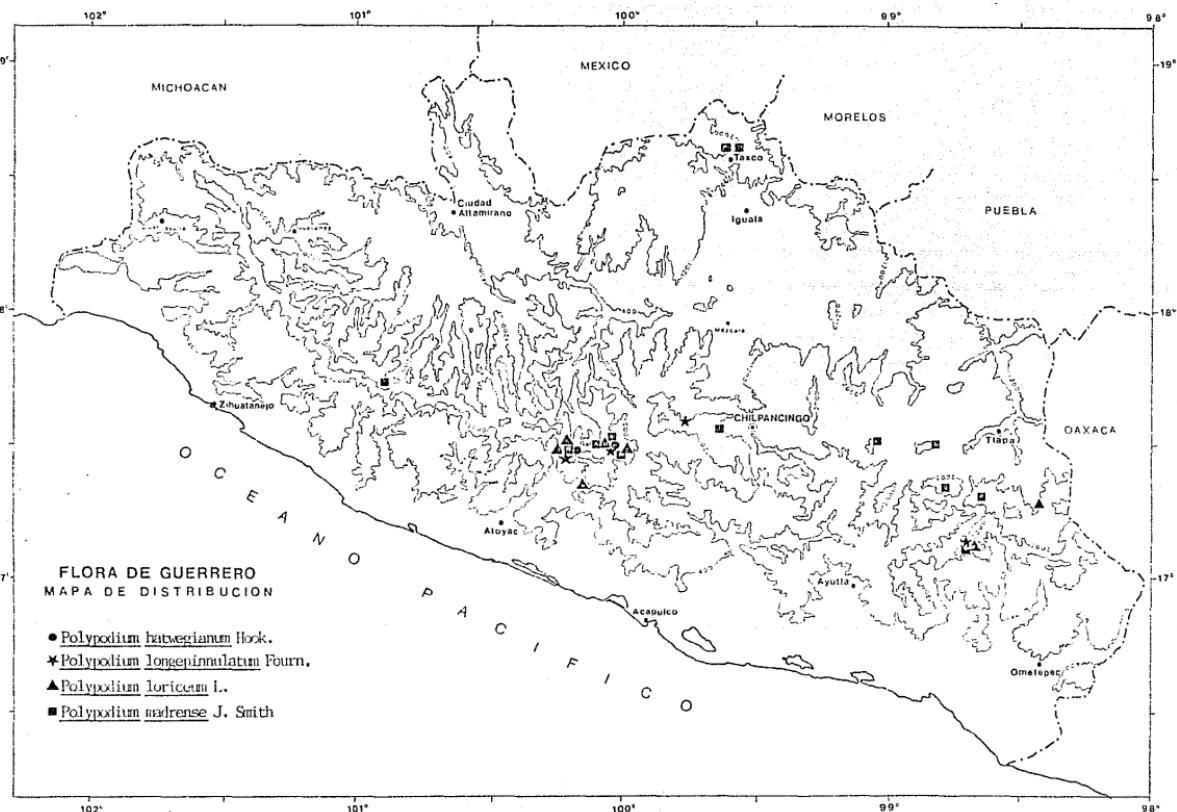
FLORA DE GUERRERO
MAPA DE DISTRIBUCIÓN

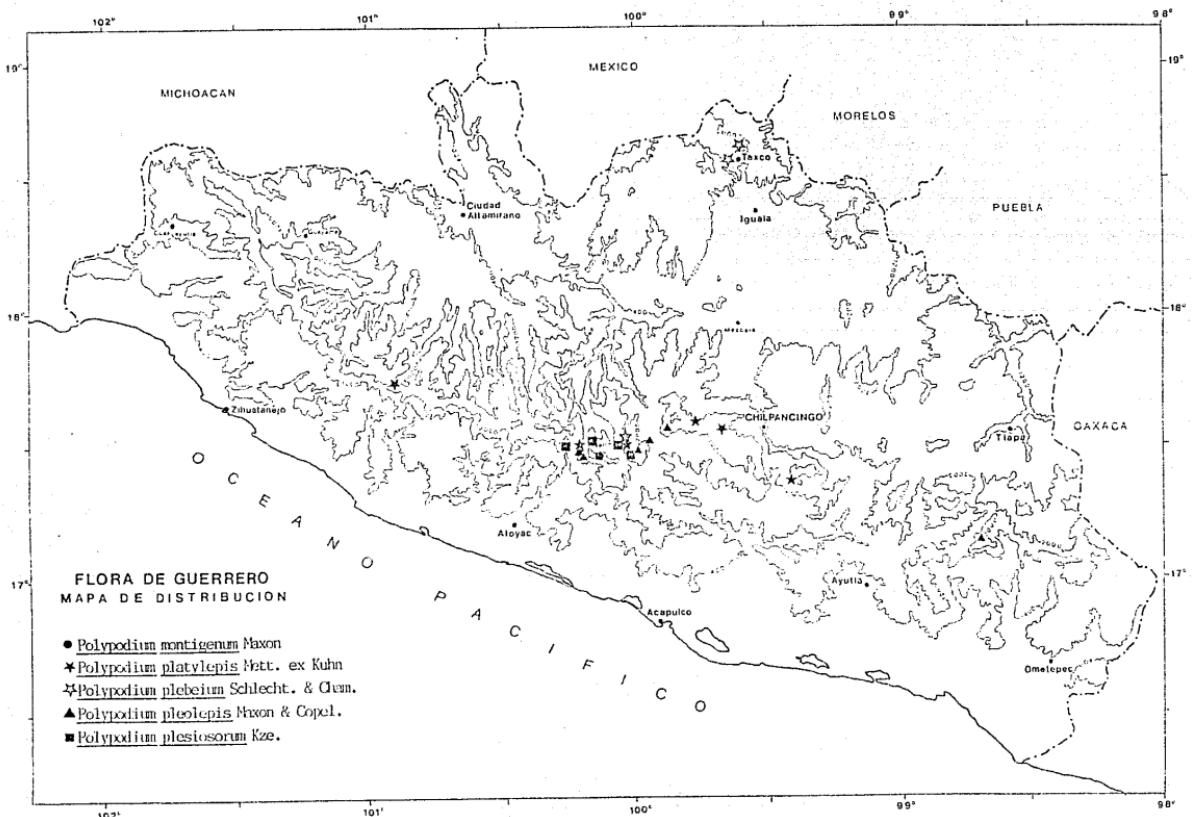
- *Asplenium cuspidatum* Lam.
- * *Asplenium exiguum* Bedd.
- ▲ *Asplenium fonscajanum* Willd.
- *Asplenium fournieri* Kuhn ex Fourn.

