

ANATOMÍA DE MADERA EN 31 ESPECIES DE LA SUBFAMILIA *MIMOSOIDEAE* (LEGUMINOSAE) EN VENEZUELA

Palabras clave: *Mimosoideae*, anatomía de la madera, xilema secundario, identificación.

Key Words: *Mimosoideae*, wood anatomy, secondary xylem, identification.

Williams J. León H.¹

RESUMEN

El presente trabajo tiene como objetivo estudiar la anatomía de la madera de 31 especies, correspondientes a 17 géneros, de la subfamilia *Mimosoideae* (*Leguminosae*), procedentes de diferentes regiones geográficas de Venezuela. Se estudiaron entre uno y cinco individuos por especie. Las descripciones se realizaron siguiendo lo estipulado por el IAWA Committee (1989). Las especies estudiadas se pueden dividir en dos grandes grupos, de acuerdo a la presencia o ausencia de fibras septadas. El género *Inga* se caracterizó porque todas las especies estudiadas presentaron fibras septadas, mientras que *Albizia* y *Enterolobium* presentaron especies con fibras septadas y especies con fibras no septadas. Las características cuantitativas de los vasos y el ancho de radio mostraron suficiente variación como para ser consideradas características importantes desde el punto de vista taxonómico. El parénquima predominantemente fue de tipo paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta y confluyente. En *Calliandra laxa*, *Prosopis juliflora* y *Zygia longifolia* predominó el parénquima en bandas anchas; mientras que en *Cedrelinga cateniformis* el parénquima predominantemente fue paratraqueal vasicéntrico delgado. Todas las especies, con la excepción de *Cedrelinga cateniformis*, presentaron cristales prismáticos en las células parenquimáticas axiales. A pesar de encontrar cierta uniformidad anatómica,

se logró elaborar una clave para la identificación de las especies estudiadas.

ABSTRACT

This paper is about the wood anatomy of 31 species, belonging to 17 genera, of the *Mimosoideae* subfamily (*Leguminosae*), proceeding from different geographical regions of Venezuela. For each species, one to five individuals were studied. The descriptions were realized according to the IAWA Committee (1989). The studied species may be divided in two groups according to the presence or absence of septate fibers. All species of *Inga* showed septate fibers, whereas *Albizia* and *Enterolobium* included species with septate fibers and also species with non-septate fibers. The quantitative characteristics of the vessels and the width of rays showed sufficient variation as to be considered important characteristics from a taxonomic point of view. The most common parenchyma type was vasicetric, aliform and confluent. In *Calliandra laxa*, *Prosopis juliflora* and *Zygia longifolia* the main parenchyma type was in wide bands; whereas in *Cedrelinga cateniformis*, the main parenchyma type was thin vasicentric. All species studied, with the exception of *Cedrelinga cateniformis*, presented prismatic crystals in the parenchymatous axials cells. In spite of finding certain anatomical uniformity, it was possible to elaborate a key for the identification of the studied species.

¹ Universidad de Los Andes, Mérida, Venezuela, wleon@ula.ve.

INTRODUCCIÓN

La familia *Fabaceae* (Leguminosae) pertenece al orden Fabales y está constituida por más de 600 géneros y 16000 especies de hierbas, arbustos, árboles y lianas, las cuales se encuentran incluidas en tres subfamilias: *Caesalpinoideae*, *Mimosoideae* y *Papilionoideae* (Mabberley 1990). Algunos sistemas de clasificación le dan rango de familia a las tres subfamilias mencionadas; sin embargo sistemas recientes como APG (2003) mantienen el criterio de considerarla como una sola familia. La *Mimosoideae* es la subfamilia menos numerosa de las *Leguminosae*; según Mabberley (1990) incluye cerca de 60 géneros y más de 3000 especies. Desde el punto de vista económico, son muchas las especies de valor comercial, bien sea por la calidad de su madera, como plantas alimenticias o medicinales. Con relación a la anatomía de maderas, son muchos los estudios que presentan información a nivel de especies, pero muchas veces en trabajos donde combinan diferentes grupos taxonómicos (Kribs 1968, JUNAC 1981, Barajas & León 1989, Mainieri & Peres 1989, Nardi & Edlmann 1992, Barajas *et al.* 1997, Miller & Détienne 2001). También destacan las descripciones a nivel de familia o subfamilia presentadas por Record & Hess (1949), Metcalfe & Chalk (1950), Cumbie (1960), Baretta-Kuipers (1981) y Evans, Gasson & Lewis (2006); así como dentro de algunas tribus, subtribus o géneros pertenecientes a las diferentes subfamilias de las *Leguminosae* (Baretta-Kuipers 1979, 1981, Loureiro & da Silva 1981, Loureiro *et al.* 1983, Chauhan & Dayal 1985, Höhn 1999, Bank & Gasson 2000, Gasson 1994, 1996, 1999, 2000). En Venezuela se han realizado trabajos de gran importancia para las subfamilias *Caesalpinoideae* (Espinoza de P. & Melandri 2006) y *Papilionoideae* (Espinoza de P. & León 2003). Dentro de la subfamilia *Mimosoideae* se ha presentado la descripción de algunas especies en Venezuela y se pueden mencionar las realizadas por Espinoza de P. y Melandri (2000), Pérez (1971) y Corothie (1967).

Son muchas las especies de la subfamilia *Mimosoideae* importantes en Venezuela: desde el punto de vista maderero, *Samanea saman* ha sido

ampliamente utilizada en la industria de la construcción y del mueble; como árboles emblemáticos se tienen a las especies *Prosopis juliflora* (estado Falcón) y *Samanea saman* (estado Aragua); muchas especies del género *Inga* son utilizadas como árbol de sombra para cultivos agrícolas. Sin embargo, a pesar de su importancia, hasta el presente sólo se ha realizado un estudio anatómico que concentre únicamente especies de este grupo taxonómico y fue el realizado por Espinoza de P. & Melandri (2000), donde describen cinco especies. Por esta razón, el presente trabajo tiene como objetivos describir la anatomía xilemática de 31 especies de la subfamilia *Mimosoideae* que crecen en diferentes localidades de Venezuela y elaborar una clave dicotómica para la identificación de las mismas.

MATERIALES Y MÉTODOS

El material de estudio está constituido por muestras de madera de 31 especies, pertenecientes a 17 géneros, de la subfamilia *Mimosoideae* colectadas en diferentes regiones de Venezuela y accedidas en la xiloteca MERW (Tabla 1) del Laboratorio de Anatomía de Maderas de la Universidad de Los Andes (Mérida, Venezuela). Se extrajeron cubos de madera y fueron sometidos a un proceso de ablandamiento en agua caliente durante 4-32 horas, dependiendo del grado de dureza de la madera. Posteriormente se realizó el proceso de corte con un microtomo de deslizamiento para obtener secciones de 20-30 µm de espesor. Para la tinción se utilizó safranina y finalmente, se procedió a la deshidratación, montaje y rotulado del material para estudio microscópico. En la preparación de macerados se sumergieron astillas en una solución de peróxido de hidrógeno y ácido acético glacial (1:1) para ser llevadas a estufa (12 horas, 60 °C) y, posterior a la individualización de fibras y elementos vasculares, se realizó la coloración con safranina y el montaje, utilizando balsamo de Canadá. Para la descripción se siguió lo estipulado por el IAWA Committee (1989), tanto en características cualitativas como cuantitativas. En la toma de fotomicrografías se utilizó una cámara Pentax sx-n acoplada a un microscopio Leica (Modelo Gallen III).

Tabla 1. Especies estudiadas, número de muestra de madera (Xiloteca MERw), muestra botánica (Herbario MER) y procedencia.

Especie	Muestra Xiloteca	Muestra Herbario	Procedencia
<i>Abarema jupunba</i> var. <i>Trapezifolia</i>	X5218 Marcano Berti X6503 Marcano Berti	30-981 Marcano Berti 223 Marcano Berti	Bolívar Bolívar
<i>A. villifera</i>	X5214 Marcano Berti	23-981 Marcano B. <i>et al.</i>	Bolívar
<i>Acacia articulata</i>	X6947 Gámez	417 Gámez	Barinas
<i>A. macracantha</i>	X2696 Ruíz Terán	384 Ruíz Terán	Guárico
<i>A. polyphylla</i>	X2684 Ruíz Terán X2697 Ruíz Terán	363 Ruíz Terán 385 Ruíz Terán	Guárico Guárico
<i>Albizia niopoides</i>	X438 Curran X1190 Curran X3530 Curran X5832	23 Curran --- --- ---	Portuguesa Portuguesa Portuguesa
<i>A. pistaciifolia</i>	X6496 Gámez	414 Gámez	Barinas
<i>Calliandra laxa</i>	X4785 Williams	11137 Williams	
<i>Cedrelinga cateniformis</i>	X5548 Plonczak	---	Amazonas
<i>Enterolobium cyclocarpum</i>	X2690 Ruíz Terán X6363 León	376 Ruíz Terán ---	Guárico Barinas
<i>E. schomburgkii</i>	X5659 León X5660 León X5661 León X5662 León X5663 León	V14-1Bo Hernández <i>et al.</i> V14-2Bo Hernández <i>et al.</i> V14-3Bo Hernández <i>et al.</i> V14-4Bo Hernández <i>et al.</i> V14-5Bo Hernández <i>et al.</i>	Bolívar Bolívar Bolívar Bolívar Bolívar
<i>Inga alba</i>	X5924 Breteler X5925 Breteler X5926 Breteler	4962 Breteler 5058 Breteler 4948 Breteler	Bolívar Bolívar Bolívar
<i>I. edulis</i>	X1043 Ruíz Terán X2576 Marcano Berti X5856 Sánchez	418 Ruíz Terán 332 Marcano Bertí ---	Falcón Amazonas Amazonas
<i>I. ingoides</i>	X2576 Marcano Berti X6519 Marcano Berti	332 Marcano Berti 564 Marcano Berti	Bolívar Bolívar
<i>I. laurina</i>	X6498 Gámez	412 Gámez	Barinas
<i>I. oerstediana</i>	X35 Bascopé X6119 Rondón	66 Lamprecht Rangel <i>et al.</i>	Mérida Mérida

