

Efecto de las giberelinas en la propagación de tomate (*Solanum lycopersicum* L.) bajo diferentes sustratos enriquecidos con fertilizante

Effect of gibberellins on the propagation of the tomato (*Solanum lycopersicum* L.) with different substrates enriched with fertilizer



ANA LUCÍA FRAILE-ROBAYO¹

JAVIER GIOVANNI ÁLVAREZ-HERRERA^{2, 3}

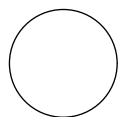
YULI ALEXANDRA DEQUIZ-OYOLA²

Tomate híbrido Calima con 60 días después de trasplante.

Foto: A.L. Fraile-Robayo

RESUMEN

En el cultivo de tomate la realización de semilleros o almácigos genera un alto costo de producción, por tal razón se buscan alternativas que brinden características óptimas de germinación y crecimiento de las plántulas, que a la vez sean viables y económicamente fáciles de adquirir. En este estudio se evaluó la respuesta de semillas de tomate híbrido Calima a cinco concentraciones de ácido giberélico (0, 200, 400, 600, 800 mg L⁻¹) sembradas en cascarilla de arroz quemada (CAQ) enriquecida con diferentes dosis de nitrógeno, fósforo y potasio (90-75-180, 75-60-165, 60-45-150 y 45-30-135 mg L⁻¹) respectivamente, distribuidas en 12, 16 y 20 días después de la siembra. Se utilizó un diseño completamente aleatorizado, con 25 tratamientos y cuatro repeticiones, cada unidad experimental con 20 semillas. La concentración de 400 mg L⁻¹ de GA₃ incidió favorablemente en el tiempo medio de germinación y la velocidad media de germinación, sin embargo no tuvo ningún efecto en el desarrollo de la plántula. El sustrato CAQ más la aplicación de fertilizante presentó plántulas con un desarrollo inferior respecto a la turba, mientras que la mezcla de turba más la aplicación de 400 mg L⁻¹ de GA₃ presentó plántulas con mayor crecimiento lo cual se expresó en la altura de plántula (10 cm), un diámetro de tallo de 3,1 mm y una masa fresca de 0,64 g.



Palabras clave adicionales: germinación, plántula, cascarilla de arroz quemada, turba.

¹ Químicos Oma, Bogotá (Colombia).

² Facultad de Ciencias Agropecuarias, Grupo de Investigaciones Agrícolas, Universidad Pedagógica y Tecnológica de Colombia, Tunja (Colombia).

³ Autor para correspondencia. jgalvarezh@gmail.com

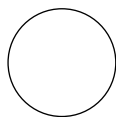
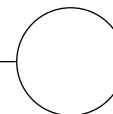
ABSTRACT

In the tomato, the use of seedbeds causes a high production cost, therefore alternatives are being sought that provide optimal characteristics of germination and seedling growth that are both economically viable and available. This study evaluated the response of Calima hybrid tomato seeds treated before sowing with five concentrations of gibberellic acid (0, 200, 400, 600, 800 mg L⁻¹), planted in burned rice husks (CAQ) and enriched with different doses of nitrogen, phosphorous and potassium (90-75-180, 45-30-135 and 75-60-165, 60-45-150 mg L⁻¹) respectively, at 12, 16 and 20 days after planting; and compared with peat moss. We used a completely randomized design with 25 treatments and four replications; each experimental unit had 20 seeds. The concentration of 400 mg L⁻¹ positively affected the mean germination time and the speed of germination, but had no effect on the development of the seedlings. The CAQ substrate enriched with fertilizer presented seedlings with lower development as compared to peat moss, while the mixture of peat moss plus 400 mg L⁻¹ GA₃ had the fastest growing seedlings which expressed a height of 10 cm, a stem diameter of 3.1 mm and 0.64 g of fresh biomass.

Additional key words: germination, seedling, burned rice husks, peat.

Fecha de recepción: 10-04-2012

Aprobada para publicación: 29-05-2012



INTRODUCCIÓN

En Colombia, el área cosechada en tomate (*Solanum lycopersicum* L.) para el año 2010 fue de 6.508 ha, con una producción de 197.374 ha (Agronet, 2010), lo que resalta la importancia del cultivo para el país.

En el proceso de producción de tomate la primera etapa es la obtención de plántulas, lo que requiere la elaboración de semilleros que cumplan con las condiciones requeridas, para garantizar plantas vigorosas en el trasplante, puesto que de un buen almácigo depende todo el cultivo posterior (Guzmán, 2003).

Uno de los sustratos más utilizados en la propagación de tomate es la turba debido a sus condiciones fisicoquímicas, porosidad, pH, retención de humedad y niveles nutricionales (Escobar, 2001), no obstante, comercialmente es costosa. Lo anterior ha llevado a la realización de estudios para una búsqueda de sustratos alternativos

más económicos y que a la vez garanticen plantas vigorosas.

Fernández *et al.* (2006) evaluaron varias alternativas de sustratos para almácigos de hortalizas, utilizando diferentes mezclas de materiales y obtuvieron que el mejor sustrato para sustituir la turba fue la mezcla de compost de cachaza de caña de azúcar y aserrín de coco molida en relación 2:1. Sin embargo, existen otros sustratos como la cascarilla de arroz, el cual es el más utilizado en cultivos hidropónicos por el bajo costo, fácil transporte, lenta degradación, alta porosidad y gran facilidad de manejo a la hora de la siembra (Aponte, 1999), además puede ser una alternativa en la propagación de tomate.

