



Revista Mexicana de Biodiversidad

ISSN: 1870-3453

falvarez@ib.unam.mx

Universidad Nacional Autónoma de
México
México

Solano, Eloy; Terrazas, Teresa; Reyes-Rivera, Jorge; Serrano-Casas, Héctor
Anatomía comparativa de raíz, tallo, hoja y base del pedúnculo de Manfreda
(Asparagaceae: Agavoideae)
Revista Mexicana de Biodiversidad, vol. 88, núm. 4, diciembre, 2017, pp. 889-911
Universidad Nacional Autónoma de México
Distrito Federal, México

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=42554148017>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica
Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal
Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto



Anatomía

Anatomía comparativa de raíz, tallo, hoja y base del pedúnculo de *Manfreda* (Asparagaceae: Agavoideae)

Comparative anatomy of the stem, leaf, and inflorescence basal axis of Manfreda (Asparagaceae: Agavoideae)

Eloy Solano^a, Teresa Terrazas^{b,*}, Jorge Reyes-Rivera^a y Héctor Serrano-Casas^a

^a Unidad de Investigación en Sistemática Vegetal y Suelo, Facultad de Estudios Superiores Zaragoza, Universidad Nacional Autónoma de México, Batalla 5 de mayo s/n, Col. Ejército de Oriente, Iztapalapa, 09230 Ciudad de México, México

^b Instituto de Biología, Universidad Nacional Autónoma de México, Apartado postal 70-633, Ciudad Universitaria, 04510 Ciudad de México, México

Recibido el 6 de julio de 2016; aceptado el 3 de mayo de 2017

Disponible en Internet el 21 de noviembre de 2017

Resumen

Se estudió comparativamente la anatomía vegetativa de 13 especies de *Manfreda*. Las muestras recolectadas en el campo fueron procesadas con la técnica de inclusión en parafina. Todas las especies presentan raíces contráctiles y fibrosas, algunas con células internas lignificadas formando una banda de 1-5 estratos. *Manfreda nanchititlensis* se caracteriza por tener células endodérmicas engrosadas. El cormo presenta un meristemo secundario de engrosamiento y algunas especies tienen cuerpos de sílice en el parénquima de este órgano. Este rasgo es raro en el cormo de las monocotiledóneas y es el segundo registro de cuerpos de sílice en el cormo de las Asparagales. El bulbo presenta un meristemo primario de engrosamiento cerca de la base de las hojas. La base del pedúnculo tiene una banda de esclerénquima, rafidios y estiloides presentes o ausentes en el parénquima. Las láminas foliares se caracterizan por tener estomas paracíticos, son unifaciales con parénquima esponjoso. Tricomas y una peridermis continua en la superficie abaxial distinguen a *Manfreda pubescens*; este tejido también se presenta en *Manfreda maculata* pero de forma discontinua. Una vaina de parénquima con escasos estiloides rodea los haces vasculares de *Manfreda pringlei*. Las características anatómicas descritas en combinación con otras evidencias contribuyen a la sistemática del género *Manfreda*.

© 2017 Universidad Nacional Autónoma de México, Instituto de Biología. Este es un artículo Open Access bajo la licencia CC BY-NC-ND

(<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

Palabras clave: Cuerpos de sílice; Estiloides; Meristemo de engrosamiento secundario; Raíz contráctil

Abstract

The vegetative anatomy of 13 species of *Manfreda* was studied. The samples collected in the field were prepared by the paraffin embedding technique. All species have contractile and fibrous roots, some of them having a band of 1-5 strata of lignified internal cells. *Manfreda nanchititlensis* has a thick-walled endodermis. The corm has a secondary thickening meristem and some species possess silica bodies in the parenchyma of this organ. This trait is rare in the corms of monocots and it is the second record of silica bodies in the corms in Asparagales. The bulb has a primary thickening meristem near the base of the leaves. The base of the peduncle has a band of sclerenchyma and raphides and styloids present or absent in the parenchyma. The leaf blades have paracitic stomata, they are unifacial with spongy parenchyma. Trichomes and a continuous abaxial periderm distinguish *Manfreda pubescens*, whereas a discontinuous periderm is distinctive of *Manfreda maculata*. A parenchyma bundle sheath with few styloids distinguishes *Manfreda pringlei*. The anatomical features described in combination with other evidence contribute to the systematics of *Manfreda*.

© 2017 Universidad Nacional Autónoma de México, Instituto de Biología. This is an open access article under the CC BY-NC-ND license

(<http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/>).

Keywords: Silica bodies; Styloids; Secondary thickening meristem; Contractile root

* Autor para correspondencia.

Correo electrónico: terrazas@ib.unam.mx (T. Terrazas).

La revisión por pares es responsabilidad de la Universidad Nacional Autónoma de México.

Introducción

El género *Manfreda* pertenece a la familia Asparagaceae, subfamilia Agavoideae (APG III, 2009). Se distribuye desde el sureste de los EUA, hasta el norte de Nicaragua. México es el centro de diversidad del género. De las 32 especies reconocidas, 31 (97%) son propias de este país (Castillejos, 2009), la mayoría consideradas como microendemismos, debido a que ocupan menos del 1.5% del territorio nacional (García-Mendoza, 1995).

Las manfredas son plantas herbáceas, perennes, caducifolias, acaulescentes, con rizomas, cormos y bulbos, los bulbillos son raros; hojas en roseta, lineares, lanceoladas u oblanceoladas, verde brillantes o verde glaucas, a veces con máculas; inflorescencia en espiga, flores tubulares, campanuladas, infundibuliformes a hipocrateriformes, solitarias, perianto usualmente de color verde, a veces con tintes rojos, blancos, amarillos, pardos, rosados o guindas; tépalos en 2 series, oblongos, extendidos o revolutos, rara vez erectos, 6 estambres, exertos; ovario ínfero, trilocular; fruto una cápsula globosa u oblonga con dehiscencia loculicida; semillas planas, más o menos deltoides, de color negro (Castillejos, 2009). La mayoría de las especies de este género tiene potencial ornamental, otras se usan con fines medicinales, y por su alta concentración de sapogeninas en sus cormos y bulbos; han sido utilizadas desde la época prehispánica como sustituto del jabón (Nobel, 1998; Piña, 1985; Verhoek-Williams, 1975).

El número de especies de *Manfreda* ha variado en función de los criterios utilizados para separarlas. Por ejemplo, Rose (1899) reconoció 17 y Castillejos (2009) 32. Los caracteres anatómicos no han sido utilizados en la delimitación de las especies de este género, debido a que no se han realizado estudios de este tipo que involucren a la mayoría de los taxones y sus órganos.

En 6 géneros de Asparagales *sensu* APG III (2009) se han realizado estudios sobre la anatomía de las raíces (Claus, 1954; Fritsch, 1992; Pant, 1943; Schlittler, 1951). También ha sido descrita la anatomía de la raíz en Asteliaceae, Behniaceae, Blandfordiaceae, Iridaceae e Hypoxidaceae (Conran, 1999; Rudall, 1995; Rudall, Chase, Cutler, Rusby y de Bruijn, 1998). Tomlinson y Zimmermann (1969) observaron que la raíz de *Dracaena* es la única monocotiledónea donde el meristemo de engrosamiento secundario (MES) se prolonga hasta la misma. Kauff, Rudall y Conran (2000) estudiaron la anatomía de este órgano en un contexto sistemático del orden Asparagales y otras monocotiledóneas.

Sobre la base de la actividad del meristemo de engrosamiento primario (MEP) y el MES, Mangin (1882) dividió las monocotiledóneas en 4 grupos. Ubicó el género *Agave* en el segundo grupo debido a su hábito herbáceo y MEP activo después de la formación de raíces, mientras que *Yucca*, *Dracaena* y *Cordylina* los incluyó en un tercer grupo por ser arborescentes y presentar MES. Chakraverti (1939) indicó que el bulbo (cormo) de *Polianthes tuberosa* presenta un MES menos desarrollado que el tallo aéreo de *Dracaena*. Solano, Terrazas y González-Becerril (2013) también señalaron la presencia de MES en el cormo del género *Polianthes* y en 4 especies registraron, por primera vez para el orden Asparagales, cuerpos de sílice en este órgano.

Tabla 1

Especies de *Manfreda* estudiadas y su recolector.

<i>M. elongata</i> Rose, R. Ríos G. 135, C. Castillejos 1519; <i>M. galvanie</i> A. Castañeda, S. Franco y García-Mend., E. Solano C. 1582, 1773; <i>M. guerrerensis</i> Matuda, E. Solano C. 1756; <i>M. guttata</i> (Jacobo y Buoché) Rose, Castillejos 1384, E. Solano C. 1538; <i>M. hauniensis</i> (J. B. Petersen) Verh.-Will., Castillejos 1743; <i>M. longiflora</i> (Rose) Verh.-Will., E. Solano C. 1657B; <i>M. longiflora</i> (Rose) Verh.-Will., E. Solano C. 1657B; <i>M. maculata</i> (C. Mart.) Rose, E. Solano C. 1657B; <i>M. nanchitlensis</i> Matuda, E. Solano C. 1665, 1665B; <i>M. potosina</i> (B. L. Rob. y Greenm.) Rose, C. Castillejos. 1159, E. Solano C. 1553; <i>M. pringlei</i> Rose, E. Solano C. 1637, C. Castillejos 1490, C. Castillejos 1111; <i>M. pubescens</i> (Regel y Ortgies) Verh.-Will. ex Pina, R. Ríos 223B, C. Castillejos 1470, E. Solano C. 1711; <i>M. scabra</i> (Regel y Ortgies) Verh.-Will. ex Espejo y López-Ferrari, C. Castillejos 1559, 1576, 1572, E. Solano C. 1669, 1620, 1723; <i>M. singuliflora</i> (S. Watson) Rose, C. Castillejos 1357
--

Los ejemplares de herbario están depositados en FEZA y MEXU.