Especie	Muestra Xiloteca	Muestra Herbario	Procedencia
<i>I. splendens</i>	X6032 X6078 X6079		Bolívar Bolívar Bolívar
<i>Newtonia psilostachya</i>	X1761 Conejos X3864 X3896 X4606	95 Conejos A-124 PG-35 ---	Bolívar
<i>Parkia nitida</i>	X4763 Conejos	37 Conejos	Bolívar
<i>P. pendula</i>	X5958	70344 (X-31)	Bolívar
<i>Pentaclethra macroloba</i>	X1794 Marcano Berti X6504 Marcano Berti X6517 Breteler	302 Marcano Berti 74 Marcano Berti 4992 Breteler	Bolívar Bolívar Bolívar
<i>Piptadenia leucoxylon</i>	X1802 MarcanoBerti	330 Marcano Berti	Bolívar
<i>Pithecellobium dulce</i>	X4792 Pérez X6499 Gámez	--- ---	Mérida Mérida
<i>P. pedicellare</i>	X198 Bernardi X6507 Breteler	1452 Bernardi 4989 Breteler	Bolívar Bolívar
<i>P. roseum</i>	X2988 Curran	22 Curran	Distrito Capital
<i>Prosopis juliflora</i>	X6336 León	258 Gámez & Hernández	Mérida
<i>Pseudosamanea guachapele</i>	X2676 Bautista X3711 X5880 Sánchez	204 Bautista PE-77 ---	Barinas Barinas Barinas
<i>Samanea saman</i>	X183 Turner X1902 Huizzi X4575 Gutiérrez	15615 Little 5 Huizzi 196 Gutiérrez	Portuguesa Portuguesa Portuguesa
<i>Stryphnodendron microstachyum</i>	X1789 Marcano Berti	307 Marcano Berti	Bolívar
<i>S. polystachyum</i>	X1501 Conejos X1781 Marcano Berti X4763 Steyermark X6508 Marcano Berti	32 Conejos 298 Marcano Berti 86433 Steyermark 546 Marcano Berti	Bolívar Bolívar Bolívar Bolívar
<i>Zygia longifolia</i>	X6501 Gámez X6522 Gámez	413 Gámez	Barinas Barinas

RESULTADOS

Abarema jupunba* var. *trapezifolia (Vahl) Barneby & J. W. Grimes. (Figura 1a); ***A. villifera*** (Ducke) Barneby & J. W. Grimes

Madera con albura de color amarillo claro, sin transición entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano. Grano inclinado a entrecruzado. Textura mediana. Moderadamente dura y pesada.

Anillos de crecimiento no definidos. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-8). Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, diminutas a pequeñas, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma presentes. Fibras no septadas, paredes exclusivamente delgadas (*A. villifera*) o delgadas a medianas (*A. jupunba* var. *trapezifolia*), punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso (*A. jupunba* var. *trapezifolia*), ocasionalmente en islas dispersas (X6503, X6520), paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente, fusiforme y en series de 2-4 células; ocasionalmente hasta 6 células en *A. jupunba* var. *trapezifolia*. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes, ocasionalmente algunas cámaras vacías (*A. jupunba* var. *trapezifolia*); un cristal por cámara, ocasionalmente 2.

Acacia articulata Ducke (Figura 2a); ***A. macracantha*** Humb. & Bonpl. ex Willd (Figura 2b); ***A. polyphylla*** DC (Figura 2c).

Madera con albura amarilla a blanco-amarillento; duramen color marrón con transición abrupta albura-duramen (*A. macracantha*). Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano. Grano recto a inclinado. Textura mediana. Moderadamente dura y pesada a dura y pesada.

Anillos de crecimiento indistintos (*A. articulata*) a definidos por reducción del diámetro radial de las fibras (*A. macracantha*) o parénquima marginal

(*A. polyphylla*). Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-5), algunos arracimados, platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas y poligonales, pequeñas a medianas, ornadas (*A. polyphylla*). Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Fibras no septadas, paredes medianas a gruesas. Parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente; marginal (*A. polyphylla*); fusiforme (*A. macracantha*, *A. polyphylla*) y en series de 2-4 células; hasta 7 células en *A. articulata*. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes, pudiendo llegar a formar idioblastos (*A. macracantha*); un cristal por cámara.

Albizia niopoides (Spruce ex Benth.) Burkart. (Figura 1b); ***A. pistaciifolia*** Barneby & J.W. Grimes.

Madera con albura de color amarillo, sin transición entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre bajo. Grano inclinado a entrecruzado. Textura mediana. Moderadamente dura y pesada a dura y pesada.

Anillos de crecimiento indistintos a ligeramente definidos por reducción del diámetro radial de las fibras (*A. niopoides*, X3530). Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-6), algunos arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, aberturas coalescentes, diminutas a pequeñas en *A. niopoides*, pequeñas a medianas en *A. pistaciifolia*, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Fibras septadas y no septadas (*A. niopoides*) a exclusivamente no septadas (*A. pistaciifolia*), paredes medianas a gruesas, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente; en series de 2-4 (-6) células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes; un cristal por cámara.

***Calliandra laxa* (Willd.) Benth. (Figura 3a).**

Madera de color marrón claro, sin transición entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre bajo. Grano inclinado a entrecruzado. Textura mediana. Dura y pesada.

Anillos de crecimiento ligeramente definidos por reducción del diámetro radial de las fibras y bandas cristalíferas de parénquima. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-5, arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares

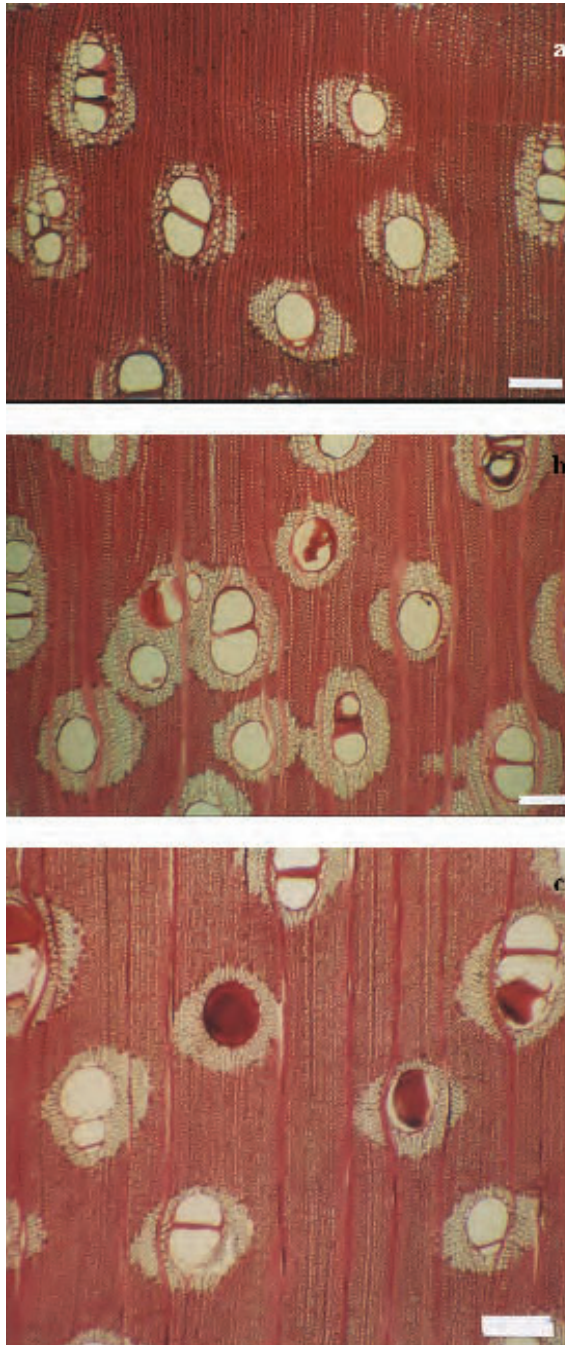


Figura 1. Sección transversal de *Abarema jupunba* var. *trapezifolia* (a), *Albizia niopoides* (b) y *Enterolobium schomburgkii* (c) (barra = 300 µm).

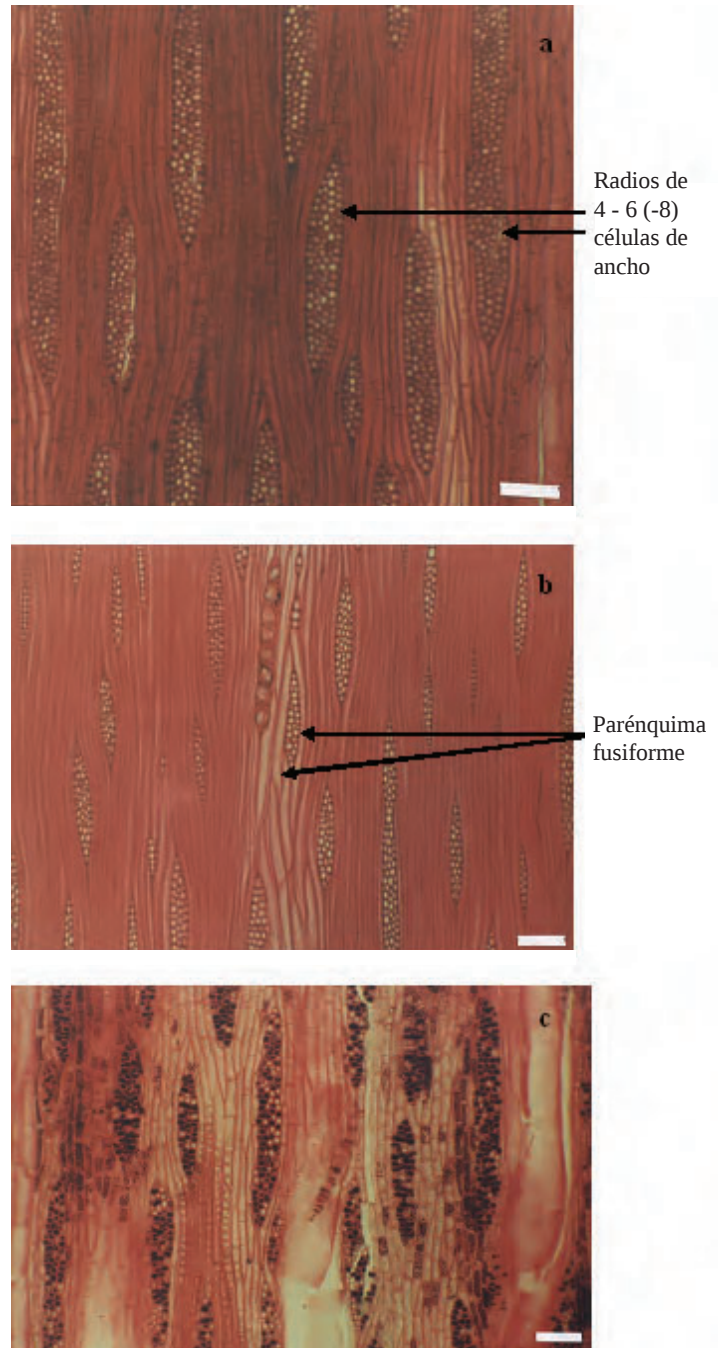


Figura 2. Sección tangencial de *Acacia articulata* (a), *A. macracantha* (b) y *A. polyphylla* (c) (barra = 100 µm).

alternas, circulares a ovaladas, diminutas, orna-
das. Punteaduras radiovasculares similares a las
intervasculares. Fibras no septadas, paredes muy
gruesas, punteaduras indistintamente areoladas.
Parénquima en bandas con más de tres células de
ancho; en series de 2-4 células. Radios homocelu-
lares de células procumbentes. Cristales prismáti-
cos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y
abundantes; un cristal por cámara.

