



Bosque

ISSN: 0304-8799

revistabosque@uach.cl

Universidad Austral de Chile

Chile

Muñoz, Marisol; Molina, Ricardo

Efecto del ácido indolbutírico (AIB) y edad de las estacas en el enraizamiento de

Myrceugenia exsucca

Bosque, vol. 37, núm. 3, 2016, pp. 637-641

Universidad Austral de Chile

Valdivia, Chile

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=173149194021>

- 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

Efecto del ácido indolbutírico (AIB) y edad de las estacas en el enraizamiento de *Myrceugenia exsucca*

Effect of indole butyric acid (IBA) and cutting age on rooting in *Myrceugenia exsucca*

Marisol Muñoz ^{*,a}, Ricardo Molina ^b

*Autor de correspondencia: ^a Universidad de Talca, Facultad de Ciencias Forestales, Departamento de Producción Forestal, Avenida Lircay s/n, Talca, Chile, tel.: 56 71 2 200 368, mmunoz@utalca.cl

^b Corporación Nacional Forestal, Provincial Linares, Chile.

SUMMARY

Among the species that live in wetlands *Myrceugenia exsucca* is a highly important tree for the protection of areas with frequent flooding, edges in watercourses and streams. This study therefore is aimed at evaluating the effect of the application of indole butyric acid (IBA) and the age of the material on rooting in the *M. exsucca* cuttings. A completely randomized design, factorial, with two types of cutting: juvenile and mature, and six concentrations of IBA (0, 1,000, 2,000, 3,000, 4,000 and 5,000 mg L⁻¹) were tested. Six replications; each replicate consisted of 10 cuttings. The trial was conducted in a warm bed, with temperatures between 20 and 25 °C. The variables studied were: survival (%), callus formation (%), rooting (%), root number, root length (cm) and new leaves. The age of cuttings had significant effects on all variables. The application of IBA had significant effects on the survival and rooting cuttings. The best results, over 85 % of rooting were obtained with cuttings from juvenile material and with the two higher doses of IBA.

Key words: *Myrceugenia exsucca*, vegetative propagation, swamp forest.

RESUMEN

Entre las especies que habitan humedales se encuentra *Myrceugenia exsucca*, árbol de gran importancia para la protección de áreas con frecuente anegamiento, orillas en cursos de agua y quebradas. El objetivo del estudio fue evaluar el enraizamiento de *M. exsucca* al usar dos tipos de esquejes y aplicar distintas concentraciones de ácido indolbutírico (AIB). Se usó un diseño completamente aleatorizado, factorial, con estacas juveniles y maduras y se probaron diferentes concentraciones de AIB (0, 1.000, 2.000, 3.000, 4.000 y 5.000 mg L⁻¹). Se hicieron seis repeticiones, cada una de ellas con 10 estacas. El ensayo se realizó en cama caliente, con temperaturas entre 20 y 25 °C. Las variables estudiadas fueron: sobrevivencia (%), estacas con callo (%), enraizamiento (%), número de raíces, longitud de raíces (cm) y número de hojas nuevas. La edad de la estaca influyó significativamente en todas las variables evaluadas. La aplicación de AIB afectó significativamente la sobrevivencia y enraizamiento de esquejes. Los mejores resultados, sobre 85 % de estacas enraizadas, se lograron con esquejes provenientes de material juvenil y con las dos mayores dosis de AIB.

Palabras clave: *Myrceugenia exsucca*, propagación vegetativa, bosques higrófilos.

INTRODUCCIÓN

En riberas de ríos y lagos, y especialmente en quebradas, los bosques con Myrtaceas brindan protección contra la erosión (Ramírez *et al.* 1995). *Myrceugenia exsucca* (de Candolle) Berg forma parte de estos bosques pantanosos, perennifolios, que se encuentran en sectores con anegamiento estacional y aunque el hábitat no es apropiado para la agricultura estos ecosistemas son impactados por acciones antrópicas, reduciendo su área de distribución y fragmentando los rodales (Ramírez *et al.* 1995). Estos bosques higrófilos tienen gran importancia, tanto por su riqueza florística, como por constituir hábitat para gran diversidad de

plantas y fauna, especialmente aves migratorias (Hauenstein *et al.* 2002, 2014).