Álvarez (1985, 1990) estudió la epidermis de la hoja en Agavaceae y corroboró la clasificación genérica de las 4 tribus que conforman esta familia *sensu* Dahlgren, Clifford y Yeo (1985). La anatomía foliar comparada, además de evidencias moleculares del clado-*Trichocentrum* (Orchidaceae), fue analizada por Cetzal-Ix, Noguera-Savelli, Jáuregui y Carnevali (2013), quienes concluyeron que las hojas unifaciales y las inclusiones epidérmicas son sinapomorfias de *Cohniella* y respaldan la monofilia de este clado. Solano et al. (2013) indicaron que en la hoja de *Polianthes* hay evidencias anatómicas que permiten separar algunas especies. Gutiérrez, Salgado, Grego-Valencia y Terrazas (2015) estudiaron la anatomía foliar del complejo *Milla*, conformado por los géneros *Bessera*, *Dandya*, *Milla* y *Petronymphe*, y registraron que *Bessera* tiene las paredes de las células epidérmicas colenquimatosas y el metaxilema en forma de «T»; los otros géneros carecen de caracteres foliares distintivos. En el presente estudio se analiza la anatomía de 13 especies de *Manfreda*, con la intención de evaluar y registrar evidencias con posible valor sistemático.

Materiales y métodos

Se recolectaron individuos completos de 13 especies de *Manfreda* en su área de distribución en México (tabla 1). Los especímenes herborizados fueron depositados en las colecciones FEZA y MEXU. De 1 a 3 individuos —por especie y en floración— se fijaron en una solución de formol, ácido acético glacial, alcohol etílico y agua (10:5:50:35) (Johansen, 1940) por más de 48 h. Transcurrido este tiempo, se lavaron a chorro de agua durante varios minutos hasta eliminar el olor a formol y se almacenaron en una solución de glicerina, etanol (95%) y agua (1:1:1) hasta que fueron seccionados. Las raíces contráctiles fueron divididas en su parte media, los cormos y los bulbos se cortaron en 3 porciones: basal, media y apical. Estas partes se seccionaron transversal y tangencialmente, con un grosor de 2–3 mm. Del mismo modo, se seccionó la base del eje de la inflorescencia. Se realizaron secciones transversales de 5 mm de una de las hojas

más externas de la roseta de cada individuo. Los tejidos se ablandaron en una solución de etilen-diamina al 0.4% durante 24 a 48 h (Carlquist, 1982). Después de este tiempo, el material fue lavado a chorro de agua. Todos los tejidos fueron deshidratados en terbutanol usando un procesador de tejidos Leica TP1020 y embebidos en Histowax (Leica) a una temperatura de fusión de 56–58 °C.

Secciones transversales y longitudinales de los cormos, los bulbos, las hojas y la base del pedúnculo con un grosor de 12 a 14 µm se realizaron con un micrótopo rotatorio Leica RM2125FT (Leica, Wetzlar, Alemania). Estas secciones fueron adheridas con Haupt a portaobjetos; se tiñeron con safranina-verde rápido y se montaron con resina sintética. Para describir el patrón de venación las hojas fueron aclaradas siguiendo la técnica descrita por Hickey (1973). Impresiones de las superficies adaxial y abaxial de las hojas en plantas vivas fueron realizadas con barniz para observar los estomas, una vez seco el barniz, las impresiones se montaron en un portaobjetos. Los tejidos fueron observados con un microscopio óptico Nikon, modelo Eclipse E200 (Nikon Corporation, Tokio, Japón).

Resultados

Morfología vegetativa. Todas las especies de *Manfreda* son hierbas caducifolias; presentan 2 tipos de tallos hipogeos: cormo y bulbo. El cormo es cilíndrico, subgloboso o de forma irregular, con entrenudos muy cortos, raíces contráctiles y fibrosas, con yemas axilares blanco amarillentas dispuestas en forma alterna espiralada, cubiertas parcial o totalmente por catáfilas pardas; los cormos generalmente carecen de bulbillos, y en algunas especies a partir de ellos se desarrollan apéndices estoloníferos. El bulbo carece de raíces, es cilíndrico, obovoide, ovoide o de forma irregular; las bases de las hojas de las estaciones anteriores de crecimiento cubren el bulbo y son de consistencia membranacea o fibrosa (fig. 1). Las hojas son anuales, alternas espiraladas, con textura foliácea, succulenta o semisucculenta, linear-lanceoladas, lanceoladas o lineares, varían de 10 cm hasta 1 m de longitud, con margen entero, hialino papiloso, denticulado o dentado, ápice agudo, redondeado y de consistencia suave, excepto en *Manfreda hauniensis*, donde es duro y pungente cuando la hoja se seca, las caras adaxial y abaxial generalmente son glabras y con papilas. El eje floral es terete, a veces estriado o con surcos longitudinales, las brácteas de la porción estéril son similares a las hojas y disminuyen de tamaño hacia la porción distal de la inflorescencia.

Anatomía de la raíz. En todas las especies estudiadas la exodermis ha desplazado a la epidermis. Las células de la exodermis son largas periclinalmente, por debajo de ellas, el parénquima en sección transversal tiene células de forma irregular y largas en sentido horizontal, en la parte media son grandes y largas radialmente, las cercanas a la endodermis son poliédricas y pequeñas (fig. 2A). Sólo *Manfreda longiflora* y *Manfreda potosina* tienen células poliédricas en la mayor parte del parénquima. Se observan escasos rafidios cerca de la exodermis en *Manfreda guerrerensis*, *M. longiflora* y *M. potosina*; mientras que en las demás especies están ausentes (fig. 2B). La capa de células colindantes con la endodermis puede o no formar un anillo irregular,



Figura 1. *Manfreda pringlei*: raíces contráctiles (A), cormo (B) y bulbo (C).

compuesto por 1 a 5 estratos de células con paredes engrosadas: *Manfreda scabra* de 1 a 2, *M. guerrerensis* y *Manfreda singuliflora* 2, *Manfreda pubescens* 2 a 3, *Manfreda nanchititlensis* 4 o 5, respectivamente, mientras que el resto de las especies estudiadas carecen de este anillo (fig. 2C). Cabe mencionar que los estratos no son continuos, pero si se presenta uno de ellos, entonces rodea completamente a la endodermis.

En sección transversal la endodermis es uniseriada, con células rectangulares o irregulares, en general con paredes delgadas y banda de Caspary, solo en *M. nanchititlensis* las paredes tangenciales están engrosadas. El periciclo generalmente es uniseriado, únicamente en *M. longiflora*, *M. nanchititlensis*, *M. potosina*, *M. pubescens* y *M. singuliflora* es biseriado (fig. 2C y D). Las raíces de todas las especies son poliarcas. El protoxilema y el metaxilema se disponen en polos discretos acompañados de fibras y el floema se intercala (fig. 2E y F).

Anatomía del cormo. No se observó epidermis. La peridermis es unidireccional con felógeno y felema. El felógeno está conformado células de diámetro radial angosto, el felema tiene varios estratos de células, sin idioblastos, ni espacios intercelulares que se colapsan al alejarse del felógeno (fig. 3 A). Por debajo de la peridermis las células parenquimáticas son ligeramente largas horizontalmente y tienden a ser isodiamétricas conforme se aproximan al MES. En el parénquima próximo al MES y en el de la porción media del cormo se observan generalmente estiloides, rafidios y cuerpos de sílice (fig. 3B); estos últimos no se observan en *M. hauniensis*. En la tabla 2 se enlistan las especies que tienen estos idioblastos y su abundancia. En todas las especies estudiadas de *Manfreda*, el MES contiene haces vasculares en desarrollo, diferenciándose primero los ele-

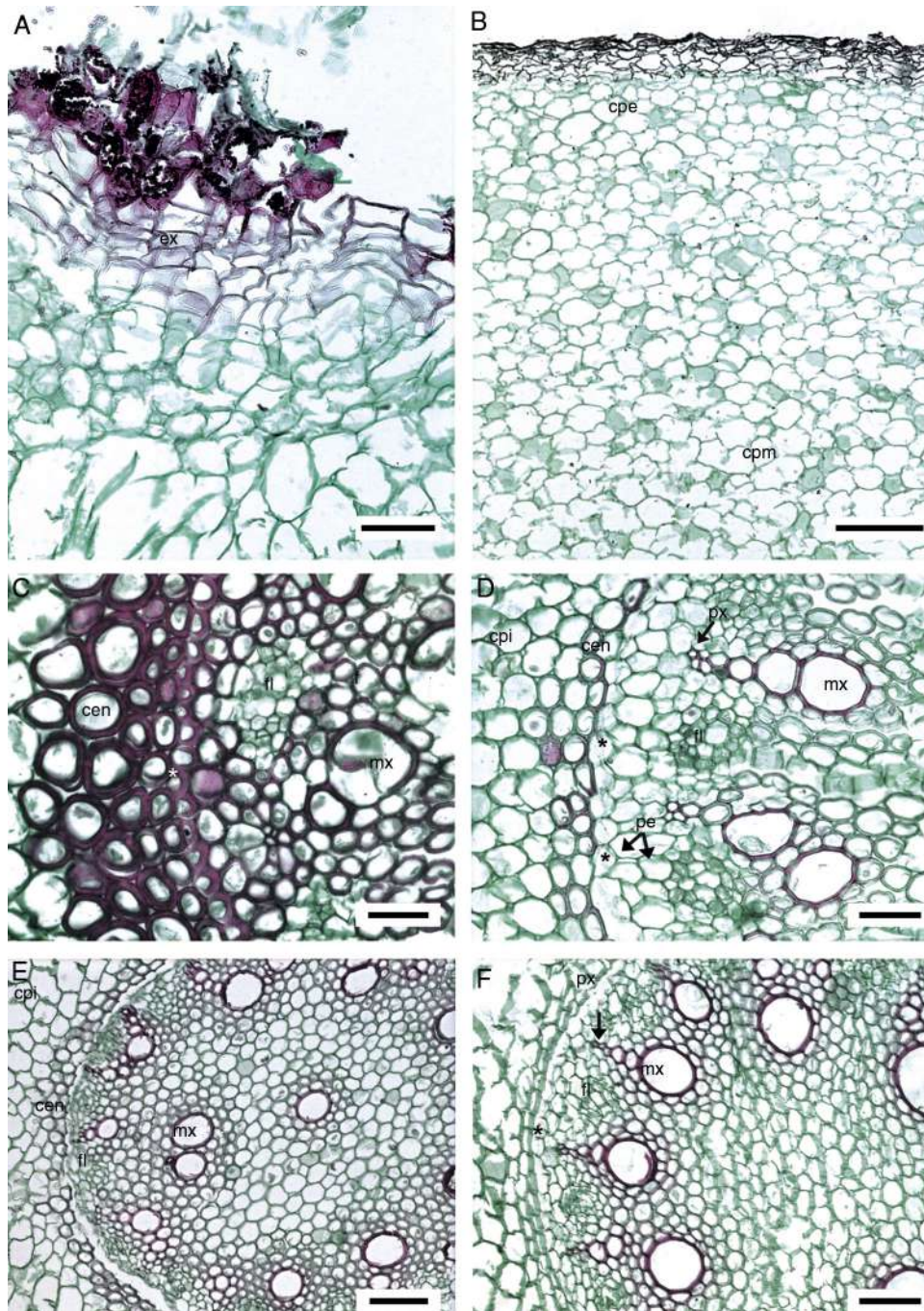


Figura 2. Raíz de *Manfreda* (sección transversal [ST]). A) *M. guttata*, vista general. B) *M. potosina*, células del parénquima externo e interno. C) *M. nanchititlensis*, 4-5 estratos de esclerénquima colindantes a la endodermis, periciclo biseriado con células lignificadas. D) *M. pubescens*, 3 estratos de esclerénquima colindantes ala endodermis, periciclo biseriado no lignificado. E) *M. guerrerensis*, protoxilema y metaxilema. F) *M. pringlei*, células de parénquima colindantes a la endodermis. Barra es 10 μm en A, 300 μm en B; 50 μm en C y D; 100 μm en E y F. cpe: células del parénquima externas; cpi: células del parénquima internas; cpm: células del parénquima medias; cen: células cerca de endodermis; ex: exodermis; fl: floema; f: fibras; mx: metaxilema; pe: periciclo; px: protoxilema; *: endodermis.

mentos cribosos y después los traqueales. Los haces vasculares son colaterales. En el parénquima de la atactostele se observan estiloides y rafidios (fig. 3C-E).