Cedrelinga cateniformis (Ducke) Ducke. (Figura
4a, 4b y 4c).

Madera de color marrón claro, sin transición entre
albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lus-
tre mediano a alto. Grano inclinado a entrecruzado.
Textura mediana a gruesa. Moderadamente dura y
pesada.

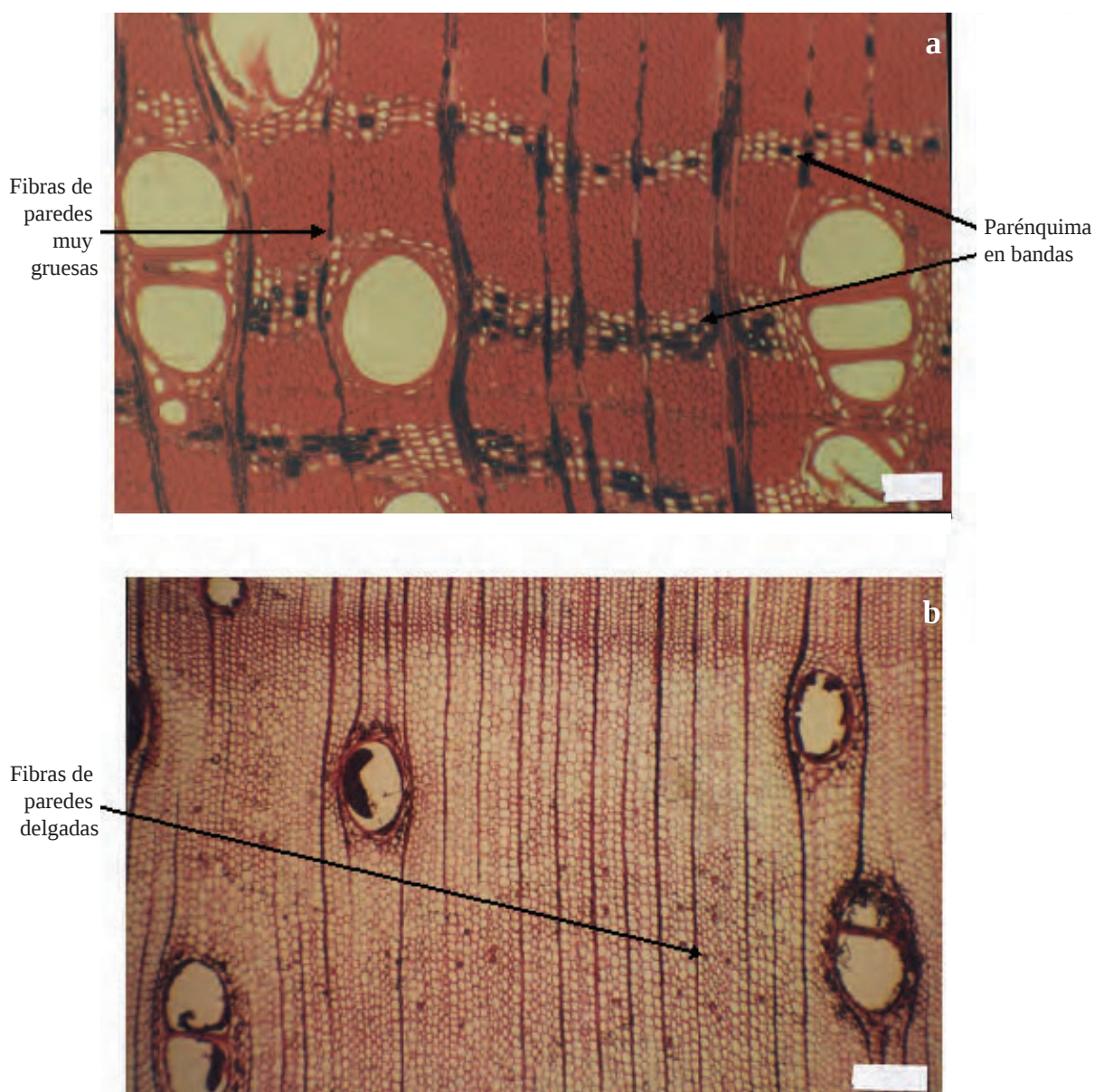


Figura 3. Sección transversal de *Calliandra laxa* (a) y *Enterolobium cyclocarpum* (b) (barra = 300 µm).

Anillos de crecimiento indistintos. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-4 (-7). Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, medianas a grandes, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma

en los poros. Fibras no septadas, paredes delgadas, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso y, predominantemente, paratraqueal vasicéntrico delgado; en series de 4-5 (-8) células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales ausentes, abundantes cámaras vacías en parénquima axial.

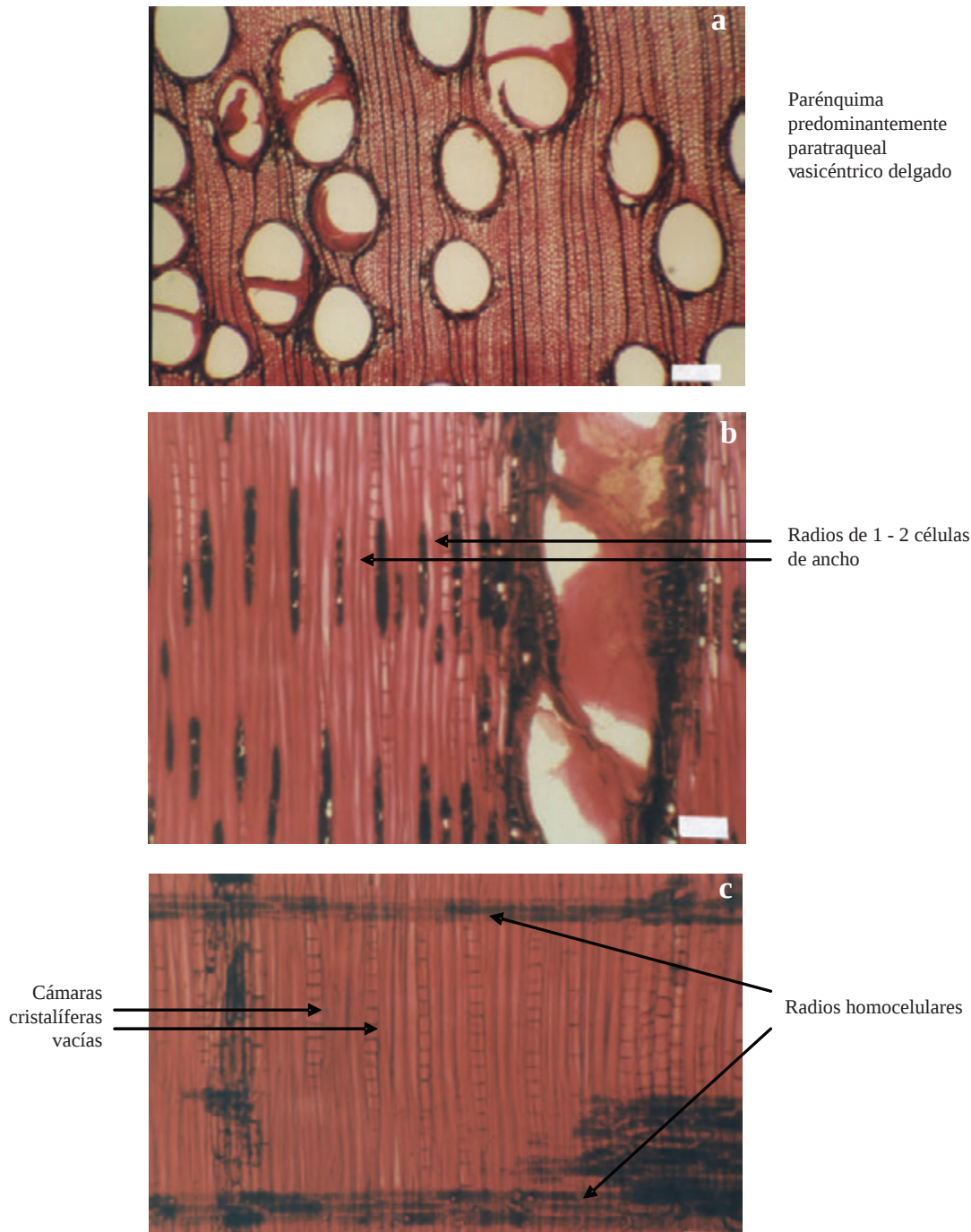


Figura 4: *Cedrelinga cateniformis*. Sección transversal (a), tangencial (b) y radial (c) (Barra = 300 μ m en a, 100 μ m en b,c).

Enterolobium cyclocarpum (Jacq.) Griseb. (Figura 3b); ***E. schomburgkii*** Benth. (Figura 1c).

Madera con albura de color amarillo. Olor y sabor no distintivo. Lustre bajo a mediano. Grano recto a inclinado (*E. cyclocarpum*) a entrecruzado (*E. schomburgkii*). Textura mediana. Blanda y liviana (*E. cyclocarpum*) hasta muy dura y pesada (*E. schomburgkii*).

Anillos de crecimiento indistintos (*E. cyclocarpum*) o definidos por estrechas zonas donde se presenta una reducción del diámetro radial de las fibras (*E. schomburgkii*). Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, en *E. cyclocarpum* solitarios y múltiples radiales de 2, predominantemente solitarios; en *E. schomburgkii* solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-5). Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, medianas en *E. cyclocarpum*, diminutas a pequeñas en *E. schomburgkii*, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma en los poros. Fibras no septadas, paredes muy delgadas (*E. cyclocarpum*, X2690), delgadas a medianas (*E. cyclocarpum*, X6363) y gruesas a muy gruesas (*E. schomburgkii*), punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso (*E. schomburgkii*, poco), paratraqueal vasicéntrico ancho, confluyente; en series de 2-4 células; ocasionalmente hasta 6 células (*E. schomburgkii*). Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas, abundantes; algunas cámaras vacías (*E. schomburgkii*).