Myrceugenia exsucca se distribuye en Chile entre 31° y 43° 30' de latitud sur (Donoso 2006), y en Argentina se encuentra en Los Andes de Neuquén y Río Negro hasta Chubut (Landrum 1988); es nativa de ambos países (Latsague *et al.* 2010). Crece en diferentes altitudes, preferentemente en terrenos planos, siempre asociada a suelos inundados y cursos de agua, con sus raíces totalmente sumergidas en agua (Donoso 2006, Eyzaguirre 2010). Este árbol puede crecer entre 10 y 12 m de altura (Montenegro 2000) y 50 cm de diámetro a la altura del pecho, el tronco presenta ranuras o estrías longitudinales que dan la impresión de varios

troncos creciendo juntos (Donoso 2006, Eyzaguirre 2010). Tiene usos apícolas, medicinales y ornamentales (Montenegro 2000). Su madera, aunque propensa a la pudrición y ataque de hongos, especialmente en el duramen, es fácil de trabajar, cepillar y encolar y dependiendo de las medidas que se consigan es apta para variados usos, como puertas, ventanas, mueblería, etc. (Witte y Hall 2004). Está catalogada como especie vulnerable para la región de Coquimbo (Squeo *et al.* 2001) y en peligro de extinción para la región de O'Higgins (Serey *et al.* 2007). Hauenstein *et al.* (2014) evaluaron el bosque pantanoso de temo-pitra (*Blepharocalyo-Myrceugenia exsuccae*), ubicado entre las coordenadas 38° 30' - 39°30' S y 72° 45' - 73° 30' O, y concluyen que el estado promedio de conservación de esos rodales corresponde a degradado, además señalan que la supervivencia e integridad de estos bosques se relaciona con la capacidad y estrategia reproductiva de las especies arbóreas.

Para tareas de restauración, enriquecimiento o conservación *ex situ* se necesita contar con plantas, producidas por métodos sexuales o vegetativos. No hay evaluaciones sobre la producción de frutos de *M. exsucca*, según Donoso (2006) parece que no posee abundante floración y fructificación. Sus semillas no se pueden almacenar por largos periodos porque son recalcitrantes (Saldías y Veloso 2014).

En relación a su propagación vegetativa, estudios realizados por Latsague *et al.* (2010) con estacas semileñosas, provenientes de la sección media de las copas de árboles con edades estimadas en 50 años, colectadas en abril y mantenidas durante cuatro meses en cama caliente, se obtiene un máximo de 26,7 % de estacas enraizadas al utilizar 2.000 mg L⁻¹ de ácido indolbutírico (AIB). Estos autores concluyen que los bajos porcentajes de enraizamiento obtenidos podrían relacionarse con el tipo de estacas, época de recolección y concentración hormonal. A base de esta información, para este trabajo, se considera como hipótesis que, concentraciones sobre 3.000 mg L⁻¹ de AIB mejoran la formación de raíces en estacas juveniles de *M. exsucca*. El objetivo fue comparar el efecto de distintas dosis de ácido indolbutírico (AIB) en el enraizamiento de estacas provenientes de material juvenil y adulto de *M. exsucca*.

MÉTODOS

El material fue colectado en una población con individuos adultos de *M. exsucca*, en la región de O'Higgins, en una quebrada en condiciones de anegamiento (34° 13' 43,53" S y 71° 55' 33,61" O). La edad de los árboles no fue determinada, pero sus diámetros a 1,30 cm del suelo, superaban los 20 cm y con alturas entre 4 y 9 m, por lo que se suponen adultos.