Anatomía del bulbo. La cutícula varía de delgada a muy gruesa (tabla 3). En *M. pubescens* la cutícula es estriada; en las demás especies, lisa. La epidermis es uniestratificada, con células cuadradas, a veces largas verticalmente, sin contenidos minerales, con o sin protuberancias (fig. 4A y B). En *M.*

potosina la epidermis forma invaginaciones en las bases foliares (fig. 4C). Por debajo de la epidermis se distingue parénquima esponjoso (fig. 4D) e idioblastos con estiloides y rafidios, distribuidos irregularmente por todo el parénquima. En las células subepidérmicas los estiloides no se observan en algunos individuos de *M. elongata*, *M. longiflora* y *M. scabra*, mientras que los rafidios debajo de la epidermis distinguen a *M. pubescens* (fig. 4D). Estos idioblastos en el parénquima varían en abundan-

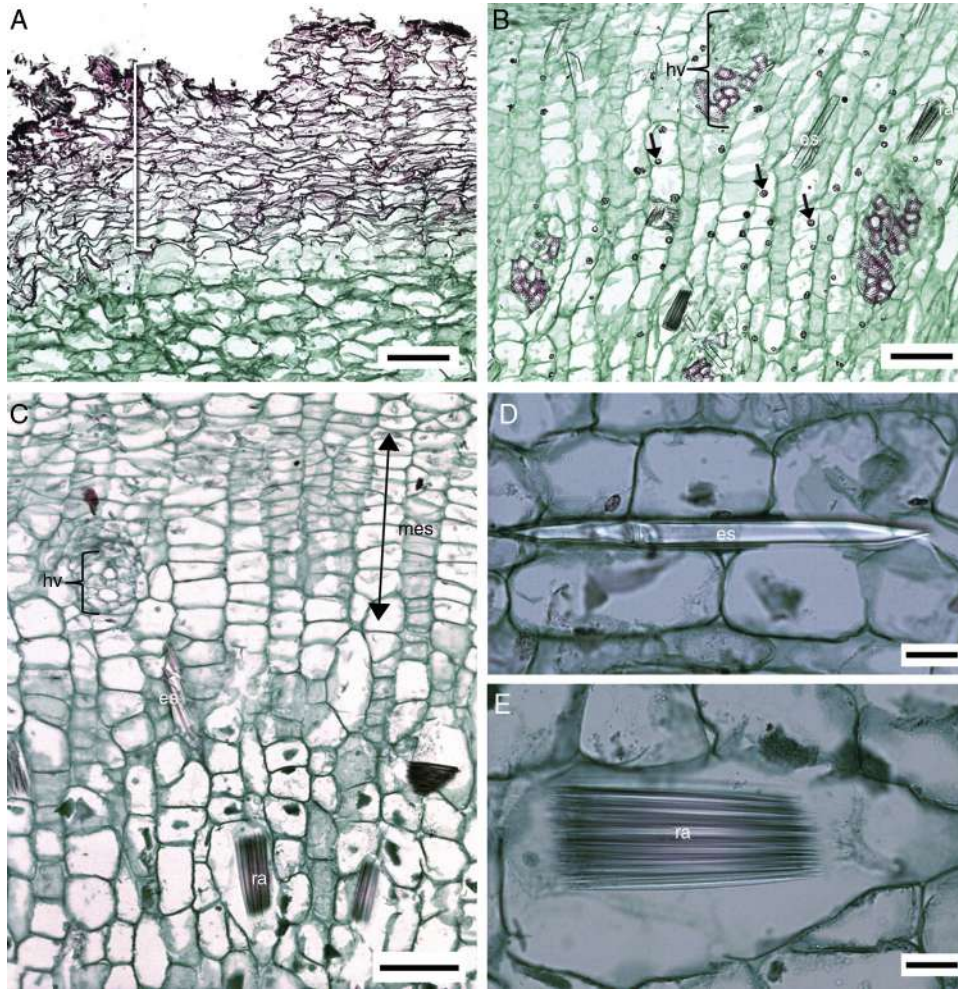


Figura 3. Cormo de *Manfreda* (ST). A) *M. potosina*, peridermis. B) *M. potosina*, meristemo de engrosamiento secundario con abundantes cuerpos de sílice. C) *M. longiflora*, meristemo de engrosamiento secundario y haz vascular en desarrollo. D) *M. maculata*, detalle de estiloides con luz polarizada. E) *M. maculata*, detalle de rafidio con luz polarizada. Barra es 100 µm en A-C; 20 µm en D y E.

Flecha: cuerpos de sílice; es: estiloides; fe: felema; hv: haz vascular; mes: meristemo de engrosamiento secundario; ra: rafidio.

cia entre las especies y muy poco entre individuos de la misma especie.

El parénquima abaxial de las bases de las láminas cercano a la epidermis tiene fibras discontinuas (fig. 4E y F). Con respecto a la luz celular, las paredes son gruesas (7.35 µm) en *M. elongata*, de grosor moderado (4.9 µm) en *Manfreda galvanie*, *M. guerrensis*, *Manfreda guttata*, *M. hauniensis*, *Manfreda maculata*, *M. nanchititlensis* y *Manfreda pringlei*; es variable en espesor (5-7 µm) en *M. pubescens* y *M. scabra*. Las demás especies no tienen estas fibras. Los haces vasculares son colaterales y se localizan dispersos en el parénquima, los más externos son pequeños e indiferenciados, en ellos los elementos cribosos se diferencian antes que los elementos traqueales, y algunas veces se encuentran acompañados por fibras (fig. 4G y H) y asociadas a ellas estiloides. Los haces vasculares más internos son de mayor tamaño y completamente desarrollados, ovados o de forma irregular; las fibras acompañan al floema y al xilema en *M. galvanie*, *M. guerrensis*, *M. nanchititlensis*, *M. pringlei* y *M. pubescens*; en *M. nanchititlensis* las fibras encierran completamente a los haces vasculares. En *M. elongata*, *M. guttata*,

M. maculata y *M. scabra* las fibras únicamente se asocian al floema, en *M. hauniensis* al xilema y en *M. longiflora*, *M. potosina* y *M. singuliflora* están ausentes, característica que permite la separación de las especies. En secciones longitudinales de la región basal del bulbo se observa el MEP. Este se distingue por la presencia de células dispuestas radialmente y en división en las bases de las hojas.

Anatomía de la hoja. En sección transversal, el perfil de la lámina de las hojas maduras tiene forma de «V» abierta o ligeramente ondulada (fig. 5A), únicamente es recta en *M. potosina* y *M. singuliflora*. Todas las especies tienen venación paralela, alternándose una vena de mayor grosor con otra más delgada, las venas de segundo orden son comunes y se extienden hacia la región intercostal (fig. 5B). La cutícula es lisa o estriada (fig. 5C y D); solo en *M. longiflora*, *M. potosina*, *M. pringlei* y *M. pubescens* se alternan porciones lisas y estriadas en una misma lámina, es generalmente delgada (0.9-1.55 µm) y se observa gruesa (2.85 µm) en *M. nanchititlensis*. La epidermis generalmente es papilosa en ambas superficies, con células prominentes. *M. elongata* solo tiene papilas en el envés, además es uniestrati-

