



ANATOMÍA Y MORFOLOGÍA DE PLANTAS MICROPROPAGADAS-ACLIMATADAS DE *Agave potatorum* Zucc. FERTIRRIGADAS EN VIVERO

ANATOMY AND MORPHOLOGY OF MICROPROPAGATED-ACCLIMATIZED PLANTS OF *Agave potatorum* Zucc. FERTIGATED IN NURSERY

Silvia Luna-Luna, J. Raymundo Enríquez-del Valle, Gerardo Rodríguez-Ortiz*, José C. Carrillo-Rodríguez y Vicente A. Velasco-Velasco

Instituto Tecnológico del Valle de Oaxaca ITVO. Ex-Hacienda de Nazareno, Santa Cruz Xoxocotlán, Oaxaca, México. 71230. Tel. 01(951) 5170788.

*Autor para correspondencia (grodriguez.itvo@yahoo.com).

RESUMEN

Agave potatorum Zucc. es una especie silvestre, colectada sin planes de manejo, por lo que se propone propagarla *in vitro*. El objetivo de la investigación fue evaluar las características morfológicas y anatómicas de plantas de *A. potatorum* micropropagadas-aclimatadas y fertirrigadas con cantidades diferentes de nutrimentos en vivero. Durante los años 2014-2015 se estableció un experimento en vivero, donde 180 plantas micropropagadas-aclimatadas se separaron en seis grupos de 30 plantas para fertirrigarlas dos veces por semana durante ocho meses, con una de seis diluciones de la solución universal de Steiner (5, 20, 40, 60, 80 y 100 %). Transcurridos ocho meses, se evaluó el área foliar (AF), área de la sección transversal de la hoja más grande en su parte basal (AsT), número de haces vasculares (AV), materia seca acumulada en la parte aérea (PA = tallo + hojas), en la raíz (R) y total (MST = PA + R). Las plantas crecieron en relación directa con la cantidad de nutrimentos que recibieron. Las plantas fertirrigadas al 5 y al 100 % de concentración de nutrimentos tuvieron respectivamente: 529.4 y 965.6 cm² de AF, 1.4 y 2.0 cm² de AsT, 201.5 y 263.5 de AV, 18.9 y 37.3 g de PA, 8.1 y 12.0 g de R y 27 y 49 g de MST.

Palabras clave: *Agave potatorum*, haces vasculares, materia seca acumulada, nutrición vegetal.

SUMMARY

Agave potatorum is a wild species collected without management plans; thus, this research proposes *in vitro* propagation. This research evaluated morphological and anatomical characteristics of micropropagated-acclimatized *A. potatorum* plants fertigated with different nutrient amounts in the nursery. In 2014 and 2015, a nursery experiment was established and contained 180 micropropagated-acclimatized plants separated into six groups of 30 plants. Each group was fertigated twice a week for eight months with one of six dilutions of Steiner's universal solution (5, 20, 40, 60, 80 and 100 %). After eight months, leaf area (LA), area of the cross-section of the largest leaf in its basal part (CSA), number of vascular bundles (VB), dry biomass accumulated above ground (AG = stem + leaves), dry biomass in the root (R) and total biomass (T = AG + R) were evaluated. Plants grew in direct relation to the amount of nutrient they received. Plants fertigated at 5 and 100 % concentration of nutrients, had respectively: 529.4 and 965.6 cm² of LA, 1.4 and 2.0 cm² of CSA, 201.5 and 263.5 of VB; 18.9 and 37.3 g of AG, 8.1 and 12.0 g of R, and 27 and 49 g of T.

Index words: *Agave potatorum*, vascular bundles, accumulated dry matter, plant nutrition.