En el mes de agosto se colectó material de dos tipos, el juvenil proveniente de los rebrotes originados a nivel del tocón de los árboles y el adulto se obtuvo desde la copa de los individuos maduros. Se cortaron estacas semileñosas de 25 a 30 cm de largo, cuyas bases fueron envueltas en toallas de papel húmedo para evitar la deshidratación du-

rante el traslado. En laboratorio, se uniformaron a un tamaño de 15 cm de largo y se les extrajeron las hojas de los dos tercios inferiores. Posteriormente, todo el material se lavó en agua corriente y se sometió a un baño de desinfección, con una solución de Captan® (0,1 %) durante 10 minutos. A continuación, se realizó un corte recto en la base de cada estaca y se colocaron por cinco segundos en las soluciones con las distintas dosis de AIB. Se usaron contenedores de plástico transparente, de 500 cm³, con perlita como sustrato y se ubicaron en cama caliente con temperaturas entre 20 y 25 °C. Se regó a través de microaspersores y la humedad relativa se mantuvo sobre 70 %. Semanalmente se aplicó el fungicida Captan® (0,1 %) y fertilizante foliar Phyllum® (0,01 %), ya que los nutrientes minerales son lixiviados con la neblina de riego, lo que contribuye a una deficiencia foliar (Hartmann y Kester 2011).

Se usó un diseño factorial, completamente aleatorizado, con seis niveles para las concentraciones de AIB (0, 1.000, 2.000, 3.000, 4.000 y 5.000 mg L⁻¹) y dos edades para las estacas (juvenil y adulto). Para cada tratamiento se realizaron seis repeticiones de 10 estacas cada una.

Después de cuatro meses se evaluó la sobrevivencia (%), estacas con callo (%), enraizamiento (%), número de raíces primarias, longitud de raíces primarias (cm) medida como la sumatoria del largo de raíces primarias y número de hojas nuevas.

Previo al análisis estadístico, los datos porcentuales fueron transformados mediante arcoseno $\sqrt{x/\%}$. Para número de raíces se realizó transformación $\sqrt{x+1}$ y para el resto de las variables se usó \sqrt{x} , donde x es el dato de conteo (Montgomery 1991). Los datos transformados fueron sometidos a análisis de varianza, usando el programa estadístico Statgraphics Centurión XV. Se usó la prueba de Tukey al 5 % para determinar diferencias entre las medias de los tratamientos.

RESULTADOS

La edad de la estaca influyó significativamente en todas las variables evaluadas (cuadro 1). Se obtuvieron mejores resultados en estacas juveniles para sobrevivencia, formación de callo, enraizamiento y número de hojas nuevas. En las estacas de material adulto fue mayor el número de raíces y la longitud de estas.

La aplicación de AIB afectó significativamente solo la sobrevivencia ($P = 0,0192$) y enraizamiento de las estacas ($P = 0,0255$). En ambos casos, el mejor resultado (81,7 %) se logró con la aplicación de 5.000 mg L⁻¹ de AIB.

La interacción de edad y hormona influyó significativamente en el enraizamiento de las estacas ($P = 0,0339$). Se observa que en estacas juveniles hay tendencia a aumentar el enraizamiento con la aplicación de mayores dosis de AIB, desde 66,7 % (testigo) hasta 88,3 % si se adiciona 5.000 mg L⁻¹ de AIB. En estacas adultas no hay claridad en este aspecto, obteniendo el menor enraizamiento con 3.000 mg L⁻¹ AIB y los valores más altos con 1.000 y 5.000 de mg L⁻¹ AIB.

DISCUSIÓN

Los porcentajes de estacas enraizadas, obtenidos en este estudio, superan los reportados anteriormente para *M. exsucca* (Latsague *et al.* 2010) y para otras mirtáceas chilenas. Saldías y Velozo (2014) lograron 33,3 % de enraizamiento en esquejes de *Myrcianthes coquimbensis* (Barnéoud) Landrum *et* Grifo cuando aplicaron 3.000 mg L⁻¹ de AIB, Latsague *et al.* (2010) obtuvieron 41 % con 2.000 mg L⁻¹ de AIB en *Blepharocalyx cruckshanksii* (Hooker *et* Ar-

nott) Niedenzu, Rodríguez *et al.* (2015) consiguieron 85 % con 4.000 mg L⁻¹ de AIB en microtallos de *Ugni molinae* Turcz.