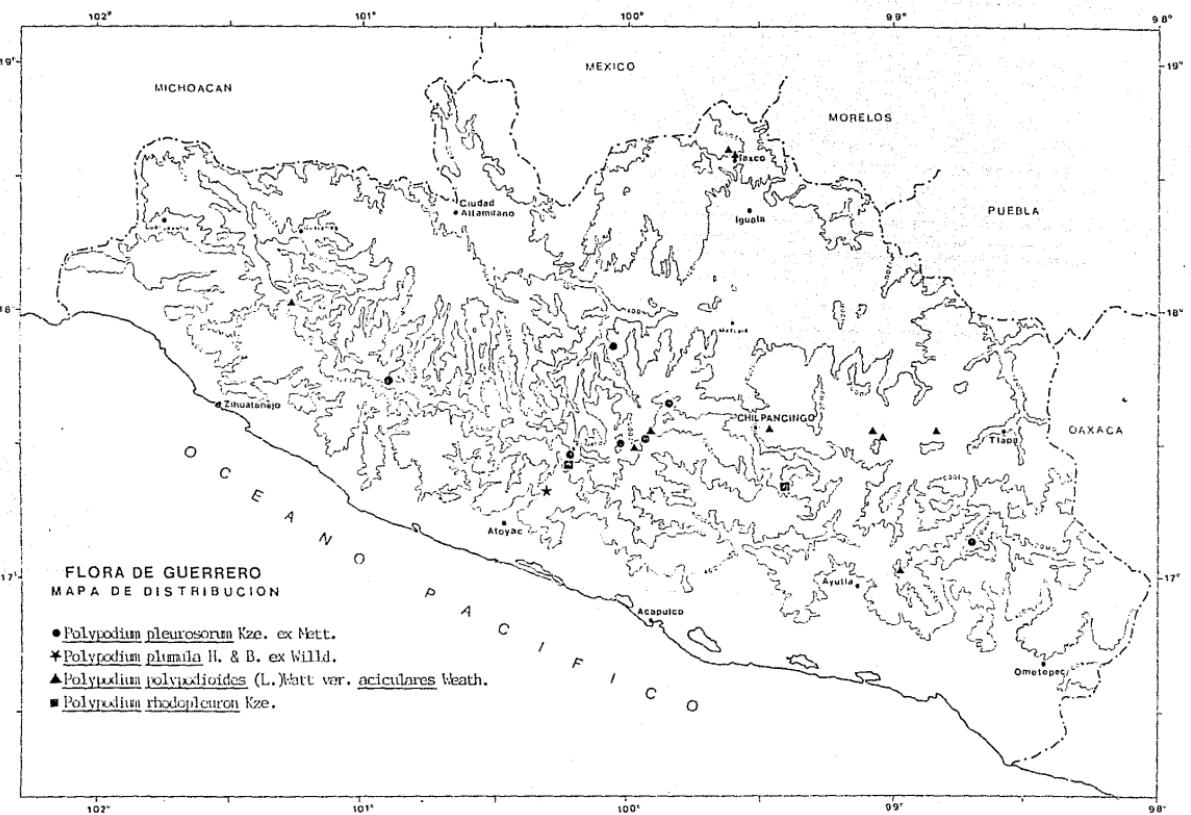


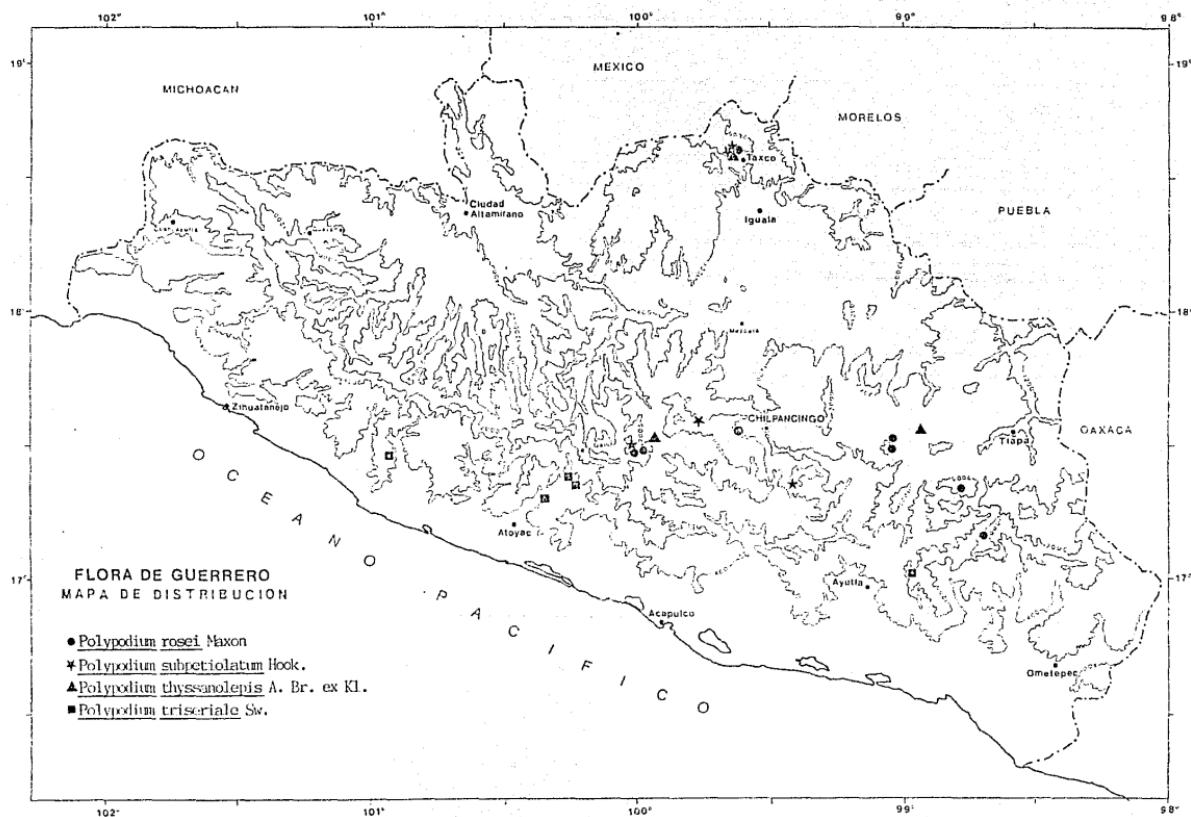


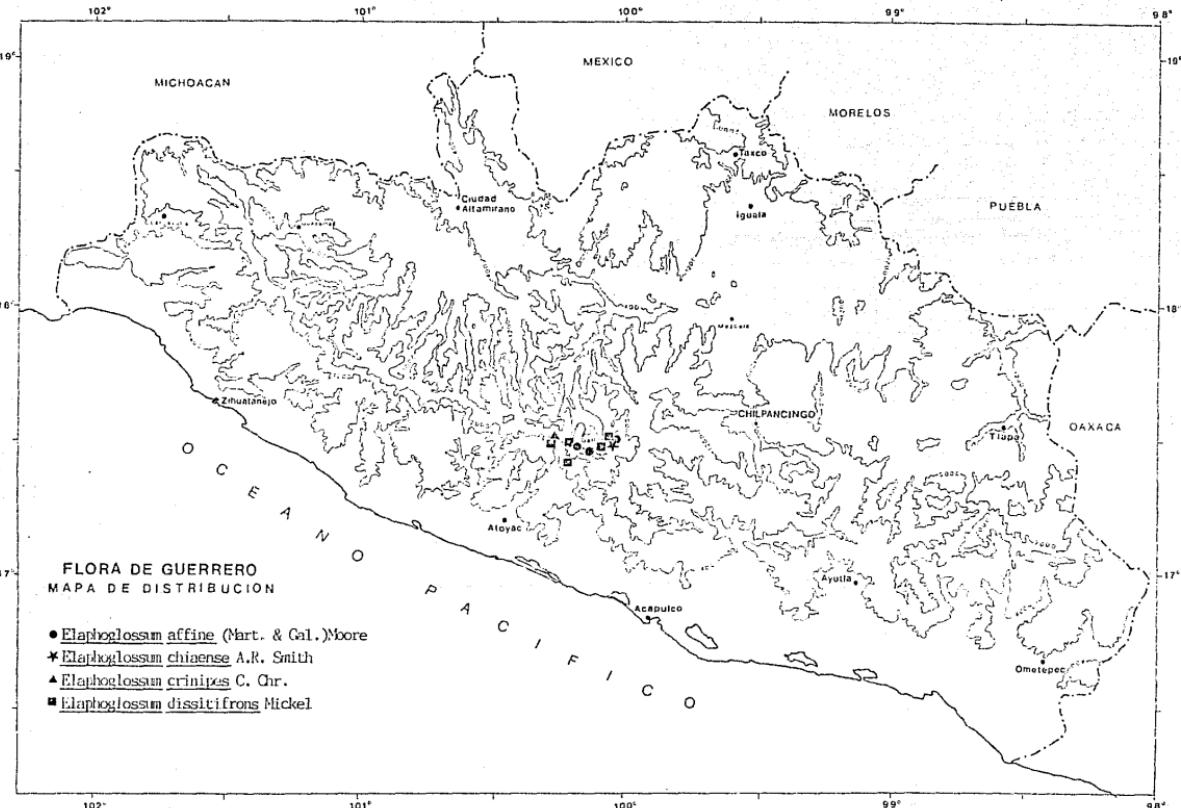


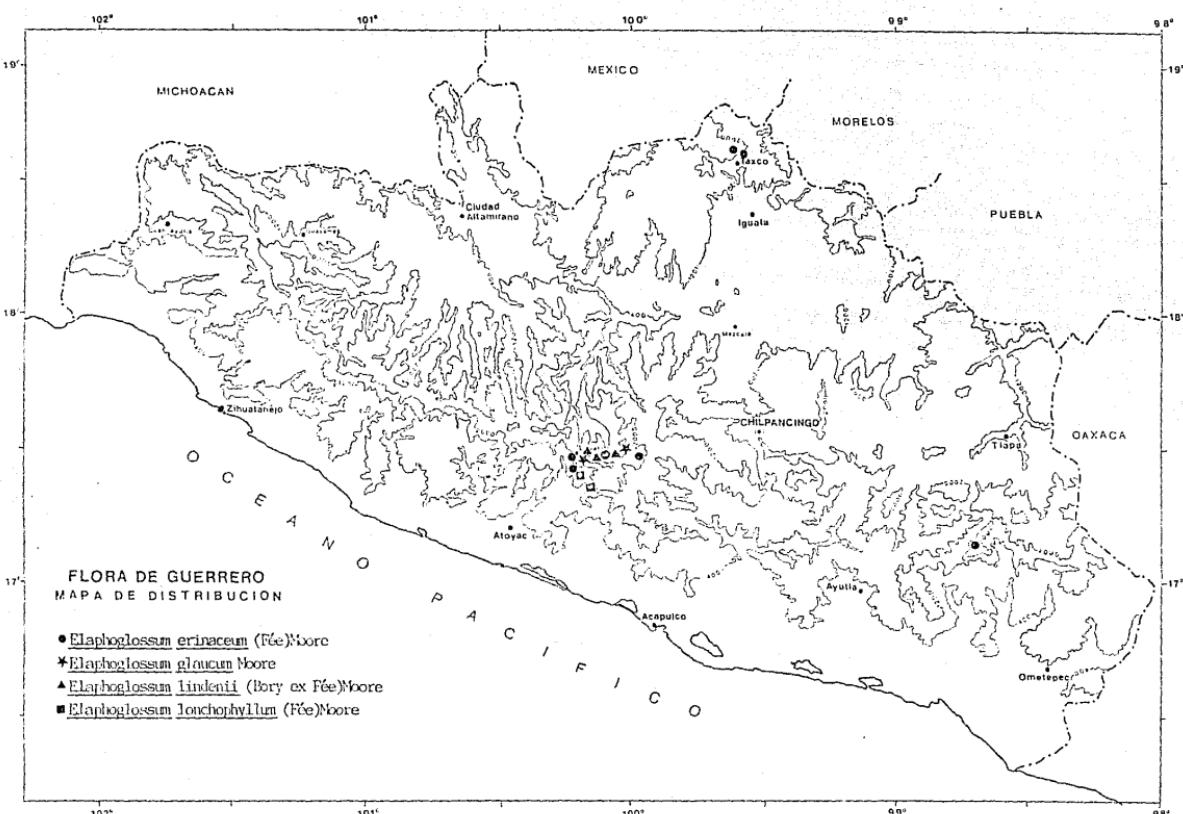






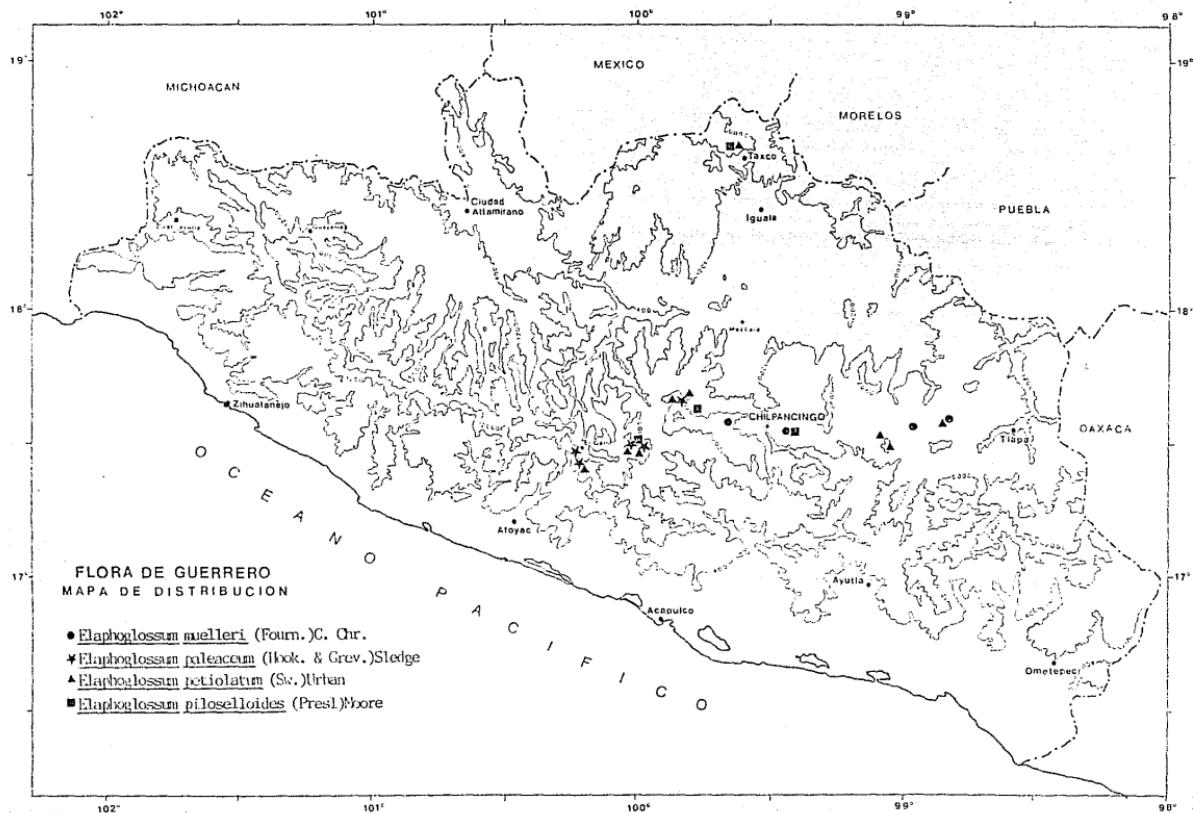


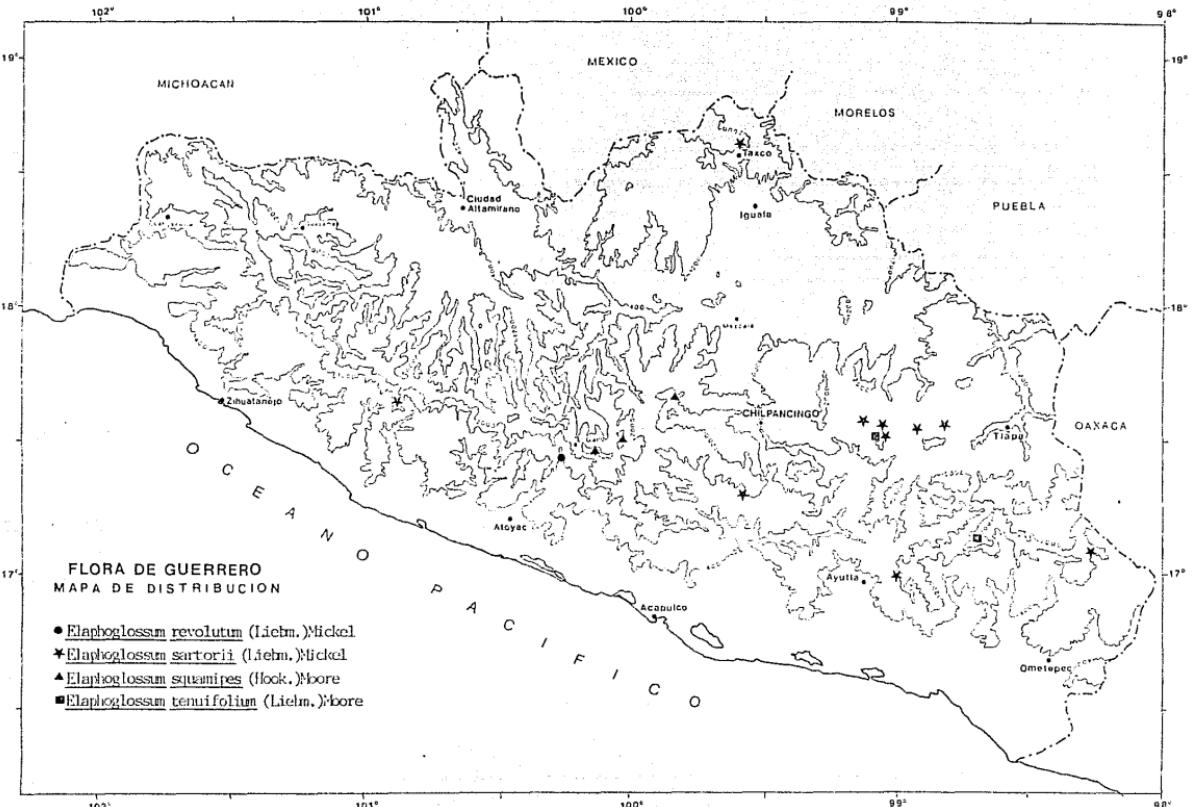


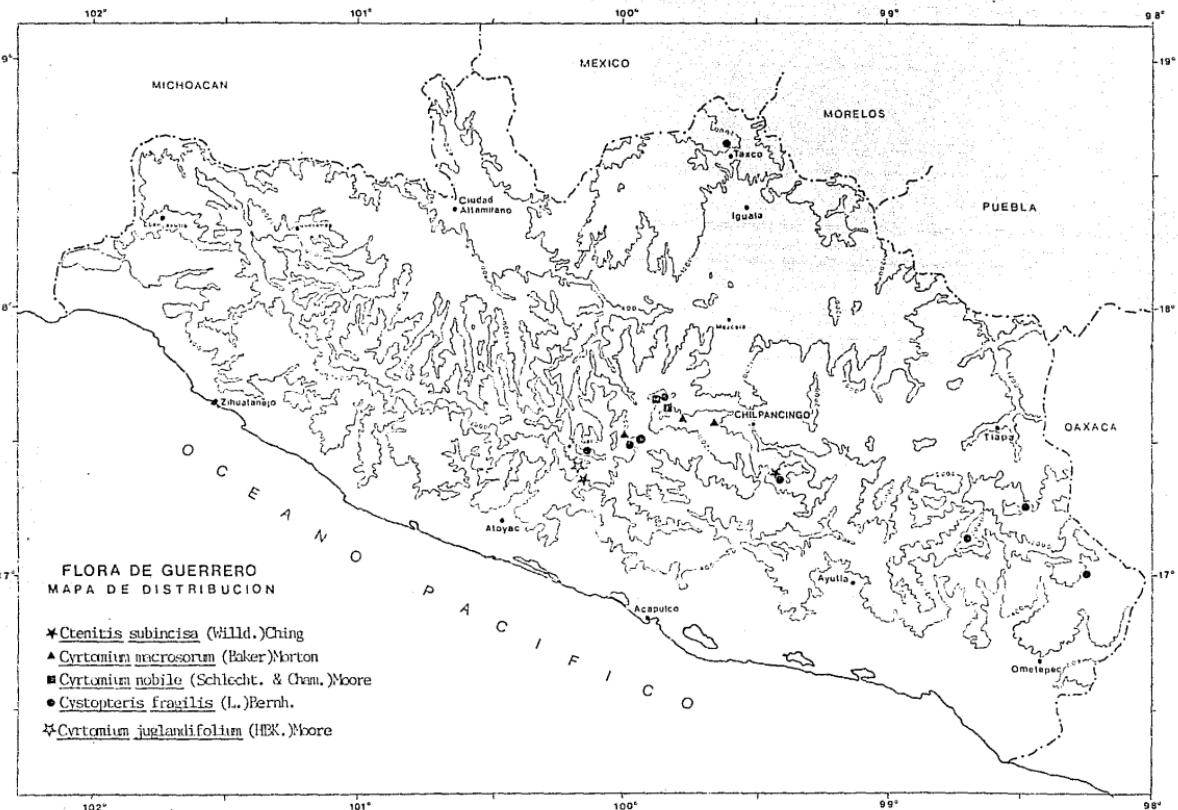


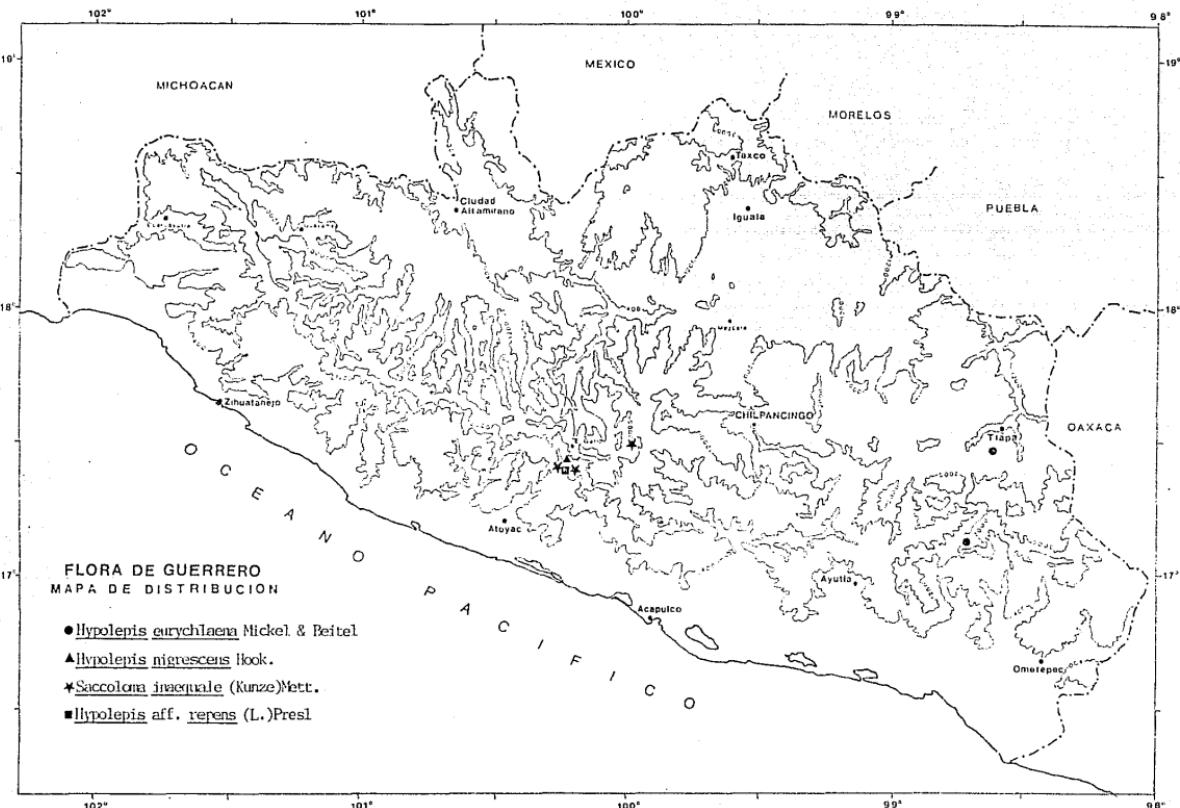
FLORA DE GUERRERO
MAPA DE DISTRIBUCION

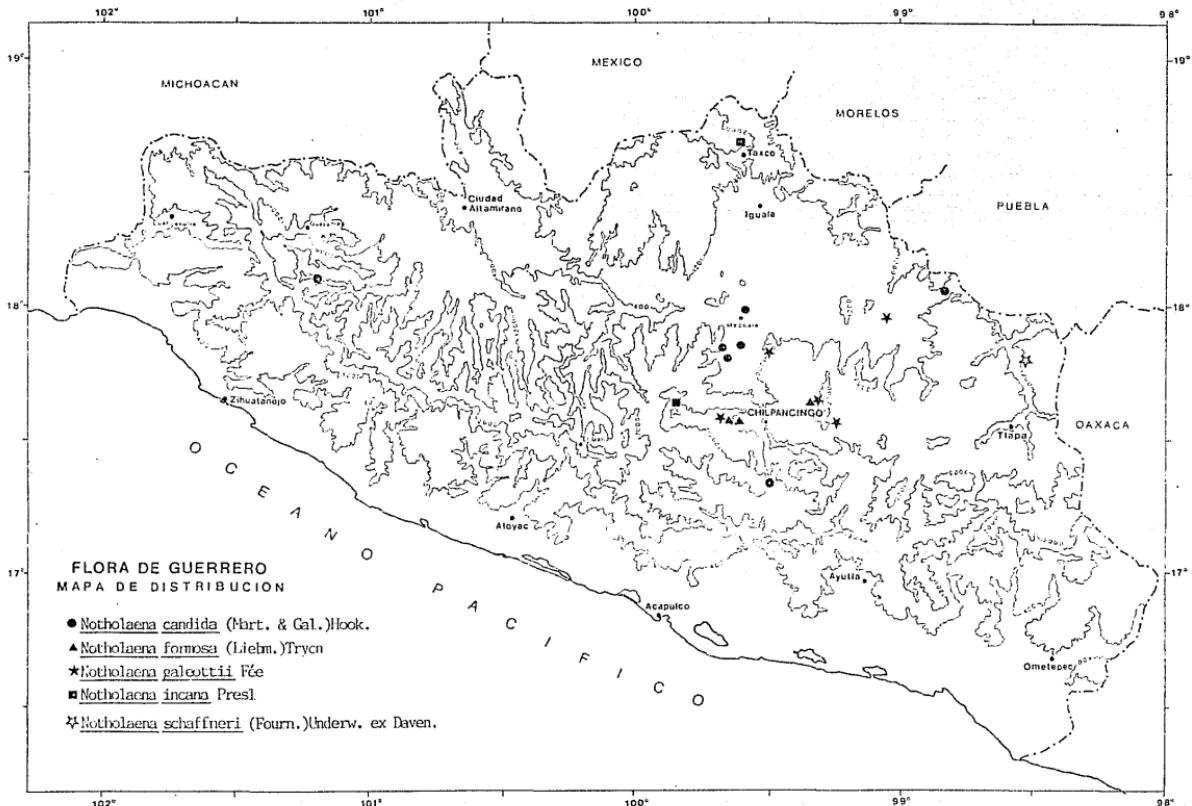
- *Elaphoglossum erinaceum* (Fee) Moore
- * *Elaphoglossum glaucum* Moore
- ▲ *Elaphoglossum lindenii* (Bory ex Fee) Moore
- *Elaphoglossum lonchophyllum* (Fee) Moore

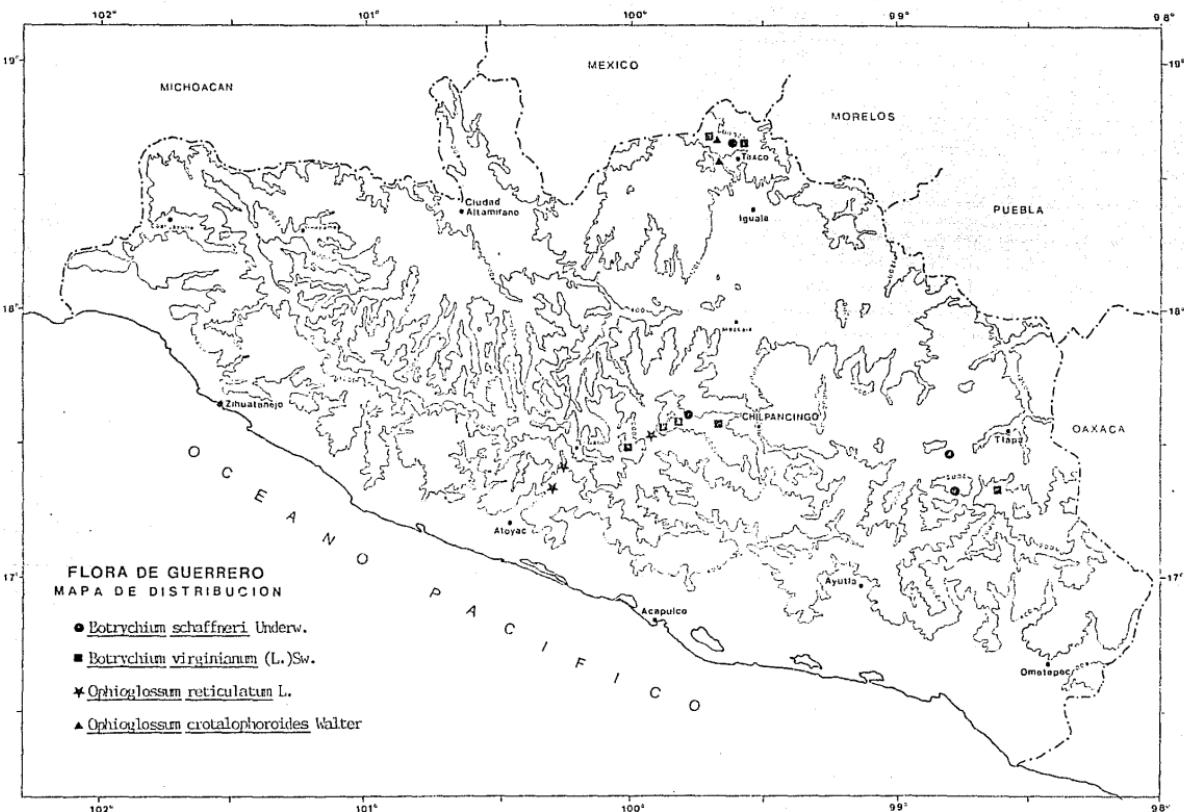






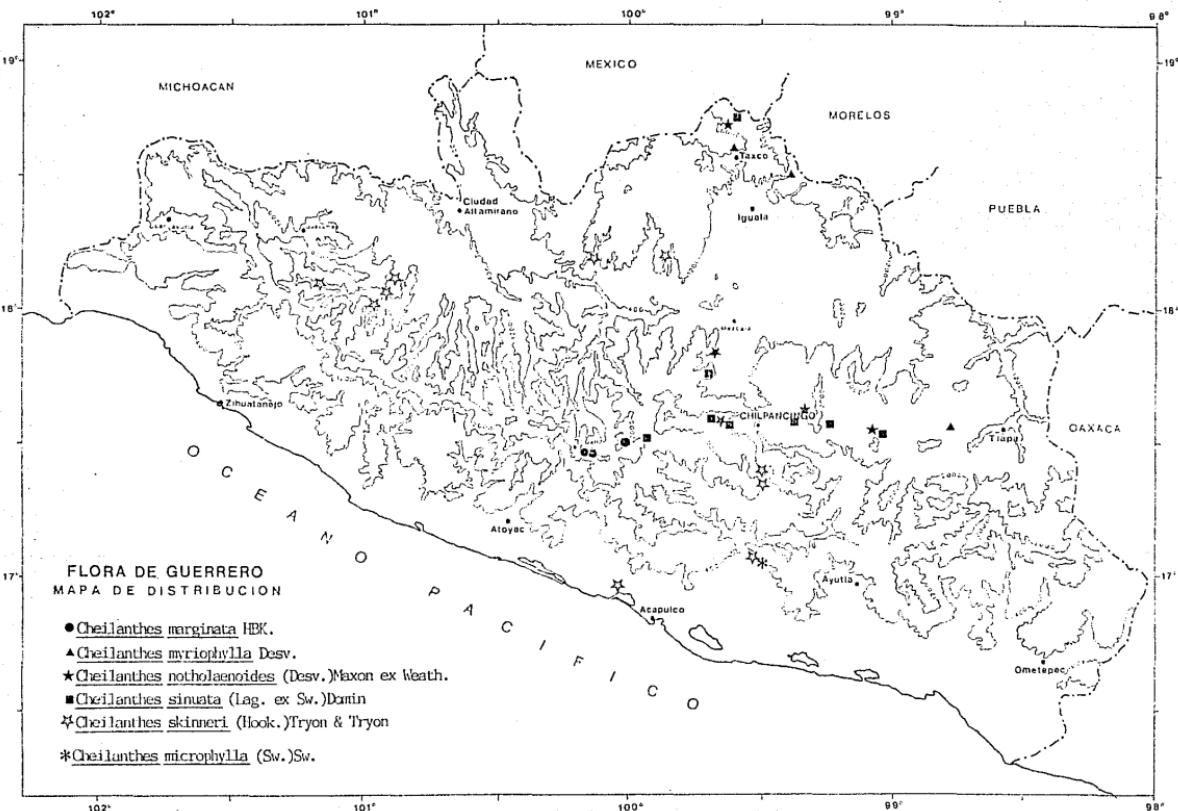


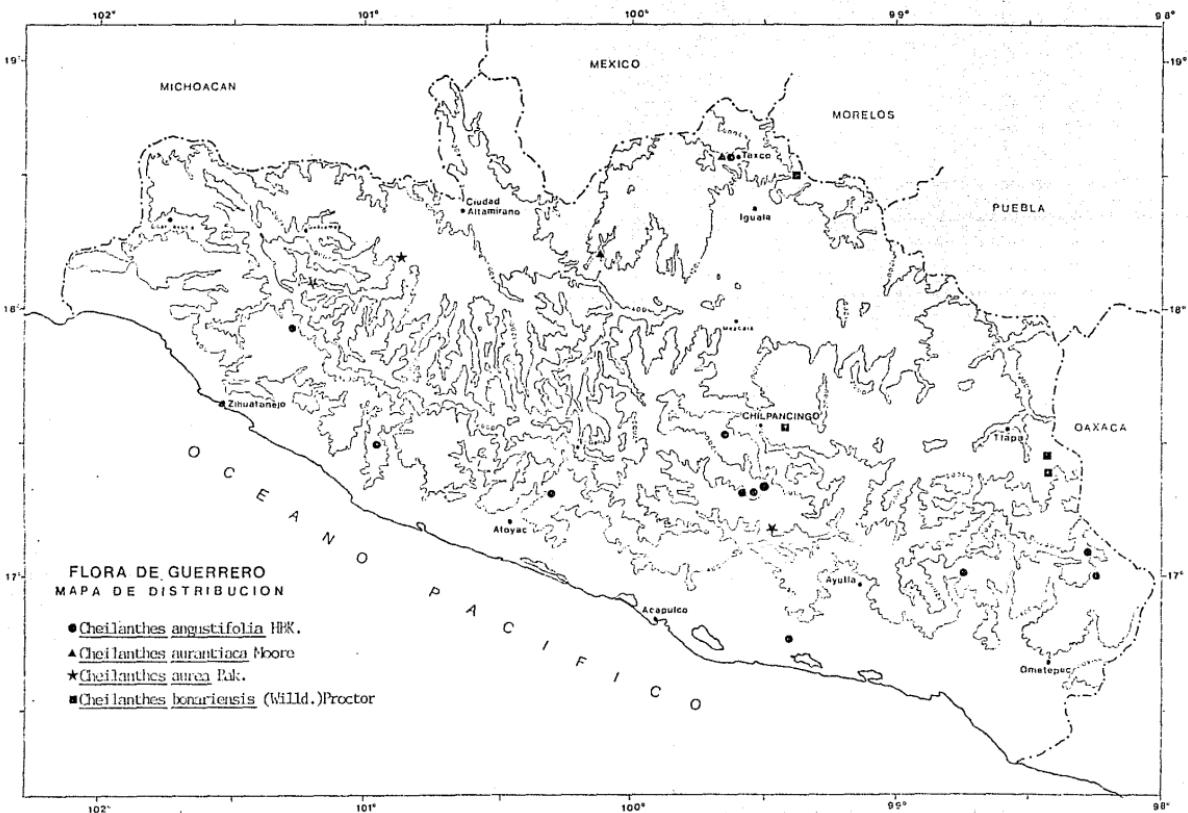


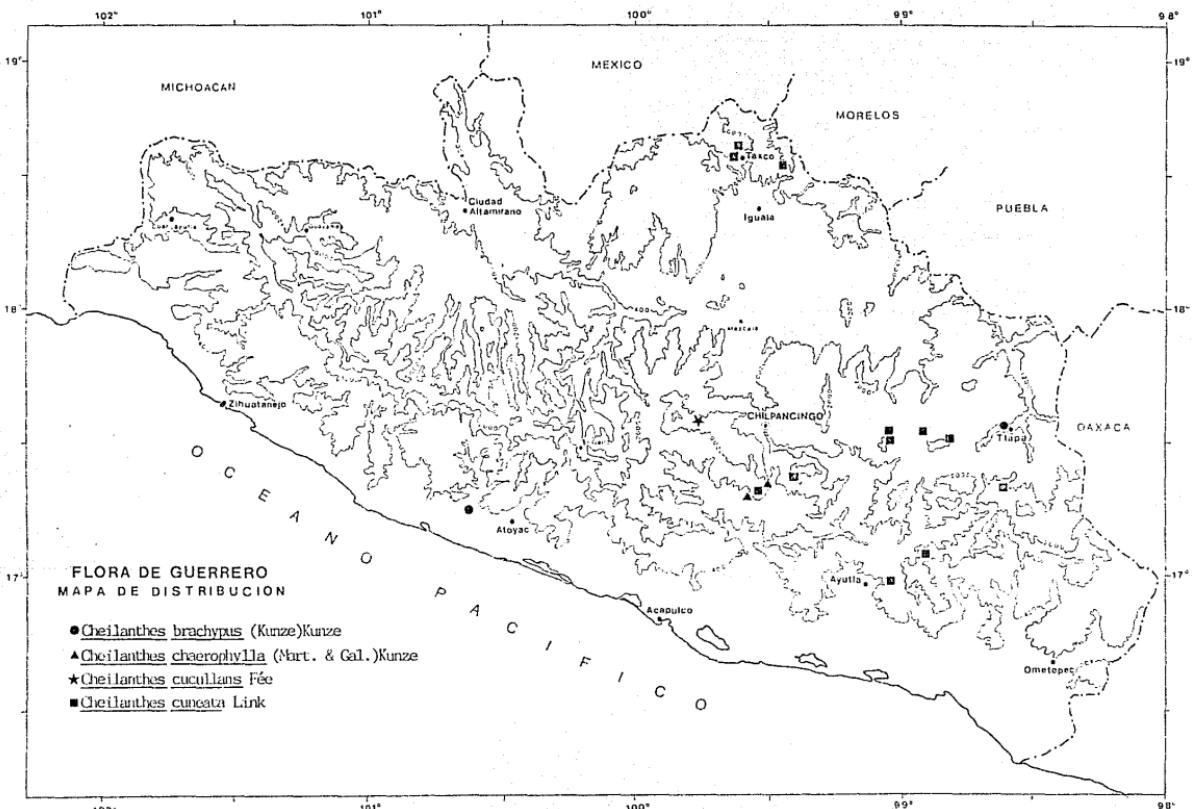


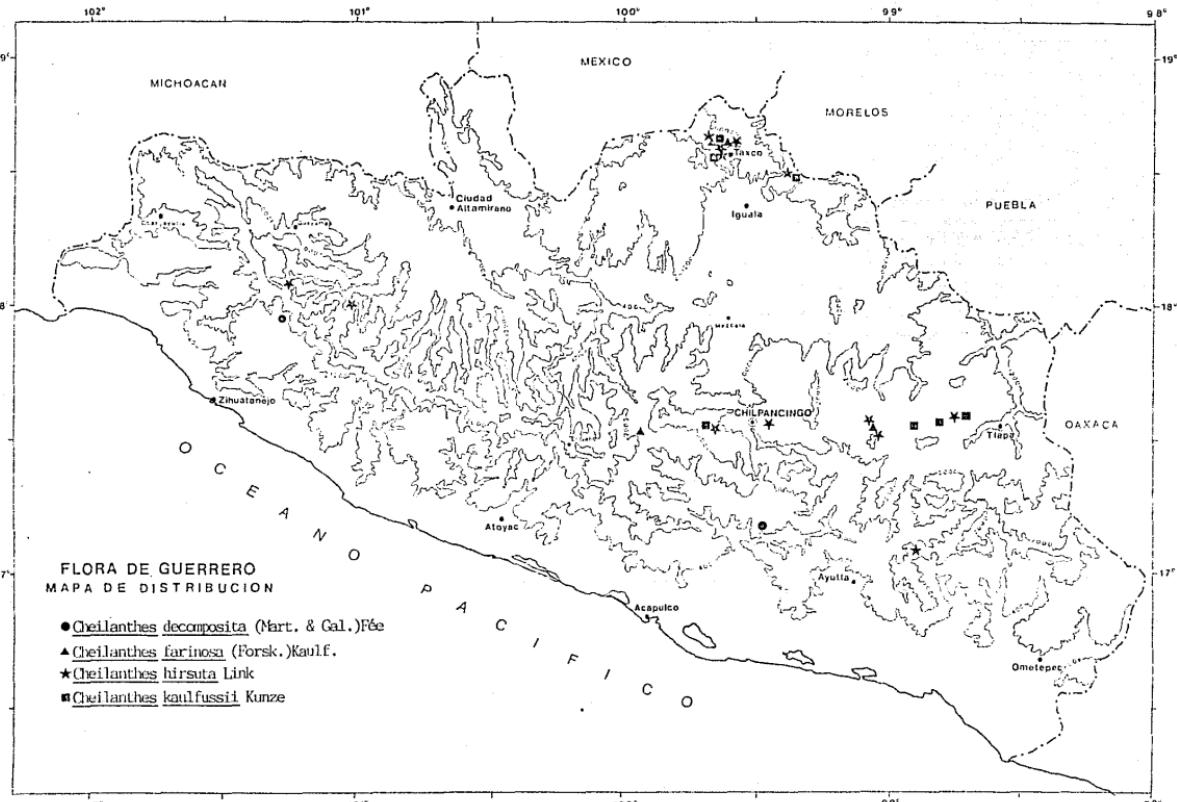
**FLORA DE GUERRERO
MAPA DE DISTRIBUCIÓN**

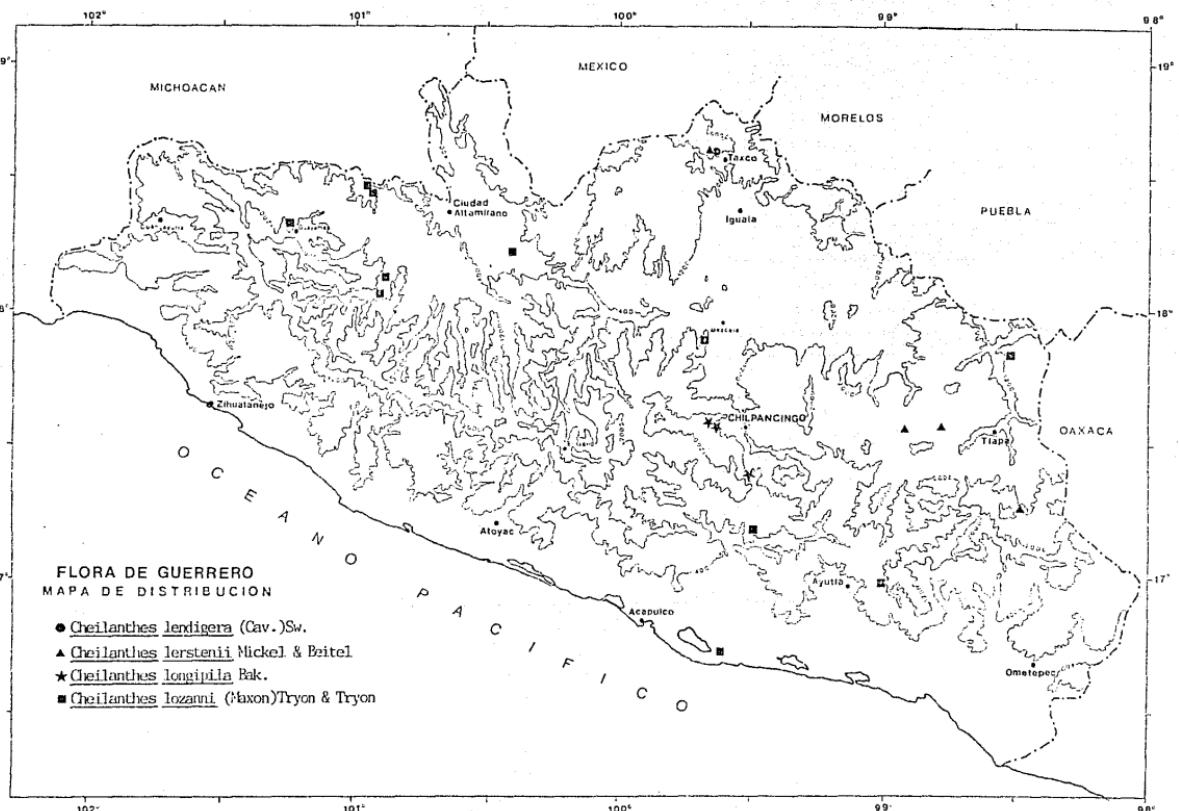
- *Botrychium schaffneri* Underw.
- *Botrychium virginianum* (L.) Sw.
- * *Ophioglossum reticulatum* L.
- ▲ *Ophioglossum crotalophoroides* Walter