Para tratar de mejorar las propiedades fisicoquímicas de la cascarilla de arroz se ha recurrido desde hace algunos años a la quema parcial de la misma. Esta es la alternativa más usada en la

actualidad ya que aumenta la capacidad de retención de agua (Calderón *et al.*, 2001). No obstante, uno de los mayores limitantes es el bajo contenido nutricional, lo que hace necesario complementar el sustrato para mejorar las propiedades químicas del mismo. Álvarez-Herrera *et al.* (2007) encontraron que la cascarilla de arroz quemada (CAQ) es un sustrato que se puede utilizar en la propagación de esquejes de romero, del mismo modo, Álvarez-Herrera *et al.* (2008) determinaron que el uso de CAQ en propagación es más económico que el uso de turba rubia.

La nutrición adecuada es uno de los factores más importantes en la producción de plántulas, donde el N y el K son los nutrimentos requeridos en mayor cantidad (Marschner, 1995). Preciado *et al.* (2002) demostraron que soluciones nutritivas a base de nitrógeno y potasio en plántulas de dos híbridos de melón *Cucumis melo* L. permitieron que las plántulas presentaran mayor crecimiento y acumulación de nutrientes al momento del trasplante.

Por otro lado, se busca complementar el proceso de producción de plántulas, con la utilización de semillas que garanticen una germinación rápida, uniformidad y plantas vigorosas por lo que se muestra como alternativa la utilización de productos hormonales (Weaver, 1996). Dentro de las fitohormonas recomendadas se encuentran las giberelinas que tienen propiedades estimuladoras de la germinación, la elongación celular y la emergencia de la radícula a través del endospermo (Taylorson y Hendricks, 1977; Salisbury y Ross, 2000). Según Balaguera-López *et al.* (2009), al imbibir semillas de tomate en 900 mg L⁻¹ de ácido giberélico (GA₃), las plántulas de tomate fueron más vigorosas, con mayor altura y diámetro de tallo.

Por lo anterior, el objetivo de esta investigación fue evaluar el efecto de la aplicación de GA₃ en la germinación de semillas de tomate bajo diferentes concentraciones de fertilizantes en un

sustrato de CAQ y turba, con el fin de brindar al productor una alternativa más económica en la etapa de propagación.

MATERIALES Y MÉTODOS

El experimento se realizó en el invernadero de vidrio de la Facultad de Ciencias Agropecuarias, de la Universidad Pedagógica y Tecnológica de Colombia (UPTC), sede Tunja, el cual se encuentra a una altitud de 2.782 msnm y tiene las coordenadas 5°32'N y 73°23'W; dentro del invernadero la temperatura promedio fue de 15,8°C y la humedad relativa promedio (HR) del 71,8%. Los análisis de laboratorio se realizaron en el laboratorio de Fisiología Vegetal de la UPTC.

Para la realización del ensayo se emplearon semillas de la especie *Solanum lycopersicum* híbrido Calima, las cuales se imbibieron en agua con diferentes concentraciones de ácido giberélico previo a la siembra y se propagaron en bandejas de polietileno Herkupak de 144 celdas.

Como sustrato se utilizó, la mezcla de cascarilla de arroz quemada (CAQ) con diferentes dosis de fertilizantes (N, P y K) los cuales se incorporaron al sustrato en tres aplicaciones, 12, 16 y 20 días después de la siembra (dds), durante todo el proceso de germinación se utilizó turba canadiense como tratamiento testigo.

Se elaboró un diseño estadístico completamente al azar con arreglo factorial de 5 × 5, en donde el primer factor correspondió a las concentraciones de ácido giberélico (0, 200, 400, 600 y 800 mg L⁻¹) y el segundo factor correspondió a los diferentes sustratos: cascarilla quemada más la adición de distintas dosis de fertilizantes de N, P y K en dosis de 90-75-180, 75-60-165, 60-45-150 y 45-30-135 mg L⁻¹ de NPK y el sustrato turba como tratamiento testigo para un total de 25 tratamientos, con cuatro repeticiones, corre-

spondiente a 100 unidades experimentales (UE) (tabla 1).

Se imbibió las semillas en agua con las diferentes concentraciones de GA_3 durante 24 h, luego se procedió a la siembra, una semilla por alveolo. La fertilización se aplicó en el agua de riego y se hizo de manera homogénea para todos los tratamientos. El programa de fertirriego incluyó aplicaciones a los 12, 16 y 20 dds.

Las variables de respuesta que se determinaron fueron porcentaje de germinación (PG), tiempo

medio de germinación (TMG) y velocidad media de germinación (VMG), para las cuales se hicieron observaciones diarias de las semillas hasta que emergió el primer cotiledón y se tuvo en cuenta el número de días que empleó cada semilla para germinar en un periodo de 30 dds (tabla 2). En la etapa de plántula se evaluó el área foliar mediante el analizador Li-Cor® 3000A (Li-Cor, Lincoln, NE), altura final, masa fresca de tallo, raíz y hojas, masa seca total, de tallo, raíz y hojas después de someter las plantas a 70°C durante 48 h; diámetro del tallo mediante el calibrador de Vernier y la eficiencia económica de los trata-

Tabla 1. Convenciones para los diferentes tratamientos evaluados en la propagación de semillas de tomate.

Tratamientos	Sustrato	Dosis de fertilización (mg L ⁻¹)			Dosis de GA_3 (mg L ⁻¹)
		Nitrógeno	Fósforo	Potasio	
T1	CAQ	90	75	180	200
T2	CAQ	75	60	165	200
T3	CAQ	60	45	150	200
T4	CAQ	45	30	135	200
T5	Turba	-	-	-	200
T6	CAQ	90	75	180	400
T7	CAQ	75	60	165	400
T8	CAQ	60	45	150	400
T9	CAQ	45	30	135	400
T10	Turba	-	-	-	400
T11	CAQ	90	75	180	600
T12	CAQ	75	60	165	600
T13	CAQ	60	45	150	600
T14	CAQ	45	30	135	600
T15	Turba	-	-	-	600
T16	CAQ	90	75	180	800
T17	CAQ	75	60	165	800
T18	CAQ	60	45	150	800
T19	CAQ	45	30	135	800
T20	Turba	-	-	-	800
T21	CAQ	90	75	180	0
T22	CAQ	75	60	165	0
T23	CAQ	60	45	150	0
T24	CAQ	45	30	135	0
T25	Turba				0

CAQ, cascarilla de arroz quemada.