Las estacas de *M. exsucca* provenientes de material juvenil enraizan mejor que las de material adulto, situación también descrita para *Taxus globosa* Schltdl. (Muñoz *et al.* 2009), *Dalbergia melanoxylon* Guill. *et* Perr. (Amri *et al.* 2010), *Abies religiosa* (Kunth) Schltdl. *et* Cham. (Castillo *et al.* 2013), *Prosopis alba* Grisebach (De Souza *et al.* 2014). Lo anterior posiblemente ocurre porque con la edad

Cuadro 1. Efecto del tipo de esqueje y concentración de AIB en la capacidad de enraizamiento de estacas de *M. exsucca*.

Effect of type of stem cuttings and concentration of IBA in the capacity of rooting of cuttings of *M. exsucca*.

Edad	Sobrevivencia (%)	Callo (%)	Enraizamiento (%)	Nº raíces	Longitud de Raíces (cm)	Nº hojas nuevas
Juvenil	75,8 ± 16,3 a	83,6 ± 4,9 a	76,7 ± 19,7 a	5,9 ± 0,3 a	24,9 ± 1,4 a	5,8 ± 0,7 a
Adulto	66,1 ± 16,8 b	63,3 ± 3,0 b	64,4 ± 16,4 b	6,9 ± 0,8 b	29,0 ± 2,9 b	1,8 ± 0,1 b
Significación	*	*	*	*	*	*
AIB mg L ⁻¹						
0	65,0 ± 18,3 ab	73,3 ± 15,6 a	65,8 ± 17,3 ab	5,6 ± 1,9 a	23,8 ± 5,6 a	5,8 ± 2,9 a
1.000	75,0 ± 10,9 ab	79,2 ± 9,0 a	73,3 ± 13,0 ab	6,5 ± 2,0 a	28,3 ± 9,4 a	4,0 ± 2,2 a
2.000	68,3 ± 20,8 ab	69,2 ± 20,2 a	67,5 ± 20,5 ab	6,3 ± 1,5 a	27,0 ± 6,4 a	4,2 ± 2,1 a
3.000	63,3 ± 16,7 a	65,0 ± 20,2 a	62,5 ± 17,6 a	6,7 ± 1,9 a	28,5 ± 7,0 a	4,1 ± 2,0 a
4.000	72,5 ± 15,4 ab	75,0 ± 18,8 a	72,5 ± 18,2 ab	6,1 ± 1,6 a	25,1 ± 7,0 a	4,6 ± 2,3 a
5.000	81,7 ± 15,3 b	79,2 ± 14,4 a	81,7 ± 15,3 b	6,8 ± 1,0 a	27,8 ± 5,0 a	4,4 ± 2,3 a
Significación	*	ns	*	ns	ns	ns
Edad x AIB mg L ⁻¹						
Juvenil - 0	68,3 ± 19,4 a	83,3 ± 10,3 a	66,7 ± 15,1 abc	5,0 ± 1,0 a	22,1 ± 4,0 a	6,9 ± 2,7 a
Juvenil - 1000	70,0 ± 12,6 a	78,3 ± 11,7 a	66,7 ± 20,7 abc	5,5 ± 0,8 a	22,7 ± 4,4 a	5,5 ± 1,5 a
Juvenil - 2000	76,7 ± 21,6 a	80,0 ± 17,9 a	76,7 ± 8,2 abc	5,8 ± 1,2 a	27,3 ± 6,5 a	5,5 ± 1,4 a
Juvenil - 3000	75,0 ± 8,4 a	81,7 ± 9,8 a	76,7 ± 12,2 abc	6,8 ± 1,7 a	29,8 ± 6,6 a	5,1 ± 1,2 a
Juvenil - 4000	76,7 ± 19,7 a	90,0 ± 6,3 a	85,0 ± 9,8 bc	5,3 ± 0,8 a	21,6 ± 4,0 a	5,9 ± 1,0 a
Juvenil - 5000	88,3 ± 9,8 a	88,3 ± 9,8 a	88,3 ± 3,8 bc	6,6 ± 1,1 a	25,5 ± 4,6 a	6,0 ± 0,7 a
Adulto - 0	61,7 ± 18,3 a	63,3 ± 13,7 a	65,0 ± 6,3 abc	6,2 ± 2,5 a	25,6 ± 7,0 a	2,5 ± 1,3 a
Adulto - 1000	80,0 ± 6,3 a	80,0 ± 6,3 a	80,0 ± 17,2 abc	7,3 ± 2,4 a	33,1 ± 10,3 a	2,0 ± 0,5 a
Adulto - 2000	60,0 ± 17,9 a	58,3 ± 17,2 a	58,3 ± 11,7 ab	6,9 ± 1,8 a	26,6 ± 6,7 a	1,8 ± 0,3 a
Adulto - 3000	51,7 ± 14,7 a	48,3 ± 11,7 a	48,3 ± 14,1 a	6,7 ± 2,3 a	26,5 ± 7,3 a	1,8 ± 0,4 a
Adulto - 4000	68,3 ± 9,8 a	60,0 ± 14,1 a	60,0 ± 17,6 ab	7,2 ± 1,6 a	30,1 ± 7,0 a	1,6 ± 0,4 a
Adulto - 5000	75,0 ± 17,6 a	70,0 ± 12,6 a	75,0 ± 5,9 abc	7,1 ± 1,0 a	30,4 ± 4,3 a	1,7 ± 0,2 a
Significación	ns	ns	*	ns	ns	ns