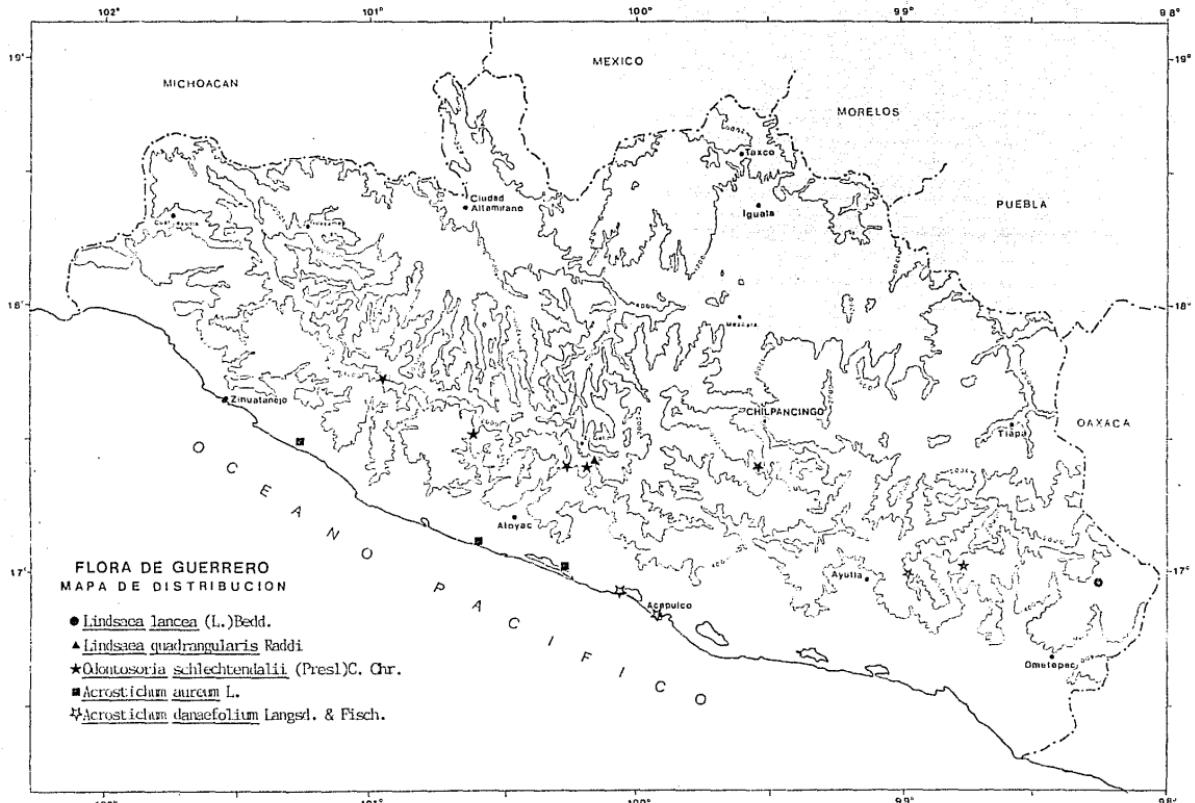


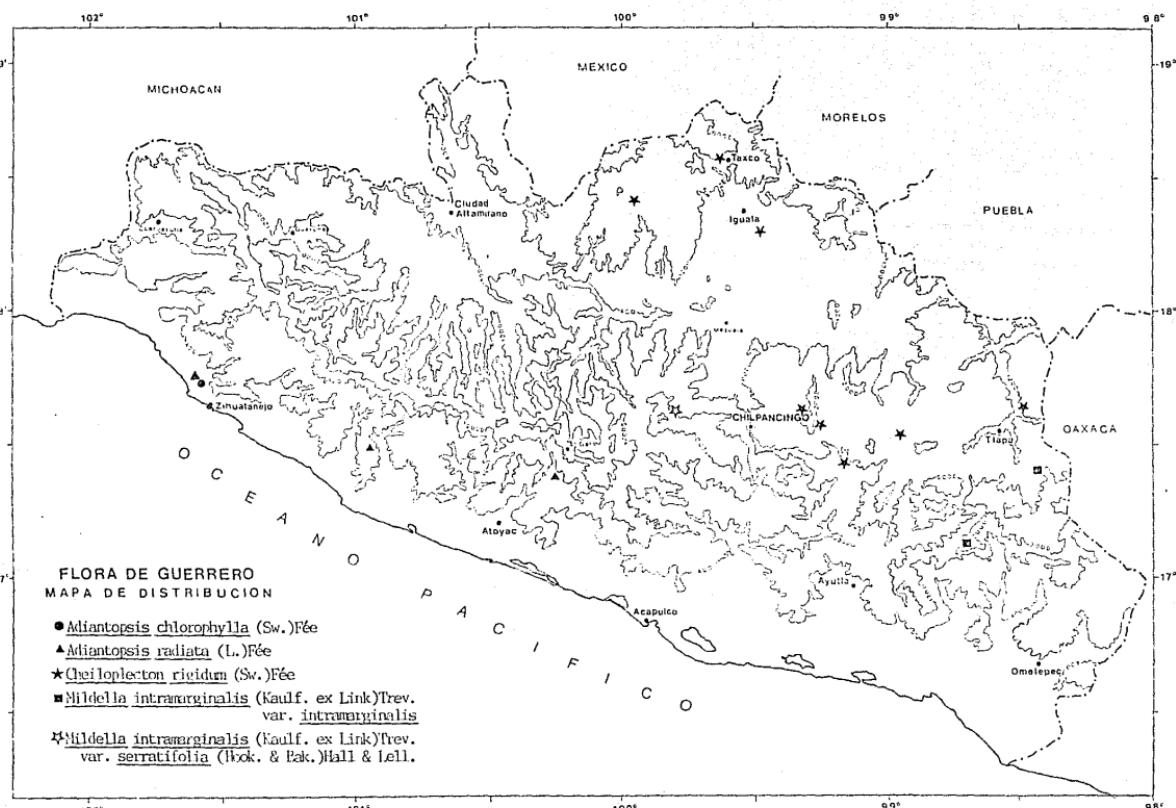


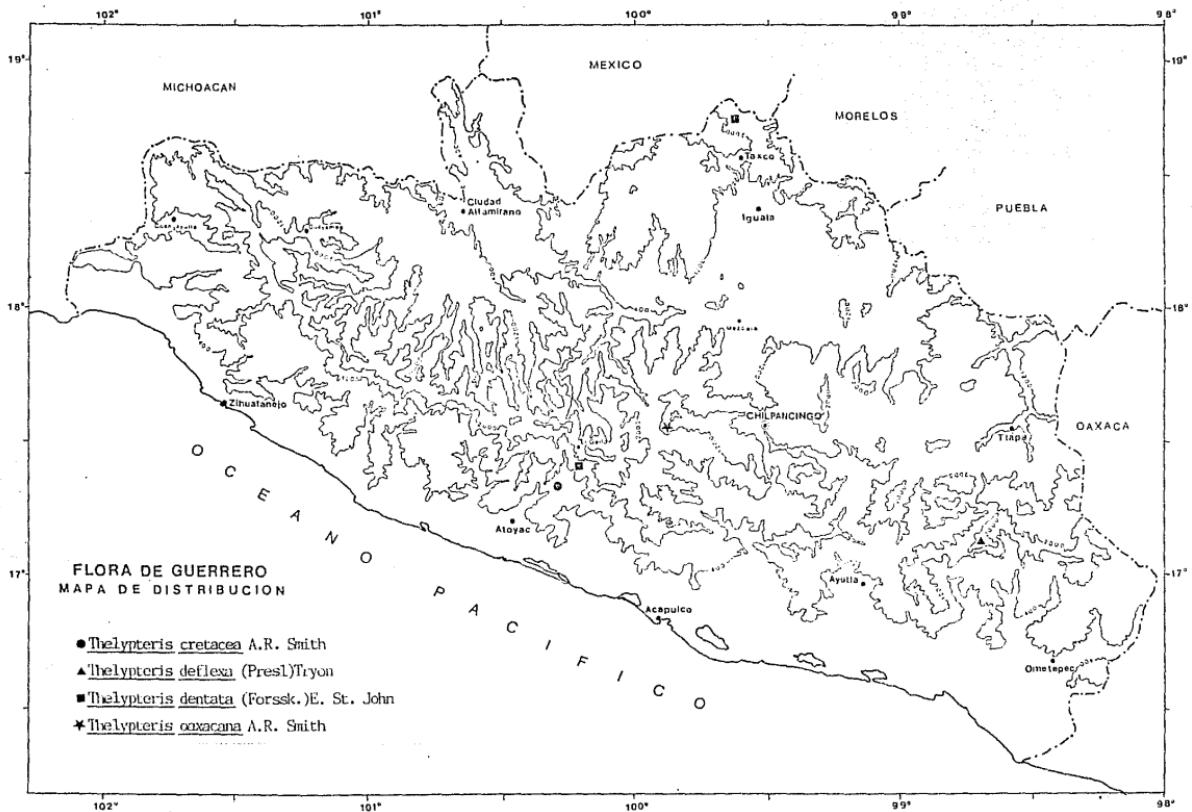


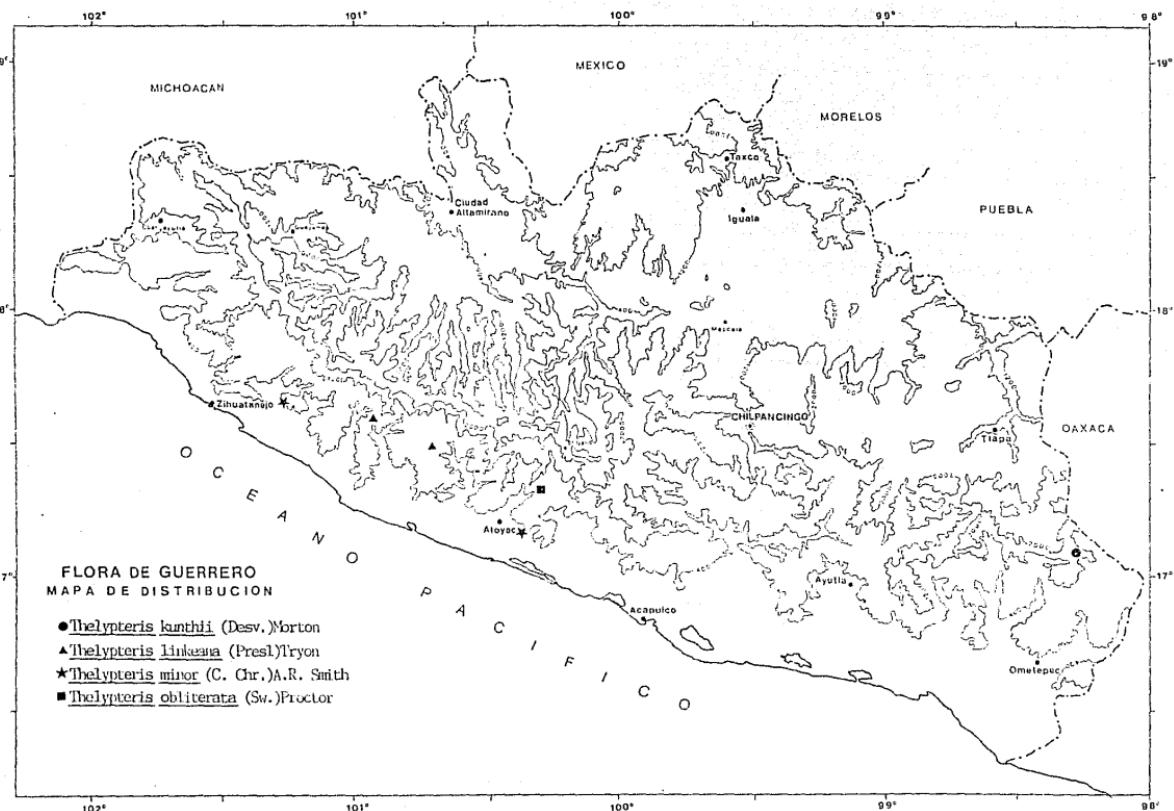


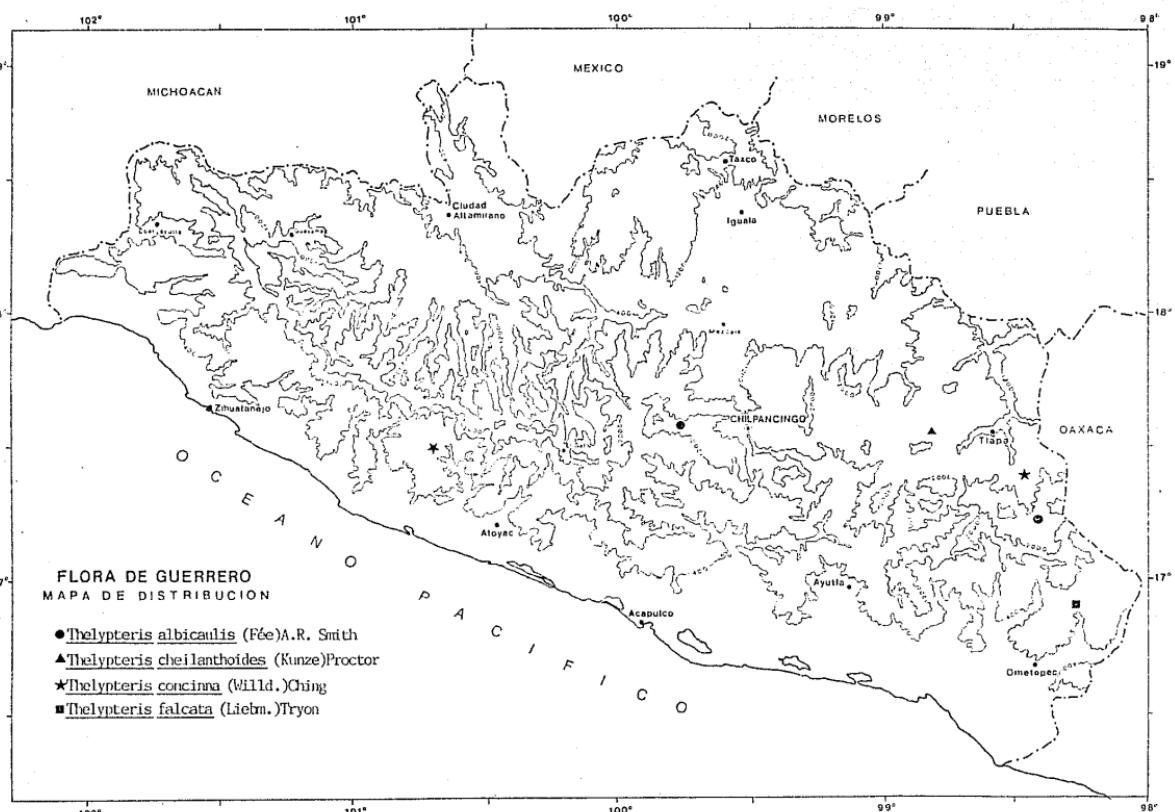


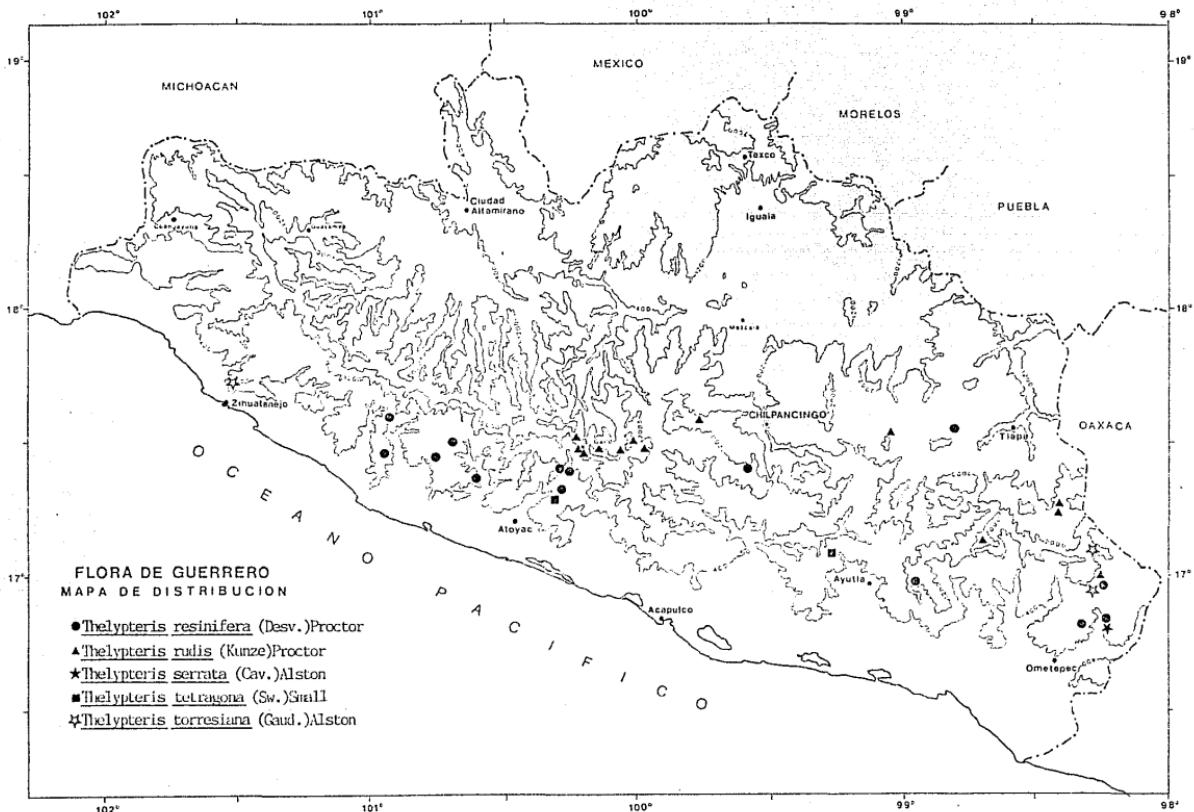


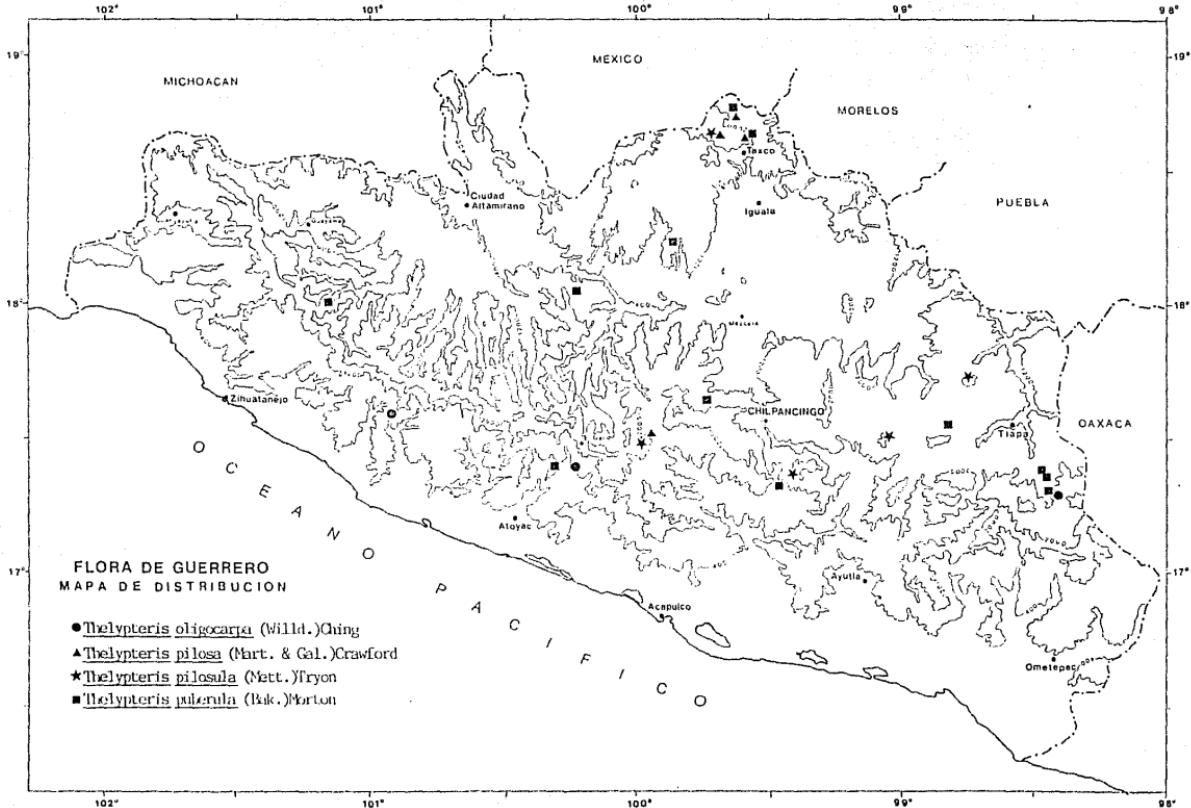












C) Aspectos fitogeográficos. Al registrar los patrones de distribución de las especies de pteridofitas hasta ahora reconocidas se nota de inmediato un hecho sobresaliente: 326 (93 %) de las 340 especies se encuentran en una zona que incluye esencialmente el centro y sur de México, Centroamérica, la mitad septentrional de América del Sur, Las Antillas y Florida. Dicho componente florístico sugiere el origen neotropical de esta fracción de la flora, que contrasta con la poca representatividad de los elementos pantropical y holártico; 15 especies (4.3 %) y 5 especies (1.4 %) respectivamente.

Los resultados de la aplicación del índice de similitud del Preston (1962, en González & Rzedowski, 1984), a los conjuntos de especies de las floras pteridofíticas de otras regiones de América (Billington, 1952; Munz & Neck, 1973; Stolze, 1978, 1981, 1983; Gómez, 1976, 1985; De la Sota, 1972, 1973) y México (Matuda, 1956b; Knoblauch & Corral, 1960; Smith, 1981) y la del estado de Guerrero, sugieren también la misma idea (Table 7).

Tabla 7. Porcentaje de similitud entre la flora pteridofítica de otras regiones de América y México, y Guerrero.

	Michigan	California	Chihuahua	Méjico	Chiapas	Guatemala	Nicaragua	NE Argentina
Guerrero	6.4	7.6	14.2	39	91.3	87.7	82.5	26

La disminución del porcentaje de similitud hacia los extremos de América indica, con seguridad, la afinidad de la mayor parte de las especies a las regiones cálido-númedas, pero también la regional de la flora.

El componente neotropical a su vez se puede dividir en cinco grupos de distribución geográfica característica; a) en primer término las especies que sólo habitan en México, como *Lycopodium*

orizabae, *Selaginella rzedowskii*, *Adiantum galeottianum*, *Bommeria ehrenbergiana*, *Cheilanthes aurantiaca*, *Elaphoglossum dissitifrons*, *Polypodium pleolepis* y *Thelypteris minor* entre otras que en conjunto suman 49 especies; b) en seguida, con 67 especies se distingue un segundo grupo que incluye a *Lycopodium pringlei*, *Selaginella lepidophylla*, *Marattia weinmanniifolia*, *Anemia mexicana*, *Sphaeopteris horrida*, *Asplenium achilleifolium*, *Blechnum stoloniferum*, *Dryopteris nubigena*, *Notholaena candida*, *Polystichum distans* y *Woodwardia spinulosa*, entre otras, que abarca el área comprendida entre el sur y sureste de Estados Unidos y Centroamérica, hasta Nicaragua, con algunas variantes dependiendo del taxón que se trate; c) en tercer lugar se encuentran especies como *Trichipteris costaricensis*, *Antrophyum ensiforme*, *Campyloneurum xalapense*, *Diplazium lonchophyllum*, *Loxogramme mexicana*, *Pteris paucinervata* y *Thelypteris puberula*, que junto con otras constituyen un grupo de 78 especies cuya distribución se centra principalmente en el sur de México y todo Centroamérica; d) *Equisetum myriochaetum*, *Botrychium schaffnerii*, *Hymenophyllum crispum*, *Adiantum patens*, *Cheilanthes kaulfussii*, *Diplazium obscurum*, *Pellaea sagittata* y *Doryopteris pedata* var. *palmata*, son algunas de las 72 especies, de un cuarto grupo, que se distribuyen sobre todo del centro y sur de México hacia la región andina del este y noroeste de América del Sur; e) finalmente se distingue un conjunto de 172 especies que alcanzan, además del área considerada para el grupo anterior, a las Antillas y Florida, destacando por ejemplo *Plagiogyria semicordata*, *Gleichenia bancroftii*, *Trichomanes polypodioides*, *Acrostichum danaefolium*, *Ananthacorus angustifolius*, *Bolbitis portoricensis*, *Cochlidium rostratum*, *Dennstaedtia*

cicutaria, Grammitis asplenifolia, Lindsaea lancea, Niphidium crassifolium, Pleopeltis astrolepis, Saccoloma inaequale y Salvinia auriculata entre otras.

El análisis un poco más detallado del elemento neotropical apunta datos que no dejan de ser interesantes, tratándose de un estudio de pteridofitas.

En primer término se nota que este componente se encuentra representado tanto en las zonas cálido-secas y húmedas como también en las regiones templadas. De hecho, en estas últimas donde las especies dominantes del bosque son de origen boreal, el estrato herbáceo tiene un fuerte componente neotropical en el que las pteridofitas son una parte importante.

Por otro lado, dentro del conjunto de especies que se encuentran solo en México, y de las que ligeramente rebasan sus fronteras, es posible diferenciar dos grupos, uno con probable origen en las zonas secas o cálidas y otro en las zonas montañosas y húmedas del sur del país. En el primer grupo tenemos especies que habitan en el bosque tropical caducifolio y subcaducifolio principalmente, aunque también hay representantes en los bosques de pino y encino de climas cálidos y secos de la región fisiográfica de La Costa.

Con respecto al otro grupo, es particularmente importante destacar la presencia de varias de estas especies que sólo se encuentran en el bosque mesófilo de montaña, 20 de las 162 registradas para este tipo de vegetación. Aunque el elemento endémico es quizás más importante en proporción en las zonas cálido-secas, también se encuentra en las regiones de montaña.

Con base en la distribución que tienen las especies del bosque

mesofilo de montaña principalmente, bosque de *Abies* y en buena parte de los bosques de pino y encino, se nota otro hecho interesante: la estrecha afinidad florística con las regiones montañosas de Centro y Sudamérica e incluso con las Antillas.

En el vasto corredor constituido por las cordilleras en América tropical pueden distinguirse tres grandes centros de diversificación de pteridofitas (Tryon, 1972) - centro y sur de México, región central de Centroamérica y la región norte de Los Andes - , a partir de los cuales seguramente ha habido intercambio de especies; pero considerando el amplio potencial de dispersión que presentan las pteridofitas no deja de ser interesante la existencia de tres patrones de distribución que se sobreponen - sur de México - Centroamérica, sur de México - Centroamérica - norte - noroeste de Sudamérica y sur de México - Centroamérica - norte - noroeste de Sudamérica - Las Antillas.

Además de las insoslayables causas ecológicas y de la propia biología de las especies, como lo enfatiza Tryon (op. cit.), tanto los grupos reconocidos por él como los aquí comentados previamente, deben tener también, como factor importante en la distribución que presentan, una explicación histórica. Es importante señalar que los centros regionales de diversidad se ubican precisamente dentro del área de difusión de las especies con más amplia distribución en América continental.

Tryon (1986) considera que los patrones geográficos observados en las pteridofitas son el resultado de tres componentes básicos: "(1) las características de los helechos que tienen que ver con la distribución y variación, (2) la geografía del medio ambiente (distribución del hábitat), y (3) los procesos de especiación".

Ciertamente, es innegable la importancia de estos aspectos (adaptación, dispersión, variación, aislamiento, divergencia, etc.) y han sido tan ampliamente desarrollados por Tryon que aquí no se discutirán. Se insiste, por el contrario, en la importancia de la evolución de las flores en relación con la propia de los continentes para explicar la composición florística, en este caso de pteridofitas, de un lugar determinado. No se considera que la sola característica de gran potencial de dispersión que se encuentra en las pteridofitas explique mayormente la distribución de estas especies, como también ha sugerido Smith (1972). Tryon mismo (1972) concluye que la mayor parte de las especies de pteridofitas en América tienen áreas de distribución más bien restringidas.

El hecho de que la mayoría de las especies de pteridofitas reconocidas en Guerrero tengan una distribución restringida a América, implica que esta flora evolucionó *in situ* y que, por otra parte, los diferentes patrones de distribución observados deben reflejar en cierto modo aspectos de la historia de la distribución de la vegetación y flora en el continente.