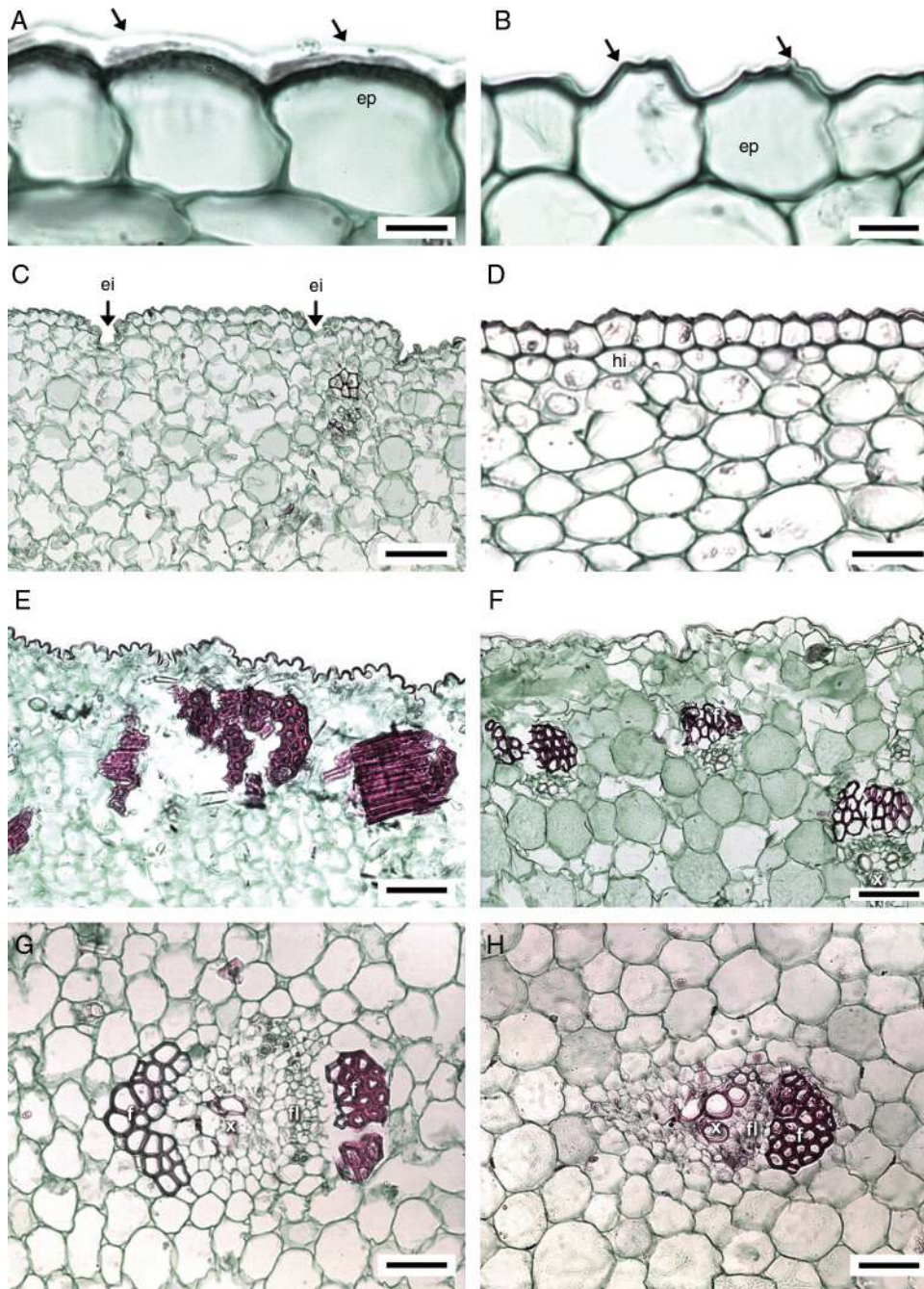


Figura 4. Bulbo y bases foliares de *Manfreda* (ST). A) *M. nanchititlensis*, cutícula lisa y muy gruesa. B) *M. pubescens*, cutícula estriada. C) *M. potosina*, epidermis con invaginaciones en el margen de las bases foliares. D) *M. pubescens*, hipodermis. E) *M. elongata*, banda discontinua de fibras. F) *M. pringlei*, bandas discontinuas de fibras. G) *M. nanchititlensis*, haz vascular con fibras asociadas al floema y xilema. H) *M. maculata*, haz vascular con fibras asociadas al floema. 10 μm en A y B; 100 μm en C y F; 50 μm en D, E, G y H. Flecha: cutícula; ei: epidermis con invaginaciones; ep: epidermis; f: fibras; fl: floema; hi: hipodermis; x: xilema.

ficada, con células cuadradas a rectangulares. Las macropapilas en el envés son típicas de *M. guttata* y *M. guerrerensis*, mientras que en *M. nanchititlensis* y *M. scabra* se observan en ambas superficies. La lámina es anfiestomática, con estomas paracíticos (fig. 5E); las células oclusivas presentan engrosamientos de cutina anteriores y posteriores (fig. 5F), excepto en *M. longiflora* y *M. potosina*. Los tricomas unicelulares abundantes, en ambas superficies, caracterizan a *M. pubescens* (fig. 5G); en esta especie se observa peridermis continua hacia el envés, el felógeno y la felodermis con 2 capas de células y el felema con 2 a

3 estratos (fig. 5H). Las hojas son unifaciales; el mesofilo está conformado únicamente por parénquima esponjoso y espacios intercelulares pequeños o medianos e idioblastos con rafidios y estiloides, que varían de escasos a abundantes (fig. 5I); son raros en *M. maculata*. Los rafidios se disponen en todo el mesofilo y son abundantes en las células subepidérmicas de *M. longiflora*, *M. nanchititlensis* y *M. pringlei*. Los estiloides se encuentran en el mesofilo, particularmente en las células próximas a los haces vasculares y están ausentes en *M. guerrerensis* y *M. maculata*. En sección transversal, los haces vasculares son colaterales y

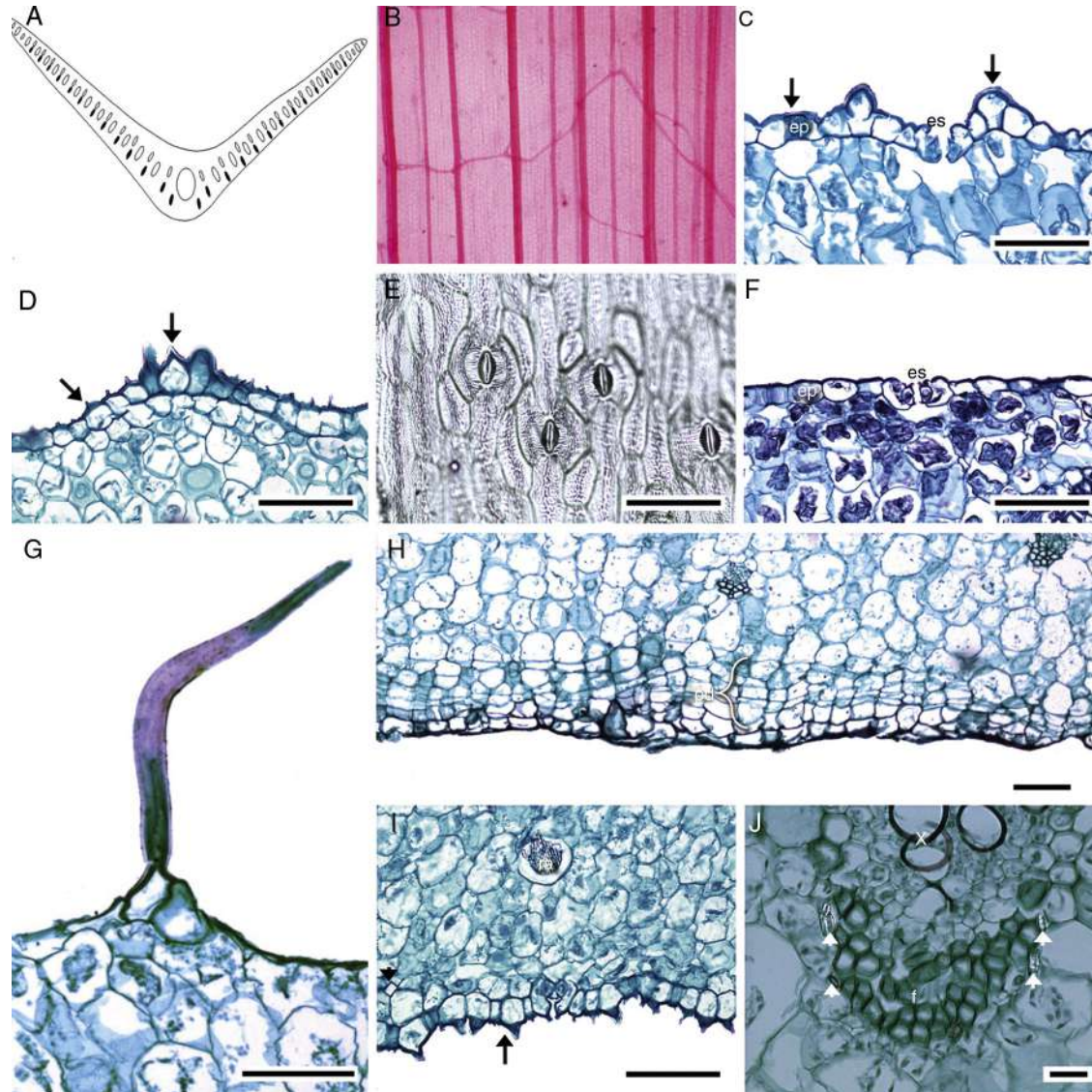


Figura 5. Hoja de *Manfreda* (ST). A) *M. elongata*, perfil de la lámina. B) *M. elongata*, patrón de venación. C) *M. nanchititlensis*, cutícula lisa. D) *M. guttata*, cutícula estriada. E) *M. scabra*, estomas paracíticos. F) *M. revoluta*, engrosamientos anteriores y posteriores de las células oclusivas. G) *M. pubescens*, tricoma. H) *M. pubescens*, peridermis. I) *M. guttata*, rafidios y estiloide. J) *M. guttata*, haz vascular con fibras, estiloides. Barra es 50 μm en C-I; 20 μm en J.

Flechas: cutícula; cabeza de flecha: estiloide. es: estoma; ep: célula epidérmica; f: fibras; pd: peridermis; ra: rafidio; x: xilema.

se disponen formando de una a 3 filas; en muchas especies se alterna un haz grande con otro pequeño. En las células cercanas al haz vascular hay fibras abundantes o escasas (fig. 5J), excepto en *M. potosina* y *M. longiflora*, donde están ausentes.

Anatomía de la base del pedúnculo floral. La cutícula es generalmente lisa, se observa estriada en *M. pubescens* y varía de gruesa a muy delgada (tabla 3). La epidermis es uniestratificada, con células cuadradas, generalmente papilosas (fig. 6A-C). Por debajo de la epidermis hay una zona de parénquima con células isodiamétricas, con rafidios y escasos estiloides asociados a las fibras (fig. 6D y E); estos están ausentes en *M. longiflora* y *M. singuliflora*, y los rafidios son escasos; en *M. pringlei* y *M. pubescens* pueden o no presentarse, cuando se presentan varían de escasos a abundantes. Esta zona de parénquima contiene haces vasculares colaterales discretos dispuestos en círculo. Por debajo de esta zona de parénquima, se observa un anillo de fibras, por su lignificación centrífuga y grosor de las paredes secundarias,

maduran primero las fibras cercanas a la epidermis. Enseguida se observan otros haces vasculares colaterales, embebidos en células parenquimáticas, rafidios y fibras de escasas a abundantes (fig. 6E y F). Se observan fibras asociadas al floema de *M. elongata*, *M. galvaniae*, *M. guttata*, *M. longiflora*, *M. maculata*, *M. potosina* y *M. singuliflora*; asociadas al floema y al xilema en *M. guerrensis*, *M. nanchititlensis*, *M. pringlei* y *M. pubescens*. En *M. scabra* este carácter es variable.