INTRODUCCIÓN

Las especies de *Agave* son recursos de zonas áridas y semiáridas de México (Pérez Molphe *et al.*, 2012), de las que se obtiene materia prima para la industria de bebidas alcohólicas y de fibras naturales (Martínez-Ramírez *et al.*, 2014). Las poblaciones de varias especies están disminuyendo debido a su aprovechamiento no planificado (SEMARNAT, 2010), por lo que una alternativa para incrementar las poblaciones es propagarlas *in vitro* y establecer plantaciones. Hay antecedentes de micropropagación de *A. fourcroydes* Lem. (Garriga *et al.*, 2010), *A. tequilana* Weber (Angeles-Espino *et al.*, 2012), *A. grijalvensis* B. Ullrich (Santíz *et al.*, 2012), *A. angustifolia* Haw. (Monja-Mio *et al.*, 2015), que describen los procedimientos de propagación *in vitro*, la transferencia de las plantas a sustrato e invernadero para su aclimatización. No obstante, según Pospíšilová *et al.* (2000), las plantas micropropagadas poseen características morfológicas y fisiológicas que dificultan su transferencia directa a condiciones de campo, por lo que deben someterse a una etapa de aclimatación.

En *A. angustifolia* se demostró que las plantas micropropagadas responden positivamente al abastecimiento de nutrimentos mediante fertirriego (Enríquez-del Valle *et al.*, 2012), lo que permite establecer en vivero durante ocho a 12 meses, donde crecen al tamaño adecuado para trasplantarlas a campo. No hay suficiente información sobre el abastecimiento nutrimental a plantas micropropagadas de *A. potatorum* establecidas en vivero, por lo que el objetivo del presente estudio fue evaluar las características morfológicas y anatómicas de plantas de *A. potatorum* Zucc, micropropagadas-aclimatadas y fertirrigadas en vivero durante ocho meses con cantidades diferentes de nutrimentos.

MATERIALES Y MÉTODOS

El presente trabajo se realizó durante los años 2014 y 2015 en el laboratorio de cultivo de tejidos vegetales, invernadero y vivero del Instituto Tecnológico del Valle de Oaxaca, México, localizado a 17° 02' N, 96° 44' O y altitud de 1530 m. Se obtuvieron *in vitro* 220 plantas de *A. potatorum* mediante la proliferación de brotes adventicios y su posterior enraizado. Las plantas micropropagadas se transfirieron individualmente a macetas de 300 cm³ con sustrato de perlita-turba de musgo (1:1) y se establecieron durante 70 días en invernadero con 80-90 % de humedad relativa mediante un sistema de riego por nebulización intermitente de 10 s cada 12 min, de 10:00 a 15:00 h diariamente. Se utilizó radiación solar difusa, que a medio día era de 400 μmol m⁻² s⁻¹.

Transcurridos 70 d las plantas se establecieron durante 150 d en vivero, expuestas a menor humedad relativa, radiación solar disminuida 40 % mediante malla sombra, que a medio día fue de 1000-1200 μmol m⁻² s⁻¹. Las plantas se fertirrigaron a nivel de sustrato dos veces por semana con solución nutritiva (SN) de la formulación universal de Steiner (Steiner, 1984) diluida a 20 %. Todo lo anterior de acuerdo con el procedimiento descrito por Enríquez *et al.* (2016). Transcurridos los 150 d en vivero se eligieron 180 plantas homogéneas en tamaño y de apariencia sana y se trasplantaron en contenedores individuales de polietileno de 1529 cm³ con tierra agrícola, que se analizó conforme a la norma oficial mexicana NOM-021-RECNAT-2000 (SEMARNAT, 2002).

Las características de la tierra fueron: textura francoarenosa (método del hidrómetro de Boyoucouss), macrominerales: 1.21 mEq de K 100 g⁻¹ y 87.75 mg de P kg⁻¹; pH 7.7 (método del potenciómetro), conductividad eléctrica 0.46 dS m⁻¹ y materia orgánica 1.92 %. El total de plantas se separó en seis grupos de 30, y cada grupo se fertirrigó con la SN Steiner, a una de las diluciones siguientes: 5, 20, 40, 60, 80 y 100 % de concentración de nutrientes y pH ajustado a 5.8. La cantidad de nutrientes en mg L⁻¹ de la SN al 100 % fue: 102.6 N, 30.6 P, 220.1 K, 182.3 Ca, 49.0 Mg y 110.9 S. Cada planta se fertirrigó con 200 mL de SN dos veces por semana durante ocho meses. El experimento se estableció de acuerdo con un diseño completamente al azar, usando una planta como unidad experimental con 30 repeticiones por tratamiento.