Así, los centros regionales de gran diversidad en América reconocidos por Tryon (1972) no deben ser identificados necesariamente como, o equivalentes a, los sitios con las mejores condiciones para el establecimiento y desarrollo (incluyendo evolución) de las pteridofitas, sino como regiones que en general han mantenido desde hace mucho tiempo flores semejantes en situaciones similares. Los datos expuestos por Tryon acerca del alto número de especies y de endemismos en los centros regionales pueden ser también analizados (y explicados) en función de la

historia geológica de tales áreas.

Como bien dice Gómez (1980), la comparación de listados florísticos refleja sólo en parte la historia de la vegetación de un área determinada. El uso de información proveniente de otras áreas de la ciencia, como la geología histórica, complementan mucho la idea obtenida a partir de los listados florísticos actuales.

De acuerdo con datos paleontológicos (Arnold, 1964; Stewart, 1983), puede decirse que los grupos actuales de pteridofitas por abajo del nivel de familia son relativamente recientes, pues sólo después de la primera mitad del Jurásico se reconocen ya en el registro fósil a la mayoría de las familias, cuando todavía se encontraban relativamente unidos o cerca unos de otros los continentes. Pero el grupo más diverso en el presente (Polypodiaceae s.l.) comenzó su diversificación "explosiva" a partir del Cretácico superior y principalmente en el Terciario, cuando los contactos entre Las Antillas y América continental fueron esporádicos, y las posibilidades de intercambio florístico con África y Asia no existían más.

Es muy probable que la mayor parte de los géneros que se comparten de la flora pteridofítica que se presenta a ambos lados del Atlántico, se hayan establecido previamente a la separación de los continentes. La marcada discrepancia a nivel específico (y de géneros) entre los continentes implica la evolución independiente de estos grupos florísticos (Tryon & Tryon, 1980).

La presencia de 132 spp. (38%) del total de las pteridofitas de Guerrero, con amplia distribución en América (continental e insular), debe estar relacionada con la cercanía de las zonas involucradas (centros regionales), derivada del contacto casi

permanente de Norte y Sudamérica durante casi todo el Mesozoico y el puente formado entre finales del Mesozoico (Aptiano - Albiano) y principios del Cenozoico por el arco volcánico que después se desplazó hacia el noreste para conformar a las Antillas Mayores (Coney, 1982). En consecuencia, muchas de estas especies, para no descartar la dispersión a gran distancia (que es importante), podrían ser consideradas tan viejas como del Paleoceno - Eoceno.

Así mismo, varias de las especies con amplia distribución solo continental y de áreas más restringidas en América tropical deben ser, desde el punto de vista geológico, mucho más recientes.

Aun si se considera que la dispersión a gran distancia es importante, el número de especies correspondiente a cada grupo sería un indicio de la validez de lo mencionado anteriormente; el total de las endémicas (49) junto con las "esencialmente" mexicanas (60) es mucho mayor que el obtenido de las que se encuentran de México a Centroamérica (39) y de México a Sudamérica (32).

Es importante hacer notar que en el estudio de grupos vegetales con similares potenciales de dispersión, como los musgos (Delgadillo, 1977), se han sugerido explicaciones que en cierto modo coinciden con las aquí expuestas.

Ciertamente la composición florística no está sólo determinada o relacionada con los grandes cambios en la configuración del continente americano, sino también con los cambios climáticos asociados a la dinámica tectónica de cada área en particular (Dorf, 1989; Prince, 1982).

Ya que los cambios en el territorio guerrerense provocados por los ciclos tectónicos reconocidos para México previos al Cenozoico afectaron floras que no tienen mucha relación con los componentes

actuales, los cambios geomorfológicos y fisiográficos habidos durante el Terciario (Eoceno - Mioceno) y Cuaternario serían los más significativos puesto que tienen que ver directamente con la configuración de la corteza terrestre en el estado de Guerrero como la encontramos ahora, es decir, la elevación de la Sierra Madre del Sur con la posterior sobreposición y depositación de material ígneo en su mitad occidental, así como la constitución de las sierras septentrionales (Tanco - Buenavista de Cuéllar) también mediante la depositación de material ígneo (De Cesma, 1960; Guzmán & De Cesma, 1963).

De acuerdo con varios estudios que se han realizado acerca de floras cretácicas y terciarias, en general se habla de un clima más cálido y homogéneo que el que existe en el presente. De hecho, tipos de vegetación ahora poco representados, como el bosque mesófilo de montaña, o al menos varios de sus elementos florísticos, tuvieron una distribución mucho mayor en América en aquellos tiempos.

Así, una vez configurado el escenario geográfico del estado, lo que más debe haber alterado la composición florística fueron los cambios climáticos de finales del Terciario y los del Cuaternario; disminución general de la temperatura y variaciones drásticas de la misma como resultado de las glaciaciones.

Después de los efectos de la última glaciación, el igual que otros tipos de vegetación se reexpandieron, algunas comunidades vegetales como las de los bosques de coníferas y el bosque mesófilo de montaña, deben haberse reducido en extensión en la entidad, quedando en el presente como islas o manchones. Estas comunidades, del mismo modo que se ha reconocido para comunidades aisladas del

bosque tropical perennifolio en el Cenozoico de México (Wendt, 1989), estarían ahora funcionando como refugios, florísticos o vegetacionales, en la actualidad.

Tratando de correlacionar estos eventos con la distribución actual de las especies en el ecosistema tendríamos tres grupos: a) el de las endémicas y/o de distribución sólo en el centro o este y sur de México que incluye seguramente especies "viejas" y de origen reciente; b) las de amplia distribución que se presentan casi de manera continua formando parte de comunidades reexpandidas y c) las de amplia distribución, pero relictuales, acompañantes de tipos de vegetación controlados por los efectos del término de la última glaciación.

CONSIDERACIONES FINALES. La elaboración del bosqueo sobre la historia de la composición florística también podría ser abordado mediante el análisis sistemático del patrón de distribución encontrado en las especies con síndrome de caracteres primitivos y el correspondiente de las especies con síndrome de caracteres derivados. Esto evidentemente, se apoyaría en la revisión monográfica de los géneros, determinando de modo más claro las unidades taxonómicas, los patrones de cambio en las características y su secuencia filética.

Dicho análisis complementaría los estudios basados en la comparación florística y, en definitiva, apoyaría o refutaría las distintas aseveraciones presentadas en tales trabajos.

Puesto que sólo recientemente se han comenzado a generalizar estudios en biogeografía que incorporan los aspectos antes

mencionados, habrá que esperar todavía algún tiempo para comprobar o rechazar hipótesis.

Cabe aclarar que el análisis fitogeográfico descansa necesariamente sobre conceptos (familia, género y especie), con dos enfoques que a menudo no es posible hacer coincidir, el biológico y el taxonómico, y buena parte de las correlaciones dependen del criterio que se tiene para distinguir y delimitar la variabilidad expresada por una entidad a la que se le asigna un nombre, además de los posibles errores de determinación o el uso de información equivocada o no actualizada.

En ese sentido, conviene tener experiencia en el herbario, pero sobre todo en el campo, y conjuntar este conocimiento con datos provenientes de estudios experimentales a fin de tener cada vez menos equivocaciones en la interpretación y clasificación de la diversidad biológica.

REFERENCIAS

- Aguirre-Claverán, R. & M. L. Arreguin-Sánchez. 1988. Claves de familias, géneros, especies y variedades de pteridofitas del estado de Nuevo León, México. *Anales Esc. Nac. Ci. Biol.* 32:9-61.
- Alston, A. H. G. 1958. The subdivision of the Polypodiaceae. *Taxon* 5(2):23-25.
- Ánónimo. 1982. Geología de la República Mexicana. Instituto Nacional de Estadística Geografía e Informática. S.P.P. México.
- Ánónimo. 1985. Geografía física del estado de Guerrero. Centro de Estudios y Proyectos Estadísticos del Estado de Guerrero. S.P.P. - Gobierno del estado de Guerrero. Chilpancingo.
- Ánónimo. 1988. Atlas nacional del medio físico. Instituto Nacional de Estadística Geografía e Informática. S.P.P. México.
- Arnold, C. A. 1964. Mesozoic and Tertiary fern evolution and distribution. *Mem. Torrey Bot. Club* 21(5):59-68.
- Billington, C. 1952. Ferns of Michigan. *Bull. Cranbrook Inst. Sci.* 20
- Campa, M. F., J. Ramírez, R. Flores & P. J. Coney. 1981. Terrenos sectoriosestratigráficos de la Sierra Madre del Sur, región comprendida entre los estados de Guerrero, Michoacán y Morelos. Serie Técnico Científica. 10. Universidad Autónoma de Guerrero. Chilpancingo.
- Ching, R. C. 1940. On natural classification of the family "Polypodiaceae". *Synapsis* 5:201-242.
- Christensen, O. 1958. Filicinae. En F. Verdoorn (Ed.) Manual of Pteridology. Nijhoff. The Hague.
- Coney, P. J. 1982. Plate tectonics constraints on the biogeography of Middle America and the Caribbean region. *Ann. Missouri Bot. Gard.* 69:431-443.
- Conzatti, C. 1938. Flora Taxonómica Mexicana. Tomo I. Sociedad Mexicana de Historia Natural. México.
- Copeland, E. B. 1947. Genera Filicum, the genera of ferns. Chronica Botanica. Waltham, Mass.
- Dowan, C. P. 1983. Listados florísticos de México I. Flora de Tabasco. Instituto de Biología, UNAM. México.
- Drabbe, J. A., A. C. Jeremy & J. T. Mickel. 1975. A new generic

- sequence for the pteridophyte herbarium. Brit. Fern Gaz. 11(2&3):141-162.
- De Cserna, Z. 1960. Orogenesis in time and space in Mexico. Geol. Rundschau 50:595-605.
- , 1965. Reconocimiento geológico en la Sierra Madre del Sur de México, entre Chilpancingo y Acapulco, estado de Guerrero. Bol. Inst. Geol. Univ. Nac. Autón. México. 62:1-77.
- De la Sota, E. R. 1972. Sinopsis de las pteridofitas del noroeste de Argentina, I. Darwiniana 17:111-103.
- , 1972a. Sinopsis de las pteridofitas del noreste de Argentina, II. Darwiniana 18:175-263.
- , 1973b. La distribución geográfica de las pteridofitas en el cono sur de América Meridional. Bol. Soc. Argent. Bot. 15(1):23-34.
- Delgadillo, C. 1979. Mosses and phytogeography of the Liquidambar forest of Mexico. Bryologist 82(3):432-447.
- Dorf, E. 1959. Paleobotanical evidence of Mesozoic and Cenozoic climatic changes. Proc. North Amer. Paleontol. Conv. pp. 323-346.
- Figueroa, E. 1980. Atlas geográfico e histórico del estado de Guerrero. FONAPAS Guerrero - Gobierno del estado de Guerrero. Chilpancingo.
- García, E. 1981. Modificación al sistema de clasificación climática de Köppen. México.
- González, S. & J. Radovani. 1984. Algunos aspectos ecológicos y fitogeográficos de las especies de Syperaceae en el Valle de México. II. Análisis fitogeográfico. Bol. Soc. Bot. México 46:29-35.
- Gómez, L. D. 1976. Contribuciones a la pteridología centroamericana 1. Enumeratio filicum Nicaraguensem. Brenesia. 8:41-57.
- , 1982. The origin of the pteridophyte flora of Central America. Ann. Missouri Bot. Gard. 69:548-556.
- , 1985. Contribuciones a la pteridología centroamericana 6. Flora de Nicaragua. I. Isoetaceae, Equisetaceae, Lycopodiaceae, Selaginellaceae y los grupos eusporangiados. Brenesia. 37:1-42.
- Gregory, D. & R. Riba. 1979. Selaginellaceae en Flora de Veracruz. Fascículo 4. INIREB. Xalapa.
- Guzmán, E. J. & Z. De Cserna. 1963. Tectonic history of Mexico. In: The backbone of the Americas. Tectonic history from pole

- to pole. Symposium Memoir N° 2. Amer. Assoc. Petrol. Geol. pp. 115-129.
- Hinton, J. & J. Rzedowski. 1972. George B. Hinton, collector of plants in southwestern Mexico. J. Arnold Arbor. 55(2): 141-181.
- 1973. George B. Hinton explorador botánico en el suroeste de México. Anales Esc. Nal. Ci. Biol. 21:1-114.
- Holtum, R. E. 1949. The classification of ferns. Biol. Rev. Cambridge Philos. Soc. 24:267-295.
- Jones, G. N. 1965. An annotated bibliography of mexican ferns. University of Illinois Press, Urbana.
- Knobloch, I. W. & D. G. Correll. 1962. Ferns and Fern allies of Chihuahua, Mexico. Texas Research Foundation. Renner, Texas.
- Lellinger, D. B. 1985. The distribution of Panama's pteridophytes. In W. G. D'Arcy & M. D. Curran (Eds.), The botany and natural history of Panama. Washington.
- Lira, R. & R. Riba. 1994. Aspectos fitogeográficos y ecológicos de la flora pteridofítica de la Sierra de Santa Marta, Veracruz. México. Biotica 5(4):451-467.
- Loreo, F. G. 1962. Pteridofitas de la Cuenca Occidental del Río Zopilote, Guerrero. Tesis Licenciatura. Facultad de Ciencias, UNAM. México.
- 1983. Selaginella rzedowskii, una nueva especie de selaginela heterófilla del estado de Guerrero, México. Bol. Soc. Bot. Mexico 44:23-27.
- Matuda, E. 1956a. Los helechos del Valle de México y alrededores. Anales Inst. Biol. Univ. Nac. Autón. México. 27(1):49-168.
- 1956b. Los helechos del Estado de México. Gobierno del Estado de México, Dirección de Agricultura y Ganadería. Toluca.
- Mickel, J. T. & J. Beitel. 1968. Pteridophyte Flora of Oaxaca, Mexico. Mem. New York Bot. Gard. 46:1-568.
- Miranda, F. 1941. Estudios sobre la vegetación de México I. La vegetación de los cerros al sur de la Meseta de Anáhuac - el cuajistlai. Anales Inst. Biol. Univ. Nac. Autón. México. 12:569-614.
- 1947. Estudios sobre la vegetación de México VI. Rasgos de la vegetación en la Cuenca del Río de las Balsas. Revista Soc. Mex. Hist. Nat. 8:95-114.

- Mueiller-Dombois, D. & H. Ellenberg. 1974. Aims and methods of vegetation ecology. John Wiley & Sons. New York.
- Munz, P. A. & D. D. Keck. 1973. A California Flora and supplement. University of California Press. Berkeley.
- Pacheco, L. & F. Lorea-Hernández. 1985. Claves para la identificación de los géneros de pteridofitas de Veracruz. *Biotica*, 10(2):157-177.
- Peláez-Ríos, M. & R. Riba. 1985. helechos de Veracruz: *Adiantum* (Pteridaceae). *Bol. Soc. Bot. México*, 44:43-62.
- Pichi-Sermolli, R. E. G. 1970. The higher taxa of the Pteridophyta and their classification. In: O. Hedberg (Ed.) Systematics of today. Proceedings of a Symposium held at the University of Uppsala in commemoration of the 25th anniversary of the birth of Carolus Linnaeus. Uppsala Univ. Årskr. 6:70-90.
- _____. 1973. Historical review of the classification of the Filicidae. *J. Linn. Soc., Bot.* 87 Supl. iii:1-40.
- _____. 1977. Tentamen Pteridophytorum genera in taxonomicum ordinem redigendi. *Nebbia* 31(2):313-512.
- Prince, G. T. 1982. A review of the phytogeographic evidences for Pleistocene climate changes in the neotropics. *Ann. Missouri Bot. Gard.* 69:574-624.
- Guero, H. et al. 1974. Estudio de la zona templado-fria del estado de Guerrero (la. Fase). Área Chilpancingo. Informe del contrato para estudios No. 7, Entre Forestal Vicente Guerrero-UNAM. Instituto de Biología, UNAM. (mecanografiado).
- Riba, R. F. 1948. Apuntes sobre la Flora de Guerrero. *Bol. Soc. Bot. México*. 6:15-28.
- Riba, R. 1965. Helechos arbóreos en el Estado de Guerrero. *Anales Inst. Biol. Univ. Nac. Autón. México*, 36(1-2):81-84.
- _____. 1981. Cyatheaceae en Flora de Veracruz. Fascículo 17. INIREB. Xalapa.
- _____. & A. Butanda. 1987. Bibliografía comentada sobre Pteridofitas de México. Instituto de Biología - Consejo Nacional Flora de México A.C. Mexico.
- Rovirosa, J. N. 1909. Pteridografía del Sur de México. Imprenta de Ignacio Escalante. México (edición facsimilar, Soc. Mex. Hist. Nat. 1976).
- Rzedowski, J. 1978. Vegetación de México. Limusa. México.

- , & R. McVaugh. 1966. La vegetación de Nueva Galicia. Contr. Univ. Michigan Herb. 9(1):1-127. 28 figs.
- Smith, A. R. 1972. Comparison of fern and flowering plant distributions with some evolutionary interpretations for ferns. Biotropica. 4(1):A-9.
- , 1981. Flora of Chiapas. Part II: Pteridophytes. Calif. Acad. Sciences, San Francisco.
- Souza, M. & E. Cabrera. 1983. Listados Florísticos de México. II. Flora de Quintana Roo. Instituto de Biología, UNAM. México
- Stewart, W. M. 1983. Paleobotany and the Evolution of Plants. Cambridge University Press. New York.
- Stolze, R. G. 1975. Fern and fern allies of Guatemala. Part I: Ophioglossaceae through Cyatheaceae. Fieldiana, Bot. 32:1-130.
- , 1981. Fern and fern allies of Guatemala. Part III: Polypodiaceae, Pteridaceae, Bot. (n.s.) 6:1-522.
- , 1987. Fern and fern allies of Guatemala. Part III: Marsileaceae, Salviniaceae and the fern allies. Fieldiana, Bot. (n.s.) 12:1-71.
- Tryon, R. 1972. Endemic areas and geographic speciation in tropical ferns. Biotropica 4(3):121-131.
- , 1986. The biogeography of species, with special reference to ferns. Bot. Rev. 52(2):117-156.
- , & A. Tryon. 1982. Ferns and allied plants. With special reference to tropical America. Springer-Verlag, New York.
- Wendt, T. 1989 (1987). Las selvas de Usumacapa, Veracruz-Oaxaca, México: evidencia de refugios florísticos céntricos. Anales Inst. Biol. Univ. Nac. Autón. México, Ser. Bot. 58:29-54.
- Wiggins, I. L. 1980. Flora of Baja California. Stanford University Press. Stanford.

APENDICE 1.
Ejemplares revisados.*

Psilotaceae

Psilotum complanatum: Lorea 4282.

Equisetaceae

Equisetum hyemale var. *affine*: Lorea 1215 (F), 2958, 2962 (F); Sharp 441560 (MEXU, US).

Equisetum myriochaetum: Lorea 1138, 2224 (F), 2868; Lorea & Jasso s/n; Plynch & Toledo 269 (ENCB, MEXU, XAL); Campos 1655; Carrillo 205; Crisman & Willis 247 (US); Gómez 51; González 309 (MEXU); Velázquez 429.

Lycopodiaceae

Lycopodium cernuum: Lorea 1908, 2958; Campos 1643, 1712, 1847; Flores 259; Lozano 192; Martínez 5570 (MEXU); Millán 190; Morales 43; Soto 5070 (MEXU); Ignacio 171 (MEXU); Valverde 171; Velázquez 276, 826; Varela 162; Verduzco 52.

Lycopodium clavatum: Lorea 2011, 2142, 2826, 4097; Campos 529, 1646b, 1711; Kazda & McVaugh 130 (ENCB, NY); Tenorio 1402 (MEXU); Velázquez 276, 826.

Lycopodium cuernavacense: Lorea 1153, 1917, 2001 (F), 4098; Fonseca 185; Holmgren 4411 (NY); Lozano 482; Velázquez 806.

Lycopodium linifolium: Lorea 2036 (F).

Lycopodium myrsinoides: Lorea 2351, 2359.

Lycopodium orizabae: Lorea 3108 (F); Campos 1512.

Lycopodium pithyoides: Lorea 2024.

Lycopodium pringlei: Lorea 1157, 1958, 1993, 2826 (F), 2142 (F), 2874 (NY); Flores 2142, 2166, s/n; Sánchez-Maiorada 3594 (MEXU); Velázquez 426, 826.

Lycopodium reflexum: Lorea 2015; Campos 1644, 1712; Mexia 2958 (US); Millán & Lozano 2026 (MEXU); Velázquez 276.

Lycopodium thyoides: Velázquez & Zlatník 540.

Selaginellaceae

Selaginella arseniei: Fraga & Fraga 2142 (US).

Selaginella cladorrhizans: Lorea 1740; Hinton 5502 (US); Henia 5725 (F, US); Siqueira (F, US); Webster et al. 17M842 (F).

Selaginella delicatissima: Lorea 1672, 2554, 2680, 2735, 3178, 4147, 4282.

Selaginella disticha: Lorea 2978 (NY).

Selaginella euryonota: Gómez & Marqués 1811; Landíaz 264 (MEXU, US); Valverde 826; Urina A.

Selaginella extensa: Lorea 4228.

Selaginella flagellata: Lorea 2577; Velázquez s/n, 827.

Selaginella galeottii: Campos 1682; Wagner 51/n (MEXU); Lozano 155; Ramírez 1521; Velázquez 262, 2712.

Selaginella harrisi: Lorea 2057 (F), 2350, 2952; Ochoa 76; Millán 425; Velázquez 426.

Selaginella hoffmannii: Estrella 27b; Landíaz 264 (MEXU, US); Mexia 2959 (US); Lazo 50, 51, 17M82 (US); Verduzco 459; Velázquez 607.

*Todos los números de Lorea, así como los de los colectores que no se citan de un herbario en particular, se encuentran en FCME.

Selaginella lepidophylla: Lorea 1771; Lorea, 2572, 2573, 2588; Campos s/n; Contreras 226; Gutierrez & Marin 50; Jimenez 405; Koch et al. 2522 (MEXICO); Paxton et al. 891 (F, US); Saldívar 2; Soto 221; Thomas et al. 1545 (F); Viveros & Casas 172 (MEXICO)

Selaginella marginata: Lorea 1741; Camino 1400; Landrass 271 (MEXICO, USA); Valdés 506, 610; Verdúezco 417.

Selaginella minima: Lorea 4008.

Selaginella pallescens: Lorea 811, 1143, 1431 (F), 2532, 2533, 2534 (F); Luria 2222, 2743, 2812, 4271, 4501, 4587, 4623; Antonio & Contreras 222; Camino 254; 252, 253, 1077; Clausen s/n (MEXICO); Contreras 225, 417; Henseler 2412 (US); Estrada 40; Fonseca s/n; Gonzales 112 (MEXICO); Hansen et al. 1923 (MEXICO); Hinton 2118 (ENCB, F, US), 2527 (US), 2572 (US); 10282 (F, US); Leach et al. 2789 (MEXICO); Landrass 212 (MEXICO); Martínez 1222 (MEXICO); Matuda s/n (MEXICO); McPherson 567 (ENCB); McVaugh 22170 (ENCB); Menzies s/n; Ochoa s/n; Orcutt 4230 (US); Paxton et al. 784 (F); Rose 7370 (US); Szutowski 25007 (ENCB); Ta-Po 4 (ENCB); Saldívar & Sanchez 52; Sánchez-Mejorada 52 (MEXICO); Storar 114 (US); Turrubiates Z. 13, 12; Valencia 128, 221, 252, 422; Valencia & Contreras 212; Velázquez 62, 47, 72, 425, 452, 460, 463, 578, 610, 624, 662, 678, 825, 842, 847, 862, 877; Verdúezco 450.

Selaginella porphyrospora: Lorea 1676b, 1711, 2476, 2524, 2525, 2532, 2533, 2534, 2535, 4623; Lopéz 1676 (US); Lopéz 1235.

Selaginella reflexa: Lorea 815; Pringle 10326 (F, US); Rose 2391 (US).

Selaginella rhizophora: Lorea 2577B, 4037, s/n; Landrass 211 (MEXICO, USA); Valdés 524, 621.

Selaginella rzedowskii: Lorea 214; Contreras 258, 402 (PCNIE, NY); Soto & Lira 2512 (US); Hansen 22; Saldívar & Sanchez 21.

Selaginella schaffneri: Vancouver 27 (US).

Selaginella schiedeana: Lorea 1450, 4729; Valencia 122; Valdés 511, 522.

Selaginella sertata: Lorea 1525 (F, NY); Camino 1404, 1792; De Grau 30; Estrada 72; Hunter 1128 (US), 14627 (US); Ochoa 46; Palmer 47 (F, US); Ramírez 63; Valdés 451, 610, 612.

Selaginella tarda: Lorea 2570 (F), 2512 (NY); Estrada 123; Valencia 2528; Valdés 102.

Selaginella wrightii: Lorea 1520 (F); Hinton 2623 (US).

Ophioglossaceae

Botrychium schaffneri: Lorea 569, 1272, 1503 (F), 4474; Jiménez 557; Rzedowski 2012 (ENCB).

Botrychium virginianum: Lorea 553 (MEXICO), 721, 1505, 2184, 2525, 2617, 2626; Anderson & American 1472 (ENCB); Eto et al. 5765 (MEXICO).

Ophioglossum crotalophoroides: Lorea 2565 (F), 4400.

Ophioglossum reticulatum: Lorea 2125 (F, NY); Estrada 63; Ramírez 66.

Marattiaceae

Marattia weinmanniifolia: Lorea 1152, 2102 (F), 2634 (NY), 2156, 2525, 2582; Hansen 14708 (F, US); Szutowski & McVaugh 141 (ENCB); Valdés 522.

Osmundaceae

Osmunda regalis: Lorea 1243.