Discusión

No se registró ninguna característica anatómica propia de *Manfreda*, pero comparte con muchas Asparagales herbáceas la presencia de un MES, entre ellas: *Agave*, *Aloe*, *Sansevieria* (Cheadle, 1937; Chouard, 1936; Lu y Chiang, 1976); *Patersonia* (Rudall, 1984), *Herreria montevidensis*, *Thysanotus spiniger* (Rudall, 1995) y *Polianthes* (Solano et al., 2013), así como la

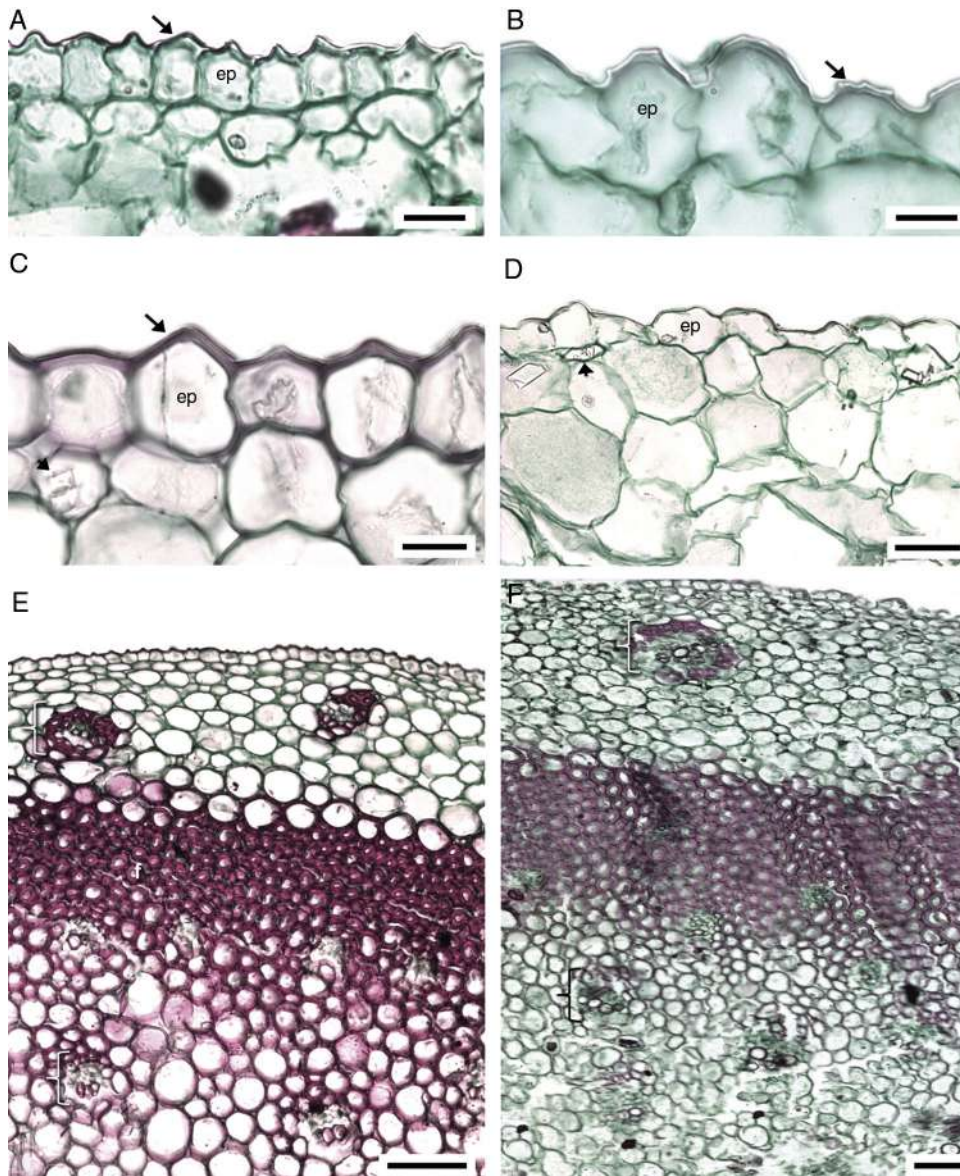


Figura 6. Anatomía de la base del pedúnculo del género *Manfreda* (CT). A) *M. pubescens* cutícula estriada, epidermis con papilas moderadamente desarrolladas; B) *M. potosina*, cutícula estriada, epidermis papilosa. C) *M. scabra*, cutícula lisa, epidermis papilosa. D) *M. pringlei*, estiloides debajo de la epidermis. E) *M. pubescens*, haces vasculares con fibras asociadas al floema y xilema y médula lignificada. F) *M. galvanie*, médula no lignificada. Barra es 20 µm en A y C; 10 µm en B; 50 µm en D; 100 µm en E y F. Flecha: cutícula; cabeza de flecha: estiloide; llave: haz vascular. ep: epidermis; f: fibras.

presencia de rafidios presentes en varias familias de este orden como Agavaceae, Alliaceae, Amaryllidaceae, Asparagaceae, Convallariaceae s. l., Hypoxidaceae, Orchidaceae y Themidaceae (Arnott, 1981; Dahlgren et al., 1985; Gutiérrez et al., 2015; Prychid y Rudall, 1999; Rudall et al., 1998; Rudall, Engelman, Hanson y Chase, 1998; Solano et al., 2013; Stern, 1997). Las evidencias anatómicas con valor taxonómico que permiten delimitar especies o grupos de ellas en el género estudiado se sintetizaron en la [tabla 3](#) y son una combinación de caracteres a veces para más de un órgano.

Morfología vegetativa. La presencia de cormo y bulbo en un mismo individuo se encuentra en todas las especies de *Manfreda* analizadas y no son frecuentes en las monocotiledóneas. Estos tallos han sido interpretados como formas transicionales entre bulbos, cormos o rizomas, presentes en *Pseudotrimezia* y

Trimezia (Iridaceae) (Chueirei-Chiaretto y de Menezes, 1980; Goldblatt, 1971; Rudall, 1989); también han sido observados en *Polianthes* (Asparagaceae, Agavoideae), aunque en este último caso ambos tallos están bien diferenciados (Solano et al., 2013). Las raíces contráctiles están ampliamente distribuidas en las monocotiledóneas y han sido descritas en Asparagales como *Agave americana*, *Dasyllirion acrotriche*, *Furcraea gigantea*, *Yucca aloifolia* y *Y. angustifolia* (Rimbach, 1922), además de varias especies de *Agave*, *Aloe brevifolia*, *Dasyllirion wheeleri*, *Hesperoyucca whipplei*, *Nolina bigelovii*, *Manfreda maculosa* (North, Britton y Garrett, 2008) y *Polianthes* (Solano et al., 2013). En *Agave attenuata*, *Agave bovicornuta*, *Agave celsii*, *Yucca elephantipes* y *Yucca gloriosa* están ausentes (North et al., 2008). Estas raíces se contraen por cambio de forma en las células del parénquima intermedias o internas, que se expanden radialmente

Tabla 2
Inclusiones minerales en *Manfreda* (Asparagaceae, Agavoideae).

Inclusiones	Especies	Órgano
Rafidios	<i>M. guerrensis</i> ,	Raíz
	<i>M. longiflora</i> , <i>M. potosina</i>	
	<i>M. elongata</i> , <i>M. galvanie</i> ,	Cormo y bulbo
	<i>M. guerrensis</i> ,	
	<i>M. guttata</i> , <i>M. hauniensis</i> ,	
	<i>M. longiflora</i> ,	
	<i>M. maculata</i> ,	
	<i>M. nanchititlensis</i> ,	
	<i>M. potosina</i> , <i>M. pringlei</i> ,	
	<i>M. pubescens</i> , <i>M. scabra</i> ,	
Cuerpos de sílice	<i>M. singuliflora</i>	
	Todas las especies	Hoja
	<i>M. elongata</i> , <i>M. galvanie</i> ,	Base del pedúnculo
	<i>M. guerrensis</i> ,	
	<i>M. guttata</i> , <i>M. hauniensis</i> ,	
	<i>M. maculata</i> ,	
	<i>M. nanchititlensis</i> ,	
	<i>M. potosina</i> , <i>M. scabra</i>	
	<i>M. longiflora</i> , <i>M. pringlei</i> ,	
	<i>M. pubescens</i> ,	
Estiloides	<i>M. singuliflora</i> Au o Pr	
	<i>M. elongata</i> , <i>M. guttata</i> ,	Cormo
	<i>M. nanchititlensis</i>	
	<i>M. potosina</i> , <i>M. pringlei</i> ,	
	<i>M. singuliflora</i>	
	<i>M. pubescens</i> , <i>M. scabra</i>	
	Au o Pr	
	Todas las especies	Cormo y bulbo
	<i>M. elongata</i> , <i>M. galvanie</i> ,	Base del pedúnculo
	<i>M. guerrensis</i> ,	
	<i>M. guttata</i> , <i>M. maculata</i> ,	
	<i>M. nanchititlensis</i>	
	<i>M. pringlei</i> , <i>M. pubescens</i>	
	Au o Pr	

Au: ausente; Pr: presente a nivel individual.

y se acortan longitudinalmente (Jernstedt, 1984; Pütz, 2002), para enterrar el tallo y evitar daños por condiciones ambientales adversas (North et al., 2008).

Anatomía de la raíz. Las raíces de *Manfreda* tienen la estructura interna de muchas monocotiledóneas (Bowes, 2000). La exodermis pluriestratificada con rafidios también ha sido registrada en Asparagales como *Agave*, *Furcraea* y *Yucca*. En otras Asparagales, entre ellas, *Agapanthus*, *Anthericum* y *Hosta*, es uniestratificada, aunque *Hosta* carece de rafidios (Kauff et al., 2000). El anillo continuo o discontinuo de células con paredes engrosadas que rodean a la endodermis de *M. guerrensis*, *M. nanchititlensis*, *M. pubescens*, *M. scabra* y *M. singuliflora*; según North et al. (2008), es típico en raíces contráctiles y permiten que las células del parénquima medias o internas donde ocurre la contracción no se rompan, permaneciendo estas células flexibles y con paredes delgadas, para aumentar la permeabilidad del agua en la zona de contracción (North y Peterson, 2005). La endodermis uniseriada también se presenta en otras Asparagales como *H. whipplei* (Asparagaceae) (North et al., 2008), *Epidendrum saxatile*, *Lanium avicula*, *Polystachia estrellensis*, *Prescottia oligantha* y *Scaphyglottis modesta* (Orchidaceae)

Tabla 3
Características anatómicas que ayudan a delimitar las 13 especies de *Manfreda*.