Tabla 2. Fórmulas empleadas para el cálculo de las variables de germinación.

Variable	Ecuación	Unidades
Velocidad media de germinación	$VME = \sum \left(\frac{n_i}{t_i} \right)$	Semillas germinadas /día
Tiempo medio de germinación	$TMG = \frac{N * (A_1 + A_2 + A_x)}{(A_1 * T_1 + A_2 * T_2 + A_x * T_x)}$	días
Porcentaje de germinación	$PG = \left(\frac{N}{N_s} \right) * 100$	%

n_i = número de semillas germinadas en el i-ésimo día;

t_i = tiempo en días, para la germinación en el i-ésimo día.

N = número de semillas germinadas.

A_1, A_2, \dots, A_x : número de semillas germinadas en el día 1, en el día 2, y en el día x;

T_1, T_2, \dots, T_x : número de días entre la siembra y el día 1 de germinación, entre el día 2 y entre el día x.

mientos: biomasa seca resultante dividido por el costo de cada tratamiento.

Los resultados de la presente investigación fueron sometidos a un análisis de varianza (Anova) con el fin de determinar diferencias significativas entre tratamientos y a pruebas de comparación de Tukey al 5% para clasificar los mismos, el *software* utilizado fue el SAS v. 8e.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Porcentaje de germinación (PG)

De acuerdo con el análisis estadístico no se presentaron diferencias significativas entre tratamientos, debido a que hubo uniformidad en el PG de las semillas con la emergencia del primer cotiledón, similar a lo encontrado por Balaguera-López *et al.* (2009), no obstante, los tratamientos que contenían GA_3 presentaron una germinación del 100%, comparada con el testigo que fue del 91,6%. Esto se atribuye al efecto que tienen las giberelinas en el proceso de germinación. Arteca (1996) afirma que las giberelinas han sido implicadas en el control y la promoción de la germinación en diferentes especies.

Araya *et al.* (2000) encontraron que la adición de GA_3 en concentración de 2 mg L⁻¹ en semi-

llas de Jaul *Alnus Acuminata* bajo condiciones de luz aumentaba el PG, sin embargo, Hernández (1990) encontró que 100 y 500 mg L⁻¹ de GA_3 inhibieron la germinación de las mismas plantas en 10% y 35% respectivamente frente a 5 mg L⁻¹ de GA_3 , aunque superaron al testigo sin aplicación.

Tiempo medio de germinación (TMG)

Los resultados de esta variable mostraron que el menor TMG ocurrió a los 8 d en los tratamientos de 400 mg L⁻¹ de GA_3 + CAQ+ 45-30-135 ppm y 400 mg L⁻¹ de GA_3 + turba, los cuales fueron estadísticamente iguales, presentando diferencias significativas frente a los demás tratamientos donde la concentración de 600 mg L⁻¹ de GA_3 + CAQ+ 90-75-180 ppm de N, P y K y 0 GA_3 en CAQ+ 45-30-135 ppm de N, P y K tardaron más días (11,2 d) en germinar. Estos resultados son acordes a lo encontrado por Balaguera-López *et al.* (2009), quienes hallaron un TMG de 10,1 d cuando sometieron semillas de tomate a 300 mg L⁻¹ de GA_3 .

Los tratamientos a base de cascarilla presentaron mayor retraso en cuanto al tiempo de germinación con respecto a la turba (figura 1a), lo que podría asociarse con la textura y mayor porosidad de la turba, además la cascarilla de arroz quemada pudo dificultar el contacto de la semi-

lla con este sustrato, disminuyendo la disponibilidad de agua para la germinación, lo que sugiere el manejo de láminas de riego más altas.

Handreck y Black (2002) afirman que la alta porosidad del sustrato favorece el proceso de germinación puesto que provee un buen contenido de oxígeno, el cual es requerido por las semillas para germinar. Cabe resaltar que en esta etapa de siembra los sustratos no recibieron dosis de fertilización, debido a que las semillas contienen reservas que mantienen el crecimiento y desarrollo hasta que esta es capaz de alimentarse por sí misma (Talón, 2000).

Por otro lado, las semillas que fueron tratadas con 400 mg L^{-1} de GA_3 presentaron diferencias significativas al germinar en 9 d con respecto al testigo (10,8 d) (figura 1b), lo que coincide con Bewley (1997) quien afirma que las giberelinas aceleran el proceso de germinación. Además se les atribuye que junto con las auxinas influyen de forma indirecta en la absorción de agua mediante el transporte activo al aumentar la elasticidad de la pared celular (Almanza,

2000). Peñapareja *et al.* (2007) encontraron que la aplicación de GA_3 favoreció la germinación en *Peonia broteroi* y disminuyó el tiempo medio de germinación, consiguiéndose el menor valor con la dosis de 250 mg L^{-1} .