Schizaeaceae

- *Anemia adiantifolia*: Lorea 524; 322 (MEXU); 1425, 2220, 4242; Pérez & Montes 1e3; Thomas et al. 2222 (P); Velasco 784
- *Anemia hirsuta*: Lorea 1415 (NY); 1428, 4232, 4272; Diego 2224; Encino 275; Hinton 2220 (MEXU); 1429 (P); Hanson et al. 727 (P); Valdés 422, 413; Velasco 784, 224, 322
- *Anemia jaliscana*: Lorea 2222 (NY); 2221 (NY); Aguilar 250; Campeche 801, 1278; Velasco 423
- *Anemia karwinskiana*: Lorea 1212, 2124, 4224; Encino 2225; Flores 628; Gutiérrez 212; Hinton 1122 (P); Rodríguez 212; Sogechoshi 21501 (ENCB); Steyer 102 (ENCB); Verdugo 122
- *Anemia mexicana* var. *mexicana*: Lorea 212; 212; Almaraz 28; Campeche 805 (FCMC, NY); Contreras 612, 618 (FCMC, MEXU); Velasco 787, 874
- *Anemia mexicana* var. *makrinii*: Lorea 4512, 524
- *Anemia oblongifolia*: Lorea 2212 (NY); 1421; 1422; Flores 222;
211; Hanson et al. 817 (P); Rodríguez 212
- *Anemia pastinacaria*: Lorea 1212, 2220 (NY); 2221, 4211; Aguilar 254; Hinton 11236 (P); Losano 222; Morales 178; Ocampo 110; Hanson et al. 727 (P); Torres 1774 (MEXU); Verdugo 142
- *Anemia phyllitidis*: Lorea 2225 (NY); 2222; Diana 2223; Encino 224; Estrella 42; 425; 427; Gasin 4; Hinton 10204 (P); Martínez 5542 (MEXU); Velázquez 402a

- Lygodium venustum**: Lorea 2242, 2222, 4240; Aguilar 1251, 1413,
1514; Boza 420 (MEXU); Campeche 1407, 1507, 2127; Cuevas 1675 (MEXU);
Diego 1785; 2209, 2212; Encino 2; Gomez & Marquez 1a1; Herrera 18;
Hinton 11235 (P, MEXU); Lorea 221; Losano 2a5; Lyonnet 2222 (MEXU);
Nuñez 220; Palma 212 (P); Sogechoshi 22792 (ENCB, MEXU);
34641 (ENCB); Soto & Zárate 1268 (MEXU); Velasco 222, 421, 302,
402, 403, 222, 602, 783

Plagiogyriaceae

- *Plagiogyria semicordata*: Lorea 2220, 1220, 1215

Gleicheniaceae

- *Dicranopteris flexuosa*: Lorea 422; Rojas 940 (MEXU)
- *Dicranopteris pectinata*: Lorea 2222 (P); González 12 (MEXU);
Lançasse 1008 (MEXU, US); Lorraine 226; Velasco 402

- *Gleichenia bancroftii*: Lorea 2222 (P); 2222, 2222, 4222;
Sogechoshi 2222 (ENCB); Velasco 222

- *Gleichenia bifida*: Lorea 2222 (P); 2222, 1222; Chauhan 2222;
González 1122 (P); Ramírez 122; Rebolledo et al. 4224 (MEXU,
US); Torre 122 (MEXU); Velasco 222

- *Gleichenia palmata*: Lorea 1222; 2210 (P)

- *Gleichenia underwoodiana*: Lorea 2222 (P); 2222; Hinton 14222 (P,
US); 11208 (P); Velasco 222, 222

Hymenophyllaceae

- *Hymenophyllum crispum*: Lorea 2222 (P)

- *Hymenophyllum elegantulum*: Lorea 2222 (P)

- *Hymenophyllum fucoides*: Lorea 1222, 1422, 1522, 1522, 2222;
Hanson et al. 1222 (MEXU)

- *Hymenophyllum hirsutum*: Lorea 2222 (P)

- *Hymenophyllum myriocarpum*: Lorea 2222, 1222, 2222, 2222,
2222; 1222; Hiltner 1112 (MEXU); Sogechoshi 12202 (ENCB)

- *Hymenophyllum polyanthos*: Lorea 2222, 2222; Martínez 5522 (MEXU)

Hymenophyllum trapezoidale: Lorea 2212

Trichomanes capillaceum: Lorea 586, 1221, 1226, 2005; Rzedowski 18511 (ENCB); Valenzuela 121.

Trichomanes pinnatum: Lorea 1285 (P)

Trichomanes polypodioides: Lorea 226a (P, NY)

Trichomanes radicans: Lorea 1224, 2002 (P), 226a, 2212 (NY); Hinton 14125 (P); Millan 181; Valenzuela 434

Trichomanes reptans: Lorea 1221 (P); Valenzuela 226

Dicksoniaceae

Dicksonia gigantea: Lorea 2274, 2245, 2250, 2252; delago 2016 (US); Rzedowski 12604 (ENCB, NY); Rzedowski & Polychouch 21 (ENCB, NY)

Lophopteriaceae

Lophosoria quadripinnata: Lorea 586, 1227, 1252, 1253 (MEXU), 2255, 2256; Leresa 250; Hinton 1227 (MEXU); Rzedowski 16024 (ENCB, NY); Valenzuela 226, 247, 248

Cyatheaeeae

Cyathea fulva: Lorea 587, 1174, 1211, 2074, 2275, 2214, 2215, 2266 (MEXU), 1252, 4000, 4022, 4523; Hamilton & Rowell 2247 (US); Hinton 14127 (ENCB, NY, US); Millan 182; Rzedowski 16132 (ENCB, NY); Leresa 1731; Valenzuela 121, 224, 426, 623, 822, 823

Nephelea mexicana: Leresa 2000

Sphaeropteris horrida: Lorea 1201, 2213, 2223; Campos 1224; Gonzalez 122 (MEXU); Leresa 129; Valenzuela 372 (FCME, MEXU), 429, 821

Trichipteris bicrenata: Lorea 2195; 2197, 2273, 2024, 4002; Hinton 14125 (NY, US); Valenzuela 227 (FCME, MEXU)

Trichipteris costaricensis: Lorea 2254, 2245, 4242, 4243; Gonzalez 122 (FCME, MEXU); Hinton 14127 (NY, US); Millan 182 (ENCB); Valenzuela 227 (NY, US)

Trichipteris mexicana: Lorea 1202, 2102, 2112, 2214, 2012, 4525; Campos 1471; Leresa 225; Valenzuela 224

Trichipteris microdonta: Lorea 2211, 2261, 2285; Gonzalez 122

Trichipteris schiediana: Lorea 2212, 2102, 2204, 2254, 2262; Campos 1510, 1527

Dennstaedtiaceae

Dennstaedtia cicutaria: Lorea 2227

Dennstaedtia dissecta: Lorea 1250, 2247, 2250, 2251 (NY), 2001; Campos 1450, 1451; Valenzuela 225

Dennstaedtia distenta: Lorea 1224, 2277, 2226, 2202, 2252, 4520, 4525; Gonzalez 1211; Gonzalez 122 (MEXU); Valenzuela 122, 840

Dennstaedtia globulifera: Ochoa 21; Ihering 424 (MEXU); Valenzuela 127

Hypolepis eurychlaena: Ochoa 16, 22

Hypolepis nigrescens: Lorea 2179

Hypolepis repens: Valenzuela 221

Pteridium arachnoideum: Lorea 2291 (US), 4596; Diego 1812;

Goniodes 205 (MEXU); Hinton 14462 (US); López 114; Lozano 227, 25a; Rzedowski & McVaugh et al. (ENCB); Velázquez 285, 286

Pteridium caudatum: Lorea 2274; Lemke 1171; Castañeda & González 158; Hinton 11081 (MEXU)

Pteridium feei: Lorea 217, 1912, 1914 (US), 2742, 2743, 4323, 4515; Hamilton & Howell 2118 (US); High & Howell 7508 (US); López 140; Montes & Pérez 121; Ochoa 22; Sharpe 141372 (MEXU, US); Velázquez 759

Saccoloma inaequale: Lorea 2100, 2012; Velázquez 932

Lindsaeaceae

Lindsaea lancea: Lorea 2084

Lindsaea quadrangularis: Campos 1492

Odontosoria schlechtendalii: Lorea 1204, 3612, 4820; Campos 285a; Fonseca 1505; Hinton 10720 (MEXU); Leresa 225; Tenorio 475 (MEXU), 1322 (MEXU); Velázquez 221, 101

Pteridaceae

Acrostichum aureum: Lorea 4911; López 713; Jurruvíarte 157

Acrostichum danaefolium: Lrama 629; Merle 274; Sánchez-Mejorada 152 (MEXU)

Adiantopsis chlorophylla: Lorea 2374, 4012

Adiantopsis radiata: Lorea 2281; Itarien 1; Toledo 810

Adiantum andicola: Lorea 654 (ENCB); 1918, 1175, 1401, 1409, 1512, 1514, 1523, 2471, 2672, 2748, 2822, 3228, 3353, 3468, 3512; Ochoa 22, 43, 67; Ramírez 1a; Campos 543b, 1731, 1822; Creel 45657 (MEXU); Diago 22; Dreckmann 5; Fedde 2818 (ENCB), 2844 (ENCB); Hinton 10721 (F); Lozano 224, 254, 520; Martínez 1112 (MEXU), 1112 (MEXU), 2283 (MEXU); Mexia 2015 (F), 2032 (F); Muñoz 112; Rzedowski 10574 (ENCB), 26289 (ENCB); Thomas 2901 (F); Torres 1745, 1852; Velázquez 369, 760, 763; Verdúzco 227, 243

Adiantum braunii: Lorea 842 (MEXU), 1052, 1053 (MEXU), 1427, 1472 (F), 1473, 1702, 1703, 2549, 2558, 2560, 3204, 3237, 3518; Campos 1226; Diago 2745; Espinoza 512, 520; Muñoz 361; Ochoa 141; Rodríguez 325; Sharpe 141492 (MEXU); Jurruvíarte 50; Valverde 131; Velázquez 861

Adiantum capillus-veneris: Lorea 573, 1141 (ENCB), 1938, 2761, 4578; Almaraz 131; Cuevas 1558 (MEXU); Ochoa 39

Adiantum concinnum: Lorea 1132, 1425, 1671, 1707, 2552, 2656, 3206, 4475; Hettler 1017; Campos 791, 1777, 1793, 1813; Diago 2795, 4000; Espinoza 543; Espinoza 70; Flores 755, 851; Gutiérrez 222; Hinton 2, 242 (ENCB), 2124 (ENCB), 10977 (F), 11476 (F, MEXU); Kruse 614 (ENCB); Longfellow 249 (MEXU); Lineman 2124 (MEXU); Ochoa 140; Pearson 541; 17752 (F); Ríos 478 (MEXU); Torres 1649 (MEXU); Turcibarista 4; Velázquez 521, 878; Verdúzco 450, 464; Webster et al. 174845 (F)

Adiantum deflectens: Lorea 4773

Adiantum galeottianum: Lorea 1621, 2240, 2841, 2848, 4458, 4821; Espinoza 572; Flores 562; López 1175 (F, MEXU); Verdúzco 206, 427

Adiantum lunulatum: Lorea 2522, 2527, 2531, 2844 (NY), 4527, 4515; Campos 1750; Flores 562; Hinton 12276 (F, MEXU); Mexia 8721 (F); Ochoa 5; Urbina 561; Velázquez 124; Verdúzco 452

Adiantum macrophyllum: Lorea 2405; Estrada Al; Hinton 10811 (F, MEXU)

Adiantum oaxacanum: Lorea 2460, 4050; Campos 10135; Espinosa 54

Adiantum obliquum: Lorea 2383 (F); Espinosa 261

Adiantum patens: Lorea 2515, 2559, 2627, 2646, 2651, 4576; Aguilar 1462; Campea 1850, 1717; Diego 2352; Espinosa 214;

Hinton 10814 (F), 11354 (F); Pauson et al. 17492 (F), 17493 (F); Rodriguez 124; Valencia 164; Valverde 173; Velazquez 200, 353; Verdugo 122, 426, 474

Adiantum poiretii: Lorea 347b, 1172 (ENCB, MEXU), 2621, 2640, 2705, 2724, 2725; MUSA 4074; Fonseca 224; Meria 2014 (F)

Adiantum princeps: Lorea 2471, 2458; Meria 2676, 2678, 2685, 2691,

4012; Aguilar 1456; Acuña 51; Campea 1858, 1824, 1824, 1401, 1454; Díaz 3031, 2792; Espinosa 321; González 12; Hinton 10812 (F); Prusa 928 (MEXU); Lyonnet 3270 (MEXU); Martínez 2478 (MEXU); Núñez 131; Rodríguez 359; Turribiarce 98; Velazquez 353, 400, 402, 575, 783; Verdugo 447

Adiantum pulverulentum: Lorea 1520 (F); Ibarra 2; Landrum 471 (US); Tenerio 450 (MEXU); Velazquez 284

Adiantum shepherdii: Lorea 2415, 2416; Aguilar 1451; Campea 1851; Hinton 11247 (F, MEXU); Meria 2620 (F)

Adiantum trapeziforme: Arroyo 150; Campea 1850, 1810, 1821, 1849; Espinosa 418; Hinton 10802 (F); Ochoa 191, s/n; Palmer 515 (F), 510 (F); Velazquez 353, 704

Adiantum trichochlaenum: Lorea 2412, 2529; Roig 21, 62; Hinton 1478 (NY); Torre 111; Velazquez 353, 145

Adiantum tricholepis: Lorea 2411, 2441, s/n; Baltazar et al. 24; Campea 2034 (F); Coloma s/n; Contreras 64 (FCME, MEXU), 611; Acuña 401 (ENCB); Lázaro 11; Roig 2284 (F); Martínez 1061 (MEXU); 1124 (MEXU); Meria 2727 (F); Sánchez & Saldivar 22, 38, 62; Torre 1112 (MEXU)

Adiantum villosum: Campea 1874

Anogramma leptophylla: Lorea 1211, 2480; Reveal et al. 4297 (MEXU, US); Soto 5787 (MEXU); Velazquez 749

Bommeria ehrenbergiana: Lorea 2411 (MEXU), 1441, 1475, 2658; Antonio 261

Bommeria pedata: Lorea 247, 1475, 1876, 2170, 2555, 2624, 4115, 4120, 4742; Aguilar 220b, 511; Campea 783; Espinosa 212; Haubier & Eichen 11 (MEXU); Llorente 214 (MEXU); Matuda 27307 (MEXU); Ochoa 128, 2012, 241; Turribiarce 98; Velazquez 64, 78, 567

Cheilanthes angustifolia: Lorea 2550, 2418, 2621, 2875 (F), 4102, s/n; Arredondo 52; Campos 1924; Diego 2384; Flores 695; Gómez-Sombra & Riba s/n (MEXU); Morales 133; Fonseca et al. 926 (F); Rodríguez 218; Torres 1770 (MEXU); Verdugo 365

Cheilanthes aurantiaca: Lorea 2424 (F); Campos 775; Lyonnet 1721 (MEXU); Matuda 27306 (MEXU); Meers & Wood 4568 (MEXU)

Cheilanthes aurea: Campea 242; Velazquez 481, 404

Cheilanthes bonariensis: Lorea 582, 617 (ENCB); Azad, 1613, 2172; González 171; Soto 194; Zúñiga 240

Cheilanthes brachypus: Lorea 1573; Michel 725 (MEXU); Velazquez 525

Cheilanthes chaerophylla: Lorea 475; Verdugo 461

Cheilanthes cucullans: Lorea 1855 (F)

Cheilanthes cuneata: Lorea 1481, 1505 (F), 1710, 2725, 2191,

2280; 1255; 2200; 2202; 2224; 2227; Velazquez 50; 51; 687; Verdaguer 181

Cheilanthes decomposita: Campea 1513; Velazquez 607

Cheilanthes farinosa: Lores 850; 1145; 1292; 2174; 2272; 4642; 4491; Fedde 2801 (ENCB); Kredowski & McVaugh 209 (ENCB); Thomas & Contreras 2790; Velazquez 101

Cheilanthes hirsuta: Lores 852; 1099; 1402; 1412; 1492; 2261; 2619 (F); 2262; 2264; 2271; 2282; 4651; 4654; Aguilar 1012; Anderson & Lachowitza 1251 (ENCB); Hinton 2252 (NY); Mexia 2005 (F, NY); Perez & Montes 1226; Soto 2102 (MEXU); Velazquez 54.

Cheilanthes kaulfussii: Lores 1427; 1513; 2260; 2272; 4657; 4661; 4662; 4663; 4664

Cheilanthes lendigera: Lores 2262; 4710

Cheilanthes lerstenii: Lores 2213; 2262; 4651; 4655; Anderson & Lachowitza 1254 (ENCB)

Cheilanthes longipila: Lores 2257 (F); Contreras 222; Hinton 14773 (NY); Velazquez 646

Cheilanthes lozanii var. *lozanii*: Lores 2050; 2061; 4752; Campea 945; 952; 1122; 1202; 1205; Contreras 612 (FCM); MEXICO: Arellano et al. 201; 270; Hinojosa 1140 (MEXU); Hinton 2074 (US); 2111 (US); 2222 (US); Lores 61; Kredowski 2205; (ENCB, NY); Soto 228 (ENCB, NY); Torres 1001; Velazquez 602

Cheilanthes lozanii var. *seemannii*: Lores 2051; 2061 (MEXU); Contreras 620 (FCM); MEXICO: Martínez 1167 (MEXU); Velazquez 614

Cheilanthes marginata: Lores 2252 (F); 2212 (F); Martínez 2222 (MEXU); Velazquez 741

Cheilanthes microphylla: Velazquez 634

Cheilanthes myriophylla: Lores 221; 2012; 2180; 4191

Cheilanthes notholaenoides: Lores 572 (MEXU); 1122; 1202; 1205 (F); 2262; Antonio 212; Martínez 1141 (MEXU); Baldierma 841; Sharp 461722 (MEXU)

Cheilanthes sinuata: Lores 614 (ENCB); 1142; 1492; 2264; 3215; 4642; Anderson & Lachowitza 1255 (ENCB); Castilla 122; 2262; Cuevas 1697 (MEXU); Dunn et al. 20509 (ENCB); Gutiérrez 126 (MEXU); Hinton 2711 (MEXU); Lores 1110 (ENCB); Martínez 1125 (MEXU); 4523 (MEXU); 5729 (MEXU); Millán 522; 524; Kredowski & McVaugh 281 (ENCB); Baldierma 841; Sharp 461725 (MEXU); Torres 1226; Velazquez 63; 477; 645

Cheilanthes skinneri: Lores 2244; 2264; 4525; Campea 614; 894; 923; Diego 2251; García 52; Hinton 2226 (MEXU); Velazquez 223; 224; 225; Webster et al. 178841 (MEXU)

Cheirolepton rigidum: Lores 840 (MEXU); 1090; 1198; 1261 (MEXU); 1447; 1474; 2274; 2277; 4741; Antonio & Contreras 465; 472; Benítez 229; Briones 612 (ENCB, MEXU); 1111 (ENCB); Martínez 808; Kredowski 22898 (ENCB); Tarraguita 60

Doryopteris pedata var. *palmata*: Hinton 14771 (US, NY); Martínez 5644 (MEXU)

Eriosorus flexuosus: Lores 2212; 2260; 4052; Broadlove 2602 (MEXU); Ramírez 21; Velázquez 222

Hemionitis levii: Lores 2203; 2744

Hemionitis palmata: DeGraaf 20; Hinton 1105 (MEXU); Velazquez

130: Valdésquez 448

Hemionitis pinnatifida: González 214; Veracruzca 491

Hemionitis subcordata: Lorea 1552, 1553, 4593; Rosa 22;

Turribiarte 12

Llavea cordifolia: Lorea 1511; Brummitt 105; Rodriguez et al.
(MEXU); Turribiarte 21 (FCN, MEXICO); Valdésquez 476 (FCME, MEXICO)

Mildella intramarginalis var. intramarginalis: Lorea 4581;
González 492

Mildella intramarginalis var. serratifolia: Lorea 1398;
Błasewski & McVaugh 49 (ENCB)

Notholaena candida: Lorea 842, 1411; Cascales et al. 51;
Contreras 615; Diez 2750; Martínez 1024 (MEXICO), 1161 (MEXUY); Soto
822; Velázquez 428, 571

Notholaena formosa: Lorea 1441, 2655; Antónia 124; Tschudiante
52; Valdésquez 816

Notholaena galeottii: Lorea 877, 1442, 1062; Cascales et al. 51;
González 144 (MEXUY); Ichman 2122 (MEXU); Martínez 1020 (MEXU), 1122
(MEXUY), 1123 (MEXUY); Martínez 1142; Molina & Sosa 491 (MEXU); Triana
47; Ternes 1428; Repenning et al. 178541 (MEXU)

Notholaena incana: Lorea 2700, 4240

Notholaena schaffneri: Trejo & López 212

Pellaea cordifolia: Lorea 1578, 1454

Pellaea ovata: Lorea 1115, 1412; Campea 174

Pellaea sagittata: Lorea 818; Valdésquez 818

Pellaea ternifolia: Lorea 1509, 1542, 1701

Pityrogramma calomelanos: Lorea 1502, 2414, 2520, 2522, 2527,
4011, 4024; Campea 2626, 1824, 1821, 1515; Diez 2699, 2880; Cuevas
1651 (MEXUY); Escalera 52, 347; Estrada 52, 69; Fonseca 1513;
González 21, 22; Hinton 14565 (ENCB); Martínez 1457 (MEXU); Morales
141; Rodríguez 10; Roldán & Sánchez 21; Tenorio 812 (MEXU); Urbina
12; Valdésquez 223, 450, 412

Pityrogramma dealbata: Lorea 4500

Pityrogramma tartarea: Lorea 552, 1151 (MEXU), 1745, 1541, 4534;
Haedgerup 521 (MEXUY); Lores 167; Ochoa 26; Rzedowski 12534 (ENCB,
MEXUY), 2618 (ENCB); Valdésquez 145, 200

Pteris biaurita: Lorea 1121, 2428; Valdésquez 101

Pteris cretica: Lorea 212, 1148, 2326, 2327; Hinckley 4420a
(ENCB), 11207 (ENCB); Espinosa 67 (MEXUY); Tenorio 1758

Pteris grandifolia: Campea 1515, 1919

Pteris longifolia: Lorea 812, 4742; Jones 22593 (MEXU);
Rzedowski 21555 (ENCB), 26827 (ENCB); Valdésquez 571

Pteris mexicana: Lorea 10458, 1917, 2141 (US), 2151 (NY, US);
Pechmann 51; Hanchett & Howell 1243 (US); Hinton 14508 (US);
Martínez 1020 (MEXU); Millan 123; Rzedowski 21554 (ENCB); Valdésquez
1010, 201

Pteris muricella: Lorea 2023

Pteris orizabae: Lorea 2324, 2340, 2125 (US), 2126; Campea
1264b, 1813; Correll 14407 (US); Canales 827 (MEXU); Ramírez s/n;
Tolosa 141; Villa 1102 (MEXU); Valdésquez 222, 215, 178

Pteris paucinervata: Lorea 1521, 1521, 2072, 2125 (NY, US),
2126; Campea 252

Pteris podophylla: Lorea 2040 (NY, US), 2052, 4005, 4564; Millán 169

Pteris quadriaurita: Lorea 1027; Campea 1840, 1860, 1868; Valdés 264, 547

Trismeria trifoliata: Valdés 250; Teneira 472 (MEXU)

Pteridaceae

Ceratopteris thalictroides: Lorea 226; Valdés 23; Valdés 740

Vittariaceae

Ananthacorus angustifolius: Lorea 2425, 2552, 2555 (F), 2804, 2852, 4594; Campea 1750, 1823; De Gray 7, 42; Escrivé 204, 329; Estrada 52; Griseb 521 (MEXU); Rodriguez 12; Valdés 472

Antrophyum ensiforme: Lorea 1747 (MEXU), 1157, 2003, 2267 (F), 2858, 4102; Campea 1714; Hinton 14278 (F); Lozano 723; Ramírez 12; Reval et al. 4218 (MEXU); Valdés 421

Antrophyum lineatum: Lorea 2022 (US)

Vittaria dimorpha: Lorea 2581, 4101; Torres 15a7; Valdés 223

Vittaria graminifolia: Lorea 1820, 2046, 2761, 3158, 4208, 4612; Enriques 402; González 482; Hinton 14231 (ENCB), 14272 (ENCB); Martínez 2007 (MEXU); Pérez & Montez 23; Reval et al. 4218 (MEXU); Valdés 254, 422, 574

Dryopteridaceae

Arachniodes denticulata: Lorea 1713, 2027, 2556, 2850; Antoni 214; Campea 1613; Ezzedowski & McVeagh 59 (ENCB); Valdés 822

Ctenitis equestris: Lorea 2411, 2712, 2830; Campea 1504; Lozano 239, 252; Millán 209; Valdés 722

Ctenitis excelsa: Lorea 2452, 2453, 2813; Arroyo 202; Campea 1852; De Gray 78, 52; Martínez 3; Ochoa 15; Ramírez 111; Teneira et al. 142 (MEXU); Valdés 226, 442

Ctenitis grisebachii: Guadiana 101a, 1512

Ctenitis subincisa: Lorea 2795, 2854

Cyrtomium juglandifolium: Lozano 218

Cyrtomium macroscopicum: Lorea 262, 242 (MEXU), 1822, 2630, 4050; Anderson & Lazcano 426 (ENCB); Lozano 212; Martínez 50a2 (MEXU); Ezzedowski 1521 (ENCB)

Cyrtomium nobile: Lorea 2127; Valdés 48

Dryopteris karwinskiana: Lorea 2793, 4825; Escrivé 271; Flores 281, 215; Llorente 1222 (MEXU); Llorente et al. 1801 (MEXU); Valdés 212, 412; Veraguera 128

Dryopteris maxonii: Lorea 1707, 4n81b; Gómez-Franco & Riba s/n (MEXU)

Dryopteris rubiginosa: Lorea 1653 (NY), 1718, 2252, 4541; Campea 1702; Martínez 1121 (MEXU)

Dryopteris rosea: Lorea 1722, 2029, 2152, 3121 (NY), 3514; Breckmann 51; Ochoa 12; Ezzedowski 18278 (ENCB)

Dryopteris rossii: Lorea 727, 1128, 2545, 2722, 2741, 2753, 2774, 2812, 2828, 2832, 2854, 4635, 4681; Campea 131; Diego 1974; Gutierrez 511; Hinton 2209 (F); Morales 142; Ochoa 115; Ezzedowski

22725 (ENCB, MEXU); Sterer 103 (ENCB); Velázquez Zg. 310, 452

Dryopteris wallichiana: Lorea 220, 1614, 1814, 1848, 2047, 2058, 2276, 2308, 2641 (US); Antonio 181; Enriquez 821; García s/n; Lozano 411; Martínez 1120 (MEXU); Melia 5070 (P); Rzedowski 1a415 (ENCB), 1850 (ENCB), 18925 (ENCB); Rzedowski & McVaugh 154 (ENCB); Velázquez 212, 462, 251, 256, 882.