Inga alba (Sw.) Willd. (Figuras 5a, 5b y 5c); ***I. edulis*** Mart.; ***I. ingoides*** (Rich.) Willd.; ***I. laurina*** (Sw.) Willd.; ***I. oerstediana***, Benth.; ***I. splendens***, Willd.

Madera con albura de color amarillo, amarillo claro a crema rosáceo, sin transición entre albura y duramen en *I. edulis*, *I. ingoides*, *I. laurina* e *I. oerstediana*; duramen marrón a marrón claro en *I. alba* e *I. splendens*. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano. Grano recto a inclinado (*I. alba*, *I. edulis*, *I. splendens*), entrecruzado (*I. alba*, *I. ingoides*, *I. laurina*, *I. oerstediana*). Textura mediana.

Moderadamente dura y pesada (*I. alba*, *I. splendens*) a dura y pesada (*I. laurina*, *I. oerstediana*) o blanda y liviana (*I. ingoides*) a moderadamente dura y pesada (*I. edulis*).

Anillos de crecimiento indistintos a ocasionalmente definidos por reducción de diámetro radial de las fibras y presencia de banda parenquimática cristalífera (*I. ingoides*). Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-5-8), ocasionalmente arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, ocasionalmente con aberturas coalescentes, pequeñas a medianas, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma en los poros. Fibras comúnmente septadas; septadas y no septadas en *I. laurina*, paredes delgadas a medianas en *I. alba*, *I. edulis*, *I. ingoides*, delgadas a gruesas en *I. oerstediana*, medianas a ocasionalmente gruesas en *I. splendens* y exclusivamente gruesas en *I. laurina*, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso (*I. alba*, X5924) y en islas dispersas (*I. alba*, *I. ingoides*, *I. splendens*), paratraqueal vasicéntrico ancho, ali-forme de ala corta, confluyente; fusiforme (poco) y series de 2-4 (-5) células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos formando series parenquimáticas cristalíferas largas y desde pocas hasta abundantes.

Newtonia psilostachya (DC) Brenan

Madera con albura marrón amarillenta y duramen marrón, transición abrupta entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano a alto. Grano entrecruzado. Textura fina. Dura y pesada.

Anillos de crecimiento definidos por reducción del diámetro radial y engrosamiento de las paredes de las fibras. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-5), ocasionalmente arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, pequeñas a medianas, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma presentes. Fibras no septadas, paredes medianas

a gruesas, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente, unilateral, ocasionalmente apotraqueal difuso (X3896), en series

de 2-4 células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes; un cristal por cámara.

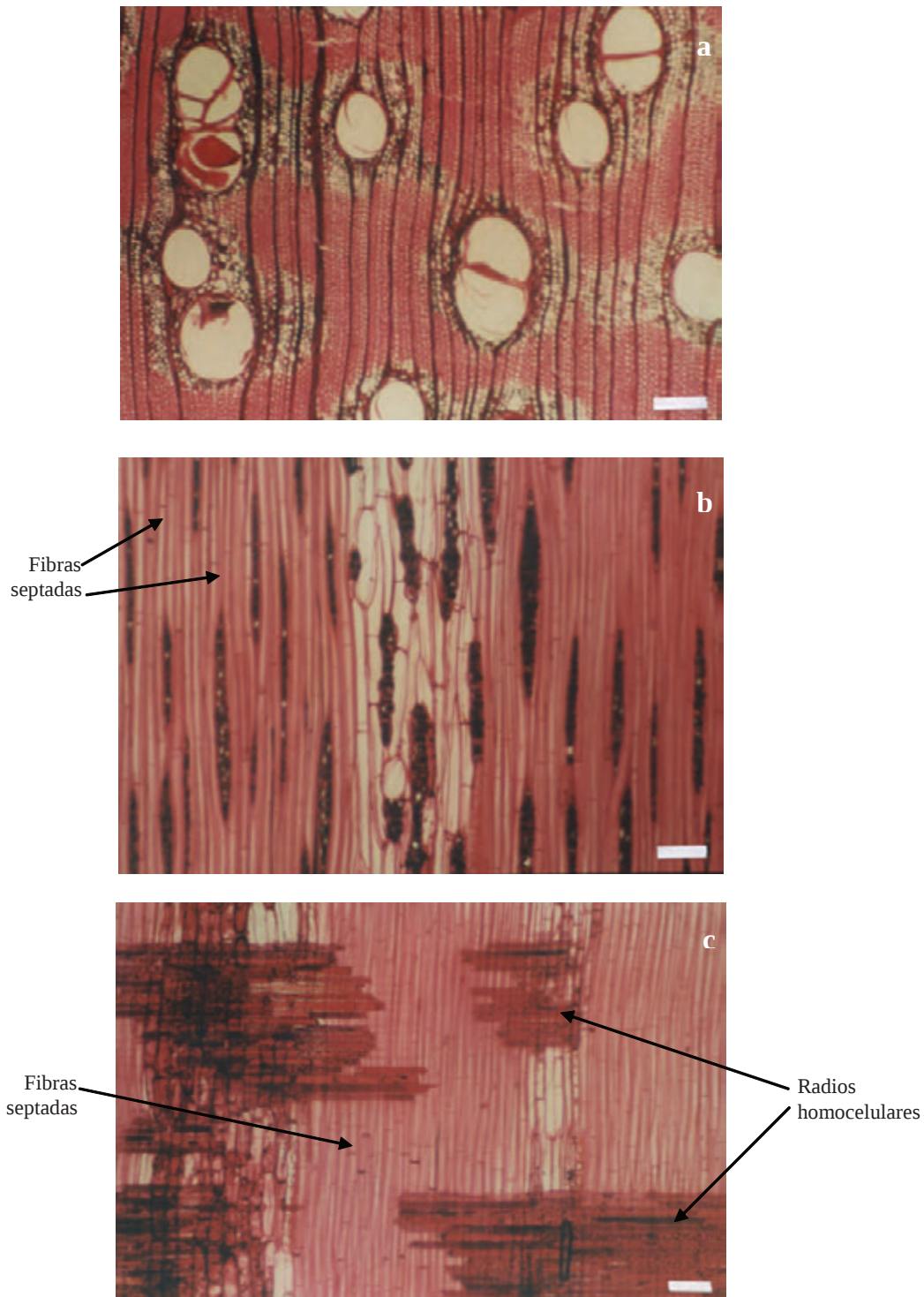


Figura 5. Sección transversal (a), tangencial (b) y radial (c) de *Inga alba* (barra = 300 μ m en a, 100 μ m en b,c).

Parkia nitida Miq.; ***P. pendula*** (Willd.) Benth. ex Walp.

Madera de color amarillo, sin transición entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano a alto. Grano recto a inclinado. Textura mediana. Blanda y liviana.

Anillos de crecimiento definidos (*P. pendula*) a ligeramente definidos (*P. nitida*) por estrecha zona con reducción de diámetro radial de las fibras. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3, algunos arracimados (*P. nitida*). Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, medianas, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma en los poros. Fibras no septadas, paredes muy delgadas (*P. nitida*) a delgadas (*P. pendula*), punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso (*P. nitida*), paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente, fusiforme (poco, *P. nitida*) y en series de 2-4 células (*P. nitida*) o (2-) 4-6 células (*P. pendula*). Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes, principalmente en el parénquima difuso; un cristal por cámara.

Pentaclethra maculosa (Willd.) Kuntze (Figura 6a).

Madera con albura de color amarillo y duramen marrón, transición abrupta entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano. Grano recto. Textura fina a mediana. Moderadamente dura y pesada a dura y pesada.

Anillos de crecimiento definidos por parénquima marginal, reducción del diámetro radial y engrosamiento de las paredes de las fibras. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-6), ocasionalmente arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, diminutas a pequeñas, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma presentes. Fibras no septadas, paredes delgadas a gruesas, punteaduras

indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso con algunas islas apotraqueales dispersas, paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente, marginal, fusiforme y en series de 2-4 (-6) células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes; un cristal por cámara.

Piptadenia leucoxylon Barneby & J. W. Grimes.

Madera de color amarillo, sin transición entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre bajo. Grano recto a inclinado. Textura fina. Moderadamente dura y pesada.

Anillos de crecimiento definidos por reducción del diámetro radial y engrosamiento de las paredes de las fibras junto con estrechas y discontinuas bandas de parénquima marginal. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-5 (-7), arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, pequeñas a medianas, no ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Fibras no septadas, paredes medianas a gruesas, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente, unilateral, estrechas bandas marginales, fusiforme y en series de 2-4 células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes; un cristal por cámara.

Pithecellobium dulce (Roxb.) Benth.; ***P. jupunba*** (Willd.) Urb.; ***P. pedicellare*** (DC.) Benth.; ***P. roseum*** (Vahl) Barneby & J. W. Grimes

Madera con albura crema amarillento a crema rosáceo y duramen marrón rojizo, transición gradual entre albura y duramen en *P. pedicellare* y abrupta en *P. dulce* y *P. roseum*. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano a alto. Grano recto a inclinado o entrecruzado (*P. jupunba*, *P. roseum*). Textura mediana. Moderadamente dura y pesada a dura y pesada; blanda y liviana en *P. jupunba*.