Velocidad media de germinación (VMG)

Los resultados mostraron que la mayor VMG fue de 0,74 semillas/día, esta ocurrió en los sustratos turba y CAQ cuando se aplicó 400 mg L^{-1} de GA_3 (figura 2a). Estos tratamientos presentaron diferencias significativas frente a los demás, en particular, la concentración de 800 mg L^{-1} de GA_3 y CAQ mostró el menor promedio con 0,4 semillas germinadas/día (figura 2), estos datos son inferiores a los encontrados por Balaguera-López *et al.* (2009) de 1,02 semillas germinadas por día con la imbibición de semillas en 300 mg L^{-1} de GA_3 .

La concentración de 400 mg L^{-1} de GA_3 con el sustrato turba indujo mayor VMG al compararse con el testigo sin aplicación de GA_3 y con el sustrato cascarilla de arroz quemada enriquecido

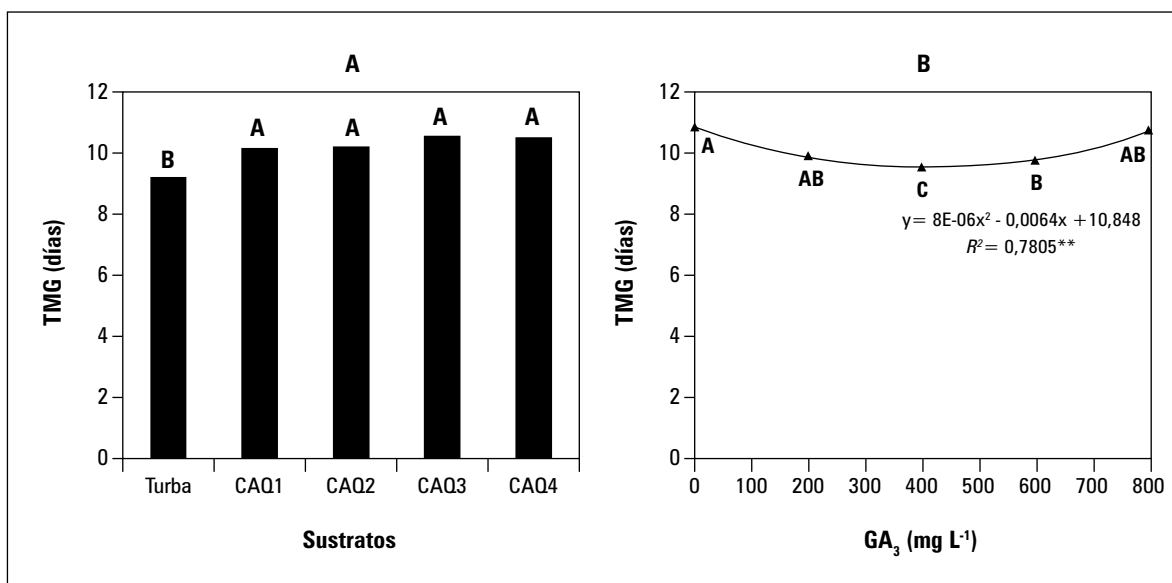


Figura 1. Tiempo medio de germinación de semillas de tomate sembradas A: en diferentes sustratos CAQ1: CAQ + 45-30-135; CAQ2: CAQ + 60-45-150; CAQ3: CAQ + 75-60-165; CAQ4: CAQ + 90-75-180; B: embebidas en diferentes concentraciones de GA_3 . Promedios con letras distintas indican diferencia significativa entre sustratos y concentraciones de GA_3 según la prueba de Tukey ($P \leq 0,05$).

con 60-45-150 ppm de N, P y K (figura 2b). Esto probablemente ocurre debido a que las GA₃ activan el crecimiento vegetativo del embrión, debilitando la capa del endospermo que rodea al embrión y movilizándolo a los puntos de crecimiento del embrión y movilizando las reservas almacenadas en el endospermo (Taiz y Zeiger, 2006). Además la aplicación de giberelinas estimula la producción de numerosas hidrolasas, sobre todo la enzima α -amilasa la cual se mueve al endospermo donde convierte el almidón en azúcar, el cual es trasladado a los puntos de crecimiento del embrión con el fin de alimentarlo e iniciar el crecimiento de las plántulas (Davies, 2004).

Altura final

La altura final de las plántulas presentó diferencias significativas entre tratamientos. La aplicación de 400 mg L⁻¹ de GA₃ en el sustrato turba presentó mejor respuesta con 10 cm de longitud frente a los demás tratamientos, la aplicación de 800 mg L⁻¹ de GA₃ en el sustrato CAQ enriquecido con 90-75-180 ppm de N, P y K, tan solo presentó una altura de 2,9 cm, siendo el tratamiento menos favorable (tabla 3), este resultado se puede

explicar debido a que el primer tratamiento fue el que tuvo mayor VMG.

Los tratamientos con el sustrato turba presentaron un mayor incremento en la altura de las plantas, estas diferencias con la CAQ se pueden atribuir a la baja retención de humedad de la CAQ, lo que pudo causar un estrés por déficit hídrico y consecuentemente una reducción del crecimiento (Sánchez-Díaz y Aguirreola, 1996), el tratamiento sembrado en CAQ + 90-75-180 de N, P y K presentó los valores más bajos en altura. Estos resultados coinciden con Fernández *et al.* (2006), quienes encontraron que en turba, las variables de crecimiento presentaron los valores más altos con respecto a otros sustratos, respuesta que estuvo muy relacionada con la dinámica de germinación presentada bajo cada uno de estos.