Lastreopsis effusa ssp. *divergens*: Ramírez 55; Lozano 205; Velázquez 251

Plecosorus speciosissimus: Lorea 2227, 2255; Hinton 14710 (ENCB); Lozano 185; Rzedowski & McVaugh 208 (ENCB, MEXU)

Polystichum distans: Lorea 1943, 1945 (US), 2255, 4545; Lorea 1179; Lozano 115; Rzedowski 2742 (MEXU); Velázquez 256, 260

Polystichum drepanoides: Lorea 124a (US); Millán 1a2; Lorea 125a

Polystichum fournieri: Lorea 1948 (US), 2044, 2212 (NY, US), 2245, 2355, 6128; Anderson & Laskowski 4427 (ENCB); Campos 550; Melia 1126 (US); García 82; Velázquez 112, 121, 162, 251

Polystichum furfuraceum: Lorea 2227, 2255, 2256; Campos 1717

Polystichum hartwegii: Lorea 2201 (NY, US), 2021 (NY, US), 2242; Millán 1a2; Campos 551; Hinton 14280 (US); Millán 1a1, 171; Velázquez 268, 371

Polystichum ordinatum: Lorea 1921 (NY, US), 1922, 2125, 2242; Arredondo 14; Enriquez 203; Lozano 821; Velázquez 114, 475

Polystichum platyphyllum: Campos 1a2

Tectaria heracleifolia: Campos 1126, 1221; García s/n al. (MEXU)
Tectaria incisa: Lorea 1477

Tectaria mexicana: Lorea 1921; Campos 1415, 1721, 1822, 1831, 1918, 2012; De Gruy 22, 27, 40, 61, 71; Estrada 22, 23, 21, 72; Flores 627; Lanigüera 191 (MEXU); Lozano 821; Martín 21, 112, 124; Martínez 5541 (MEXU); García 82; Ramírez 55; 81, 92b; Rendón 1; Tepicario et al. 456 (MEXU); Urbina 12; Velázquez 262, 264, 446

Onocleaceae

Onocleopsis hintonii: Lorea 1477

Woodsiaceae

Athyrium arcuatum: Lorea 1477, 2277, 2512, 2527, 2537, 2547, 4504; Velázquez 254

Athyrium bourgaei: Lorea 2242; Martínez 5541 (MEXU)

Athyrium palmense: Lorea 2242; Campos 1722; Velázquez 114

Athyrium skinneri: Lorea 2242, 2412; Campos 1, 1827; De Gruy 2; Salinada 22; Villalba 5; Velázquez 112

Cystopteris fragilis: Lorea 242, 1822, 2021, 2241, 2502, 2522, 2542, 2543, 2544, 2545, 2546, 2547, 2548; Martínez & Villalba 420 (MEXU); Ochoa 77

Diplazium cristatum: Campbell 14436 (US)

Diplazium expansum: Lorea 2027 (NY)

Diplazium franconis: Lorea 124a, 2271, 2512, 2522, 4545; Millán 1218; Millán 1a2; Ochoa 820; Valverde 112; Velázquez 1a2

Diplazium hians: Lorea 124a (NY), 2271; Lozano 212

- Diplazium lindbergii*: Lorea 2504 (NY), 3005 (NY);
Diplazium lonchophyllum: Lorea 1571 (NY), 2528; Martínez 4222; Campe 1476; Gamboa 5424; Huetten 12010 (F); Tenerife 4251 (MEXU); Velázquez 112; 705
Diplazium obscurum: Lorea 3003
Diplazium striatum: Cangilasse 662 (US); Ruiz (US); Ramírez 64;
Velázquez 1590
Diplazium ternatum: Lorea 2025
Diplazium werckleanum: Lorea 512; Idia; Anderson & Laskowski 4741 (MEXU)

- Woodsia mollis*: Lorea 652, 1420, 2550, 2552, 2553, 2554, 4484; Huetten 5474 (MEXU); Loreto 2028 (MEXU); Martínez 4222 (MEXU); Muñoz & Muñoz 4469 (MEXU); Tenerife 112; Velázquez 27, 243; Sod; Verdúezo 162

- Lomariopsidaceae**
Boibitis portoricensis: Lorea 4110, 5431, 5521; Campe, 5257; 1521; Morales I. C. 1-5, et; Velázquez 157 (FCME, MEXU)

- Elaphoglossum affine*: Lorea 1742; 5124, 4204
Elaphoglossum chiapense: Lorea 5124
Elaphoglossum crinipes: Lorea 2220 (F)
Elaphoglossum dissitifrons: Lorea 5121, 5122 (F), 5202, 4213; Martínez 5248 (MEXU); Velázquez 263, 251, 251
Elaphoglossum erinaceum: Lorea 1518, 2225 (NY), 2226b, 2224d, 2229 (F), 2528; Ruiz; Velázquez 287
Elaphoglossum glaucum: Lorea 1407, 1418, 3511 (NY), 2551; Anderson 5; Velázquez 4205 (ENCB)
Elaphoglossum lindenii: Lorea 2520, 3512, 4206, 4211; Fonseca 67; Huetten 1575 (F, NY); Velázquez 251, 272
Elaphoglossum lonchophyllum: Lorea 1571; Huetten 1040 (FCME, NY); Lorenzen et al. 1904
Elaphoglossum muelleri: Lorea 511, 1402, 1426 (F), 2521, 2734, 2755 (NY); Emeishanii 2501 (ENCB)
Elaphoglossum paleaceum: Lorea 5125 (NY), 5128, 5144 (NY), 5129, 5145, 1820, 4107, 1822; Ramírez 570
Elaphoglossum petiolatum: Lorea 512, 1402a, 1405, 1678, 2029, 2513, 2515, 2518 (NY), 2521 (F), 2525, 4468; Martínez 5641 (MEXU); Emeishanii 2501 (ENCB); Tenerife 1576 (MEXU); Lorea 1523; Velázquez 212, 251
Elaphoglossum piloselloides: Lorea 1572, 1434, 2512, 4450; Emeishanii 2501 (ENCB); 2522 (ENCB)
Elaphoglossum revolutum: Ro Brua 11
Elaphoglossum sartoriani: Lorea 1512, 1521 (NY), 5122, 5123 (F), 2746, 2574, 2575; Loreto 251; Velázquez 20, 216; Verdúezo 425
Elaphoglossum squamipes: Lorea 1520, 1523, 5125, 5212, 3521; Emeishanii 2501 (ENCB), 172 (ENCB), 173 (ENCB)
Elaphoglossum tenuifolium: Lorea 1582; Martínez 5434 (MEXU); Emeishanii 2501 (ENCB, NY); Velázquez 25

- Peltpteris peltata**: Lorea 1572, 1520, 1280, 5124, 5125, 4104; Campe 1713; Gamboa 5424; Huetten 1025a (ENCB, MEXU); Martínez 5047 (MEXU); Emeishanii 2501 (ENCB)

Aspleniacae

- Asplenium achilleifolium*: Lorea 1522 (F)

- Asplenium auriculatum*: Lorea 2004; 2055 (F); 2054; 2220; 3788; 4571; Langlassé 724 (MEXU); Lorea 225; Lozano 720; Millán 154; Ochoa 61; Rzedowski & McVaugh 50 (ENCB); Thomas 5047 (F); Velázquez 810; 815
- Asplenium castaneum*: Lorea 3520; 4769; Velázquez 229
- Asplenium commutatum*: Lorea 204; 1450; 2039; 2042; Gamero 1547; Langlassé 725 (MEXU); Millán 124; Ochoa 64; 69; Velázquez 225; 234; 235; 830
- Asplenium cuspidatum*: Lorea 610; 1100; 1641; 2005; 2043; 2278; 3157; 3282; 4557; Arrechende 51; Gamero 1553; Freylinmann 17; Fonseca 295; Hinton 10731 (MEXU); Juaristi & Bellá s/n; López 51; Lozano 325; 512; 555; Martínez 501; Monroe 51; Ochoa 61; Rzedowski 15521 (ENCB); Rzedowski & McVaugh 41 (ENCB); 247 (ENCB); Soto-Arenas 1155; Torren 1752; 1753; 1847; Velázquez 421; 774
- Asplenium exiguum*: Sharp 441521 (MEXU; US); Velázquez 851
- Asplenium formosum*: Lorea 2501; 2545; Gamero 1553; Rodríguez 4; Estrada 46; Flores 498; Hinton 2541 (MEXU); Jiménez 250 (MEXU); Rodríguez 144; Ibarra 1036; 1108; 1109; 1122; Uribe 45; Verdúzco 472
- Asplenium fournieri*: López 2572
- Asplenium hallbergii*: Lorea 2294; Velázquez 122; Zehn, 612; 802
- Asplenium harpeodes*: Lorea 1510 (F); 2003; 2220; Gamero 202; Lozano 712; Gamero 1551; Velázquez 120; 814
- Asplenium hesperium*: Lorea 2512; Hinton 1532 (NY; US); Ramírez 52; Velázquez 810
- Asplenium hoffmannii*: Lorea 4517
- Asplenium insolitus*: Lorea 2084; 1558; Velázquez 118; 850
- Asplenium lacerum*: Lorea 4530; Aguilar 271; Arroyo 177; Gamero 1556; De la Rosa 15; Bellá 550 (NY; US); Uribe 47; Velázquez 612
- Asplenium miradorense*: Gamero 1611; De la Rosa 123; Velázquez 172; 708; 811
- Asplenium monanthes*: Lorea 211; 1113; 1150; 1670; 1671; 1924 (F); 1551; 2046; 2122; 2307; 2326; 2351; 2364; 2407; 2410; 2421; 2428; 2439; 2459; 2485; Anderson & Laskowski 1751 (ENCB); 4440 (ENCB); António 211; Gamero 1554; Castells 504; CIMA 840; Fonseca 292; Hinton 11111 (F); 11112 (F); Juaristi & Bellá s/n; Lozano 173; 211; 205; 211; 212; Martínez 1115 (MEXU); 2057 (MEXU); Sharp 441548 (F); Millán 157; Ochoa 42; 45; Ramírez 11; Sotomínguez 52 (MEXU); 76 (MEXU); Rzedowski & McVaugh 7 (ENCB); Sharp 441548 (MEXU); Sotomínguez 1028; Thomas & Contreras 2145; Torren 177; Velázquez 51; 110; 254; 210; 478; 748; 812; 264; 265; 266; 268; 802; 804; 811; 812; 857
- Asplenium muchii*: Lorea 640 (MEXU); 1110; 2112; 2140 (F); Aguilar 1143; Hinton 14302 (F; NY; US); López 201; Lorea 712; Martínez 201 (MEXU); 2224 (MEXU); Ochoa 611; 61; Rzedowski 1621 (ENCB; NY); Velázquez 322; 805; 854
- Asplenium obesum*: Mohr 2516 (US)
- Asplenium palmeri*: Garberia 7
- Asplenium polypodium*: Lorea 2262; 2324; 2410; Hinton 11118 (ENCB; NY); Velázquez 224
- Asplenium praemorsum*: Lorea 1473; 2171; 2254; 2252; 2312; 2313; 2350; 2351; Lozano 215; Ramírez 82; Rzedowski 24024 (ENCB); Sotomínguez 1171; Velázquez 204
- Asplenium pumilum*: Lorea 2240; Velázquez 501; Verdúzco 164
- Asplenium radicans*: Lorea 1122 (F)
- Asplenium resiliens*: Lorea 2651; Gamero 270; Sharp 441523 (MEXU)

- Asplenium serra*: Lorea 1828
Asplenium sessilifolium: Lorea 1843; Valdés 802 (MEAU)
Asplenium soleirolioides: Lorea 1828 (NY); Revuelta et al. 4251 (US); Valdés 802
- Blechnaceae**
- Blechnum divergens*: Lorea 1824, 1826 (NY), 241
Blechnum ensiforme: Lorea 1824; Campe 1829; Valdés 802
Blechnum falciforme: Lorea 1824, 2125 (NY), 1825, 1826, 1827; Valdés 802; Valdés 819, 821
Blechnum gracile: Lorea 1824, 1826, 1828; Campe 1822; Hinton 1829 (NY)
Blechnum lehmannii: Lorea 1824, 2021
Blechnum occidentale var. *occidentale*: Lorea 1821, 1823, 1825, 1826, 1828, 1829, 1831, 1832, 1833, 1834, 1835, 1837, 1838; Acosta 1830; Campe 1826, 1827, 1828, 1829, 1830, 1832, 1833; Flores 824; González 1818; González 1817 (MEXICO); Iterian 5, 6; López 291; Lozano 214; Martín 122; Martínez 9; Millán 302; Ochoa 40; Ramírez 44, 71, 125; Rendón 820; Sharp 441544 (MEXICO); Tolosa 820; Valverde 102, 149; Valdés 177, Ref. 724, 442, 446, 452
Blechnum occidentale var. *pubirachis*: Lorea 1724, 1725, 1492, 1533, 2021b, 2412, 2521, 2522, 4129b, 4572, 4573; Acosta 1831; Lachowicz 1721 (ENCB, NY); Campe 1824, 1825; León; Escrivá 41; González 1818 (MEXICO); Hinton 18100 (NY, MEXICO, NY); María 2047 (NY); Millán 117; Núñez 542; Ochoa 40b, 72; Tencio 157 (MEXICO), 152 (MEXICO); Tercero 1814; Verdú 204
Blechnum polypodioides: Lorea 1824, 1826 (NY), 1828, 1725; Estrada 52; Flores 821; Rendón et al. 812 (F); Tolosa 820; Valdés 421
Blechnum schiedeanum: Lorea 2120
Blechnum stoloniferum: Lorea 1154 (MEXICO), 2120, 2021, 1826, 1828; Valdés 820
Blechnum varians: Lorea 1824, 1826, 2125, 2020, 1828; Hinton 1820 (F, NY), 18201 (F, NY); Valdés 820, 821

Woodwardia spinulosa: Lorea 1722, 1726, 1828, 1829, 2020, 2122, 2123, 2124; Lorea 1829; Martínez 1828 (MEXICO); Millán 182; González 1818, 1819; Escrivá 42 (MEXICO); Rendón 51, 1814 (ENCB); León 1814; McLaughlin 182 (ENCB); Lorea 1722, 1728; Valdés 420, 421

Thelypteridaceae

Thelypteris albicaulis: Lorea 2021 (US), 2022; Hinton 5201 (US), 5202 (US); García 1828 (MEXICO, US)
Thelypteris cheilanthesoides: Lorea 241, 2020 (NY, US); María 2001 (NY, US), 2120 (NY, US)
Thelypteris concinna: Lorea 2021; Valdés 820
Thelypteris cretacea: Martínez 51
Thelypteris vif. deflexa: Lorea 1824 (NY, US), 2020
Thelypteris dentata: Lorea 1723, 1824
Thelypteris falcata: Lorea 1826
Thelypteris kunthii: Lorea 2028 (NY, US)
Thelypteris linkiana: Campe 1820, 1825, 1826; Valdés 285
Thelypteris minor: Campe 1820, 1825, 1826
Thelypteris oaxacana: Lorea 2026 (NY, US); Millán 124
Thelypteris obliterate: Urbina 2, 24
Thelypteris oligocarpa: Campe 1824, 1821, 1823; Tencio 451

- Thelypteris pilosa*: Lorea 1293 (US); 4245; Martínez 2266 (MEXU); Velázquez 294.
- Thelypteris pilosula*: Lorea 2078, 2701, 2291, 2285 (US); Martínez 2266 (MEXU); Velázquez 164.
- Thelypteris puberula*: Lorea 571, 1122, 1527 (MUS), 2012, 2165, 4022, 4292, 4528; Giménez J. & Arredondo M./D. (ENCB); Campea 1164, 1593; Crisman & Williams 287 (US); Flores 221; Hinton 10977 (US); 14124 (US); Mexia 8933 (US); Ochoa 41; Palmer 412 (US); Tenerife 411 (MEXU); Velázquez 870.
- Thelypteris resinifera*: Lorea 1292, 2478, 2456, 2051, 2055; Aguilar 112; Campea 1205, 1251; Fernández 1077, 1514, 1516; González 232 (FCME, MEXU); Guadalupe 132; Tenerife 480 (MEXU); Torres 1181; Velázquez 272, 271, 2161, 2157.
- Thelypteris rufid*: Lorea 1212, 1213, 1201, 2161, 2162, 2164 (US), 2701, 2704, 2705, 2706, 2707, 2708, 4024; Flores 221; González 242; Lanzalao 242 (MEXU); Villanueva 102; Ochoa 60; Velázquez 142, 251, 441, 208.
- Thelypteris serrata*: Campea 1016.
- Thelypteris tetragona*: Navarro 1; Velázquez 262.
- Thelypteris torresiana*: Lorea 1277, 2011, 1713.
- Davalliaceae**
- Nephrolepis occidentalis*: Lorea 2585, 2412, 4752; Aguilar 211; Campea 1814, 1855, 1855; Hinton 1178 (MEXU), 11189 (MEXU); Lanzalao 241 (MEXU); Martínez 4980 (MEXU); Ramirez 28.
- Polyodiaceae**
- Campyloneurum amphostenon*: Lorea 1148, 1152, 2010, 2242; Arredondo 18504 (ENCB), 18610 (ENCB); Velázquez 167.
- Campyloneurum angustifolium*: Lorea 1255, 1151, 1818; Campea 1776; Estrada 51; Ramírez 78; Velázquez 155; Zarzuelo 405.
- Campyloneurum phyllitidis*: Arroyo 207; De Grau 42; Estrada 111; Hinton 1507; Ramírez 78; Urbina 11.
- Campyloneurum tenuipes*: Lorea 2870; Velázquez 211.
- Campyloneurum xalapense*: Lorea 1172, 1173, 2020, 2022 (P), 2254, 2524 (NY), 2122, 2123, 1821, 2119; Aguilar 1120; Villanueva 155; Ochoa 71; Tenerife 424 (MEXU); Tepic 1001; Velázquez 472, 212, 214.
- Niphidium crassifolium*: Lorea 2815; Campea 1741; Campea 1820, 1810; Velázquez 210, 810.
- Phlebodium araneosum*: Lorea 1155, 2120, 2121; Arreola & López 45 (MEXU); Campea 657; Estrada 212; Hinton 1111 (NY); Rzedowski 6726 (ENCB); Toledo 108; Torres 129 (MEXU); Viveros & Casas 129 (MEXU).
- Phlebodium areolatum*: Lorea 1153, 1221, 2112, 2202, 2705, 2706, 4560.
- Phlebodium decumanum*: Ochoa 59.
- Pleopeltis angusta*: Lorea 1151, 1152, 2120, 2122, 2124, 2125, 2126, 2127, 2128, 2129, 2130; Arreola & López 45 (ENCB, MEXU); Aguilar 1002; Arredondo 211; Campea 1720; Ramírez 211; Rzedowski 10417 (ENCB, MEXU); Torres 1125; Valencia 152.
- Pleopeltis astrolepis*: Lorea 2001; De Grau 1; Espinosa 210; Estrada 53; García, M./D.; Ríos 108; Rzedowski 211; Velázquez 70.
- Pleopeltis conzatti*: Lorea 1151, 2120; Campea 1127.

Pleopeltis macrocarpa var. *trichophora*: Loresa 225, 1164, 1267, 1394, 1638, 2007; Gómez 1245, 1255, 1352; González 151; Campeche 8, 1712, 1721; Catalán et al. 503; González 1209; González et al. 120 (FCMEX, MEXU); López et al. 9 (FCMEX, MEXU); Ramirez 225; Radewitzki 18312 (ENCB, MEXU); 18264 (ENCB, MEXU); Torres 1857; Velázquez 474, 485.

Pleopeltis polylepis: Catalán et al. 503b; Preciado 52

Polypodium alfredii: Loresa 614, 734, 1272, 1451, 2009, 2142, 2155, 2282, 2785; Campeche 8, 1720; González 819; Salazar 429; Torres 1466; Velázquez 428.

Polypodium cupreolepis: Radewitzki & McVaugh 113 (ENCB, NY).

Polypodium ferrugineum: Loresa 1222 (US); 1772, 2010; Carroll 14391 (US).

Polypodium furfuraceum: Loresa 1722, 2013, 2024, 1471, 1495, 1575, 2547, 1645, 2804, 3201, 4220, 4575; Arribalzaga 329; Aristizábal 220; Aristizábal & Zamudio 257; Campeche 1422; Díaz 2022, 4051; Elizalde 121; Escrivá 1278; González 348; Iglesias 402 (ENCB); Ramírez 109; Rodríguez 25, 102; Radewitzki 18310 (ENCB); 22841 (ENCB); Urbina 16; Valencia 124; Velázquez 152, 227, 244; Verdú 97.

Polypodium fuscopetiolatum: Loresa 1674 (F, US), 1681, 2008, 2015, 2021; López 1296 (MEXU); de la Rosa 21; Espinosa 205; Estrada 44, 47; Galeana 1; Hinton 2451 (US), 11250 (US); Manning & Manning 511012 (MEXU); Ramírez 14; Rodríguez 140; Sharp 441424 (MEXU, US); Stern 111 (US); Verdú 478.

Polypodium hartwegianum: Loresa 1927, 2020.

Polypodium longepinnulatum: Loresa 1928, 2061, 2062, 2063; Radewitzki 18307 (ENCB).

Polypodium loriceum: Loresa 1929, 2016 (F), 2020, 4034; Enriquez 217b; Ochoa et al. Radewitzki 18329c (ENCB); Velázquez 134.

Polypodium madrense: Loresa 1273, 1281, 1402, 1502 (US), 1632, 2026, 2031, 2045, 2051, 2056, 2058, 2059, 4567; Castillón et al. 107 (FCMEX, MEXU); Enriquez 122; Lozano 224; Ramírez 20; Rhynes & Powell 1906 (NY); Radewitzki 18377 (ENCB); Velázquez 658.

Polypodium montigenum: Loresa 1620.

Polypodium platylepis: Loresa 202, 1164, 2047, 2048 (US), 2167, 2227; Campeche 1115; Rademacher 2728 (ENCB); Fonseca 510; Lozano 224; Ramírez 20; Radewitzki 18320 (ENCB).

Polypodium plebeium: Loresa 1927, 1928; González et al. 10; López et al. 4 (FCMEX, MEXU).

Polypodium plelopis: Loresa 2001, 2042 (NY), 2050, 1570; Ochoa 64; Enriquez 22; Ramírez 242, 1726, 1727; Zarzuelo 1222 (MEXU); Torres 1411; Velázquez 415.

Polypodium plesiosorum: Loresa 612, 1651, 2045, 2051, 2052, 2053; Enriquez 15; Enriquez 217; Ochoa et al.

Polypodium pleuroosorum: Loresa 1928, 2005, 2115, 2262, 2313; Rademacher 24; Iglesias 4111; Lozano 224; Radewitzki 18322 (ENCB, MEXU).

Polypodium plumula: Urbina 46.

Polypodium polypodioides var. *aciculare*: Loresa 1422, 1450, 1637, 1821, 2020, 2141, 2142, 2151, 2025; González 1007; Hinton 2438 (MEXU); Radewitzki 18322 (ENCB); Sharp 441422 (MEXU); Thomas & Christopher 1020.

Polypodium rhodopleuron: Loresa 2127 (F, US), 2281.

Polypodium rosei: Loresa 1266, 1450 (F), 1674, 2012, 2025, 2027, 2140 (F, US), 2021 (US); Hinton 2440 (US), 16198 (F, US); María 9280 (US); Ochoa et al. Rademacher 1659; Velázquez 251.

Polypodium subpetiolatum: Loresa 1221, 1222, 2147, 2218 (US),

3275, A055, 4711; Rzedowski 18522 (ENCB), 18527 (ENCB), 24703 (ENCB)

Polyodium thyssanolepis: Lorra 85A, 2028, 213A, 4621, 473A;

Tenorio 1526 (MEXU)

Polyodium triseriale: Lorra 261, 4621, 473A; Gómez 1254, 8/01

Nogales 1505; Ramirez 22

Grammitidaceae

Cochlidium rostratum: Lorra 1208, 1527, 4580

Grammitis asplenifolia: Lorra 2010; Valdés 202 (MEXU, US)

Grammitis cultrata: Lorra 1215, 2002; Hinton 14282 (IND, US)

Grammitis delicatula: Lorra 4208, 1216

Grammitis leptostoma: Lorra 1590, 4002, 4580

Grammitis moniliformis: Lorra 261, 4621, 473A; Hinton 14284 (NY, US); Rodriguez 10020 (ENCB, NY); Gómez 1254 & McVaugh 242 (ENCB, NY); Colombia 1252; Venezuela 272, 781

Grammitis oidiophora: Lorra 1550

Grammitis pilosissima: Lorra 1526, 1214, 8/01; Acuña 120; Hinton 14286 (US); Ecuador 1252 (ENCB); Venezuela 47, 781

Grammitis semihiirsuta: Gómez 1718

Grammitis xiphopterooides: Lorra 261, 4555, 5721, 4106, 4621, 4555

Loxogramme mexicana: Lorra 2610

Marsileaceae

Marsilea polycarpa: Gómez 1252

Salviniaceae

Salvinia auriculata: Boga 323 (MEXU); Losada 203; Morelles 53; Gómez 1718, 1254, 8/01; Riba 1 (MEXU); Venezuela 2

Azollaceae

Azolla mexicana: Lorra 4520; Gómez 1255

APENDICE 2.

Aspectos ecológicos de las pteridofitas de Guerrero.*

		FORMA DE VIDA	TIPO DE VEGETACION	ALTITUD
Psiilotaceae				
Psilotum complanatum		Hemi rap	BD	2450
Equisetaceae				
Equisetum hyemale var. affine	Fan (Cam) herb cesp.	BD, BC(F)	1400-2150	
Equisetum myriochaetum	Fan herb cesp	BC(P), BD, BMM	1000-2300	
Lycopodiaceae				
Lycopodium cernuum	Cam herb cesp.	BC(P), BTSC, BD, BMM	160-2300	
Lycopodium clavatum	Cam herb rap	BC(F), A/F, BMM	1800-2570	
Lycopodium cuernavacense	Ep Cam Herb colq	BC(P/A), BMM, BD	2150-2600	
Lycopodium linifolium	Ep Cam herb colq	BMM	1800	
Lycopodium myrsinoides	Ep Cam herb colq	BMM	1900-2400	
Lycopodium orizabae	Ep Cam herb colq	BMM	1970	
Lycopodium pithyoides	Ep Cam herb cesp	BMM	1800	
Lycopodium pringlei	Ep Cam herb colq	BMM, BD, BC(F, A/F)	1500-2750	
Lycopodium reflexum	Cam herb cesp	BMM, BC(F)	1800-2300	
Lycopodium thysoides	Cam herb rap	BMM	2400	
Selaginellaceae				
Selaginella arsenei	Hemi rap			
Selaginella cladorrhizans	Hemi cesp	BTSC	320-390	
Selaginella delicatissima	Hemi rap	BD(J, P), BMM, BD	1350-2300	
Selaginella disticha	Hemi cesp	BMM	1620	
Selaginella eurynota	Hemi cesp	BTSC, BTC	50-690	
Selaginella extensa	Hemi rap	MK	1900	
Selaginella flagellata	Hemi cesp	BTSC	220-550	
Selaginella galeottii	Hemi cesp	ED, BTSC, BMM	900-1410	
Selaginella harrisi	Hemi (Cam) cesp	BC(P), BMM	1960-2190	
Selaginella hoffmannii	Hemi cesp	BTSC, VA(BG), BC(P)	200-800	
Selaginella lepidophylla	Hemi (Cam) arros	BTSC, BC(J, P), BD	500-1700	
Selaginella marginata	Hemi cesp	BTSC, VA(BG), BTSC	300-470	
Selaginella minima	Hemi rap	BD	980	
Selaginella pallensens	Hemi arros (cesp)	BTSC, BD, BTSC, BC(P, J), BG, MK	300-2150	
Selaginella porphyrospora	Hemi cesp	BC(P), BD, BMM, BTSC	850-2480	
Selaginella reflexa	Hemi rap	BTC	940-1090	
Selaginella rhizophora	Hemi cesp	BTSC, BD	100-650	
Selaginella rzedowskii	Hemi rap	BTC	500-1650	

* Clave: Fan = Fenórofitas; Cam = Cenófitas; Hemi = Hemicriptofitas; Geo = Geofitas; Ep = Epifitas; herb = herbáceas; colq = colgantes; cesp = cespitosas; rap = reptantes; arros = arrosetadas; rosul = rosuladas; riz = rizomatosas; sol = solitarias; poic = poliquichidrinas; aqua = acuáticas; semiac = semiacuáticas; hidro = hidrófitas; flot = flotantes.

Los tipos de vegetación se citan de acuerdo a Friedowski (1978); BTC = Bosque Tropical Caducifolio; BTSC = Bosque Tropical Eucaducifolio; PC = Bosque de Coníferas; JA = *Abies*; P = *Pinus*; J = *Juniperus*; BD = Bosque de *Quercus*; MK = Matorral Xerófilo; PMM = Bosque Mesófilo de Montaña; VA = Vegetación acuática y subacuática; M = Manglar; T = Tular; BG = Bosque de Galería; VF = Vegetación Flotante.