Anillos de crecimiento indistintos a definidos por reducción del diámetro radial de las fibras. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2; hasta 3 en *P. dulce*, *P. jupunba*, *P. pedicellare* y hasta 4 en *P.*

roseum. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, ocasionalmente poligonales en *P. dulce*, diminutas en *P. pedicellare* y *P. jupunba*, y medianas en *P. dulce*, *P. roseum*; ornadas. Punteaduras radiovasculares

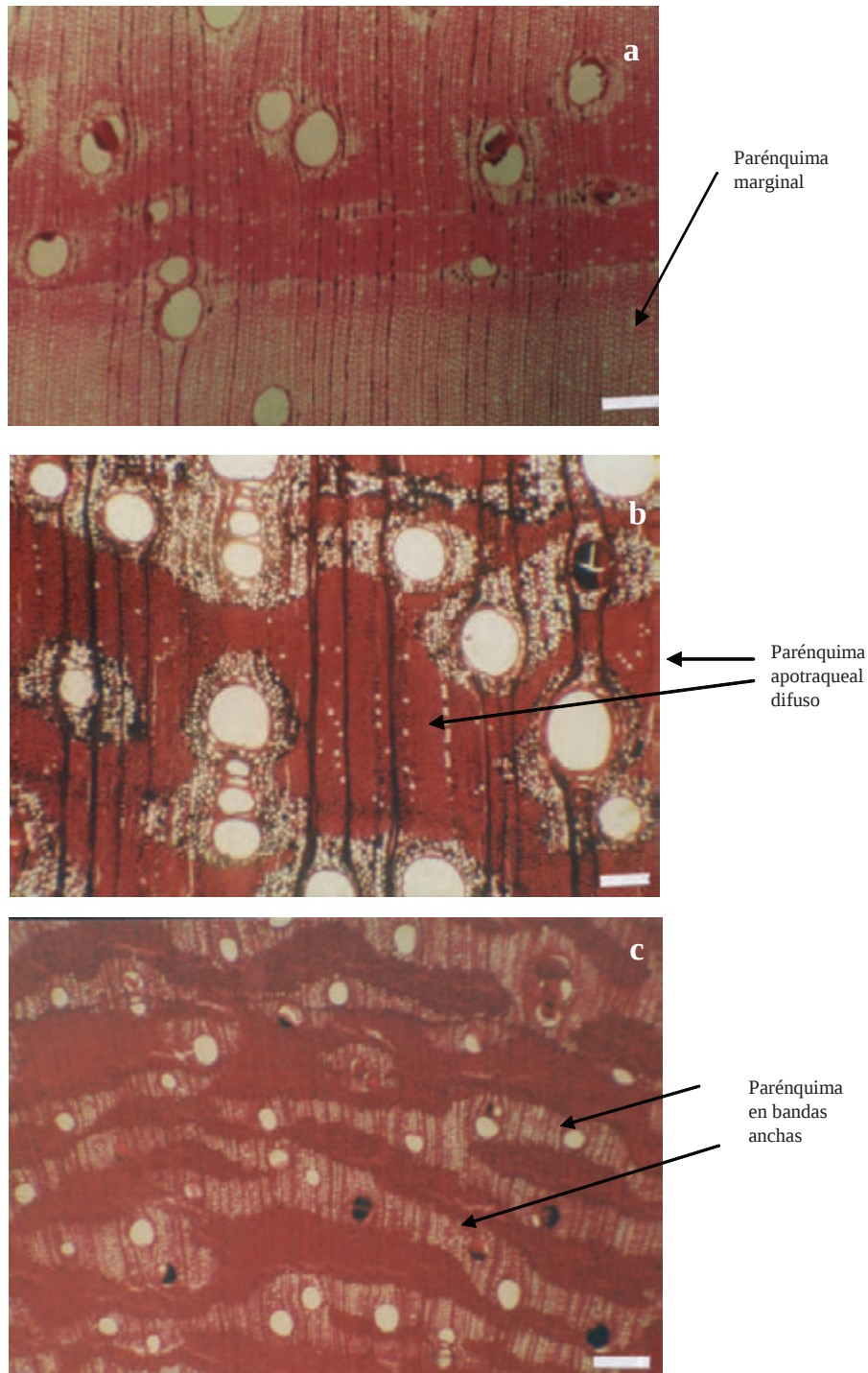


Figura 6. Sección transversal de *Pentaclethra macroloba* (a), *Samanea saman* (b) y *Zygia longifolia* (c) (barra = 300 μm).

similares a las intervasculares. Fibras no septadas, paredes delgadas en *P. jupunba*, delgadas a moderadamente gruesas en *P. pedicellare*, medianas a gruesas en *P. dulce*, gruesas a muy gruesas en *P. roseum*; punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente, ocasionalmente algunas islas apotraqueales dispersas (*P. dulce*, X4792), unilateral y bandas anchas en *P. roseum*; fusiforme y en series de 2-4 células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes; un cristal por cámara; ocasionalmente 2 (*P. jupunba*).

***Prosopis juliflora* (Sw.) DC**

Madera con albura amarilla y duramen marrón oscuro. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano. Grano entrecruzado. Textura fina a mediana. Dura y pesada a muy dura y pesada.

Anillos de crecimiento no definidos. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-4, arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, pequeñas a medianas, no ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma presentes. Fibras no septadas, paredes muy gruesas, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso (poco), paratraqueal aliforme de ala corta, confluyente, predominantemente en bandas con más de tres células de ancho, fusiforme (abundante) y en series de 2 (-4) células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes; un cristal por cámara.

***Pseudosamanea guachapele* (Kunth) Harms.**

Madera con duramen marrón. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano a alto. Grano entrecruzado. Textura mediana. Moderadamente dura y pesada a dura y pesada.

Anillos de crecimiento definidos por reducción del diámetro radial y engrosamiento de las paredes de las fibras, ocasionalmente por células parenquimáticas

cristalíferas (X2676). Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-6), ocasionalmente arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, ocasionalmente poligonales (X3711), pequeñas a medianas, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma presentes. Fibras no septadas, paredes medianas a gruesas (delgadas en X3711), punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente, ocasionalmente apotraqueal difuso y en islas dispersas, fusiforme (poco) y en series de 2-4 células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes; un cristal por cámara, ocasionalmente dos (X3711).

***Samanea saman* (Jacq.) Merr. (Figura 6b).**

Madera con albura de color amarillo y duramen marrón, transición abrupta entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano. Grano inclinado a entrecruzado. Textura mediana. Moderadamente dura y pesada a dura y pesada.

Anillos de crecimiento no definidos. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-4 (-6). Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, medianas, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma presentes. Fibras no septadas, paredes medianas a moderadamente gruesas, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso, paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta, confluyente; en series de 2-4 (-6) células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes; un cristal por cámara.

***Stryphnodendron microstachyum* Poepp.; *S. polystachyum* (Miq.) Kleinhoonte**

Madera con albura amarilla y duramen marrón (*S. polystachyum*) a marrón rosáceo (*S. microstachyum*). Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano. Grano recto a inclinado, hasta entrecruzado en

S. polystachyum. Textura fina. Blanda y liviana a moderadamente dura y pesada.

Anillos de crecimiento no definidos a ligeramente definidos por reducción de diámetro radial de las fibras. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-4) en *S. polystachyum*, 2-5 en *S. microstachyum*, arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, medianas (*S. microstachyum*) o pequeñas a medianas (*S. polystachyum*), ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma presentes en los poros. Fibras no septadas, paredes delgadas a gruesas, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima apotraqueal difuso, paratraqueal vasicéntrico delgado y ancho, aliforme de ala corta; presencia de bandas con más de tres células de ancho y marginales en *S. polystachyum* (X1781); fusiforme (poco) y en series de 2-4 células. Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas, largas y abundantes, predominantemente en el parénquima difuso; un cristal por cámara, ocasionalmente 2 (*S. polystachyum*).

Zygia longifolia (Humb. & Bonpl. ex Willd.) Britton & Rose (Figura 6c).

Madera de color amarillo, sin transición entre albura y duramen. Olor y sabor no distintivo. Lustre mediano. Grano inclinado a entrecruzado. Textura moderadamente gruesa. Dura y pesada.

Anillos de crecimiento no definidos. Porosidad difusa. Poros sin patrón definido de disposición, solitarios y múltiples radiales de 2-3 (-5), ocasionalmente arracimados. Platinas de perforación simples. Punteaduras intervasculares alternas, circulares a ovaladas, diminutas a pequeñas, ornadas. Punteaduras radiovasculares similares a las intervasculares. Depósitos de goma presentes, abundantes. Fibras no septadas, paredes gruesas a muy gruesas, punteaduras indistintamente areoladas. Parénquima en bandas anchas abundantes, ocasionalmente vasicéntrico ancho y aliforme de ala corta; fusiforme (poco) y en series de 2-4 células.

Radios homocelulares de células procumbentes. Cristales prismáticos en series parenquimáticas cristalíferas; un cristal por cámara.

En las Tablas 2 y 3 se presentan los resultados correspondientes a características cuantitativas de vasos, fibras y radios.

Las diferentes especies estudiadas muestran una estructura anatómica bastante uniforme entre sí en algunas características. La composición de los radios y las características de los cristales fueron las que mantuvieron mayor uniformidad y en todo el material se presentaron radios exclusivamente homocelulares de células procumbentes (Figuras 4c y 5c), mientras que los cristales fueron sólo de tipo prismático, presentándose en forma de series parenquimáticas cristalíferas, generalmente largas y abundantes. Con respecto al parénquima axial, aunque lo más común fue la presencia de parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho combinado aliforme de ala corta y confluyente (Figuras 1a, 1b, 1c, 5a, 6a y 6b), se observó la presencia de otros tipos de parénquima como apotraqueal (difuso en islas dispersas) (Figura 6b) bandas anchas (Figuras 3a y 6c) y ocasionalmente marginal (Figura 6a). En relación a los vasos se presentó una notable uniformidad entre las especies estudiadas y las principales variaciones se remiten a características dimensionales (diámetro de vasos, diámetro de punteaduras, frecuencia de vasos).

A pesar de la homogeneidad estructural, se observaron algunas características que permiten establecer grupos, siendo una de las más notables la presencia o ausencia de septas en las fibras: en el género *Inga* se presentó, de manera constante, el desarrollo de fibras septadas (Figuras 5b y 5c), al igual que en las especies *Albizia niopoides* y *Enterolobium schomburgkii*. Otra característica importante fue el ancho de los radios, el cual varió desde exclusiva o predominantemente uniseriado hasta radios de 5 células de ancho. Respecto al parénquima axial, lo común fue la presencia de parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho combinado con aliforme y confluyente. Sin embargo, en *Calliandra laxa* (Figura 3a) y *Zygia longifolia* (Figura 6c) se observó parénquima exclusivamente en bandas anchas,

mientras que en *Cedrelinga cateniformis* (Figura 4a) se presentó parénquima predominantemente paratraqueal vasicéntrico delgado. Adicionalmente, en 11 especies se observó, en baja proporción, la presencia de parénquima apotraqueal, bien sea de forma difusa o como islas dispersas. El grosor de paredes de las fibras también mostró un amplio rango de variación, pudiendo encontrarse especies

con fibras de paredes muy delgadas o delgadas (Figura 3b) hasta especies con fibras de paredes gruesas a muy gruesas (Figura 3a). Es notable indicar que dicha variación se observó entre especies de un mismo género, tal como fue el caso de *Enterolobium*. La variación existente en algunas características permitió elaborar la siguiente clave de identificación:

- 1 a. Fibras septadas presentes2
- b. Fibras septadas ausentes6
- 2 a. Punteaduras intervasculares diminutas presentes3
- b. Punteaduras intervasculares diminutas ausentes4
- 3 a. Fibras de paredes gruesas a muy gruesas, parénquima apotraqueal difuso presente
..... *Enterolobium schomburgkii*
- b. Fibras de paredes medianas a gruesas, parénquima exclusivamente de tipo paratraqueal *Albizia niopoides*
- 4 a. Fibras septadas y no septadas *Inga laurina*
- b. Fibras exclusivamente septadas5
- 5 a. Parénquima apotraqueal en islas dispersas presente *Inga alba*, *I. ingoides*, *I. splendens*
- b. Parénquima apotraqueal en islas dispersas ausente *I. edulis*, *I. oerstediana*
- 6 a. Parénquima exclusiva o predominantemente en bandas anchas7
- b. Parénquima en bandas anchas ausente o combinado con otro tipo9
- 7 a. Radios exclusivamente uniseriados *Zygia longifolia*
- b. Radios predominantemente con más de una célula de ancho8
- 8 a. Parénquima fusiforme abundante *Prosopis juliflora*
- b. Parénquima fusiforme ausente *Calliandra laxa*
- 9 a. Parénquima predominantemente vasicéntrico delgado, cristales ausentes *Cedrelinga cateniformis*
- b. Parénquima predominantemente vasicéntrico ancho, aliforme, confluyente; cristales presentes 10
- 10 a. Radios exclusiva o predominantemente uniseriados 11
- b. Radios predominantemente con más de una célula de ancho 18
- 11 a. Parénquima unilateral presente 12
- b. Parénquima unilateral ausente 14
- 12 a. Parénquima en bandas anchas ausente *Pithecellobium roseum*
- b. Parénquima en bandas anchas ausente 13
- 13 a. Poros pequeños (diámetro promedio < 100 µm.), parénquima marginal presente, radios exclusivamente uniseriados *Piptadenia leucoxylon*
- b. Poros medianos (diámetro promedio de 100-200 µm.), parénquima marginal ausente, radios de 1-2 células de ancho, predominantemente uniseriados *Newtonia psilostachya*

14 a. Anillos de crecimiento no definidos, fibras exclusivamente de paredes delgadas	<i>Abarema villifera</i>
b. Anillos de crecimiento definidos a ligeramente definidos, fibras de paredes medianas y/o gruesas presentes	15
15 a. Punteaduras intervasculares con diámetro de 8,75-10 μm	<i>Stryphnodendron microstachyum</i>
b. Punteaduras intervasculares con diámetro menor de 7,5 μm	16
16 a. Parénquima marginal presente	<i>Pentaclethra macroloba</i>
b. Parénquima marginal ausente	17
17 a. Punteaduras intervasculares diminutas, parénquima apotraqueal ausente ..	<i>Pithecellobium pedicellare</i>
b. Punteaduras intervasculares pequeñas a medianas, parénquima apotraqueal difuso y en islas dispersas presente	<i>Pseudosamanea guachapele</i>
18 a. Frecuencia de poros mayor o igual a 8 poros/ mm^2	19
b. Frecuencia de poros menor o igual a 7 poros por mm^2	22
19 a. Radios hasta de 4 células de ancho, poros con diámetro promedio inferior a 100 μm . <i>Albizia pistaciifolia</i>	
b. Radios de 5 (-6) células de ancho presentes, poros con diámetro promedio superior a 100 μm	20
20 a. Parénquima marginal presente	<i>Acacia polyphylla</i>
b. Parénquima marginal ausente	21
21 a. Parénquima predominantemente en series de 4-7 células	<i>Acacia articulata</i>
b. Parénquima predominantemente en series de 2 células	<i>Acacia macracantha</i>
22 a. Punteaduras intervasculares diminutas a pequeñas	<i>Abarema jupunba</i> var. <i>trapezifolia</i>
b. Punteaduras medianas presentes	23
23 a. Parénquima apotraqueal presente	24
b. Parénquima apotraqueal ausente	27
24 a. Fibras con paredes muy delgadas	<i>Parkia nitida</i>
b. Fibras con paredes desde delgadas hasta gruesas	25
25 a. Parénquima fusiforme presente	26
b. Parénquima fusiforme ausente	<i>Samanea saman</i>
26 a. Parénquima apotraqueal en islas dispersas presente	<i>Pithecellobium dulce</i>
b. Parénquima apotraqueal en islas dispersas ausente	<i>Stryphnodendron polystachium</i>
27 a. Anillos de crecimiento indistintos, radios de 1-2 células de ancho, parénquima en series de 2-4 células	<i>Enterolobium cyclocarpum</i>
b. Anillos de crecimiento definidos, radios de 1-5 células de ancho, parénquima en series de (2-) 4-6 células	<i>Parkia pendula</i>

Tabla 2. Características cuantitativas de los vasos (poros/mm², diámetro de poros, longitud de elementos vasculares, diámetro de punteaduras) para las especies estudiadas.

Especie	Poros/mm ²	Diámetro de poros (μm)	Longitud de elementos vasculares (μm)	Diámetro de punteaduras (μm)
<i>Abarema jupunba</i> var. <i>Trapezifolia</i>	3-4	(135-) 189-206 (-255)	(210-) 381-502 (-810)	(2,5-) 3,75-5
<i>A. villifera</i>	5	(105-) 134 (-170)	(200-) 388 (-610)	3,75-5
<i>Acacia articulata</i>	11	(100-) 144 (-200)	(155-) 248 (-390)	6,25-7,5 (-8,75)
<i>A. macracantha</i>	10	(100-) 128 (-180)	(175-) 261 (-380)	7,5-8,75 (10)
<i>A. polyphylla</i>	8-29	(85-) 112-133 (-180)	(150-) 243-239 (-370)	6,25-7,5 (-8,75)
<i>Albizia niopoides</i>	4-7	(105-) 127-204 (-260)	(185-) 335-372 (-530)	3,75-5 (-6,25)
<i>A. pistaciifolia</i>	10	(75-) 94 (-120)	(170-) 312 (-410)	6,25-7,5
<i>Calliandra laxa</i>	11	(110-) 148 (-175)	(170-) 337 (-520)	3,75-5
<i>Cedrelinga cateniformes</i>	2	(290-) 400 (-465)	(275-) 410 (-570)	8,75-10 (-11,25)
<i>Enterolobium cyclocarpum</i>	1	(130-) 164-222 (-260)	(165-) 277-311 (-475)	7,5-8,75
<i>E. schomburgkii</i>	3-5	(130-) 202-217 (-300)	(185-) 329-378 (-575)	3,75-6,25
<i>Inga alba</i>	1-3	(165-) 227-271 (-335)	(240-) 389-435 (-620)	6,25-8,75
<i>I. edulis</i>	2-7	(110-) 177-232 (-270)	(225-) 340-400 (-630)	6,25-7,5 (-8,75)
<i>Inga ingoides</i>	3-4	(155-) 225-268 (-345)	(230-) 434-436 (-635)	6,25-8,75
<i>I. laurina</i>	3	(100-) 146 (-180)	(200-) 316 (-480)	
<i>I. oerstediana</i>	3-5	(130-) 174-189 (-250)	(165-) 292-305 (-470)	6,25 (-7,5)
<i>I. splendens</i>	2-6	(160-) 226-267 (-360)	(180-) 411-440 (-630)	5-6,25 (-8,75)
<i>Newtonia psilostachya</i>	6-10	(100-) 136-175 (-225)	(160-) 309-350 (-610)	(3,75-) 5-7,5
<i>Parkia nitida</i>	2	(120-) 179 (-250)	(210-) 367 (-570)	7,5-8,75 (-10)
<i>P. pendula</i>	1	(170-) 231 (-280)	(225-) 360 (-470)	(6,25) 7,5-10
<i>Pentaclethra macroloba</i>	3-7	(140-) 178-189 (-260)	(190-) 308-384 (-555)	2,5-5
<i>Piptadenia leucoxylon</i>	58	(65-) 79 (-95)	(185-) 340 (-455)	6,25-8,75
<i>Pithecellobium dulce</i>	5-6	(105-) 137-164 (-200)	(140-) 225-257 (-355)	(6,25-) 7,5-8,75 (-10)
<i>P. pedicellare</i>	2-3	(115-) 155-168 (-220)	(215-) 392-470 (-730)	3,75 (-5)
<i>P. roseum</i>		(75-) 93 (-120)	(175-) 230 (-305)	(5-) 6,25-7,5
<i>Prosopis juliflora</i>	10	(105-) 159 (-190)	(120-) 189 (-255)	6,25-7,5
<i>Pseudosamanea guachapele</i>	2-4	(100-) 127-243 (-325)	(140-) 212-259 (-370)	5-7,5
<i>Samanea saman</i>	3-5	(160-) 243-249 (-330)	(155-) 228-285 (-385)	7,5-10
<i>Stryphnodendron microstachyum</i>	5	(150-) 233 (-300)	(205-) 338 (-455)	8,75-10
<i>S. polystachyum</i>	3-7	(110-) 148-296 (-415)	(210-) 360-429 (-630)	6,25-8,75 (-10)
<i>Zygia longifolia</i>	10-12	(70-) 98 (-140)	(160-) 264-289 (-430)	3,75-6,25

Tabla 3. Características cuantitativas de las fibras (longitud) y radios (frecuencia, ancho y altura) para las especies estudiadas.