La dosis de fertilizante de 90-75-180 de N, P y K en el sustrato de CAQ presentó bajos resultados en altura de planta con respecto al sustrato turba, esto pudo deberse a que la turba favorece la toma y asimilación de nutrientes a través de

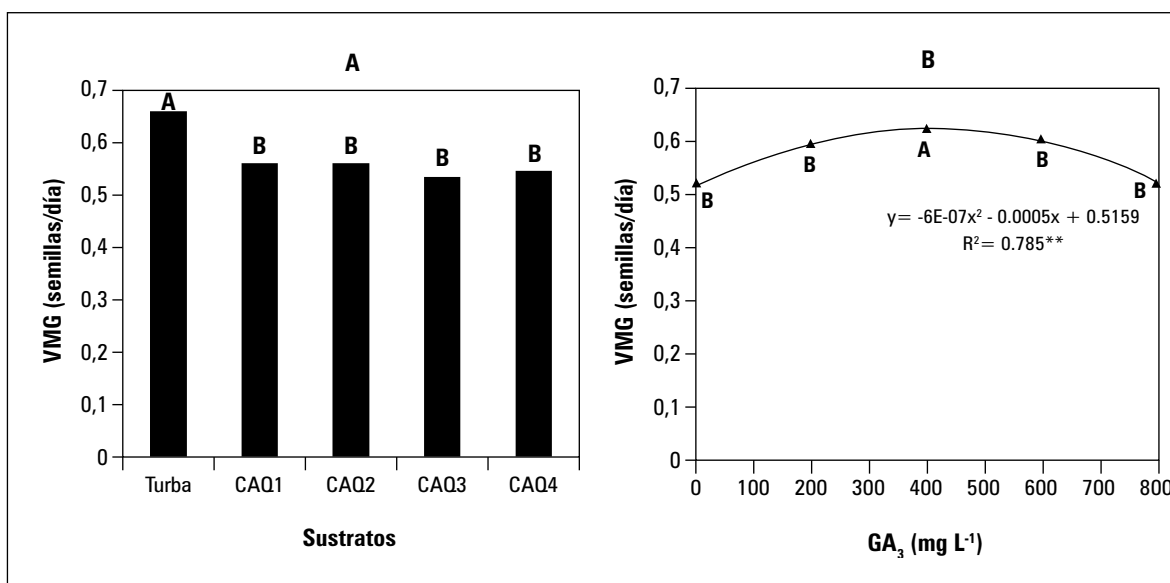


Figura 2. Velocidad media de germinación de semillas de tomate sembradas A: en diferentes sustratos enriquecidos con N, P y K, así CAQ1: CAQ + 45-30-135; CAQ2: CAQ + 60-45-150; CAQ3: CAQ + 75-60-165; CAQ4: CAQ + 90-75-180; B: embebidas en diferentes concentraciones de GA₃. Promedios con letra distinta indican diferencia significativa entre sustratos y concentraciones de GA₃ según la prueba de Tukey ($P \leq 0,05$).

Tabla 3. Altura de plántula y área foliar de las plántulas de tomate sembradas en diferentes sustratos y embebidas en distintas concentraciones de GA₃.

Tratamiento	Altura de plántula (cm)	Área foliar (mm ²)
T1	3,67 hi	14,225 cde
T2	5,32 fghi	16,532 bcde
T3	4,07 ghi	11,875 cde
T4	5,00 fghi	14,247 cde
T5	6,10 defgh	19,177 bcde
T6	5,70 efgh	19,547 bcde
T7	4,20 ghi	11,912 cde
T8	4,47 ghi	17,200 bcde
T9	6,60 bcdefg	21,705 bcde
T10	10,00 a	42,742 ab
T11	4,32 ghi	11,772 cde
T12	5,45 efghi	19,250 bcde
T13	6,10 defgh	18,670 bcde
T14	5,95 efgh	17,782 bcde
T15	9,02 ab	64,452 a
T16	2,87 i	6,495 e
T17	5,60 efghi	14,095 cde
T18	6,20 cdefgh	20,425 bcde
T19	4,92 fghi	9,745 de
T20	9,32 ab	37,902 abc
T21	8,15 abcde	33,482 bcde
T22	9,00 abc	42,710 ab
T23	8,90 abcd	35,297 bcd
T24	7,45 abcdef	24,615 bcde
T25	7,425 abcdef	25,857 bcde

Promedios con letras distintas indican diferencia significativa entre tratamientos por columna según la prueba de Tukey ($P \leq 0,05$).

la raíz y a la capacidad de retención de agua del sustrato ya que estas aplicaciones se hicieron utilizando fertirriego.

El crecimiento en altura de una planta depende principalmente del aporte de agua, nutrientes, energía, y aire que un sustrato pueda aportar (Scagel, 1995), ya que las condiciones físico-químicas de cada sustrato pueden definir el comportamiento tanto de la altura como de las demás variables agronómicas (Schnelle y Henderson, 1991).

Diámetro del tallo

Las mejores combinaciones de tratamientos con respecto al diámetro del tallo fueron las aplicaciones de concentraciones de 400 y 800 mg L⁻¹ de GA₃ sembradas en turba, estas fueron estadísticamente iguales con 3,1 mm, frente a 600 y 800 mg L⁻¹ de GA₃ sembradas en CAQ + 90-75-180 N, P y K con 1,5 mm (figura 3).