<i>Selaginella schaffneri</i>	Hemisep	ECI	1600
<i>Selaginella schiedeana</i>	Hemisep	EQ, BC(P), BTC?	1430-1900
<i>Selaginella sertata</i>	Hemisep	BTEC, EQ, BTC?, VA(BG)	20-1100
<i>Selaginella tarda</i>	Hemisep	BTEC, BC(P), EQ	580-990
<i>Selaginella wrightii</i>	Hemisep	BTC	800-1500
<i>Ophioglossaceae</i>			
<i>Botrychium schaffneri</i>	Geo riz sol	EQ, BC(P)	2300-2450
<i>Botrychium virginianum</i>	Geo riz sol	EQ, BC(P), BMM	2000-2550
<i>Ophioglossum crotalophoroides</i>			
<i>Ophioglossum reticulatum</i>	Geo riz sol	EQ, BC(P)	1940-2300
<i>Geo riz sol</i>			
<i>Marattiaceae</i>			
<i>Marattia weinmanniifolia</i>	Can herb cesp	EC(A/P), BMM, EQ	1390-2680
<i>Osmundaceae</i>			
<i>Osmunda regalis</i>	Can herb cesp semiac	EQ	2000
<i>Schizaceae</i>			
<i>Anemia adiantifolia</i>	Geo riz rep	EQ, BC(P), VA(BG)	1530-1700
<i>Anemia hirsuta</i>	Geo riz cesp	VA(BG), SQ, BTC	450-1700
<i>Anemia jaliscana</i>	Geo riz cesp	BC(P), EQ	550-1500
<i>Anemia Karwinskiana</i>	Geo riz cesp	BD, BCI(P)	700-1750
<i>Anemia mexicana var. mexicana</i>	Geo riz cesp	EQ, BTC	710-1500
<i>Anemia mexicana var. makrinii</i>	Geo riz cesp	BTEC, VA(BG)	160-1700
<i>Anemia oblongifolia</i>	Geo riz cesp	BC(P), EQ	700-900
<i>Anemia pastinacaria</i>	Geo riz cesp	BC(P), VA(BG), EQ	370-1250
<i>Anemia phyllitidis</i>	Can poiq	EQ, BTEC, BTC?	700-1500
<i>Lycopodiaceae</i>			
<i>Lygodium venustum</i>	Hemisep	VA(BG), BTEC?, BTEC, EQ, BC(P)	70-1020
<i>Plagiogyriaceae</i>			
<i>Plagiogyria semicordata</i>	Can herb cesp	EC(A/P)	2750-3150
<i>Gleicheniaceae</i>			
<i>Dicranopteris flexuosa</i>	Can herb rep	EQ, BC(P)	450-580
<i>Dicranopteris pectinata</i>	Can herb rep	EQ, BC(P), BMM	460-1200
<i>Gleichenia</i>			
<i>Gleichenia bancroftii</i>	Can herb rep	EQ, BMM, BC(P)	2000-2500
<i>Gleichenia bifida</i>	Can herb rep	BTEC, BC(P), BMM	920-2150
<i>Gleichenia palmata</i>	Can herb rep	BC(P)	1890-2500
<i>Gleichenia underwoodiana</i>	Can herb rep	EQ, BC(A/P, P)	2060-2600
<i>Hymenophyllaceae</i>			
<i>Hymenophyllum crispum</i>	Ep (Can poiq) herb rep	BC(P)	2200
<i>Hymenophyllum elegantulum</i>	Ep (Can poiq) herb rep	BMM	2400
<i>Hymenophyllum fucooides</i>	Ep (Can poiq) herb rep	BMM	2150-2800
<i>Hymenophyllum hirsutum</i>	Ep (Can poiq) herb rep	BMM	1600
<i>Hymenophyllum myriocarpum</i>	Ep (Can poiq) herb rep	BMM, EQ, BC(A/P)	1970-3150
<i>Hymenophyllum polyanthos</i>	Ep (Can poiq) herb rep	BMM, EQ	1600-2200
<i>Hymenophyllum trapezoidale</i>	Ep (Can poiq) herb rep	EC(A/P)	2750
<i>Trichomanes</i>			
<i>Trichomanes capillaceum</i>	Ep (Can poiq) herb rep	BMM	1600-2350
<i>Trichomanes pinnatum</i>	Can herb cesp	EQ	810
<i>Trichomanes polypodioides</i>	Ep (Can poiq) herb rep	EQ	910

<i>Trichomanes radicans</i>	Ep herb rep	BMM, BC(P), BO	1750-2350
<i>Trichomanes reptans</i>	Ep (lam.oid) herb rep	BMM, BC(P/A)	2350-2700
<i>Dicksoniaceae</i>			
<i>Dicksonia gigantea</i>	micro Fan resul	BMM, BC(P/A)	1900-2520
<i>Lophosoriaceae</i>			
<i>Lophosoria quadripinnata</i>	Cam herb rep	BC(P), BO, BMM	2150-2700
<i>Cyatheaceae</i>			
<i>Cyathea fulva</i>	cesp Fan resul	BMM, BC(P/A, P)	2100-2550
<i>Nephrolea mexicana</i>	cesp Fan resul	BMM	1500
<i>Sphaeropteris horrida</i>	cesp Fan resul	BC(P), BMM	1000-1410
<i>Trichipteris bicrenata</i>	cesp Fan resul	BMM, BC(P)	1700-2100
<i>Trichipteris costaricensis</i>	micro Fan resul	BO, BTSC	400-1070
<i>Trichipteris mexicana</i>	cesp Fan resul	BMM, BO, BC(P)	1250-2210
<i>Trichipteris microdonta</i>	micro Fan resul	BTSC, BO	545-810
<i>Trichipteris schiedeana</i>	micro Fan resul	BC(P), BO, BTSC	500-1250
<i>Dennstaedtiaceae</i>			
<i>Dennstaedtia cicutaria</i>	Cam herb rep	BC(P)	1170
<i>Dennstaedtia dissecta</i>	Cam herb rep	BMM, BO, BC(P)	1170-2350
<i>Dennstaedtia distenta</i>	Cam herb rep	BO, BC(P), BMM	1040-2500
<i>Dennstaedtia globulifera</i>	Cam herb rep	BC(P), BMM, BTSC	1530-2180
<i>Hypolepis erychlaena</i>	Cam herb rep	BO	1135-2110
<i>Hypolepis nigrescens</i>	Cam herb rep	BMM	1860
<i>Hypolepis repens</i>	Cam herb rep	BC(P)	1200
<i>Pteridium arachnoideum</i>	Cam herb rep	BO, BMM, BC(P)	1020-2520
<i>Pteridium caudatum</i>	Cam herb rep	BO, BC(P)	910-2130
<i>Pteridium feei</i>	Cam herb rep	BC(P), BMM, BO	1760-2670
<i>Saccoloma inaequale</i>	Cam herb cesp	BMM, BC(P)	1600-1900
<i>Lindsaeaceae</i>			
<i>Lindsaea lancea</i>	Geo ric cesp	BO	910
<i>Lindsaea quadrangularis</i>	Geo ric cesp	BO	1250
<i>Odontosoria schlechtendalii</i>	Cam (poic) herb cesp	BC(P), BMM, BO	460-1600
<i>Pteridaceae</i>			
<i>Acrostichum aureum</i>	Cam herb cesp aqua	VA(M)	2-10
<i>Acrostichum danaefolium</i>	Cam herb cesp aqua	VA(T)	1-20
<i>Adiantopsis chlorophylla</i>	Cam herb cesp	BTSC	390
<i>Adiantopsis radiata</i>	Cam herb cesp	BTSC, BC(P)	750-900
<i>Adiantum andicola</i>	Cam herb rep.	BO, BC(A/P, P), BMM	1190-2860
<i>Adiantum braunii</i>	Cam poic	BO, VA(BG), BC(P), BTSC, BTSC	850-2100
<i>Adiantum capillus-veneris</i>	Geo ric cesp	BC(P), BO, BTSC	1130-2450
<i>Adiantum concinnum</i>	Cam poic	BC(P), BTSC, BTSC, VA(BG), BO	400-1900
<i>Adiantum deflectens</i>	Geo ric cesp	BTSC	780
<i>Adiantum galactinum</i>	Geo ric cesp	BO, BC(P), VA(BG)	450-1830

<i>Adiantum lunulatum</i>	Geo. riz cesp	BTSC, VA(BG), BD	100-1100
<i>Adiantum macrophyllum</i>	Cam poiq	BTSC, BD(P), BD	700-800
<i>Adiantum oaxacanum</i>	Cam herb cesp	BTSC, BTSC?	400-700
<i>Adiantum obliquum</i>	Cam herb cesp	VA(BG), BD	400-810
<i>Adiantum patens</i>	Geo. riz cesp	BTSC, BD, BD(P)	370-1600
<i>Adiantum poiretii</i>	Geo. riz rep	BD, BC(P), BTSC, VA(BG), BTSC	1850-2500
<i>Adiantum princeps</i>	Cam herb rep	BD, BTSC	820-1000
<i>Adiantum pulverulentum</i>	Cam herb cesp	BC(P), BD	370-1350
<i>Adiantum shepherdii</i>	Geo. riz cesp	BC(P), BD	370-1350
<i>Adiantum trapeziforme</i>	Cam herb cesp	BD, BTSC, BC(P), BTSC	400-1000
<i>Adiantum trichochlaenum</i>	Cam herb rep	VA(BG), BTSC, BD	590-900
<i>Adiantum tricholepis</i>	Geo. riz cesp	BTSC, BTSC	150-1400
<i>Adiantum villosum</i>	Cam herb cesp		
 <i>Andogramma leptophylla</i>	 Cam poiq cesp	 BD, BC(P), BMM	 1900-2500
 <i>Bommeria ehrenbergiana</i>	 Cam poiq	 BD	 1600-2000
 <i>Bommeria pedata</i>	 Cam poiq	 BD, BC(P), MX, VA(BG), BTSC?	 650-2100
 <i>Cheilanthes angustifolia</i>	 Cam poiq	 BD, BC(P), VA(BG)	 690-1940
<i>Cheilanthes aurantiaca</i>	Cam poiq	BD	1120-2100
<i>Cheilanthes aurea</i>	Cam poiq	BTSC, BTSC	410-1600
<i>Cheilanthes bonariensis</i>	Cam poiq	BD, BC(P)	1480-1850
<i>Cheilanthes brachypus</i>	Cam poiq	BTSC	210-1290
<i>Cheilanthes chaerophylla</i>	Cam herb cesp	VA(BG), BD	960
<i>Cheilanthes cucullans</i>	Cam poiq		1920
<i>Cheilanthes cuneata</i>	Cam poiq	BD, BMM, BC(P)	720-2500
<i>Cheilanthes decomposita</i>	Cam poiq	BD, BTSC	410-950
<i>Cheilanthes farinosa</i>	Cam poiq	BD, BC(P), MX	1740-2500
<i>Cheilanthes hirsuta</i>	Cam herb cesp	BD, BC(P), BMM	1350-2520
<i>Cheilanthes kaulfussii</i>	Cam poiq	BD, BMM?, BC(P)	1450-2500
<i>Cheilanthes lendigera</i>	Cam poiq	BMM?, BD	2450-2500
<i>Cheilanthes lerstenii</i>	Cam herb cesp	BC(P), BD, BMM	1550-2300
<i>Cheilanthes longipila</i>	Cam poiq	BD	1350-2300
<i>C. lozanii var. lozanii</i>	Geo. riz cesp	BTSC, BD	5-1600
<i>C. lozanii var. seemannii</i>	Geo. riz cesp	BTSC	720-760
<i>Cheilanthes marginata</i>	Cam herb cesp	BC(P/A, P)	2370-3100
<i>Cheilanthes microphylla</i>	Cam herb cesp	BTSC	440
<i>Cheilanthes myriophylla</i>	Cam poiq	BC(J), BD	1460-2280
<i>Cheilanthes notholaenoides</i>	Cam poiq	BC(P), BD	1720-2300
<i>Cheilanthes sinuata</i>	Cam poiq	BD, MX, BC(P)	1400-2450
<i>Cheilanthes skinneri</i>	Geo. riz cesp	BTSC, BD	440-1200
 <i>Cheiloplecton rigidum</i>	 Geo. riz cesp	 BC(P), BD	 560-1770
 <i>Doryopteris pedata</i> var. <i>palmata</i>	 Cam poiq	 BTSC, BC(P)	 850-1500
 <i>Eriosorus flexuosus</i>	 Cam herb rep	 BC(P/A, P), BMM	 2400-2750
 <i>Hemionitis levyi</i>	 Cam poiq	 BD, BTSC	 360-420
<i>Hemionitis palmata</i>	Cam poiq	BTSC, VA(BG), BD	700-1200
<i>Hemionitis pinnatifida</i>	Cam poiq	VA(BG), BD	370
<i>Hemionitis subcordata</i>	Geo. riz cesp	BD	600-990
 <i>Llavea cordifolia</i>	 Cam herb cesp	 BC(P), BMM, BD	 1770-2370
 <i>Mildella intramarginalis</i>	 Cam herb cesp	 BMM, BC(P)	 1780-2150

<i>M. intramarginalis</i> var. <i>serratifolia</i>	Cam herb cesp	BMM	2450
<i>Notholaena candida</i>	Cam poiq	BTC	820-1100
<i>Notholaena formosa</i>	Cam poiq	EQ	1780-2360
<i>Notholaena galeottii</i>	Cam poiq	EQ, VA(BG), BTC	880-1790
<i>Notholaena incana</i>	Cam poiq	BG(P), BMM	2400
<i>Notholaena schaffneri</i>	Cam poiq	BTC	1090
<i>Pellaea cordifolia</i>	Cam poiq	BG(P), EQ	1900-2380
<i>Pellaea ovata</i>	Geo riz cesp	EQ, MX	1120-1920
<i>Pellaea sagittata</i>	Cam poiq	EQ, BTC?	1550
<i>Pellaea ternifolia</i>	Cam poiq	EQ, BMM?	2100-2500
<i>Pityrogramma calomelanos</i>	Cam poiq	BTC, EQ, BG(P), BTC, VA(BG)	50-1250
<i>Pityrogramma dealbata</i>	Cam poiq	BG(P)	900
<i>Pityrogramma tartarea</i>	Cam herb cesp	BG(P), BMM, EQ	1760-2210
<i>Pteris biaurita</i>	Cam herb cesp	BTEC, BMM	720-900
<i>Pteris cretica</i>	Cam herb cesp	EQ, BMM, BG(P)	1940-2500
<i>Pteris grandifolia</i>	Cam herb cesp	BTC	50
<i>Pteris longifolia</i>	Cam poiq	BTC, EQ	900-1600
<i>Pteris mexicana</i>	Cam herb cesp	EQ, BMM, BG(P)	2150-2550
<i>Pteris muricella</i>	Cam herb cesp	BMM	1500
<i>Pteris orizabae</i>	Cam herb cesp	BTC, BTC?, EQ, BG(P), BMM	400-2670
<i>Pteris paucinervata</i>	Cam herb cesp	BMM, EQ, BG(P)	2100-2550
<i>Pteris podophylla</i>	Cam herb cesp	BMM	1420-2220
<i>Pteris quadrisecta</i>	Cam herb cesp	BTEC, BMM	800-1300
<i>Trismeria trifoliata</i>	Cam herb cesp	BG(P), BTSC	950-1150
 <i>Polypodiaceae</i>			
<i>Ceratopteris thalictroides</i>	Geo riz cesp acua	VA(T)	1-15
 <i>Vittaria</i>			
<i>Ananthacorus angustifolius</i>	Ep herb cesp	BTEC, EQ, BG(P), VA(BG)	400-1100
<i>Antrophyum ensiforme</i>	Ep herb cesp	BMM, BG(W), PI	2350-2800
<i>Antrophyum lineatum</i>	Ep herb cesp	BMM	1550
<i>Vittaria dimorpha</i>	Ep herb cesp	BMM, BG(P/A)	2450-2750
<i>Vittaria graminifolia</i>	Ep herb cesp	EQ, BMM, BG(A, A/P)	1600-2150
 <i>Dryopteridaceae</i>			
<i>Arachniodes denticulata</i>	Cam herb cesp	BMM, BG(P)	1900-2150
<i>Cyrtomium juglandifolium</i>	Cam herb cesp	BMM	1410
<i>Cyrtomium macroscorum</i>	Cam herb cesp	BG(P), BMM	2150-2470
<i>Cyrtomium nobile</i>	Cam herb cesp	BMM	2490
<i>Ctenitis equestris</i>	Cam herb cesp	BTEC, BG(P), BMM, EQ	720-2400
<i>Ctenitis excelsa</i>	Cam herb cesp	BTEC, BG(P), VA(BG)	525-1170
<i>Ctenitis grisebachii</i>	Cam herb cesp	BG(P)	1900
<i>Ctenitis subincisa</i>	Cam herb cesp	BMM	1900-2100
 <i>Dryopteris</i>			
<i>Karwinskyana</i>	Cam herb cesp	BG(P), EQ, BTSC?	430-1300
<i>maxonii</i>	Cam herb cesp	EQ	1900
<i>nubigena</i>	Cam herb cesp	BG(P), EQ, BMM	2150-2600

<i>Dryopteris rosea</i>	Ep Can herb cesp	BG, BMM, BC(P)	2000-2500
<i>Dryopteris rossii</i>	Can herb cesp	VA(BG), BG, BC(P), BMM	680-2300
<i>Dryopteris wallichiana</i>	Can herb cesp	BC(A), P(A), BMM, BG	2050-2450
<i>Lastreopsis effusa</i> ssp. <i>divergens</i>	Can herb cesp	VA(BG), BMM, BTSC	740-1400
<i>Plecosorus speciosissimus</i>	Can herb cesp	BC(P), A/P)	3100-7500
<i>Polystichum distans</i>	Can herb cesp	BC(P), BG, BMM	2400-2750
<i>Polystichum drepancoides</i>	Can herb cesp	BMM	1950-2050
<i>Polystichum fournieri</i>	Can herb cesp	BC(P), BG, BMM	1910-2800
<i>Polystichum furfuraceum</i>	Can herb cesp	BC(P), A/P), BMM	2400-2650
<i>Polystichum hartwegii</i>	Can herb cesp	BC(P), BMM, BG	1350-2450
<i>Polystichum ordinatum</i>	Can herb cesp	BC(A), BG, BMM	2050-2850
<i>Polystichum platyphyllum</i>	Can herb cesp		
<i>Tectaria heracleifolia</i>	Can poiq	BTC, BTSC	50-800
<i>Tectaria incisa</i>	Can herb cesp	BTSC	525
<i>Tectaria mexicana</i>	Can herb cesp	BTSC, BC(P), VA(BG), BTC, BMM	200-1500
Oncleaceae			
<i>Onocleopsis hintonii</i>	Can herb cesp	BC(P)	2350
Woodsiaceae			
<i>Athyrium arcuatum</i>	Can herb cesp	BC(P/A, P)	2550-3150
<i>Athyrium bourgaei</i>	Can herb cesp	BG, BC(P)	2300-2500
<i>Athyrium palmense</i>	Geo ric rep	BTSC, BG	950-1510
<i>Athyrium skinneri</i>	Geo ric rep	BTSC, VA(BG), BG	220-1600
<i>Cystopteris fragilis</i>	Can herb cesp	BG, BC(P/A, P), BMM	1450-1860
<i>Diplazium cristatum</i>	Can herb cesp		
<i>Diplazium expansum</i>	Can herb cesp	BMM	1450
<i>Diplazium franconis</i>	Can herb cesp	BMM, BG, BC(P), A/P), BTSC?	1200-2550
<i>Diplazium hians</i>	Can herb cesp	BG, BMM	2000-2400
<i>Diplazium lindbergii</i>	Can herb cesp	BMM	1480-1600
<i>Diplazium lichenophyllum</i>	Can herb cesp	BMM, BG, BTSC	720-2350
<i>Diplazium obscurum</i>	Can herb cesp	BMM	1600
<i>Diplazium striatum</i>	Can herb cesp	VA(BG)	550-1200
<i>Diplazium tornatum</i>	Can herb cesp	BMM	1640
<i>Diplazium werckleianum</i>	Can herb cesp	BMM	2450
<i>Woodsia mollis</i>	Can poiq	BG, BC(P), VA(BG), BTC?	1200-2500
Lomariellaceae			
<i>Bolbitis portoricensis</i>	Can herb cesp	BTSC, BG, BC(P)	525-1000
<i>Elaphoglossum affine</i>	Can herb rep	BC(A/P)	2750-3150
<i>Elaphoglossum chiapense</i>	Can herb rep	BC(A/P)	2750
<i>Elaphoglossum crinipes</i>	Can herb cesp	BC(P)	2580
<i>Elaphoglossum dissectifrons</i>	Can herb rep	BC(P/A), BG	2220-2700
<i>Elaphoglossum erinaceum</i>	Can poiq	BG, BMM, BC(P)	2100-2750
<i>Elaphoglossum glaucum</i>	Ep herb rep	BG, BC(A/P)	2580-3200
<i>Elaphoglossum lindenii</i>	Can herb cesp	BC(P), A/P)	2800-3300
<i>Elaphoglossum lichenophyllum</i>	Ep Can herb cesp	BMM	1640-1900
<i>Elaphoglossum muelleri</i>	Can poiq	BC(P), BG	1520-1850
<i>Elaphoglossum paleaceum</i>	Ep Can herb cesp	BMM, BC(P, A/P), BG	1550-2750

<i>Elaphoglossum petiolatum</i>	Ep (Cam) herb rep	BG(P/A), PI, BD, BMM	1700-2000
<i>Elaphoglossum piloselloides</i>	Cam poiq	BD, BG(P)	1520-2000
<i>Elaphoglossum revolutum</i>	Ep herb rep	VA(BG)	740
<i>Elaphoglossum sartorii</i>	Geo ritz rep	BD(P), BD	1540-2100
<i>Elaphoglossum squamipes</i>	Ep herb rep	BD(P/A), BMM	2600-2800
<i>Elaphoglossum tenuifolium</i>	Cam herb rep	BD, BG(P/A), PI	1810-2000
 <i>Peltapteris peltata</i>	 Ep herb rep	 BMM, BG(A/P), BD	 2100-2750
 <i>Aspleniacae</i>			
<i>Asplenium achilleifolium</i>	Cam herb cesp	BMM	1640
<i>Asplenium auriculatum</i>	Ep Cam herb cesp	BMM, BD, BG(P)	1640-2450
<i>Asplenium castaneum</i>	Cam herb cesp	BD(A/P)	2100-2320
<i>Asplenium commutatum</i>	Cam herb cesp	BMM, BTSC?, BD, BG(P, A/P)	1650-2700
<i>Asplenium cuspidatum</i>	Ep herb cesp	BMM, BD, BG(P/A, PI)	1900-2700
<i>Asplenium exiguum</i>	Cam poiq	BD(P)	1900
<i>Asplenium formosum</i>	Cam herb cesp	BD, VA(BG), BTSC, BTSC?	150-1100
<i>Asplenium fournieri</i>	Cam poiq	BTSC	740
<i>Asplenium halbergii</i>	Cam herb cesp	BD(P/A)	2520-2730
<i>Asplenium harpeodes</i>	Ep Cam herb cesp	BMM, BD(A/P)	1800-2500
<i>Asplenium herperium</i>	Cam herb cesp	BTSC, VA(BG), BMM	700-1510
<i>Asplenium hoffmannii</i>	Cam poiq	BTSC	750
<i>Asplenium insolitum</i>	Cam herb cesp	BMM, BD	2000-2400
<i>Asplenium lacerum</i>	Ep (Cam) herb cesp (poiq)	BD(P), BMM, VA(BG), BTSC	150-1900
<i>Asplenium miradorensis</i>	Cam herb cesp	BMM, SC(P)	1300-2000
<i>Asplenium monanthes</i>	Cam herb cesp	BMM, BD(A, PI), BD, MX	1650-2500
<i>Asplenium munkii</i>	Cam herb cesp	BMM, BG(P), BD	1550-2500
<i>Asplenium obesum</i>	Cam poiq		1910
<i>Asplenium palmeri</i>	Cam herb cesp	BD	1400-1800
<i>Asplenium polypodium</i>	Cam herb cesp	BD(A, PI)	2450-3300
<i>Asplenium praemorsum</i>	Ep (Cam) herb cesp (poiq)	BD(P), BD, BMM, BTSC?	950-1550
<i>Asplenium pumilum</i>	Cam poiq	BTSC, VA(BG)	1050-1550
<i>Asplenium radicans</i>	Cam herb cesp	BMM	1600
<i>Asplenium resiliens</i>	Cam poiq	BD, BG(P)	1875-2250
<i>Asplenium serratum</i>	Cam herb cesp	BMM	1620
<i>Asplenium sessilifolium</i>	Cam herb cesp	BD(P), BMM?	1700-2540
<i>Asplenium soleirolioides</i>	Hemi arros ?	BMM	2500-2600
 <i>Blechnaceae</i>			
<i>Blechnum divergens</i>	Cam herb cesp	BMM, BG(P)	1950-2150
<i>Blechnum ensiforme</i>	Herrep rep	BTSC, BMM	1210-1640
<i>Blechnum falciforme</i>	Cam herb cesp	BMM, SC(P, A/P), BD	2060-3150
<i>Blechnum gracile</i>	Cam herb cesp	BTSC, BD, BG(P)	560-720
<i>Blechnum lehmannii</i>	Cam herb cesp	BMM	1800-1950
<i>B. occidentale</i> var. <i>occidentale</i>	Cam herb cesp	BD(P), BMM, BTSC, VA(BG), BD	420-2000
<i>B. occidentale</i> var. <i>pubirhachis</i>	Cam herb cesp	BD(P), BD, BTSC, BMM	720-2350
<i>Blechnum polypodioides</i>	Cam herb cesp	BTSC, BD, BG(P)	600-940
<i>Blechnum schiedeanum</i>	Cam herb cesp	BD(P)	1850
<i>Blechnum stoloniferum</i>	Cam herb cesp	BD(P, A/P), BD	1850-2050
<i>Blechnum varians</i>	Cam herb cesp	BD(P), BMM, BD	1300-2500
 <i>Woodwardia spinulosa</i>	 Cam herb cesp	 BD, BMM, BG(P/A, PI)	 1900-2680
 <i>Thelypteridaceae</i>			
<i>Thelypteris albicaulis</i>	Cam herb cesp	BD, BG(P)	1600-2150
<i>Thelypteris cheilanthoides</i>	Cam herb cesp	BD	1840-2020
<i>Thelypteris concinna</i>	Cam herb cesp	BD(P)	1150-1970