Especie	Órgano/carácter
<i>M. longiflora</i> , <i>M. potosina</i>	Raíz: células del parénquima poliédricas Rafidios cercanos a exodermis
<i>M. guerrensis</i> , <i>M. longiflora</i> , <i>M. potosina</i> <i>M. scabra</i>	Anillo de 1-2 estratos de esclerénquima colindante con la endodermis Anillo de 2 estratos
<i>M. guerrensis</i> , <i>M. singuliflora</i> <i>M. pubescens</i> <i>M. nanchititlensis</i> <i>M. nanchititlensis</i>	Anillo de 2-3 estratos Anillo de 4-5 estratos Células endodérmicas con paredes tangenciales engrosadas Periciclo biseriado
<i>M. longiflora</i> , <i>M. nanchititlensis</i> , <i>M. potosina</i> , <i>M. pubescens</i> , <i>M. singuliflora</i> <i>M. elongata</i> , <i>M. guttata</i> , <i>M. nanchititlensis</i> <i>M. potosina</i> , <i>M. pringlei</i> , <i>M. singuliflora</i> <i>M. pubescens</i> , <i>M. scabra</i>	Cormo: cuerpos de sílice próximos al MES presentes Cuerpos de sílice próximos al MES presentes o ausentes Cuerpos de sílice ausentes Bulbo: cutícula delgada (0.94-1.64 µm)
<i>M. hauniensis</i> , <i>M. elongata</i> , <i>M. hauniensis</i> , <i>M. longiflora</i> , <i>M. potosina</i> , <i>M. pubescens</i> <i>M. galvanie</i> , <i>M. guerrensis</i> , <i>M. guttata</i> , <i>M. maculata</i> , <i>M. nanchititlensis</i> , <i>M. pringlei</i> , <i>M. scabra</i> , <i>M. singuliflora</i> Demás especies	Cutícula gruesa (2.36-3.76 µm) Cutícula moderadamente gruesa (1.65-2.35 µm) Bases foliares de la epidermis con invaginaciones Estrato de células por debajo de la epidermis similares a esta
<i>M. potosina</i>	Rafidios en las células subepidérmicas Banda de fibras variable en continuidad y grosor, en el parénquima cercano a la epidermis
<i>M. elongata</i> , <i>M. nanchititlensis</i> , <i>M. pubescens</i> <i>M. pubescens</i>	Banda de fibras próximas al xilema y floema Banda de fibras rodeando los haces vasculares Fibras asociadas al floema
<i>M. elongata</i> , <i>M. galvani</i> , <i>M. guerrensis</i> , <i>M. guttata</i> , <i>M. hauniensis</i> , <i>M. maculata</i> , <i>M. nanchititlensis</i> , <i>M. pringlei</i> , <i>M. pubescens</i> , <i>M. scabra</i> <i>M. galvanie</i> , <i>M. guerrensis</i> , <i>M. nanchititlensis</i> , <i>M. pringlei</i> , <i>M. pubescens</i> <i>M. nanchititlensis</i>	Hoja: lámina recta Lámina en forma de «V» abierta o ligeramente ondulada Cutícula gruesa (> 2.20 µm) Papilas en el envés Macropapilas en la cara abaxial Células oclusivas con prolongaciones o engrosamiento de cutina ausentes Tricomas en ambas superficies
<i>M. elongata</i> , <i>M. guttata</i> , <i>M. maculata</i> , <i>M. scabra</i> <i>M. potosina</i> , <i>M. singuliflora</i> Demás especies	
<i>M. nanchititlensis</i> <i>M. elongata</i> <i>M. guerrensis</i> , <i>M. guttata</i> <i>M. longiflora</i> , <i>M. potosina</i>	
<i>M. pubescens</i>	

Tabla 3
(continuación)

Especie	Órgano/carácter
<i>M. pubescens</i>	Peridermis continua en la cara abaxial
<i>M. maculata</i>	Peridermis discontinua en la cara abaxial
<i>M. guerrensis</i> , <i>M. maculata</i>	Mesofilo con estiloides ausentes
<i>M. potosina</i> , <i>M. longiflora</i>	Fibras ausentes
<i>M. elongata</i> , <i>M. guttata</i> , <i>M. potosina</i> , <i>M. singuliflora</i>	Pedúnculo: cutícula delgada (< 1 µm)
<i>M. guerrensis</i> , <i>M. longiflora</i> , <i>M. maculata</i> , <i>M. pringlei</i> , <i>M. pubescens</i> , <i>M. scabra</i>	Cutícula moderadamente gruesa (1.5–2.0 µm)
<i>M. galvanie</i> , <i>M. hauniensis</i> , <i>M. nanchitlensis</i>	Cutícula gruesa (> 2.5 µm)
<i>M. hauniensis</i> , <i>M. longiflora</i> , <i>M. singuliflora</i>	Parénquima próximo a la epidermis sin estiloides

En negritas se indica el órgano de observación.

(Franco e Isaías, 2008) e *Iris germanica* (Iridaceae) (Meyer, Seago y Peterson, 2009).

En Asparagales el periciclo puede ser uni, bi o multiseariado, en *Manfreda* es del primer tipo y también se presenta en *Agapanthus*, *Allium*, *Dracaena*, *Eriospermum*, *Sansevieria* y *Tulbaghia*, entre otros géneros, mientras que en *Aphyllanthes*, *Beaucarnea*, *Dasyllirion*, *Nolina* y *Yucca* es pluriestratificado (Kauff et al., 2000). Las raíces de las manfredas presentan una región central de parénquima, que autores como Kauff et al. (2000) describieron para *Agave*, *Beaucarnea*, *Dracaena*, *Furcraea*, *Nolina* y *Yucca*, y la llaman médula; sin embargo, este término no debería emplearse porque no es homólogo a la médula de los tallos.

Anatomía del cormo. En el cormo de *Manfreda* se observa un MES. Su presencia confirma la hipótesis de Rudall (1995), quien sugirió que este tejido es común en Agavaceae, el cual ha sido descrito en *Agave* y *Furcraea*, además de *Polianthes* (Solano et al., 2013). Tomlinson y Zimmermann (1969) también observaron este meristemo en otros géneros de Agavaceae, entre ellos *Yucca*. Cattai y de Menezes (2010) demostraron que el MES en *Cordylone fructicosa* se origina a partir del periciclo. Según Rudall (1984), este tejido se desarrolla en tallos hipógeos de *Patersonia*, un género endémico de Australia y Asia. Pocas especies de monocotiledóneas no arborescentes tienen MEP y MES, como *Eucomis* (Reyken y van der Schijff, 1972), *Allium* (de Mason, 1979), varias especies con tallos rizomatosos de Liliaceae s. l. (Coetzee y van der Schijff, 1969), algunos miembros de Iridaceae (Rudall, 1984), *Polianthes* (Solano et al., 2013) y ahora *Manfreda*, todas ellas clasificadas como hierbas perennes, porque la parte aérea desaparece durante la época desfavorable del año.

El tejido fundamental del tallo de las monocotiledóneas comúnmente contiene oxalato de calcio en forma de rafidios (de Cordemoy, 1893). Chin-Yi y Chiang (1976) indicaron la presencia de rafidios y estiloides en el MEP, en el MES y en el parénquima cortical de *Agave rigida* y *Aloe vera*. En *Polianthes* se observa un patrón similar (Solano et al., 2013) y ahora en

las especies de *Manfreda* aquí estudiadas, con rafidios y estiloides en los tejidos primarios y secundarios. En la mayoría de las especies de *Manfreda* los rafidios son abundantes, únicamente en *M. pringlei* y *M. singuliflora* son escasos. Una variación semejante fue observada en otros géneros de monocotiledóneas (Brittan, 1970). Estas variaciones en el contenido de Ca del tallo ocurren usualmente en las angiospermas en el nivel de orden y en categorías taxonómicas superiores, en general, el contenido de Ca del tallo es mayor en los órdenes de eudicotiledóneas, comparado con las monocotiledóneas (Broadley et al., 2003). En este grupo de plantas muchos órdenes de Commelinoides, entre ellas, Arecales, Commelinales, Poales y Zingiberales, tienen menor contenido de Ca que otros órdenes, por ejemplo, en Asparagales (Broadley et al., 2003), como registraron en *Polianthes* Solano et al. (2013).

La presencia de cuerpos de sílice en Asparagales fue observado por primera vez en el parénquima de la región central del cormo en *Polianthes* (Solano et al., 2013) y ahora en las especies de *Manfreda* analizadas en este trabajo, excepto en *M. hauniensis*. Este resultado incrementa el número de órdenes registrados por Prychid, Rudall y Gregory (2004) con este contenido mineral. Los cuerpos de sílice usualmente se encuentran en la epidermis (e.g., en gramíneas, comelinas y juncos), esclerénquima subepidérmico y en la vaina de los haces vasculares (e.g., palmas, bananas y orquídeas (Prychid et al., 2004), pero raros en el parénquima de los tallos. Según Solano et al. (2013), los cuerpos de sílice en *Polianthes* contienen el 21–25% de Si, el 24–40% de O, el 3–6% de Al y el 2–3% de K; es probable que una composición similar se presente en los cuerpos de sílice de las especies de *Manfreda*, porque tienen una fuerte similitud a los observados con microscopía de luz en *Polianthes* (Solano et al., 2013). Los cuerpos de sílice tienen valor diagnóstico en la delimitación de las subfamilias y géneros de Asparagales; este valor también fue indicado para otras monocotiledóneas por Dahlgren (1980) y Prychid et al. (2004).

Haces vasculares colaterales han sido observados en varias especies de monocotiledóneas (Ye, 2002), como *Trimezia martinicensis* y *Neomarica nortiana*, además de *Polianthes* (Solano et al., 2013). Hace vasculares anfibasales también han sido descritos en monocotiledóneas como *Yucca whipplei* y varias especies de *Iris* y *Patersonia* (Tomlinson y Zimmermann, 1969; Rudall, 1984). En este grupo de plantas con atactostele típica, durante el crecimiento primario es difícil diferenciar el córtex y el cilindro vascular, como ocurre en *Beaucarnea* (Stevenson, 1980), *Polianthes* (Solano et al., 2013) y en las especies de *Manfreda* aquí analizadas. Sin embargo, cuando el MES ha iniciado su actividad y el crecimiento secundario se ha establecido como en *Polianthes* (Solano et al., 2013) y *Manfreda*, es posible diferenciar ambas regiones. Los haces vasculares primarios y secundarios son continuos; estos últimos producen centrípetamente el MES, que se dispone en líneas radiales separadas por células parenquimáticas; este mismo patrón fue descrito en *Polianthes* por Solano et al. (2013) y ahora en *Manfreda*. Chin-Yi y Chiang (1976) y Diggle y de Mason (1983) observaron que, en sección transversal, los haces vasculares primarios de *Aloe* son pequeños, con poco xilema y floema, comparados con los haces secundarios.