Aunque las concentraciones de GA₃ no muestran una tendencia marcada en los resultados,

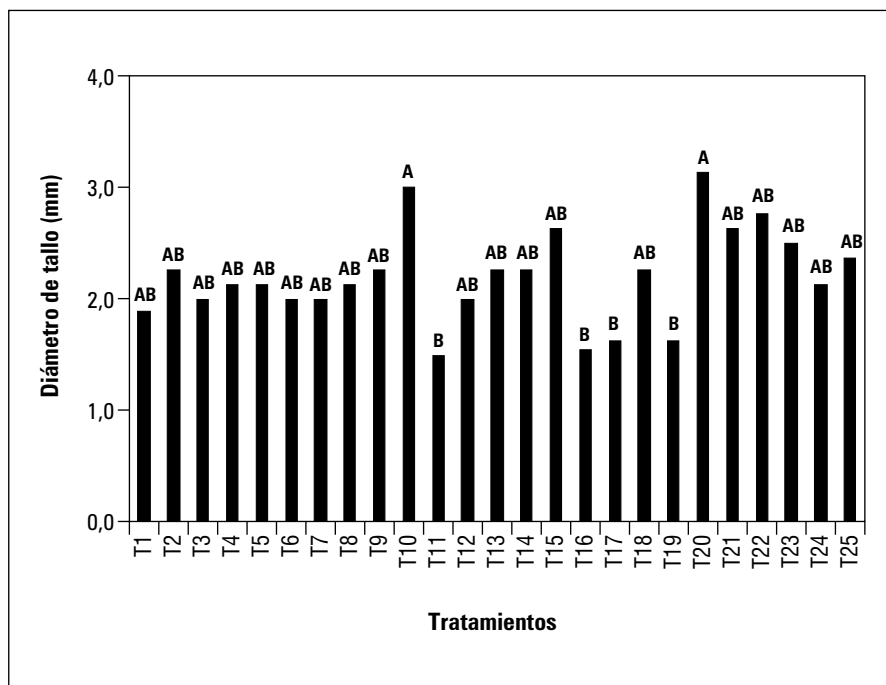


Figura 3. Diámetro de tallo de plántulas de tomate provenientes de semillas tratadas en diferentes sustratos y con diferentes dosis, como indica la tabla 1.

se puede apreciar que para este caso es el sustrato el que tiene una mayor influencia ya que la turba presentó mejores resultados en general, a pesar del contenido nutricional que se le adicionó a la cascarilla de arroz quemada.

La dosis más alta de fertilización (90-75-180) presentó los resultados menos favorables en grosor de tallo, lo que se puede atribuir a estrés por toxicidad lo cual redujo el crecimiento de la plántula y con ello su metabolismo. No obstante, Basocuu y Nicola (1995) encontraron que las fertilizaciones con nitrógeno afectan favorablemente el diámetro del tallo y el número de hojas de las plántulas, sin embargo en el presente estudio el factor que más efecto presentó fue el sustrato.

El grosor de tallo es un indicador del estado de vigor de una plántula (Quesada *et al.*, 2005) ya que refleja directamente la acumulación de fotosintetizados, los cuales posteriormente pueden traslocarse a los vertederos (Donald y Hamblin, 1983), además

un tallo grueso permite soportar la parte aérea sin doblarse por los vientos en el campo (Orzolek, 1991).

Longitud de raíz principal

La respuesta en crecimiento de la longitud de raíz principal no se vio afectada significativamente por el sustrato ni por la concentración de GA_3 , sin embargo la concentración de 600 mg L^{-1} de GA_3 y 60-45-150 de N, P y K presentó el mayor promedio con 13,22 cm, este resultado es similar al obtenido por Wilches-Rojas *et al.* (2008), quienes obtuvieron en plántulas de tomate una longitud de raíz principal de 11,97 cm al evaluar láminas de riego y tamaños de alveolo en diferentes híbridos de tomate.

Ningún sustrato ni concentración de GA_3 presentó una influencia significativa sobre la longitud de la raíz, resultado que se puede atribuir a que el tiempo de la etapa de germinación es muy corto y los tratamientos no alcanzan a provocar un efecto significativo sobre estas variables, no

obstante, se pudo apreciar un buen desarrollo radicular.

Área foliar

De acuerdo al análisis estadístico, se presentaron diferencias significativas entre tratamientos para esta variable. Los valores más altos de área foliar se obtuvieron con la concentración de 600 mg L⁻¹ de GA₃ y turba con 64,25 cm² frente a la concentración de 800 mg L⁻¹ de GA₃ y CAQ + 90-75-180 N, P y K con 6,49 cm² (tabla 3). Este resultado se puede atribuir principalmente al sustrato CAQ, el cual presentó el menor desempeño combinado con las dosis de fertilizante, las cuales no presentaron diferencias significativas.

El mejor resultado con respecto al área foliar fue la concentración de GA₃ con dosis de 600 mg L⁻¹, el testigo mostró los resultados más bajos, lo cual pudo estar influenciado por el medio en el cual se sembró, ya que con la turba se obtuvieron los mejores resultados al compararlo con los resultados del sustrato CAQ enriquecido con las dosis de N, P y K, por lo que se puede afirmar que el sustrato favorece el efecto de la aplicación de GA₃ en el área foliar de las plántulas de tomate.

Balaguera *et al.* (2007) encontraron que con dosis de 300 mg L⁻¹ de GA₃ y 36 h de imbibición las plántulas de tomate mostraban diferencias significativas positivas con respecto al área foliar en los primeros 30 días. En *Helianthus annuus* L., la aplicación de GA₃ al 10% disminuyó el área foliar significativamente respecto al testigo, principalmente debido al déficit en la hidratación de las hojas, ya que las giberelinas determinan una menor tolerancia a la sequía, adicionalmente, es probable que la planta emplee una buena cantidad de nutrientes en la elongación celular del tallo, lo que disminuye el área foliar (Silva *et al.*, 2001).

El área foliar tiene un papel muy importante en el proceso fotosintético ya que a mayor área

foliar mayor captación de energía lumínica y fotoasimilados. Según Jarra *et al.* (1999), las plantas con mayor área foliar y ambiente favorable, son capaces de aprovechar mejor la energía solar dando como resultado una fotosíntesis más eficiente.