Especie	Longitud de fibras (μm)	Radios / mm	Ancho de radios (número de células)	Altura de Radios (μm)
<i>Abarema jupunba</i> var. <i>Trapezifolia</i>	(1130-) 1462-1530 (-2000)	3-7	1-2 (-3)	(170-) 253-342 (-460)
<i>A. villifera</i>	(1150-) 1460 (-1770)	4-7	1	(150-) 200 (-300)
<i>Acacia articulata</i>	(1040-) 1256 (-1475)	4-7	4-6 (-8)	(250-) 592 (-1060)
<i>A. macracantha</i>	(1020-) 1254 (-1470)	4-8	1-5, predom. 3	(240-) 353 (-600)
<i>A. polyphylla</i>	(900-) 1166-1255 (-1405)	4-7	1-5, predom. 3-4	(300-) 453-480 (-755)
<i>A. niopoides</i>	(910-) 1126-1286 (-1580)	4-7	(1-) 3-4 (-5)	(170-) 234-340 (-470)
<i>A. pistaciifolia</i>	(990-) 1175 (-1360)	4-8	(2-) 3-4	(150-) 187 (-260)
<i>Calliandra laxa</i>	(1150-) 1330 (-1520)	4-7	1-4	(425-) 622 (-1040)
<i>Cedrelinga cateniformis</i>	(1030-) 1345 (-1725)	8-15	1-2	(190-) 262 (-310)
<i>Enterolobium cyclocarpum</i>	(900-) 1100-1388 (-1810)	4-9	1-2 (X2690), (1-) 3-4	(180-) 251-272 (-365)
<i>E. schomburgkii</i>	(1080-) 1345-1510 (-1730)	(4-) 5-8	1-4, predom. 2-3	(170-) 249-291 (-400)
<i>Inga alba</i>	(1030-) 1410-1520 (-1955)	5-12	1-3, predom. 2	(170-) 279-307 (-455)
<i>I. edulis</i>	(900-) 1058-1485 (-1840)	4-7 (-9)	(1-) 2-3	(185-) 301-364 (-580)
<i>I. ingoides</i>	(1120-) 1397-1486 (-1940)	4-9	1-3, predom. 2	(180-) 315-410 (-580)
<i>I. laurina</i>	(1100-) 1366 (-1800)	8-12	1-3	(200-) 305 (-400)
<i>I. oerstediana</i>	(990-) 1177-1551 (-2050)	4-8	(1-) 2-3	(200-) 314-317 (-480)
<i>I. splendens</i>	(1150-) 1531-1634 (-1940)	5-10	(1-) 2-3 (-4)	(215-) 285-462 (-755)
<i>Newtonia psilostachya</i>	(850-) 1088-1181 (-1400)	5-10 (-13)	1-2, predom. 1	(150-) 193-264 (-330)
<i>Parkia nitida</i>	(1120-) 1310 (-1540)	(4-) 6-8 (-9)	1-3	(230-) 402 (-520)
<i>P. pendula</i>	(1155-) 1392 (-1580)	3-7	1-5, predom. 3-4	(270-) 434 (-600)
<i>Pentaclethra macroloba</i>	(1015-) 1258-1495 (-1900)	5-11	1 (-2)	(130-) 203-270 (-420)
<i>Piptadenia leucoxylon</i>	(910-) 1021 (-1250)	4-10	1	(140-) 201 (-260)
<i>Pithecellobium dulce</i>	(700-) 860-1128 (-1330)	8-14	1-2 (-3)	(130-) 194-197 (-200)
<i>P. pedicellare</i>	(985-) 1328-1456 (-1760)	6-9 (-11)	1-2, predom. 1	(160-) 253-288 (-390)
<i>P. roseum</i>	(740-) 880 (-1025)	(6-) 9-12	1	(120-) 165 (-220)
<i>Prosopis juliflora</i>	(930-) 1157 (-1410)	4-5	3-5 (-6)	(220-) 342 (-450)
<i>Pseudosamanea guachapele</i>	(770-) 944-1175 (-1470)	4-10	1-3, predom. 1	(120-) 146-221 (-290)
<i>Samanea saman</i>	(800-) 1173-1375 (-1860)	(3-) 4-6	2 (-3)	(150-) 187-285 (-300)
<i>Stryphnodendron microstachyum</i>	(990-) 1235 (-1540)	6-9	1	(150-) 245 (-340)
<i>S. polystachyum</i>	(1030-) 1265-1586 (-1900)	4-8 (-9)	1-3 (-4)	(175-) 266-382 (-550)
<i>Zygia longifolia</i>	(1030-) 120-12530 (-1595)	6-12	1	(90-) 146-160 (-310)

DISCUSIÓN

Normalmente se considera que las diferentes subfamilias de las *Leguminosae* se caracterizan por poseer una estructura bastante homogénea y en el presente estudio se observaron ciertas características que confirman dicha homogeneidad, especialmente en lo relacionado con el tipo de parénquima axial, la composición de los radios, el tipo y la ubicación de cristales. Sin embargo, es difícil establecer una descripción precisa que abarque a los diferentes miembros de la subfamilia. Existen variaciones en características físicas como el color, tipo de transición entre albura y duramen, dirección de grano, textura y grados de peso, y dureza. Anatómicamente se presentan variaciones en cuanto a presencia o ausencia de anillos de crecimiento, diámetro de poros, tamaño de punteaduras, grosor de paredes de las fibras, presencia o ausencia de septas en las fibras, ancho y altura de radios. Adicionalmente, aunque es común la presencia de parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta y confluyente, se presentan casos en donde es predominantemente vasicéntrico delgado o bandas anchas, así como también se puede combinar apotraqueal difuso o en islas dispersas con los tres tipos anteriormente mencionados.

Con base en las características del material estudiado, se pueden diferenciar dos grupos: uno donde se incluyen las especies con fibras septadas y otro correspondiente a las especies con fibras no septadas. El primer grupo se encuentra representado por ocho especies (25.81% del total estudiado) pertenecientes a tres géneros: *Albizia*, *Enterolobium* e *Inga*. Todas las especies de *Inga* se caracterizaron por presentar fibras exclusivamente septadas, excepto *I. laurina*, donde se observó una combinación de fibras septadas y no septadas. En el caso de *Albizia* y *Enterolobium*, presentaron un comportamiento similar en el sentido de que incluyen especies con fibras septadas y especies con fibras exclusivamente no septadas. Baretta-Kuipers (1981) menciona que el género *Albizia* se caracteriza por presentar fibras septadas y es una de las características que utiliza para separarlo de *Pithecellobium* y *Samanea*.

Lo encontrado en el presente estudio indica que no siempre van a existir fibras septadas en *Albizia*, ya

que las mismas fueron observadas sólo en *A. nio-poides* y no se encontraron en *A. pistaciifolia*. Inside Wood (2008) confirma la combinación de fibras septadas y no septadas al presentar la descripción de 30 especies de este género y reportar la ausencia de fibras septadas en *A. corymbosa*, *A. inundata* y *A. julibrissin*. Chauhan & Dayal (1985) también confirman la presencia de especies con fibras exclusivamente septadas y especies con fibras exclusivamente no septadas, así como también algunas especies donde se combinan los dos tipos de fibras, basándose en una descripción realizada sobre diez especies del género *Albizia* en India. Con respecto al género *Inga*, las descripciones realizadas de diferentes especies (Corothie 1967, Baretta-Kuipers 1981, JUNAC 1981, Mainieri & Peres 1989, Espinoza & Melandri 2000, Miller & Détienne 2001) confirman que es un género donde es común la presencia de fibras septadas; sin embargo, Castro *et al.* (1992) indican que en *I. stipularis* no se presentan fibras septadas, reporte que no coincide con lo señalado por Evans *et al.* (2006), quienes mencionan la presencia de fibras septadas en esta especie. Es importante destacar que en la mayoría de las descripciones correspondientes a especies del género *Inga* se habla de fibras conspicuamente tabicadas o septadas, sin embargo en *Inga laurina* se presentó una combinación de fibras septadas y no septadas. Con relación al género *Enterolobium*, descripciones como las presentadas por Kribs (1968) y Mainieri & Peres (1989) confirman que se pueden presentar especies con fibras septadas y especies con fibras exclusivamente no septadas.

El parénquima axial también mostró amplias variaciones a pesar de ser común la presencia de parénquima paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta y confluyente. Sólo tres especies (9.68% del total estudiado) no presentaron los tipos de parénquima antes mencionados: *Calliandra laxa*, con parénquima exclusivamente en bandas anchas; *Cedrelinga cateniformis*, con parénquima predominantemente de tipo paratraqueal vasicéntrico delgado, y *Zygia longifolia*, donde el parénquima es de bandas anchas y ocasionalmente se observó el vasicéntrico ancho y aliforme de ala corta. En especies como *Prosopis juliflora*, aún cuando predomina el parénquima en bandas anchas,

fue común encontrar parénquima aliforme de ala corta y confluyente. Baretta Kuipers (1979) señala que la presencia de parénquima en bandas es una característica poco común en la *Mimosoideae*. La combinación de los tipos de parénquima mencionados con apotraqueal difuso y/o en islas dispersas se presentó en 13 especies (41.93% del total estudiado) pertenecientes a los géneros *Abarema*, *Enterolobium*, *Inga*, *Parkia*, *Pentaclethra*, *Pithecellobium*, *Prosopis*, *Pseudosamanea*, *Samanea* y *Stryphnodendron*. En comparación con las otras subfamilias de *Leguminosae*, es importante señalar que Espinoza de P. & Melandri (2006) indican que en 68 especies de *Caesalpinoideae* procedentes de Venezuela no se encontró parénquima apotraqueal, mientras que Espinoza de P. & León (2003) encontraron parénquima apotraqueal sólo en tres especies (5.36%) de las 56 estudiadas para la subfamilia *Papilionoideae*. En relación al parénquima radial, la característica que se mantuvo de manera más constante en todas las especies estudiadas fue el tipo de radio en cuanto a composición: el 100% del material estudiado se caracterizó por poseer radios exclusivamente homocelulares de células procumbentes, a diferencia de lo encontrado por Espinoza de P. & León (2003) para especies de la subfamilia *Papilionoideae* en Venezuela, donde un 38% de las especies estudiadas presentan radios heterocelulares, aún cuando en muchos casos predominen los homocelulares, mientras que para la subfamilia *Caesalpinoideae* cerca del 62% de las especies estudiadas en Venezuela presentan radios heterocelulares (Espinoza de P. & Melandri 2006). Gasson (1996) también reporta la presencia de radios heterocelulares en algunos géneros de la tribu *Swartzieae* de la subfamilia *Papilionoideae*. Respecto al ancho de los radios, se observó una amplia variación: se encontraron especies con radios exclusivamente uniseriados hasta especies con radios predominantemente de 4-5 células de ancho. Los radios exclusivamente uniseriados se presentaron en cinco especies (16.13%), mientras que cuatro especies (12.9%) presentaron radios que pueden llegar hasta tres células de ancho, pero con un notable predominio de los uniseriados. Cerca del 23% de las especies presentaron radios predominantemente con 3 o más células de ancho, siendo la especie *Acacia articulata* la que mostró mayor ancho de radios con 4-6 (-8)

células de ancho. La altura de los radios mostró un comportamiento uniforme y sólo dos especies (*Acacia articulata*, *Calliandra laxa*) presentaron radios con alturas promedio superior a 500 μm .