Al inicio del experimento se tomaron al azar 12 plantas para cuantificar área foliar (cm²) mediante escaneo y uso de software de procesamiento de imágenes (ImageJ®), volumen foliar (cm³) mediante desplazamiento de agua en una probeta graduada y la succulencia, que entre diversos criterios para describirla (Mantovani, 1999) se eligió el mé-

todo de Salisbury y Ross (1992) como la relación volumen foliar/área foliar (cm³ cm⁻²). En la parte basal de la hoja más grande se realizó un corte transversal de 0.5 mm de espesor, que se colocó sobre un portaobjetos con una escala milimétrica, en el que se observaron al microscopio (40x) y contabilizaron los haces vasculares y se determinó el área de la sección transversal mediante ImageJ®. Las muestras de la parte aérea (tallo + hojas) y de la raíz se secaron en estufa de convección a 70 °C hasta peso constante y su biomasa se cuantificó en balanza analítica con precisión de 0.1 mg. Se obtuvo la relación de biomasa entre la parte aérea y la raíz (Pa/R); al final del experimento se tomaron al azar ocho individuos por tratamiento para cuantificar las mismas variables de inicio. Los datos fueron analizados en el programa SAS, Versión 9 (SAS Institute, 2002), a través del cual se obtuvo un análisis de varianza y comparaciones de medias (Tukey, 0.05).

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Las plantas micropropagadas-aclimatadas en invernadero y cultivadas en vivero deben mostrar vigor de crecimiento y morfología apropiada para su establecimiento en campo (Monja-Mio *et al.*, 2015). Durante las etapas de invernadero y vivero, el suministro de nutrientes fue un factor que promovió que plantas micropropagadas de *Agave angustifolia* (Enríquez-del Valle *et al.*, 2012), *A. americana* (Enríquez *et al.*, 2013) y *A. potatorum* (Enríquez *et al.*, 2016) alcanzaran tamaño mayor. En este experimento, cuando las plantas de *A. potatorum* se trasplantaron a macetas con tierra agrícola tenían 220 d de crecimiento *ex vitro*, 120.2 cm² de área foliar, 22.3 cm³ de volumen foliar y una succulencia de 0.18 cm³ cm⁻².

La sección transversal de la hoja tenía 0.2 cm² de área, donde se contabilizaron 86.5 haces vasculares. Cuando transcurrieron los 240 d del experimento, todas las plantas en las diversas condiciones fueron más grandes, en relación positiva con el abastecimiento de nutrientes. Los análisis de varianza mostraron que las dosis de fertirriego tuvieron efecto diferente altamente significativo ($P \leq 0.01$) en área foliar, volumen foliar, número de haces vasculares de la sección transversal, área de la sección transversal de la hoja, materia seca acumulada en la parte aérea, raíz y en la total (Cuadro 1).

Estos resultados difieren de los datos obtenidos por Martínez *et al.* (2012) y Martínez-Ramírez *et al.* (2014), quienes evaluaron el crecimiento de plantas de *A. potatorum* establecidas en campo como monocultivo o asociadas con maíz (*Zea mays*) o frijol (*Phaseolus vulgaris*) y que se fertilizaron con regímenes diferentes de nitrógeno (0, 50, 100 y 150 kg ha⁻¹). Sus resultados mostraron que las dosis de fertilización no tuvieron efectos diferentes en diámetro,

Cuadro 1. Cuadrados medios y significancia del análisis de varianza de características de plantas de *Agave potatorum*, con aplicación de diferentes dosis de nutrimentos en vivero.