Masa fresca total de hojas, tallo y raíz

Según el análisis estadístico la masa fresca de hojas, tallo y raíz presentó diferencias significativas entre tratamientos, para hojas, las plántulas con mejor resultado fueron las provenientes de semillas imbibidas en 800 mg L⁻¹ de GA₃ y sembradas en turba, con 1,33 g, en cuanto a la masa de tallos, la imbibición en 400 mg L⁻¹ de GA₃ y siembra en turba presentó los valores más altos con 0,64 g, mientras que el mayor valor de masa fresca de raíces se presentó cuando las semillas fueron imbibidas en agua y sembradas en CAQ + 75-60-165 de N, P y K (tabla 4).

Pese a que no se observa ninguna tendencia marcada en estas tres variables se ve que los tratamientos de 400 mg L⁻¹ de GA₃ + turba y 800 mg L⁻¹ + turba, presentan los mejores resultados frente a los demás; ya que en toda la etapa mostraron un mayor vigor de acuerdo con las variables evaluadas, lo que pudo aumentar así la capacidad de acumulación de osmolitos, que garantizan un mejor crecimiento y, por tanto, mayor producción de fotoasimilados y de masa fresca (Salisbury y Ross, 1994).

El tratamiento con 800 mg L⁻¹ + CAQ, enriquecido con 90-75-180 de N, P y K, fue el que presentó menor desempeño en hojas, tallo y raíz mostrando así la misma tendencia en la altura final, área foliar y número de folíolos. Este resultado se puede asociar al contenido de humedad del sustrato, ya que la masa fresca depende de la turgencia de la planta y de la humedad del medio en el momento de la toma de la muestra. García *et al.* (2001) encontraron rendimien-

Tabla 4. Masa fresca y seca de hojas, tallo y raíz de plántulas de tomate sembradas en diferentes sustratos y embebidas en distintas concentraciones de GA₃.

Tratamiento	Masa fresca hojas (g)	Masa fresca tallos (g)	Masa fresca raíz (g)	Masa seca hojas (g)	Masa seca tallos (g)	Masa seca raíz (g)
T1	0,293 ef	0,135 ef	0,153 bc	0,026 bc	0,007 b	0,026 a
T2	0,328 def	0,165 def	0,185 bc	0,027 bc	0,030 ab	0,010 a
T3	0,243 ef	0,093 f	0,123 bc	0,039 bc	0,012 b	0,015 a
T4	0,400 def	0,165 def	0,200 abc	0,015 c	0,006 b	0,007 a
T5	0,483 cdef	0,208 cdef	0,280 abc	0,063 abc	0,014 ab	0,021 a
T6	0,520 cdef	0,198 cdef	0,345 abc	0,053 bc	0,015 ab	0,025 a
T7	0,270 ef	0,110 ef	0,178 bc	0,022 bc	0,005 b	0,009 a
T8	0,410 def	0,143 ef	0,305 abc	0,039 bc	0,009 b	0,018 a
T9	0,563 bcdef	0,263 bcdef	0,355 abc	0,056 bc	0,015 ab	0,028 a
T10	1,255 ab	0,645 a	0,410 abc	0,125 ab	0,037 ab	0,032 a
T11	0,243 ef	0,098 ef	0,143 bc	0,021 bc	0,007 b	0,007 a
T12	0,490 cdef	0,170 def	0,338 abc	0,046 bc	0,011 b	0,021 a
T13	0,475 cdef	0,190 cdef	0,338 abc	0,043 bc	0,013 ab	0,021 a
T14	0,480	0,205 cdef	0,360 abc	0,043 bc	0,012 b	0,020 a
T15	0,948 cdef	0,445 abcd	0,463 abc	0,168 a	0,046 a	0,044 a
T16	0,100 abcde	0,048 f	0,048 c	0,051 bc	0,006 b	0,011 a
T17	0,283 ef	0,143 ef	0,178 bc	0,027 bc	0,008 b	0,015 a
T18	0,473 cdef	0,203 cdef	0,243 abc	0,044 bc	0,012 b	0,017 a
T19	0,228 ef	0,120 ef	0,203 abc	0,020 bc	0,007 b	0,011 a
T20	1,330 a	0,523 ab	0,568 ab	0,124 ab	0,031 ab	0,038 a
T21	0,913 abcde	0,390 abcde	0,528 abc	0,099 abc	0,029 ab	0,040 a
T22	1,183 abc	0,458 abcd	0,688 a	0,084 abc	0,030 ab	0,048 a
T23	1,033 abcd	0,478 abc	0,500 abc	0,096 abc	0,026 ab	0,039 a
T24	0,678 abcdef	0,313 bcdef	0,293 abc	0,060 abc	0,016 ab	0,019 a
T25	0,638 abcdef	0,263 bcdef	0,363 abc	0,079 abc	0,018 ab	0,024 a

Promedios con letras distintas indican diferencia significativa entre tratamientos por columna según la prueba de Tukey ($P \leq 0,05$).
Abreviaturas de los tratamientos ver tabla 1.

tos bajos en plantas de *Epipremnum aureum* L. sembradas en sustratos a partir de cascarilla de arroz lo que atribuyeron a la capacidad de retención de humedad.

Pizano de Márquez (2000) y Ramírez (2000) afirman que la cascarilla es un sustrato reactivo por su pH, debido a los óxidos derivados del proceso de quemado, lo que afecta la disponibilidad de la mayoría de los elementos. Sin embargo, este sustrato es muy utilizado en hidroponía y

presenta buenos resultados por su alta porosidad (Castrillón, 2000; De Boodt *et al.*, 1974).