Con respecto a la peridermis, en *Aloe* y *Agave* el felógeno tiene crecimiento bidireccional y se origina del parénquima subepidérmico por divisiones celulares periclinales (Chin-Yi y Chiang, 1976). En *Polianthes* el felógeno es unidireccional, probablemente, este crecimiento se relaciona con el tamaño pequeño del cormo de estas plantas, en comparación con otras especies de monocotiledóneas (Solano et al., 2013). En *Manfreda* el felógeno también tiene desarrollo unidireccional, el cual se asocia a la talla pequeña de las plantas de este género.

Anatomía de la hoja. En las monocotiledóneas el perfil de la lámina abierta de las hojas maduras en sección transversal es un carácter diagnóstico en el nivel de especie (Rudall y Mathew, 1993). Sin embargo, en *Polianthes* se describieron 2 tipos de perfil recto y en forma de «U». Ambos tipos de perfil se presentan en individuos de la misma especie, por lo tanto, el carácter no es diagnóstico en este nivel taxonómico, es probable que el perfil de la lámina este en función del grado de desarrollo de la misma (Solano et al., 2013). En *Manfreda* la mayoría de las especies tienen perfil de la lámina madura en forma de «V» abierta o ligeramente ondulada, únicamente es recta en *M. potosina*, *M. pubescens* y *M. singuliflora*. En otras Asparagales, como *Iris juncea*, la lámina es oval, en *Iris* subgénero *Hermadactyloides* cuadrada o en forma de «V» para *Iris xanthoclora* (Rudall y Mathew, 1993) y varias especies de *Milla* (Gutiérrez et al., 2015).

La cutícula gruesa (2.21–2.85 µm) separa a *M. nanchititlenensis*. La cutícula gruesa es característica de otros géneros de Agavaceae con hojas persistentes, adaptados a climas secos, como *Agave*, *Beschorneria*, *Furcraea* y *Yucca* (Álvarez, 1990; Blunden y Binns, 1970), aunque *Manfreda* tiene hojas caducas. Solo *M. elongata* tiene papilas en el envés y las macropapilas en esta región caracterizan a *M. guttata*. Las papilas también han sido registradas sobre las venas de *Beschorneria*, *Prochnyanthes*, *Hesperaloe*, *Yucca* (Verhoek-Williams, 1998) y *Polianthes* (Solano et al., 2013).

Los tricomas son poco comunes en la familia Agavaceae; cuando se presentan estos son simples (Verhoek-Williams, 1998). Por ejemplo, se han observado en la lámina de *Polianthes graminifolia* (Solano et al., 2013) y aquí se encontraron en *M. pubescens*. La lámina es anfiestomática. El complejo estomático es variable en Agavaceae. En la mayoría de las especies de *Manfreda* analizadas en este estudio los estomas son paracíticos. Álvarez (1990) y Solano et al. (2013) también los observaron en *Polianthes*. Aunque Shah y Gopal (1970) indican que en *P. tuberosa* son anomocíticos; tetracíticos en *Agave*, *Beschorneria*, *Clistoyucca*, *Furcraea*, *Hesperaloe*, *Hesperoyucca*, *Samuela* y varias especies de *Yucca* (Álvarez, 1990; Blunden y Jewers, 1973; Gentry y Sauck, 1978); en otras especies de este último género son anomocíticos (Blunden y Binns, 1970). En *Manfreda variegata* se distingue un reborde que rodea a las células oclusivas; este también fue descrito por Álvarez (1990) en *Manfreda brachystachya* (= *M. scabra*) como una ligera proyección o labio, aunque en este trabajo el reborde se observó paralelo a las células oclusivas de esta especie. Este reborde se considera una adaptación de muchas agaváceas a condiciones de sequía severa y su función se rela-

ciona con la pérdida de agua (McCledon, 1908; Roux-López, 1964).

Blunden y Jewers (1973) refieren que en Agavaceae el parénquima en empalizada puede o no estar presente, como se ha confirmado para *Beschorneria*, *Polianthes* (García-Mendoza, 1987; Solano et al., 2013) y ahora *Manfreda* con solo parénquima esponjoso. Goldblatt (1990) menciona que al menos en Iridaceae el mesofilo indiferenciado es plesiomórfico. Los rafidios son las inclusiones minerales más comunes en las monocotiledóneas (Grayum, 1990; Nicholson, 1960; Prychid y Rudall, 1999); esta generalización fue corroborada en *Polianthes* por Solano et al. (2013), donde solo en *Polianthes densiflora* están ausentes. En *Manfreda* estos idioblastos también están presentes en todos los órganos estudiados, excepto en la raíz de *M. hauniensis*.

Anatomía de la base del eje de la inflorescencia. La cutícula de este órgano por lo general es lisa; se observa estriada únicamente en *M. pubescens*. En *Polianthes* la cutícula de la base del eje de la inflorescencia es generalmente lisa (Solano et al., 2013). En la mayoría de las especies de *Manfreda* analizadas en este trabajo, la cutícula es gruesa a moderadamente gruesa. En todas las especies de *Manfreda* se observa una banda de esclerenquima que funciona como soporte del eje floral. Una banda similar ha sido observada en *Thysanotus* (Asparagaceae), varias especies de Iridaceae y Xyridaceae (Brittan, 1970; Rudall, 1984; Scatena, Caetano y Oriani, 2011), además en 13 especies de *Polianthes* (Solano et al., 2013). Es pertinente señalar que es necesario evaluar este carácter en otros géneros de Asparagaceae, para entender su significado evolutivo. Según Brittan (1970), las fibras asociadas a los haces vasculares pueden o no estar presentes en las especies de un mismo género. Esta situación también fue observada en *Polianthes* (Solano et al., 2013) y ahora en *Manfreda*.

Las especies de *Manfreda* estudiadas desarrollan 2 tipos de tallo hipógeo: un cormo y un bulbo. A diferencia de otras monocotiledóneas, en todas las especies de *Manfreda* analizadas se desarrolla un MES y en el cormo no se observa esclerenquima, pero casi todas las especies presentan cuerpos de sílice. Hay caracteres anatómicos únicos o combinación de ellos que permiten separar especies o grupos de especies de este género, y estos podrían utilizarse en análisis filogenéticos.

Agradecimientos

Esta investigación fue apoyada por el Programa de Apoyo a Proyectos de Investigación e Innovación Tecnológica, UNAM, convenio IN211103, cuyo responsable fue el primer autor. También se agradece a Ana Ruth de la Cruz M. y a Ramiro Ríos Gómez por su apoyo en el trabajo de campo y laboratorio; así como a Julio César Montero Rojas por el diseño de las figuras. Agradecemos los comentarios de 2 revisores anónimos.

Referencias

- Álvarez, A. (1985). El complejo estomático en la familia Agavaceae I. Desarrollo. *Feddes Repertorium*, 96, 693–704.
- Álvarez, A. (1990). El complejo estomático en la familia Agavaceae II. Epidermis adulta. *Feddes Repertorium*, 101, 113–114.