Medias ± desviación estándar. Nivel de significación (ns: no significativo; *: significativo $P < 0,05$). Letras distintas en las columnas, dentro de cada factor indican diferencias significativas entre tratamientos con la prueba de Tukey.

Mean ± standard deviation. Level of significance (ns: not significant; *: significant $P < 0.05$). Different letters in the columns, within each factor, indicate significant differences among treatments with Tukey test.

disminuyen compuestos fenólicos, que actúan como co-factores en la iniciación de raíces (Hartmann *et al.* 2011). El vigor de estacas juveniles de *M. exsucca* propicia la aparición de nuevas hojas, aumentando su número hasta cuatro veces en relación a las estacas maduras (5,8 *versus* 1,8), lo que podría favorecer la sobrevivencia y enraizamiento, ya que los carbohidratos transportados desde las hojas contribuyen al desarrollo de raíces adventicias (Hartmann *et al.* 2011). La importancia de las hojas se evidencia en la investigación realizada por Latsague *et al.* (2010) con *B. cruckshanksii*, cuyos bajos porcentajes de enraizamiento y sobrevivencia son atribuidos por estos autores a que la mayoría de las estacas perdieron sus hojas durante el ensayo. La ausencia total de folíolos en estacas de *Litchi chinensis* Sonn. generó la muerte de estas y la presencia de, al menos, un folíolo fue suficiente para tener promedios de sobrevivencia sobre 70 % y con cuatro folíolos se aumentó a 95 %, alcanzando también el máximo enraizamiento de 60 % (Alves *et al.* 2016).

La época de cosecha del material también es un factor que influye en el enraizamiento (Hartmann *et al.* 2011). Se recomienda otoño e invierno para *Berberidopsis corallina* Hook.f. (Uribe *et al.* 2011), diciembre para *A. religiosa* (Castillo *et al.* 2013). Pero el problema es complejo porque el momento no depende del calendario, se refiere a la condición fisiológica de la planta y es necesario investigar para encontrar el momento adecuado a cada especie (Wells 1985). El periodo durante la floración puede ser antagónico al enraizamiento, a veces se obtienen mejores resultados si se colectan las estacas antes o después de este proceso (Hartmann *et al.* 2011). En *M. exsucca* la floración varía entre enero a mayo, dependiendo de la localidad, y fructifica entre junio a septiembre (Rodríguez *et al.* 1983). Latsague *et al.* (2010) colectaron en periodo de floración y en este trabajo se colectó después de ese proceso, lo que también podría explicar las diferencias entre ambas experiencias, pero se requiere mayor investigación al respecto, considerando además que Donoso (2006) señala que esta especie “parece no florecer todos los años”.