FV	GL	Cuadrados medios y significancia							
		AF	VF	HV	AST	MS			Pa/R
						T	PA	R	
CS	5	210,034.5*	45,585.8**	20,549.7*	1.7*	714.5**	405.8**	37.3**	0.5 ns
E	42	11,895.5	1631.2	682.7	0.09	45.8	35.1	3.3	0.3
To	47								

FV: fuente de variación, GL: grados de libertad, CS: diluciones de la solución nutritiva, E: error experimental, To: total, AF: área foliar, VF: volumen foliar, HV: número de haces vasculares de la parte basal de la hoja, AST: área de la sección transversal la parte basal de la hoja, MS: materia seca, T: MS total, PA: MS aérea, R: MS en raíz, Pa/R: relación parte aérea/raíz. *, ** valores significativos a $P \leq 0.05$ y $P \leq 0.05$, respectivamente, ns: valores sin efectos significativos ($P > 0.05$).

altura, área foliar y hojas desplegadas de las plantas.

En varias especies vegetales las raíces pueden constituir entre el 20 y el 50 % del peso seco total, y las plantas sometidas a déficit de agua o abastecimiento de nutrimentos acumulan menos biomasa y la mayor proporción de esta biomasa se ubica en las raíces (Martínez et al., 2012), en comparación con plantas que crecen en condiciones óptimas de agua y nutrimentos. En el presente estudio, las plantas de *A. potatorum* micropropagadas establecidas en vivero y sometidas a dosis diferentes de fertirriego mostraron que del 70.1 al 75.7 % de su materia seca total se acumuló en la parte aérea (tallo + hojas) y del 24.3 al 29.9 % se acumuló en la raíz (Cuadro 2).

Las plantas abastecidas con diferentes cantidades de nutrimentos no mostraron diferencias significativas en la relación de peso de la parte aérea/raíz. Al inicio del experimento, las hojas de las plantas micropropagadas tenían $0.18 \text{ cm}^3 \text{ cm}^{-2}$ de succulencia y 240 d después las hojas de todas las plantas que se abastecieron con las diferentes dosis de nutrimentos habían aumentado en succulencia en-

tre 0.30 y $0.41 \text{ cm}^3 \text{ cm}^{-2}$, que no fueron significativamente diferentes (Cuadro 2).

La succulencia y grosor de las hojas son por causa de la abundancia de células con vacuolas grandes para almacenar agua y acumular ácidos orgánicos durante la noche, característica de las plantas de metabolismo ácido crasuláceo adaptadas a las zonas áridas (Barrera et al., 2014). En el presente estudio, conforme se suministró a las plantas cantidades crecientes de nutrimentos, éstas desarrollaron área foliar y área de la sección transversal basal más grandes, ya que las plantas fertirrigadas a 5 y a 100 % de concentración de nutrimentos tuvieron 529.4 y 965.6 cm^2 de área foliar, 1.37 y 2.0 cm^2 de área de la sección transversal de la base de la hoja, donde se contabilizaron 201 y 263 haces vasculares, respectivamente, que en cada caso fueron significativamente diferentes ($P \leq 0.01$).

La capacidad de fotosíntesis de las plantas está relacionada con su área foliar, y en cultivos de olivo (*Olea europaea* L.) se ha determinado que la condición nutrimental de la

Cuadro 2. Características de plantas de *Agave potatorum* micropropagadas-aclimatadas y fertirrigadas durante ocho meses en vivero con dosis diferentes de nutrimentos.

Var	Diluciones (%) de la solución nutritiva Steiner					
	5	20	40	60	80	100
MST	27.0 ± 3.4 d	30.9 ± 4.5 d	39.1 ± 4.1 bc	46.0 ± 3.5 ab	48.4 ± 7.9 ab	49.3 ± 12.3 a
PA	18.9 ± 2.8 c	22.1 ± 2.8 cb	29.1 ± 3.1 ab	33.3 ± 2.5 a	35.2 ± 5.8 a	37.3 ± 9.3 a
R	8.1 ± 1.2 c	8.7 ± 1.1 c	10.0 ± 1.1 cb	12.7 ± 0.9 a	13.2 ± 2.2 a	12.0 ± 2.9 ab
Pa/R	2.3 ± 0.3 a	2.5 ± 0.6 a	2.9 ± 0.6 a	2.6 ± 0.6 a	2.7 ± 0.6 a	3.1 ± 0.8 a
S	0.4 ± 0.1 a	0.30 ± 0.1 a	0.33 ± 0.0 a	0.37 ± 0.1 a	0.41 ± 0.1 a	0.39 ± 0.1 a
AF	529.4 ± 61.0 c	583.0 ± 54.4 c	678.2 ± 60.6 bc	781.5 ± 55.5 b	823.1 ± 224.2 ab	965.6 ± 87.7 a
AsT	1.4 ± 0.1 c	1.5 ± 0.2 c	1.5 ± 0.2 c	1.7 ± 0.2 bc	2.6 ± 0.6 a	2.0 ± 0.3 b
AV	201.5 ± 13.7 c	185.9 ± 24.4 c	218.6 ± 9.0 c	274.9 ± 25.1 b	319.4 ± 48.9 a	263.5 ± 14.5 b