- APG III (Angiosperm Phylogeny Group) (2009). An update of the Angiosperm Phylogeny Group classification for the orders and families of flowering plants. *Botanical Journal of the Linnean Society*, 161, 105–121.
- Arnott, H. J. (1981). An SEM study of twinning in calcium oxalate crystals of plants. *Scanning Electron Microscopy*, 3, 225–234.
- Blunden, G. y Binns, W. W. (1970). The leaf anatomy of *Yucca glauca* Nutt. *Botanical Journal of the Linnean Society*, 63, 133–141.
- Blunden, G. y Jewers, K. (1973). The comparative leaf anatomy of *Agave*, *Beschorneria*, *Doryanthes* and *Furcraea* species (Agavaceae: Agaveae). *Botanical Journal of the Linnean Society*, 66, 157–179.
- Bowes, B. G. (2000). *A color atlas of plant structure*. Ames, Iowa: State University Press.
- Brittan, N. H. (1970). A preliminary survey of the stem and leaf anatomy of *Thysanotus* R Br. Liliaceae. *Botanical Journal of the Linnean Society*, 63, 57–70.
- Broadley, M. R., Bowen, H. C., Cotterill, H. L., Hammond, J. P., Meacham, M. C., Mead, A., et al. (2003). Variation in the shoot calcium content of angiosperms. *Journal of Experimental Botany*, 54, 1431–1446.
- Carlquist, S. (1982). The use of ethylenediamine in softening hard plant structures for paraffin sectioning. *Stain Technology*, 57, 31–37.
- Castillejos, C. C. (2009). *Sistemática del género Manfreda (Agavaceae) (tesis doctoral)*. Montecillo, Estado de México: Colegio de Postgraduados.
- Cattai, M. B. y De Menezes, N. L. (2010). Primary and secondary thickening in the stem of *Cordyline fruticosa* (Agavaceae). *Anais da Academia Brasileira de Ciências*, 82, 653–662.
- Cetzal-Ix, W., Noguera-Savelli, E., Jáuregui, D. y Carnevali, G. (2013). Anatomía foliar comparada y sistemática del clado-Trichocentrum con énfasis en *Cohniella* (Asparagales: Orchidaceae). *Revista de Biología Tropical*, 61, 1841–1858.
- Chakraverti, D. N. (1939). Secondary growth in the bulb of *Polianthes tuberosa* L. *Current Science*, 8, 263–264.
- Cheadle, V. I. (1937). Secondary growth by means of a thickening ring in certain monocotyledons. *Botanical Gazette*, 98, 535–555.
- Chin-Yi, L. y Chiang, S. H. (1976). Lateral thickening in the stem of *Agave rigida* and *Aloe vera*. *Taiwania*, 21, 204–219.
- Chouard, P. (1936). La nature et le rôle des formations dites “secondaires” dans l’édification de la tige des Monocotyledones. *Bulletin de la Société Botanique de France Paris*, 83, 819–836.
- Chueirei-Chiaretto, I. A. y de Menezes, N. L. (1980). Considerations on morphological and phylogenetic characteristics of the corm of *Trimezea* (Iridaceae). *Boletim de Botanica, Departamento de Botanica, Instituto de Biociencias, Universidade de Sao Paulo*, 8, 1–6.
- Claus, E. P. (1954). A study of the root system of *Hemerocallis fulva* L. I. Morphology and histology. *Journal of the American Pharmaceutical Association*, 43, 188–191.
- Conran, J. G. (1999). Anatomy and morphology of *Behnia* (Behniaceae) and its relationships within Liliaceae: Asparagales. *Botanical Journal of the Linnean Society*, 131, 115–129.
- Coetzee, J. y van der Schijff, H. P. (1969). Secondary thickening in geophytic Liliaceae. *Journal of South African Botany*, 35, 99–108.
- Dahlgren, R. M. T. (1980). A revised system of classification of the angiosperm. *Botanical Journal of the Linnean Society*, 80, 91–124.
- Dahlgren, R. M. T., Clifford, H. T. y Yeo, P. F. (1985). *The families of the monocotyledons: structure, evolution and taxonomy*. New York: Springer.
- De Cordemoy, H. J. (1893). Sur le rôle des tissus secondaires a reserves des monocotyledons arborescents. *Comptes Rendus de l’Académie des Sciences*, 117, 132–134.
- De Mason, D. A. (1979). Function and development of the primary thickening meristem in the monocotyledon *Allium cepa* L. *Botanical Gazette*, 140, 51–56.
- Diggle, P. K. y de Mason, D. A. (1983). The relationship between the primary thickening meristem and the secondary thickening meristem in *Yucca whipplei* Torr I. Histology of the mature vegetative stem. *American Journal of Botany*, 70, 1195–1204.
- Franco, A. S. P. y Isafías, R. M. S. (2008). Comparative anatomy of the absorption roots of terrestrial and epiphytic orchids. *Brazilian Archives of Biology and Technology*, 51, 83–93.
- Fritsch, R. (1992). Zur Wurzelanatomie in der Gattung *Allium* L. (Alliaceae). *Beiträge zur Biologie der Pflanzen*, 67, 129–160.
- García-Mendoza, A. (1987). *Monografía del género Beschorneria Kunth (Agavaceae) (Tesis de maestría)*. Universidad Nacional Autónoma de México Mexico D.F.
- García-Mendoza, A. (1995). Riqueza y endemismos de la familia Agavaceae en México. En E. Linares, P. Dávila, F. Chiang, R. Bye, y T. Elías (Eds.), *Conservación de plantas en peligro de extinción: diferentes enfoques (51-75)*. México, D.F.: Instituto de Biología, Jardín Botánico, Universidad Nacional Autónoma de México.
- Gentry, H. S. y Sauck, J. R. (1978). The stomatal complex in *Agave*: groups Deserticolae, Campaniflorae Umbelliflorae. *Proceedings of the California Academy of Sciences*, 41, 371–387.
- Goldblatt, P. (1971). Cytological and morphological studies in the southern African Iridaceae. *Journal of South African Botany*, 37, 317–460.
- Goldblatt, P. (1990). Phylogeny and classification of Iridaceae. *Annals of the Missouri Botanical Garden*, 77, 607–627.
- Grayum, M. H. (1990). Evolution and phylogeny of the Araceae. *Annals of Missouri Botanical Garden*, 77, 628–697.
- Gutiérrez, J., Salgado, J., Grego-Valencia, D. y Terrazas, T. (2015). Morfología y anatomía foliar de los géneros del complejo *Milla* (Themidaceae). *Revista Mexicana de Biodiversidad*, 88, 652–660.
- Hickey, L. J. (1973). Classification of the architecture of dicotyledons leaves. *American Journal of Botany*, 60, 17–33.
- Jernstedt, J. A. (1984). Root contraction in hyacinth I Effects of IAA on differential cell expansion. *American Journal of Botany*, 71, 1080–1089.
- Johansen, D. A. (1940). *Plant microtechnique*. New York: McGraw Hill.
- Kauff, F., Rudall, P. J. y Conran, J. G. (2000). Systematic root anatomy of Asparagales and other monocotyledons. *Plant Systematics and Evolution*, 223, 139–154.
- Lu, C. Y. y Chiang, S. T. (1976). Lateral thickening in the stem of *Agave rigida* Mill. and *Aloe vera* L. *Taiwania*, 21, 204–219.
- Mangin, L. (1882). Origine et insertion des racines adventives et modifications corrélatives de la tige chez les monocotyledones. *Annales des Sciences Naturelles; Botanique, Série 6*, 14, 216–363.
- McCledon, J. F. (1908). On xerophytic adaptations of leaf structure in *Yucca*, *Agave* and *Nolina*. *American Naturalist*, 42, 306–308.
- Meyer, C. J., Seago, J. L., Jr. y Peterson, C. A. (2009). Environmental effects on the maturation of the endodermis and multiseriate exodermis of *Iris germanica* roots. *Annals of Botany*, 103, 687–702.
- Nicholson, D. H. (1960). The occurrence of trichoscleroids in the Monsteroideae (Araceae). *American Journal of Botany*, 47, 598–602.
- Nobel, P. S. (1998). *Los incomparables agaves y cactus*. México D.F.: Trillas.
- North, G. B. y Peterson, C. A. (2005). Water flow in roots: structural and regulatory features. En N. M. Holbrook y M. A. Zwieniecki (Eds.), *Vascular transport in plants* (pp. 131–156). San Diego, CA: Elsevier Academic Press.
- North, G. B., Britton, E. K. y Garrett, T. Y. (2008). Contractile roots in succulent monocots: convergence, divergence and adaptation to limited rainfall. *Plant, Cell and Environment*, 31, 1179–1189.
- Pant, D. D. (1943). On the morphology and anatomy of the root system in *Asphodelus tenuifolius* Cavan. *Journal of the Indian Botanical Society*, 22, 1–26.
- Piña, L. I. (1985). Consideraciones sobre el género *Manfreda* I. *Cactáceas y suculentas mexicanas*, 74, 27–32.
- Prychid, C. J. y Rudall, P. J. (1999). Calcium oxalate crystals in monocotyledons: a review of their structure and systematics. *Annals of Botany*, 84, 725–739.
- Prychid, C. J., Rudall, P. J. y Gregory, M. (2004). Systematics and biology of silica bodies in monocotyledons. *Botanical Review*, 69, 377–440.
- Pütz, N. (2002). Contractile roots. En Y. Waisel, A. Eshel, y U. Kafafi (Eds.), *Plant roots*. (pp. 975–987). New York: Marcel Dekker.
- Reynken, W. F. y van der Schijff, H. P. (1972). Primary thickening in the stem of the *Eucomis pallidiflora* Beker. *Berichte Deutschen Botanischen Gesellschaft*, 85, 10–12.
- Rimbach, A. (1922). Die Wurzelverkürzung bei den großen Monokotylenformen. *Berichte der Deutschen Botanischen Gesellschaft*, 40, 196–202.

- Rose, J. N. (1899). Studies of Mexican and Central American plants No 2. A proposed rearrangement of the suborder Agaveae. *Contributions from the National Herbarium*, 5, 151–157.
- Roux-López, J. (1964). *Estudio morfológico de la epidermis de algunas xerofitas mexicanas (Tesis doctoral)*. México D.F.: Facultad de Ciencias, Universidad Nacional Autónoma de México.
- Rudall, P. (1984). Taxonomic and evolutionary implications of rhizome structure and secondary thickening in Iridaceae. *Botanical Gazette*, 45, 524–534.
- Rudall, P. (1989). Stem thickening growth in bulbous Iridaceae. *Botanical Gazette*, 150, 132–138.
- Rudall, P. (1995). New records of secondary thickening in monocotyledons. *IAWA Journal*, 16, 261–268.
- Rudall, P. y Mathew, B. (1993). Leaf anatomy of the bulbous *Irises*. *Botanische Jahrbücher für Systematik. Pflanzengeschichte und Pflanzengeographie*, 115, 63–76.
- Rudall, P. J., Chase, M. W., Cutler, D. F., Rusby, J. y de Bruijn, A. (1998). Anatomical and molecular systematics of Asteliaceae and Hypoxidaceae. *Botanical Journal of the Linnean Society*, 127, 1–42.
- Rudall, P. J., Engelman, E. M., Hanson, L. y Chase, M. W. (1998). Systematics of *Hemiphylacus*, *Anemarrhena* and *Asparagus*. *Plant Systematics and Evolution*, 211, 181–199.
- Scatena, V. L., Caetano, F. C. y Oriani, A. (2011). On the taxonomic value of the anatomical structure of vegetative organs and inflorescence axis of *Abolboda* species (Xyridaceae-Poales). *Journal of the Torrey Botanical Society*, 138, 381–390.
- Shah, G. y Gopal, B. (1970). Structure and development of stomata in the vegetative and floral organs of some Amaryllidaceae. *Annals of Botany*, 34, 737–749.
- Schlittler, J. (1951). Die Gattungen *Eustrephus* R. Br. ex Sims und *Geitonoplesium* (R. Br.) A. Cunn. Morphologisch-anatomische Studie mit Berücksichtigung der systematischen, nomenklatorischen und arealgeographischen Verhältnisse. *Berichte der Deutschen Botanischen Gesellschaft*, 61, 175–239.
- Solano, E., Terrazas, T. y González-Becerril, A. (2013). Comparative anatomy of the setm, leaf, and inflorescence basal axis of *Polianthes* L (Asparagaceae, Agavoideae) species. *Feddes Repertorium*, 124, 105–115.
- Stern, W. L. (1997). Vegetative anatomy of subtribe Orchidinae (Orchidaceae). *Botanical Journal of the Linnean Society*, 124, 121–136.
- Stevenson, D. W. (1980). Radial growth in *Beaucarnea recurvata*. *American Journal of Botany*, 67, 476–489.
- Tomlinson, P. B. y Zimmermann, M. H. (1969). Vascular anatomy of monocotyledons. Secondary growth an introduction. *Journal of the Arnold Arboretum*, 50, 159–180.
- Verhoek-Williams, S. (1975). *A study of the tribe Polianthae (including Manfreda) and revision of Manfreda and Prochnyanthes (Agavaceae) (Tesis doctoral)*. New York: Cornell University.
- Verhoek-Williams, S. (1998). Agavaceae. En K. Kubitzki (Ed.), *The families and genera of vascular plants: flowering plants monocotyledons Lilianae (except Orchidaceae)*, Vol. III. (pp. 60–70). New York: Springer.
- Ye, Z. H. (2002). Vascular tissue differentiation and pattern formation in plants. *Annual Review of Plant Biology*, 53, 183–202.