En ausencia de auxina se logran porcentajes satisfactorios de enraizamiento, tanto en estacas juveniles y maduras de *M. exsucca*, esto es posible porque las estacas poseen cierta cantidad de hormonas endógenas que pueden inhibir o estimular el desarrollo de raíces adventicias (Hartmann *et al.* 2011). En el material juvenil de algunas especies, los niveles endógenos son suficientes para inducir el enraizamiento, sin necesidad de aplicaciones exógenas, este comportamiento fue evidenciado por De Souza *et al.* (2014), quienes obtuvieron hasta un 100 % de enraizamiento con mini estacas obtenidas de plantas de dos años de *P. alba*. A diferencia de los resultados obtenidos por Latsague *et al.* (2010), en este estudio se observa el efecto significativo de la auxina sobre el enraizamiento, siendo más evidente en estacas juveniles, situación también descrita para *D. melanoxylon* (Amri *et al.* 2010). Al aplicar AIB también se mejora la calidad del sistema radical, porque aumen-

ta el número de raíces y la longitud de estas, aunque sin efectos significativos, este comportamiento coincide con lo reportado para *U. molinae* (Rodríguez *et al.* 2015) y *B. corallina* (Uribe *et al.* 2011).

En el caso de estacas maduras, se consiguen mejores valores para todas las variables evaluadas, con excepción del número de hojas nuevas, cuando se aplican 1.000 mg L⁻¹ de AIB. Al respecto, Alves *et al.* (2016) señalan que esta concentración de AIB ha permitido obtener respuestas satisfactorias, en varios estudios con estacas de especies frutales.

Finalmente, se validó la hipótesis planteada, ya que se consiguieron los mejores resultados de enraizamiento en estacas juveniles con dosis mayores a 3.000 mg L⁻¹ de AIB, contribuyendo en el protocolo de propagación vegetativa para esta especie, sin embargo se recomienda seguir investigando sobre la fenología y su relación con el momento más adecuado para cosechar estacas.

REFERENCIAS

- Alves E, J Guimarães, C Franco, A Martins. 2016. Number of leaflets on rooting of lychee herbaceous cuttings. *Ciência Rural* 46(6): 1003-1006.
- Amri E, HVM Lyaruu, AS Nyomora, ZL Kanyeka. 2010. Vegetative propagation of African Blackwood (*Dalbergia melanoxylon* Guill. et Perr.): effects of age of donor plant, IBA treatment and cutting position on rooting ability of stem cuttings. *New Forests* 39:183-194.
- Castillo D, M López, J López, V Cetina, T Hernández. 2013. Factores de influencia en el enraizamiento de estacas de *Abies religiosa* (Kunth) Schtdl. et Cham. *Revista Chapingo. Serie Ciencias Forestales y del Ambiente* 19(1):175-184.
- De Souza J, A Bender, J Tivano, D Barroso, L Mroginski, A Vegetti, Felker P. 2014. Rooting of *Prosopis alba* mini-cuttings. *New Forests* 45(5): 745-752.
- Donoso C. 2006. *Myrceugenia exsucca* (D.C.) Berg. In Donoso C ed. Especies arbóreas de los bosques templados de Chile y Argentina. Autoecología. Valdivia, Chile. Marisa Cuneo Ediciones. p. 375-380.
- Eyzaguirre MT. 2010. Familia Myrtaceae Juss. en Chile. Chile natural, Fundación RA Philippi de estudios naturales, Chile. Consultado 12 ago. 2014. Disponible en http://fundacionra-philippi.cl/fundacion/t_chile_myrtaceae.html
- Hartmann HT, DE Kester, FT Davies and RL Geneve. 2011. Plant propagation: Principles and Practice. Eighth edition. New Jersey, USA. Prentice Hall. 915 p.
- Hauenstein E, M González, F Peña-Cortés, A Muñoz-Pedrerros. 2002. Clasificación y caracterización de la flora y vegetación de los humedales de la costa de Toltén (IX Región, Chile). *Gayana Botánica* 59(2): 87-100.
- Hauenstein E, M González, F Peña-Cortés, C Bertrán, J Tapia, L Vargas Chacoff, O Urrutia. 2014. Composición florística y evaluación de la degradación del bosque pantanoso costero de temu-pitra en la Región de la Araucanía, Chile. *Gayana Botánica* 71(1): 43-57.
- Landrum L. 1988. The myrtle family (Myrtaceae) in Chile. *Proceedings of California Academy Sciences* 45(12): 277-317.
- Latsague M, P Sáez Delgado, E Hauenstein Barra, F Peña-Cor-