Medias con la misma letra en las hileras no presentan diferencias estadísticamente significativas (Tukey, 0.05). La media se acompaña \pm la desviación estándar. Var: variable, MST: materia seca total (g), PA: MS aérea (g), R: MS en raíz (g), Pa/R: relación parte aérea/raíz, S: succulencia ($\text{cm}^3 \text{ cm}^{-2}$), AF: área foliar (cm^2), AsT: área de la sección transversal de la parte basal de la hoja (cm^2), AV: haces vasculares en la sección transversal de la hoja.

planta, principalmente nitrógeno, es un factor limitante del tamaño de su área foliar, contenido de clorofila foliar y fotosíntesis neta, que están directamente asociados con la magnitud de crecimiento y acumulación de materia seca (Boussadia *et al.*, 2010).

CONCLUSIONES

Las plantas en vivero fertirrigadas durante 240 d con cantidades diferentes de nutrimentos generaron crecimiento diferenciado en área foliar, área de la sección transversal de la hoja y número de haces vasculares, materia seca acumulada en la parte aérea, en la raíz y total. La magnitud del crecimiento fue en relación positiva con la dosis de fertirrigación, alcanzando mayor tamaño aquellas plantas que recibieron solución nutritiva del 80 al 100 % de la formulación de Steiner.