A nivel de los elementos de conducción se observó una notable homogeneidad en cuanto a características cualitativas, pero considerables variaciones en características cuantitativas. La frecuencia de poros varió desde un mínimo de 1 poro/ mm^2 (*Enterolobium cyclocarpum*, *Parkia pendula*) hasta un máximo de 58 poros/ mm^2 (*Piptadenia leucoxylon*). De acuerdo a lo indicado por el IAWA Committee (1989), diez especies (32.25% del total) se ubican en la categoría I de frecuencia de poros (< 5 poros/ mm^2), once especies (35.49%) corresponden a la categoría II (5-20 poros/ mm^2), ocho especies (25.81%) tienen valores que las ubican en las categorías I y II, una especie (3.23%) presenta valores que la ubica en las categorías II y III (20-40 poros/ mm^2) y una especie (3.23%) se ubica en la categoría IV (40-100 poros/ mm^2). En general, el 93.55% del material estudiado se incluye en las categorías II y III de frecuencia de poros establecida por el IAWA Committee (1989). En relación al diámetro tangencial de los poros, sólo cuatro especies (12.90%) presentaron valores promedio inferior a 100 μm (categoría II de IAWA Committee, 1989); los diámetros promedio superiores a 200 μm (categoría IV de IAWA Committee, 1989) se presentaron en 14 especies (45.16% del total), el mayor de ellos en *Cedrelinga cateniformis* con 400 μm . Es importante señalar que, según Baretta-Kuipers (1981), características como diámetro y frecuencia de poros no son importantes para la diferenciación dentro de las *Leguminosae*; sin embargo, el presente estudio indica que sí hay diferencias notables en algunas especies (Tabla 2), pudiendo ser utilizadas en la respectiva clave de identificación. Especies como *Cedrelinga cateniformis* muestran un diámetro de poros notablemente superior al resto de las especies estudiadas y, por tanto, desde el punto de vista taxonómico adquiere importancia dentro de la subfamilia *Mimosoideae*.

Otra característica que mostró un comportamiento bastante uniforme fue la relacionada con la presencia, ubicación y tipo de cristales: 30 de las especies

estudiadas (96.77%) presentaron cristales prismáticos formando series parenquimáticas cristalíferas, generalmente largas y abundantes. *Cedrelinga cateniformis* fue la única especie donde no se observó ningún tipo de cristales y, aparentemente, presenta abundantes cámaras cristalíferas vacías. La ausencia de cristales en esta especie ha sido reportada por otros autores (Nardi & Edlmann 1992, Espinoza de P. & Melandri 2000). Un reporte inusual en cuanto a cristales es el presentado por Paula (2003) para *Parkia multijuga*, donde indica la presencia de cristales en células parenquimáticas radiales, observación que no coincide con lo encontrado en el presente estudio.

CONCLUSIONES

Las características que mantuvieron mayor homogeneidad entre las 31 especies estudiadas fueron la presencia de radios exclusivamente homocelulares de células procumbentes y los cristales prismáticos formando series en el parénquima axial. Todas las especies estudiadas mostraron el mismo tipo de radio y el 96.77% de las especies presentó el tipo de cristal antes mencionado, siendo *Cedrelinga cateniformis* la única especie donde no se encontró ningún tipo de cristal. Igualmente, los caracteres cualitativos de los vasos (porosidad, agrupación, disposición, contenido de los vasos, tipo de punteaduras intervasculares y radiovasculares y tipo de platina de perforación) mostraron uniformidad entre las diferentes especies estudiadas. El parénquima axial que se manifestó de manera más frecuente fue el paratraqueal vasicéntrico ancho, aliforme de ala corta y confluyente. Sólo en *Calliandra laxa*, *Cedrelinga cateniformis*, *Prosopis juliflora* y *Zygia longifolia* se encontró el predominio de tipos de parénquima diferentes al antes mencionado.

Las fibras fueron uno de los elementos leñosos que mostraron mayor grado de variación, pudiéndose establecer dos grandes grupos: un grupo con presencia de fibras septadas y un segundo grupo que incluye especies con fibras exclusivamente septadas. También se observó variación con respecto al grosor de paredes de las fibras, encontrándose especies con fibras de paredes desde muy delgadas hasta especies con fibras de paredes muy gruesas.

Las características cuantitativas de los vasos (diámetro de poros y punteaduras, frecuencia de poros) también mostraron diferencias entre las especies estudiadas y se pueden considerar como un carácter de valor para la diferenciación de grupos de especies.

Los radios de las especies estudiadas, a pesar de mantener uniformidad en cuanto a composición, muestran suficiente variación en cuanto a número de células de ancho como para poder establecer grupos dentro de la subfamilia. Se encontraron especies con radios desde exclusivamente uniseriados hasta especies con radios predominantemente con 3 o más células de ancho.

REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- APG. 2003. An Update of the Angiosperm Phylogeny Group Classification for the Orders and Families of Flowering Plants. APG II. Botanical Journal of the Linnean Society 141: 399-436.
- Bank, H. & P. Gasson. 2000. Pollen Morphology and Wood Anatomy of the *Crudia* Group (*Leguminosae*, *Caesalpinoideae*, *Detarieae*). Botanical Journal of the Linnean Society 134: 19-59.
- Barajas, J. & C. León. 1989. Anatomía de maderas de México: especies de una selva baja caducifolia. Universidad Nacional Autónoma de México. Instituto de Biología. Publicaciones especiales 16. México D.F. Pg. 126.
- Barajas, M., G. Ángeles & P. Solís. 1997. Anatomía de maderas de México: especies de una selva alta perennifolia I. Universidad Nacional Autónoma de México. Instituto de Biología. Publicaciones especiales 16. México D.F. Pg. 126.
- Baretta-Kuipers, T. 1979. Wood Anatomy of *Archidendron* F. v. Mueller, *Mimosoideae*, *Leguminosae*. IAWA Bulletin 2/3: 47-50.
- Baretta-Kuipers, T. 1981. Wood Anatomy of *Leguminosae*: Its Relevance to Taxonomy. En: Polhill, R. & P. Raven (eds.). Advances in Legume Systematics: 677-705.

- Castro, A., J. Alves & F. Vasconcellos.** 1992. Ocorrencia de fibras lenhosas septadas em madeiras da Amazonia. Boletim do Museu Paraense Emilio Goeldi. Botânica 8: 191-201.
- Chauhan, L. & R. Dayal.** 1985. Wood Anatomy of the Indian *Albizias*. IAWA Bulletin 6: 213-218.
- Corothie, H.** 1967. Estructura anatómica de 47 maderas de la Guayana venezolana. Laboratorio Nacional de Productos Forestales. Universidad de Los Andes y Ministerio de Agricultura y Cría. Mérida, Venezuela.
- Cronquist, A.** 1981. An Integrated System of Classification of Flowering Plants. Columbia University Press. New York. Pg. 1262.
- Cumbie, B.** 1960. Anatomical Studies on the *Leguminosae*. Tropical Woods 113: 1-47.
- Espinoza de P., N. & W. León H.** 2003. Estudio anatómico del leño de 56 especies de la subfamilia *Papilionoideae* (*Leguminosae*) de Venezuela. Consejo de Desarrollo Científico, Humanístico y Tecnológico. Universidad de Los Andes. Mérida, Venezuela. Pg. 145.
- Espinoza de P., N. & J. Melandri.** 2000. Estudio anatómico del leño de cinco especies de la subfamilia *Mimosoideae* en Venezuela. Revista Pittieria 29/30: 75-88.
- Espinoza de P., N. & J. Melandri.** 2006. Anatomía de la madera de 68 especies de la subfamilia *Caesalpinoideae* (*Leguminosae*) en Venezuela. Consejo de Desarrollo Científico, Humanístico y Tecnológico. Universidad de Los Andes. Mérida, Venezuela. Pg. 189.
- Evans, J. A., P. E. Gasson, & G. P. Lewis.** 2006. Wood Anatomy of the *Mimosoideae* (*Leguminosae*). IAWA Journal. Supplement 5. Pg. 117.
- Gasson, P.** 1996. Wood Anatomy of the Tribe *Swartzieae* with Comments on Related *Papilionoid* and *Caesalpinoid Leguminosae*. IAWA Journal 17: 45-75.
- Gasson, P.** 1999. Wood Anatomy of the Tribe *Dipterygeae* with Comments on Related *Papilionoid* and *Caesalpinoid Leguminosae*. IAWA Journal 20: 441-455.
- Gasson, P.** 2000. Does Wood Anatomy Support Tribal and Generic Classification in *Papilionoideae-Leguminosae*? En Herenden P. & A. Bruneau (eds.). Advances in Legume Systematics Part 9: 201-215.
- Höhn, A.** 1999. Wood Anatomy of Selected West African Species of *Caesalpinoideae* and *Mimosoideae* (*Leguminosae*): A Comparative Study. IAWA Journal 20: 115-146.
- IAWA Committee.** 1989. IAWA List of Microscopic Features for Hardwood Identification. IAWA Bulletin 10: 219-332.
- Inside Wood.** 2008. [Disponible en: <http://inside-wood/lib.ncsu.edu/search>, consultado en marzo de 2008].
- JUNAC.** 1981. Descripción general y anatómica de 105 maderas del grupo andino. Junta del Acuerdo de Cartagena. Lima.
- Kribs, D.** 1968. Commercial Foreign Woods in the American Market. Dover Publications New York.
- Loureiro, A. & M. Da Silva.** 1981. Estudo dendrológico e anatômico do lenho de 7 espécies e 3 subespécies de *Dimorphandra* (*Leguminosae-Caesalpinoideae*). Acta Amazonica 13: 149-170.
- Loureiro, A., F. Vasconcellos & M. Da Silva.** 1983. Contribuição ao estudo anatômico do lenho de 5 espécies de *Sclerolobium* e 5 espécies de *Tachigalia* (*Leguminosae*) da Amazônia. Acta Amazonica 13: 149-170.
- Mabberley, D.** 1990. The Plant Book. Cambridge University Press. New York.
- Mainieri, C. & J. Peres.** 1989. Fichas de características das madeiras brasileiras. Instituto de Pesquisas Tropicales. Sao Paulo.
- Metcalf, C. & L. Chalk.** 1950. Anatomy of the Dicotyledons Vol. I. Oxford University Press. Oxford.

Miller, R. & P. Détienne. 2001. Major Timber Trees of Guyana. Wood Anatomy. Tropenbos International. Wageningen, Holanda.

Nardi, R. & M. Edlmann. 1992. Legnami tropicali importati in Italia: Anatomia e identificazione. Vol. II: America Latina. Istituto di Assestamento e Tecnologia Forestale. Università di Firenze. Florencia.

Paula, J. de 2003. Caracterização anatômica da madeira de sete espécies da Amazônia com vistas a produção de energia e papel. *Acata Amazonica* 33: 243-266.

Record, S. & R. Hess. 1949. *Timbers of the New World*. Yale University Press. Cuarta edición. New Haven, Connecticut.