ESTA TESIS NO DEBE
SALIR DE LA BIBLIOTECA

		SALIR DE LA BIBLIOTECA	750
<i>Thelypteris cretacea</i>	Cam herb cesp		2150-2200
<i>Thelypteris aff. deflexa</i>	Cam herb cesp	BMM	
<i>Thelypteris dentata</i>	Cam herb cesp	BMM, VA(BG)	1540-1700
<i>Thelypteris falcata</i>	Cam herb cesp	BD	
<i>Thelypteris kunthii</i>	Cam herb cesp	BC(P)	1250
<i>Thelypteris linkiana</i>	Cam herb cesp	BC(P)	1000-1150
<i>Thelypteris minor</i>	Cam herb cesp	BTC	210-400
<i>Thelypteris oaxacana</i>	Cam herb cesp	BMM	2210-2230
<i>Thelypteris oblitterata</i>	Cam herb cesp	BTSC	690
<i>Thelypteris oligocarpa</i>	Cam herb cesp	BD, BMM, BC(P), BTSC	950-2070
<i>Thelypteris pilosa</i>	Cam herb cesp	BD, BC(P), BMM	1820-2400
<i>Thelypteris pilosula</i>	Cam herb cesp	BD, BC(P), BMM	2010-2490
<i>Thelypteris puberula</i>	Geo. riz rep	BTSC, BTC, BD, BC(P), VA(BG)	400-2400
<i>Thelypteris resinifera</i>	Cam herb cesp	BTSC, BTC, BC(P), BD, BMM	200-1775
<i>Thelypteris rufidis</i>	Cam herb cesp	BMM, BD, BC(P/A), P	1000-3150
<i>Thelypteris serrata</i>	Cam herb cesp		400
<i>Thelypteris tetragona</i>	Cam herb cesp	BTSC, BTSC	500-700
<i>Thelypteris torresiana</i>	Cam herb cesp	BC(P), BTSC	750-1250

Davallia solida

Nephrolepis occidentalis

(Ed) Cam herb cesp	MX, BTSC, BD, BC(P)	420-1910.
--------------------	---------------------	-----------

Polygoniacae

<i>Campyloneurum amphostenon</i>	Ep (Cam) herb rep	BMM, BG, BC(A/P)	2200-2600
<i>Campyloneurum angustifolium</i>	Ep (Cam) herb rep	BD, MX, BC(P), BTSC	700-1710
<i>Campyloneurum phyllitidis</i>	Ep herb cesp	BTSC, VA(BG)	650-750
<i>Campyloneurum tenuipes</i>	Cam herb cesp	BMM, BC(P)	1660-1850
<i>Campyloneurum walapense</i>	Ep herb rep	BMM, BTSC, BC(P)	1510-2400

Niphidium crassifolium

Ep herb cesp	BTSC, BC(P), BMM	650-1530
--------------	------------------	----------

Phlebodium araneosum

Can potq	BMM, BG, BC(P)	1350-2500
----------	----------------	-----------

Phlebodium areolatum

Ep herb rep	BD, BMM, BC(P), MX	1970-2400
-------------	--------------------	-----------

Phlebodium decumanum

BTSC		500
------	--	-----

Plecopteltis angusta

Ep herb rep	BG, BMM, BC(P), A/P	1620-2550
-------------	---------------------	-----------

Plecopteltis astrolepis

Ep herb rep	BTSC, VA(BG), BD	700-1250
-------------	------------------	----------

Plecopteltis conzattii

Ep herb rep	BD, BMM, BC(P/A)	2100-2500
-------------	------------------	-----------

P. macrocarpa var. trichophora

Ep herb rep	BMM, BD, BC(P, A/P)	1650-2540
-------------	---------------------	-----------

Plecopteltis polylepis

Ep herb rep	BMM	2370-2540
-------------	-----	-----------

Polypodium alfredii

Ep herb cesp	BD, BC(P), BMM	1600-2550
--------------	----------------	-----------

Polypodium cupreolepis

Ep herb cesp	BMM	1900
--------------	-----	------

Polypodium ferrugineum

Can potq	BC(P), MX	1820-1920
----------	-----------	-----------

Polypodium furfuraceum

Ep (Cam) herb cesp (potq)	BTSC, BC(P), BD, MX, BMM	220-2650
---------------------------	--------------------------	----------

Polypodium fuscopictiolatum

Ep (Cam) herb rep (potq)	BTSC, VA(BG), BTSC, BD, BC(P)	470-1550
--------------------------	-------------------------------	----------

Polypodium hartwegianum

Ep Cam herb cesp potq	BC(A)	2620-3000
-----------------------	-------	-----------

Polypodium longepinnulatum

Ep herb rep	BMM, BC(P), A	1930-2540
-------------	---------------	-----------

Polypodium loriceum

Ep herb rep	BC(P, A/P), BMM, BD	1600-2600
-------------	---------------------	-----------

Polypodium madrense

Ep herb rep	BC(P, A/P), BMM, BD	1920-2600
-------------	---------------------	-----------

Polypodium montigenum

Ep herb rep	BC(P/A)	2800
-------------	---------	------

Polypodium platylepis

Ep (Cam) herb rep	BMM, BD, BC(A/P)	1940-2600
-------------------	------------------	-----------

Polypodium plebeium

Ep herb rep	BC(P, A/P), BMM	1900-2620
-------------	-----------------	-----------

Polypodium pleolepis

Ep herb rep	BMM, BC(P), BD	2000-2350
-------------	----------------	-----------

Polypodium plesiosorum

Ep herb rep	BC(P, A/P), BMM	1875-2680
-------------	-----------------	-----------

Polypodium pleuroserum

Ep Cam herb rep potq	BMM, BC(A/P)	2220-2600
----------------------	--------------	-----------

Polypodium plumula

Ep herb cesp	BTSC	7000
--------------	------	------

<i>P. polypodioides</i>	<i>var. aciculare</i>	Ep (Cam) herb rep poiq	BG, EC(P), BMH	1200-2500
<i>Polypodium rhodoleuron</i>		Ep herb rep	BMH	1850-2100
<i>Polypodium rosei</i>		Ep herb rep	BMM, EC(P), BG	1820-2500
<i>Polypodium subpetiolatum</i>		Ep herb rep	BMM, BG, EC(M/P)	2000-2500
<i>Polypodium thyrsanolepis</i>		(Sp) Cam herb rep poiq	MB, BTCH, EC(P)	1550-1920
<i>Polypodium triseriale</i>		Ep herb rep	BTCH, BG	750-1520
Grammitidaceae				
<i>Cochlidium rostratum</i>		Ep herb cesp	EC(P), BMH	2100-2350
<i>Grammitis esplenifolia</i>		Ep herb cesp	BMH	1600-2100
<i>Grammitis cultrata</i>		Ep herb cesp	BMH	2100-2500
<i>Grammitis delicatula</i>		Ep (Cam) herb cesp	EC(A/P)	2900-3150
<i>Grammitis leptostoma</i>		Ep herb cesp	BMH	2100-2350
<i>Grammitis moniliformis</i>		Cam poiq	EC(P/V)	2900-3300
<i>Grammitis oidiophora</i>		Ep herb cesp	EC(P/V)	2600
<i>Grammitis pilosissima</i>		Ep herb cesp	EC(P/V), BMH	2420-3050
<i>Grammitis semihirsuta</i>		Ep herb cesp	EC(A)	2400
<i>Grammitis xiphopteroides</i>		Ep herb cesp	BMM, BG(P/A, P)	1940-2750
<i>Loxogramme mexicana</i>		(Sp) Cam herb rep	BMH	1500
Marsileaceae				
<i>Marsilea polycarpa</i>		Geo rit rep aqua	VA(?)	10-50
Salviniacae				
<i>Salvinia auriculata</i>		Hidro flot	VA(VF)	0-3
Araliaceae				
<i>Azolla mexicana</i>		Hidro flot	VA(VF)	0-1200

APENDICE 3.

Claves para la Determinación de Familias y Géneros
de Pteridofitas del Estado de Guerrero.

A) Clave para Familias.

1. Esporangios en las axilas de las hojas, formando o no estrobílos, o en el extremo de los tallos en estrobílos sin estructuras foliares. Hojas de tipo microfilo (unirribadas) o rudimentarias (sin vascularización).
.....
2. Esporangios fusionados en grupos de tres (sinangios), en la axila de pequeñas excepciones láminas no vascularizadas.....PELIOTACEAE
3. Esporangios simples y solitarios, en la axila de las hojas, éstas dispuestas o no en estrobílicos, o en pequeños grupos en el extremo de los tallos en estrobílos sin rizoides foliares.
.....
4. Hojas fusionadas entre sí al nivel de los nudos formando vainas. Tallos huecos con nudos y entrenudos semejando una caña delgada.....EQUISETACEAE
5. Hojas no fusionadas. Tallos secos sin aspecto de caña.
.....
6. Esporangios siempre dispuestos en estrobílos cuadrangular o bilaterales. Hojas liguladas. Plantas heterosporicas.....SELAGINELLACEAE
7. Esporangios dispuestos o no en estrobílos, si dispuestos en estrobílos, éstos de contorno circular, cilíndricos, no cuadrangulares ni bilaterales. Hojas no liguladas. Plantas homosporicas.....LYCOPODIACEAE
8. Esporangios en el envés o margen de las hojas, o en fracciones foliares muy modificadas semejantes a espigas, o en estructuras globosas cerradas (esporocarpos), nunca en la axila de las hojas. Hojas de tipo megifilo (pirinorribadas).
.....
9. Plantas terrestres o epifitas, rare vez acuáticas o de zonas inundables, humedepícticas. Esporangios en el envés o margen de las hojas, o en estructuras foliares semejantes a espigas o panículas.
.....
10. Esporangios dispuestos en fracciones foliares erectas u horizontales semejantes a espigas o panículas, éstas con segmentos laminares imperceptibles o ausentes, a veces en pequeñas proyecciones dactilares en el margen de la lámina, cubiertos individualmente por diminutos segmentos foliares, pero entonces las hojas con crecimiento indeterminado presentando yemas en las comisuras de las divisiones foliares.
.....
11. Segmentos fertiles en el ápice de la lámina.....DEMUNDACEAE

7. Segmentos fertiles en la base de la lamina o del pecio
8. Segmentos fertiles pareados en la base de la lamina o en proyecciones acostillares del margen de las hojas..... SCHIZAENACEAE
9. Segmentos fertiles solitarios, en la base de la lamina o del pecio..... OPHIOGLOSSACEAE
10. Esporangios dispuestos en el envés de segmentos foliares con lamina bien desarrollada (a veces reducida pero evidente y entonces por lo comun las hojas dimorfas), submarginales o marginales, pero entonces no en proyecciones acostillares ni las hojas con yemas en las comisuras de las divisiones foliares.
11. Ricina gisera, sin tricomas o escamas. Hojas dimorfas..... PLATYGBRIACEAE
12. Ricina con tricomas y/o escamas. Hojas dimorfas o no.
13. Lamina de una célula de grosor, translúcida. Soredios marginales subiertos con involucros ovalados o tubulares..... HYMENOPHYLLACEAE
14. Lamina de tres o mas células de grosor, translúcida o opaca. Soredios en el envés de la hoja, submarginales o marginales pero no cubiertos por involucros ovalados o tubulares.
15. Penúltimas divisiones de la lamina dicotómicas, últimas divisiones pectinadas. Yemas presentes en la comisura de las divisiones de la lamina..... BLECHHEMIACEAE
16. Penúltimas divisiones de la lamina pinnadas, últimas divisiones pinnadas o pectinadas. Yemas, cuando están presentes, en el raquis o en el margen de la lamina.
17. Esporangios fusionados por sus paredes conformando pequeño cuerpo bivalvulado (sinantrios), con dos hileras de esporangios..... MARATTIACEAE
18. Esporangios independientes entre si, agrupados o no en sacos.
19. Plantas de porte arbóreo; tallo erecto de 0.5-3 (-8) m de altura. Hojas por lo comun mayores de 1.5 m de largo.
20. Soredios submarginales, inclusión opuesta a un lóbulo poco modificado del margen foliar..... DICRIONIACEAE

14. Sороs alejados del margen dorsales,
indusio ausente o presente.....
.....CYATHEACEAE

13. Plantas sin porte arbóreo; tallo rastre-
ro, decumbente o, si es erecto, rara vez
mayor de 0.7 m. Hojas por lo común menor-
res de 1 m de largo.

15. Hojas de 1-7 m de largo, tri a cuar-
tirriadas, blando cerosas en el
envés; rizoma, pedíolo y lámina con
cubrimiento exclusivamente de tricomas.
Sороs con parafílos, sin indusio...
.....LOPHOSORIACEAE

15. Hojas de 0.5-1.6 (-2.4) m de largo,
simples o cuatrirriadas, con o sin
cera en el envés; rizoma escamoso o,
si las escamas ausentes, el envés de
la lámina sin cera, pedíolo y lámina
con o sin escamas, con o sin trico-
mas. Sороs con o sin parafílos, con
o sin indusio.

16. Esporangios dispuestos en sороs
submarginales en el extremo de
las venas o sobre una vena comi-
sural o a lo largo de las venas
cerca o no del margen, formando
o no reticulación, rara vez sobre
toda la superficie de los seg-
mentos fertiles, pero entonces
los esporangios triletes.

17. Rizoma piloso, rara vez con
escamas, pero entonces los
sороs submarginales y con
reticulación...DEMISTAZETACEAE

17. Rizoma escamoso, rara vez
con tricomas, pero entonces
los esporangios dispuestos
en o a lo largo del extremo
de las venas y sin indusio.

18. Indusio presente, extrap-
so.....LINERACEAE

18. Indusio ausente, el mar-
gen de la hoja plano o
ligeramente reflejo, poco o muy modi-
ficado cubriendo a los
esporangios o, si está
presente, introrso.

18. Hojas simples y enteras.....VITTARIACEAE
19. Hojas palmadas lobuladas o 1-pinnadas a tripinnadas.
20. Plantas palustres, hojas dimorfas, las fértiles bipinnatificadas a quadripinnadas.....PARNERIACEAE
20. Plantas terrestres, rupícolas o, si palustres, las hojas fértiles 1-pinnadas o isomorfas.....PTERIDACEAE
16. Esporengos dispuestos en soros alejados del margen (dorsales) o, si dispuestos a lo largo de las venas, con o sin indusio pero nunca formando un retículo ni próximos al margen, a veces cubriendo todo el envés de los segmentos fertiles pero entonces las esporas monóletes.
21. Soros en el extremo de las venas o en el punto de unión de varias de ellas, sin indusio o con indusio y entonces las pinnae articuladas al ras;
22. Indusio presente.....DAVALLIACEAE
22. Indusio ausente.
23. Esporas triletes, verdes.....GRAMMITIDACEAE
23. Esporas monóletes, amarillas.....POLYPODIACEAE
21. Soros sobre las venas, poco o muy alejados del extremo de las mismas, con indusio o

sin él o los esporangios sobre toda la superficie de la lámina fértil.

24. Esporangios reunidos en escasos discretos sobre las venas. Hojas isomorfas.

25. Indusio presenta, oblongo a linear, fijo lateralmente, o vuelto sobre si mismo en forma de "J" o "U", o globoso o a manera de una pequeña caceruza, en ocasiones rugos. Pedicelo con 2 haces vasculares.

26. Indusios oblongos o lineales, muy rara vez en forma de "J"; extremos del rizoma clavadas al menos en parte y con frecuencia iridiscentes...
....ASPLENIACEAE

26. Indusios en su mayoría vueltos sobre si mismos en forma de "J" o "U"; escamas del rizoma a veces clavadas, no iridiscentes.
....WOODSIACEAE

25. Indusio ausente ó si está presente, reniforme o circular peltado. Pedicelo con dos o varios haces vasculares.

27. Hojas con tricomas aciculares en pedicelos, rachis y/o lámina, escamas diminutas pueden también presentarse

Pecíolo con 2
haces vasculares
.....
THELYPTERIDACEAE

27. Hojas ligeras a
densamente escama-
sosas en pecio-
lo, requiere lá-
mina, si hay tri-
clomas, estos ad-
presos, extendi-
dos o flexuosa-
sos pero nunca acig-
ladas. Pecíolo
con varios haces
vasculares.....
DORYOPTERIDACEAE

24. Esporangios cubriendo
toda la superficie infer-
ior de los segmentos,
en soros muy juntos que
dán esa apariencia o en
soros costales contiguos
(tuberocell). Hojas dimor-
ficas o 3 veces isomorfas.

28. Hojas fertiles tri-
pinnadas.....
...ONOCLEACEAE

28. Hojas fertiles 1-pin-
nadas o simples.

29. Indusio presente,
esporangios en soros costales
contiguos....BLECHMACEAE

29. Indusio ausente,
esporangios cur-
viendiendo todo el
envés de la lá-
mina.....
LOMARICOPSIDAEEAE

5. Plantas acuáticas o palustres, heterosporicas. Esporangios en
estructuras globoosas (esporocarpos) sumergidas en el agua o
lodo.

30. Plantas enraizadas, hojas de vernación circinadas.....
...MARSILEACEAE

30. Plantas flotantes, hojas de vernación no circinadas.

31. Hojas pilosas en la haz, de 1-2 cm de largo.....
.....
31. Hojas glabras en la haz, de 1-3 mm de largo. AZOLLACEAE

B) Clave para Generos.

PSILOTACEAE. (1 genero) *Psilotum*

EQUISETACEAE. (1 genero) *Equisetum*

Lycopodiaceae. (1 genero) *Lycopodium*

SELAGINELLACEAE. (1 genero) *Selaginella*

OPHIOGLOSSACEAE. (2 generos)

1. Esporangios libres, dispuestos en una "panícula". *Botrychium*
1. Esporangios fusionados, dispuestos en una "espiga". *Ophioglossum*

MARATTIACEAE. (1 genero) *Marattia*

OSMUNDACEAE. (1 genero) *Osmunda*

SCHIZAEAEAE. (2 generos)

1. Esporangios dispuestos en estructuras parecidas semejantes a espigas, originandose hacia la base de la lámina; hojas de crecimiento determinado.....
.....
1. Esporangios dispuestos en pequeñas proyecciones distiles en el margen de la lámina; hojas de crecimiento indeterminado, trepadoras.....
.....
Anemia
Lygodium

PLAGIogyriaceae. (1 genero) *Plagiogyria*

GLEICHENIACEAE. (2 generos)

1. Rizoma con escamas; venas de los últimos segmentos una vez divididas; rores con 2-4 esporangios.....
.....
1. Rizoma con tricomas; venas de los últimos segmentos 2-4 veces divididas; rores con 6-7 esporangios.....
.....
Gleichenia
Dicranopteris

HYMENOPHYLLACEAE. (2 generos)

1. Involucro obviamente bivalvado, nunca tubular; receptáculo rodeado escasamente exento.....
.....
1. Involucro tubular, uniconico o infundibuliforme; receptáculo largamente exento.....
.....
Hymenophyllum
Trichomanes

DICKSONIACEAE. (1 genero) *Dicksonia*

LOPHOSORIACEAE. (1 genero) *Lophosoria*

CYATHEACEAE. (4 generos)

1. Escamas del pecíolo y de otros ejes con setas apicales o marginales muy oscuras, diferentes del tejido del cuerpo de la escama.

2. Pecíolo con fuertes espinas retrorvadas; escamas del pecíolo marginadas.....*Nephela*
 2. Pecíolo sin espinas, a veces muricado; escamas del pecíolo no marginadas.....*Sphaeropteris*
- i. Escamas del pecíolo y de otros rizos sin setas.....*Cyathea*
 3. Indusio presente.....*Trichipteris*

DENNSTAEDTIACEAE. (4 géneros)

1. Indusio presente, próximo al margen y formando una estructura a manera de copa.
 2. Rizoma con escamas y tricomas.....*Saccoloma*
 2. Rizoma cubierto solo por tricomas.....*Dennstaedtia*
1. Indusio ausente o, si presente, alejado del margen y alargado.
 2. Indusio ausente; rizoma con espinas.....*Hypolepis*
 3. Indusio presente, interno, a lo largo de la vena media; pericílio sin espinas.....*Pteridium*

LINUMOSAEAE. (2 géneros)

1. Último segmento de la lámina foliar (máx) indusio arqueado.....*Odontosoria*
 1. Últimos segmentos de la lámina anchos, rectangularmente dimidiados; indusio alargado.....*Lindsaea*

PTERIDACEAE. (15 géneros)

1. Plantas acuáticas o estuaries; esporangios ocupando todo la superficie inferior de los segmentos fértiles.....*Acrostichum*
 1. Plantas terrestres o rupestris; esporangios dispuestos en raras individuales o a lo largo de las venas o en una vena comisural, o si aparentemente cubriendo toda la superficie, las plantas no acuáticas.
 2. Esporangios dispuestos a lo largo de las venas (del margen hacia adentro), formando líneas o arcos, no en una vena comisural, o veces pareciendo cubrir toda la superficie.
 3. Lámina pinnae-pinnatifida o cuadripinnada.
 a. Lámina blanca-crema en el envés.
 b. Pinnas pinnatifidas o bipinnadas.....*Pityrogramma*
 b. Pinnas enteras o trifoliadas.....*Trismeria*
 4. Lámina sin cara en el envés.
 a. Segmentos fértiles contráidos, pareciendo estar cubiertos totalmente por esporangios.....*Llavea*
 b. Segmentos fértiles no contractiles, esporangios en líneas bien definidas.
 i. Lámina delicada, membranosa, no mayor de 30 cm de largo; rizoma con escamas.....*Anogramma*
 ii. Lámina no membranosa, de 40 a 200 cm de largo; rizoma con tricomas gruesos.....*Eriosorus*
 iii. Lámina palmado-lobulada o una vez pinnada.
 b. Esporangios dispuestos casi a todo lo largo de las venas; margen de la lámina no reflejo.....*Hemionitis*
 b. Esporangios dispuestos en hiladas cercanas al margen; margen de la lámina ligeramente reflejo.....*Bommeria*
 2. Esporangios dispuestos en soros terminales en las venas, en ocasiones ligeramente alargados, o en una vena comisural.

9. Esporangios en una vena comisural, cubiertos por el margen reflejo modificado de la lámina.....
10. Lámina I-pinnada a tripinnada pluritífida.....*Pteris*
10. Esporangios terminales en las venas o en el punto de unión de varias venas, cubiertos o no por el margen reflejo de la lámina.
11. Soros en la parte interna de segmentos del margen reflejo de la lámina.....*Adiantum*
11. Soros opuestos al margen poco o fuertemente reflejado de la lámina.
12. Indusio presente, intramarginal.....*Mildella*
12. Indusio ausente, el margen foliar poco o fuertemente modificada.
13. Margen reflejo que cubre a los esporangios epífilos, encorvado y rugoso.....*Cheiloplecton*
13. Margen reflejo que cubre a los esporangios con la apariencia de la lámina a membranosa.
14. Pecíolo pectinado o rosado, si es atigrado púrpura, las pinnae ferradas.....*Pellaea*
14. Pecíolo sólido, costado rojizo, castaño oscuro o atromentado.
15. Soros individualmente cubiertos por una sección refleja del margen más o menos membranosa; lámina glabra, no coriácea.....*Adiantopsis*
15. Soros cubiertos en grupos o de manera continua por el margen, nada a claramente membranosa; lámina pilosa o escamosa, si es glabra entonces firme o coriácea.
16. Envés de la lámina con cera blanca, si es glabra, los últimos segmentos de la hoja pedicelados.....*Notholaena*
16. Envés de la lámina piloso o escamoso, si esta glabra o con cera blanca o amarilla, los últimos segmentos de la hoja adnatos.....*Cheilanthes*

PARKERIACEAE. (1 género) *Ceratopteris*

VITTARIACEAE. (3 géneros)

1. Esporangios en dos o más líneas paralelas a lo largo de la lámina o en líneas ligeras e contínuamente anastomosadas.....
1. Esporangios en una sola línea submarginal a lo largo de la lámina.
2. Areolas formadas por las venas en una sola serie entre el margen y la costa.....*Vittaria*
2. Areolas formadas por las venas en 2-4 series entre el margen y la costa.....*Ananthacorus*

DRYOPTERIDACEAE. (6 géneros)

1. Venación areolada, con venas incluidas en las areolas.....*Tectaria*

1. Venación abierta, rara vez arrodiada, pero entremezclada con venas incluidas en las arterias.
2. Indusio peritípico o, si no se presenta, la lámina bipinnada.
3. Lámina una vez pinnada.....*Cyrtomium*
3. Lámina bipinnada o bipinnado-pinnatifida.....*Polystichum*
2. Indusio reniforme o, si este ausente, la lámina bipinnado-pinnatifida a tripinnado-pinnatifida.
4. Margen de los segmentos fuertemente revoluto; indusio ausente.....*Plecosorus*
4. Margen de los segmentos planos; indusio presente o ausente.
5. Cara adaxial de los penúltimos segmentos con bordes paralelos que no continúan en los ejes del orden siguiente.
6. Raquis con una yema apical; lámina catádroma.....*Lastreopsis*
6. Raquis sin yema apical; lámina anadroma.
7. Segmentos mucronados; lámina tri- a cuadrripinnada.....*Arachniodes*
7. Segmentos agudos pero no mucronados; lámina bi- a tripinnada.....*Dryopteris*
5. Cara adaxial de los penúltimos segmentos con bordes paralelos a, si están presentes, no continuos en los ejes del orden siguiente).*Ctenitis*

ONOCLEACEAE. (1 género) *Onocleopsis*

WOODSIACEAE. (4 géneros)

1. Indusio globose.....*Woodsia*
1. Indusio cuculado o elongado.
2. Soros redondeados; indusio cuculado.....*Cystopteris*
2. Soros lineares; indusio en forma de "J" o pareados dorso con dorso.
3. Soros lineares, doblando sobre el mismo en forma de "J".*Athyrium*
3. Soros pareados dorso con dorso a cada lado de la vena fetal.....*Diplazium*

LOMARIOPHYTACEAE. (3 géneros)

1. Hoja fetal una vez pinnada.....*Bolbitis*
1. Hoja fetal simple.
2. Lámina fetal orbicular, crenada.....*Peltapteris*
2. Lámina fetal oblonga, linear o lanceolada, enteras.....*Elaphoglossum*

ASPLENIACEAE. (1 género) *Asplenium*

BLECHNACEAE. (2 géneros)

1. Venación abierta, excepto por la vena comisural donde se desarrollan los soros.....*Blechnum*
1. Venación arrodiada.....*Woodwardia*

THELYPTERIDACEAE. (1 género) *Thelypteris*

DAVALLIACEAE. (1 género) *Nephrolepis*

POLYPODIACEAE. (5 géneros)

1. Hojas pinnatifidias a una vez pinnadas, si son simples, notoriamente cubiertas con escamas polidas.
 2. Soros originándose hacia el extremo de las venas libres:
 venación abierta o, si acodada, las areolas con una sola
 vena excurrente.....*Polypodium*
 2. Soros originándose en el punto de unión de dos o más venas;
 venación acodada.
 3. Soros en el punto de unión de los veníales; lámina glo-
 brescente, las escamas no polidas.....*Phlebodium*
 3. Soros en el punto de unión de varias venillas; lámina
 ligera e notoriamente esclerótica, las escamas polidas.....*Pleopeltis*
 1. Hojas simples, glabras.
 4. Soros en una hilera entre las venas primarias.....*Niphidium*
 4. Soros en dos hileras entre las venas primarias.....*Campyloneurum*

GRAMMITIDACEAE. (7 géneros)

1. Lámina pinnatifida a dos veces pinnada.....*Grammitis*
 1. Lámina simple, entera.
 2. Lámina lineal, como lombrizas, uno a cada lado de la vena
 media.....*Cochlidium*
 2. Lámina angostamente oblongo-oblanceolada; soros lineares, varios,
 oblicuos a la costa.....*Loxogramme*

MARSIACEAE. (1 género) *Marsilea*

SALVINIACEAE. (1 género) *Salvinia*

AZOLLACEAE. (1 género) *Azolla*