BIBLIOGRAFÍA

- Angeles-Espino A., A. J. Valencia-Botín, G. Virgen-Calleros, C. Ramírez-Serrano, L. Paredes-Gutiérrez y S. Hurtado-De la Peña (2012) Micropropagación de agave (*Agave tequilana* Weber. var. Azul) a través de yemas axilares. *Tropical and Subtropical Agroecosystems* 15:693-698.
- Barrera Z. V. A., T. Lawson, E. Olmos, N. Fernández-García and A. M. Borland (2014) Leaf anatomical traits which accommodate the facultative engagement of crassulacean acid metabolism in tropical trees of the genus *Clusia*. *Journal of Experimental Botany* 65:3513-3523. <https://doi.org/10.1093/jxb/eru022>.
- Boussadia O., K. Steppe, H. Zgallai, S. Ben El Hadj, M. Braham, R. Lemeur and M. C. Van Labeke (2010) Effects of nitrogen deficiency on leaf photosynthesis, carbohydrate status and biomass production in two olive cultivars 'Meski' and 'Koroneiki'. *Scientia Horticulturae* 123:336-342. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2009.09.023>
- Enríquez-del Valle J. R., I. Cruz-Valdez and G. Carrillo-Castañeda (2012) Acclimatization of *Agave angustifolia* Haw. vitroplants in inert substrates and fertigated with different nutritional dose. *Acta Horticulturae* 947:101-104.
- Enríquez V. J. R., A. Estrada S., G. Rodríguez O., V. A. Velasco V. y G. V. Campos Á. (2013) Sustrato y dosis de fertirriego en la aclimatización de vitroplantas de *Agave americana* var. *oaxacensis*. *Revista de la Facultad de Ciencias Agrarias. Universidad Nacional de Cuyo* 45:341-348.
- Enríquez V. J. R., S. E. Alcara V., G. Rodríguez O., M. E. Miguel L. y C. Manuel V. (2016) Fertirriego en vivero a plantas de *Agave potatorum* Zucc micropropagadas-aclimatizadas. *Revista Mexicana de Ciencias Agrícolas* 7:1167-1177.
- Garriga C. M., G. González O., S. Alemán G., E. Abreu C., K. Quiroz B., P. D. S. Caligari and R. García-González (2010) Management of auxin-cytokinin interactions to improve micropropagation protocol of henequen (*Agave fourcroydes* Lem.). *Chilean Journal of Agricultural Research* 70:545-551. <http://dx.doi.org/10.4067/S0718-58392010000400003>.
- Mantovani A. (1999) A method to improve leaf succulence quantification. *Brazilian Archives of Biology and Technology* 42. <http://dx.doi.org/10.1590/S1516-89131999000100002>.
- Martínez R. S., A. Trinidad S., C. Robles, A. Galvis S., T. M. Hernández M., J. A. Santizo R., G. Bautista S. y E. C. Pedro S. (2012) Crecimiento y sólidos solubles de *Agave potatorum* Zucc. inducidos por riego y fertilización. *Revista Fitotecnia Mexicana* 35:61-68.
- Martínez-Ramírez S., G. Bautista-Sánchez, E. C. Pedro-Santos y P. D. Guerrero-Cruz (2014) Crecimiento y contenido de clorofila del maguey mezcalero (*Agave potatorum* Zucc.) en policultivo con maíz y frijol. *Revista Fitotecnia Mexicana* 37:297-304.
- Monja-Mio K. M., F. Barredo P., G. Herrera H., M. Esqueda V. and M. L. Robert (2015) Development of the stomatal complex and leaf surface of *Agave angustifolia* Haw. 'Bacanora' plantlets during the *in vitro* to *ex vitro* transition process. *Scientia Horticulturae* 189:32-40. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2015.03.032>.
- Pérez Molphe B. E., M. J. Esparza A. y M. E. Pérez R. (2012) Conservación *in vitro* de germoplasma de *Agave* spp. bajo condiciones de crecimiento retardado. *Revista Fitotecnia Mexicana* 35:279-287.
- Pospíšilová J., D. Haisel, H. Synková, J. Čatský, N. Wilhelmová, Š. Plzánková, D. Procházková and F. Sránek (2000) Photosynthetic pigments and gas exchange during *ex vitro* acclimation of tobacco plants as affro to *ex vitro* transition process. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture* 61:125-133.
- SAS Institute (2002) SAS User's Guide: Statistics. Version 9.0. SAS Institute. Cary, North Carolina, USA. 1032 p.
- Salisbury F. B. and C. W. Ross (1992) Plant Physiology. 4th edition. Wadsworth Publishing Co. Belmont, CA, USA. 682 p.
- Santíz J. A., R. Rincón-Rosales y F. A. Gutiérrez-Miceli (2012) Propagación *in vitro* de *Agave grijalvensis* B. Ullrich, una especie endémica de Chiapas bajo protección especial. *Gayana Botánica* 69:23-30.
- SEMARNAT, Secretaría de Medio Ambiente y Recursos Naturales (2002) Norma Oficial Mexicana NOM-021-RECNAT-2000. Especificaciones de fertilidad, salinidad y clasificación de suelos. Estudios, muestreo y análisis. Diario Oficial de la Federación. Segunda Sección. 31 de diciembre de 2002. México, D.F. 73 p.
- SEMARNAT, Secretaría de Medio Ambiente y Recursos Naturales (2010) Norma Oficial Mexicana NOM-059-SEMARNAT-2010. Protección ambiental. Especies nativas de México de flora y fauna silvestres. Categorías de riesgo y especificaciones para su inclusión, exclusión o cambio. Lista de especies en riesgo. Diario Oficial de la Federación, Segunda Sección. 30 de diciembre de 2010. México, D.F. 78 p.
- Steiner A. A. (1984) The universal nutrient solution. In: Proceedings of IWOSC 1984 6th International Congress on Soilless Culture. April 29-May 5, 1984. Wageningen, The Netherlands. pp:633-650.