- tés. 2010. Propagación vegetativa de *Myrceugenia exsucca* y *Blepharocalyx cruckshanksii*, especies dominantes del bosque pantanoso de la Depresión Intermedia de la región de La Araucanía, Chile. *Bosque* 31(3): 247-251.
- Montgomery D. 1991. Diseño y análisis de experimentos. México DF, México. Grupo Editorial Iberoamericano. 589 p.
- Montenegro G. 2000. Chile, Nuestra Flora Útil. Guía de Uso Apícola, Alimentario, Medicinal Folclórico, Artesanal y Ornamental. Colección en Agricultura. Santiago, Chile. Ediciones Universidad Católica de Chile. 267 p.
- Muñoz L, J Vargas, J López, M Soto. 2009. Effect of cutting age and substrate temperature on rooting of *Taxus globosa*. *New Forests* 38(2): 187-196.
- Ramírez C, C San Martín, J. San Martín. 1995. Estructura florística de los bosques pantanosos de Chile sur-central. pp. 215-234. In Armesto J, C Villagrán, M Arroyo eds. Ecología de los bosques nativos de Chile. Santiago, Chile. Editorial Universitaria. 470 p.
- Rodríguez R, O Matthei, M Quezada. 1983. Flora Arbórea de Chile. pp. 215- 216. Concepción, Chile. Editorial de la Universidad de Concepción. 408 p.
- Rodríguez M, R Carrillo, M Chacón, N Hormazábal, J Tampe, R Tighe. 2015. Enraizamiento *in vitro* y *ex vitro* de microtallos de *Ugni molinae* Turcz., una especie nativa de Chile. *Gayana. Botánica*, 72(1): 14-20.
- Saldías G, J Velozo. 2014. Estudio de la propagación de *Myrcianthes coquimbensis* (Barnéoud) Landrum et Grifo por semillas y esquejes. *Gayana Botánica* 71(1): 17-23.
- Serey I, M Ricci, C Smith-Ramírez (Eds.) 2007. Libro Rojo de la Región de O'Higgins. Rancagua, Chile. Corporación Nacional Forestal - Universidad de Chile. 222 p.
- Squeo F, G Arancio, J Gutiérrez (Eds.). 2001. Libro Rojo de la Flora Nativa y de los Sitios Prioritarios para su Conservación: Región de Coquimbo. La Serena, Chile. Ediciones Universidad de La Serena. 372 p.
- Uribe M, R Durán, G Bravo, F Mora, P Cartes, C Delaveau. 2011. Propagación vegetativa de *Berberidopsis corallina* Hook.f., una especie en peligro de extinción, endémica de Chile. *Gayana Botánica* 68(2): 135-140.
- Wells J. 1985 Plant propagation practices. Chicago, USA. American Nurseryman Publishing. 367 p.
- Witte J, M Hall. 2004. Maderas del Sur de Chile. Árboles, Aplicaciones y Procesos. Segunda edición. Santiago, Chile. Editorial Universitaria. 98 p.

Recibido: 01.01.16
 Aceptado: 25.07.16