Masa seca total de tallo, raíz y hojas

Estadísticamente se encontraron diferencias entre tratamientos. La imbibición de las semillas en 600 mg L⁻¹ de GA₃ y su posterior siembra en turba, originaron en las plántulas de tomate la mayor acumulación de masa seca tanto en hojas como en tallos, con valores de 0,16 y 0,045 g res-

pectivamente, este tratamiento fue seguido por los tratamientos sembrados en turba con aplicación de 400 y 800 mg L⁻¹ de GA₃ (tabla 4), los cuales presentaron a su vez, la mayor acumulación de masa seca de raíz. Las concentraciones de GA₃ presentaron diferencias significativas, los valores más altos de masa seca para todos los órganos se obtuvieron con la imbibición de las semillas de tomate en las dosis de 400, 600 y 800 mg L⁻¹ de GA₃.

El sustrato de CAQ con la dosis de 45-30-135 mg L⁻¹ de N, P y K tuvo los rendimientos más bajos con respecto a la turba, debido posiblemente a la baja concentración de nutrientes que le aportó el sustrato a la planta, además si existe una limitada disponibilidad de agua esta influye en la movilidad de nutrientes, por lo que un contenido bajo de nutrientes puede limitar el crecimiento de la raíz y por consiguiente afectar el tallo, ya que los nutrientes son inicialmente absorbidos por los pelos radiculares y luego se traslocan al tallo y a los demás órganos (Epstein y Bloom, 2005).

Según Páez *et al.* (2000), la cantidad de masa seca producida por una planta individual es un indicador de su capacidad de utilización de los recursos disponibles para el crecimiento vegetal. El mayor contenido de masa seca se almacenó en las hojas indicando que para esta época, estas demandan mayor cantidad de fotoasimilados a

diferencia del tallo y la raíz, de igual forma se evidenció una relación positiva directamente proporcional con respecto al área foliar ya que un aumento en la masa seca de tallo afectó de manera positiva la masa seca de raíz.

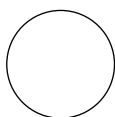
CONCLUSIONES

La imbibición de las semillas de tomate en 400 mg L⁻¹ de GA₃ indujo un menor tiempo medio de germinación y mayor velocidad media de germinación. El porcentaje de germinación fue del 100% en los tratamientos con GA₃ y en el sustrato de turba, con respecto al 91,6% del testigo en el sustrato de cascarilla de arroz quemada y las dosis de N, P y K.

Las plantas sembradas en el sustrato de turba con una concentración de 400 mg L⁻¹ GA₃ mostraron un mayor vigor lo cual se expresó en la altura, diámetro de tallo, fitomasa fresca y fitomasa seca.

A pesar de enriquecer el sustrato CAQ con fertilización, las plántulas sembradas en este presentaron un desarrollo inferior con respecto a las sembradas en turba.

Las evaluaciones de las variables mostraron un mayor efecto del sustrato que de la imbibición de las semillas de tomate en ácido giberélico en el vigor y el desarrollo de las plántulas de tomate.



REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- Agronet. 2010. Análisis estadístico de área y producción agrícola y pecuaria. En <http://www.agronet.gov.co/agronetweb1/Estadísticas/ReportesEstadísticos.aspx>; consulta: noviembre de 2011.
- Almanza, P. 2000. Fisiología vegetal. Instituto Universitario Juan de Castellanos, Tunja, Colombia.
- Álvarez-Herrera, J.G., S.L. Rodríguez y E. Chacón. 2007. Efecto de diferentes tamaños de esqueje y sustratos en la propagación del romero (*Rosmarinus officinalis* L.). Agron. Colomb. 25(2), 224-230.
- Álvarez-Herrera, J.G., E. Chacón y S.L. Rodríguez. 2008. Efecto de dos sustratos y diferentes láminas de riego en la propagación de romero (*Rosmarinus offi-*

- cinalis* L.). Rev. UDCA Actual. Divulg. Cient. 11(1), 103-111.
- Aponte, A. 1999. Cultivos protegidos con técnica hidropónica y biológica, Tomo I: Cómo producir 350 ton/ha/cosecha de tomate en cualquier clima. Bogota.
- Araya, E., L. Gómez, N. Hidalgo y R. Valverde. 2000. Efecto de la luz y del ácido giberélico sobre la germinación in vitro de jaul (*Alnus acuminata*). Agron. Costarricense 24(1), 75-80.
- Arteca, R. 1996. Plant growth substances. Principles and applications. Chapman and Hall, New York, NY.
- Balaguera, E., D. Rodríguez y J. Álvarez. 2007. Aplicación de giberelinas GA₃ y diferentes tiempos de imbibición en semillas de tomate (*Lycopersicon esculentum* Mill.). p.178. En: Memorias II Congreso Colombiano de Horticultura. Editorial Produmedios, Bogotá.
- Balaguera-López, H.E., J.F. Cárdenas-Hernández y J.G. Álvarez-Herrera. 2009. Effect of gibberellic acid (GA₃) on seed germination and growth of tomato (*Solanum lycopersicum* L.). Acta Hort. 821, 141-147.
- Basocuu, L. y S. Nicola. 1995. Supplementary light and pretransplant nitrogen effects on tomato seedling growth and yield. Acta Hort. 396, 313-396
- Bewley, J. D. 1997. Seed germination and dormancy. Plant Cell 9, 1055-1066.
- Burgas, R. y A. Powell. 1984. Evidence for repair processes in the invigoration of seeds by hydration. Ann. Bot. 53, 753-757.
- Calderón, F. y F. Cevallos. 2001. Los sustratos. En: www.drcalderonlabs.com. Bogotá D.C., Colombia; consulta: noviembre de 2011.
- Castrillón, I. 2000. Última tecnología en sustratos para enraizamiento. Acopaflor 7(2), 35.
- Davies, P. 2004. Plants hormones. Kluwer Academic Publishers, New York, NY.
- De Boodt, M., O. Verdonck y I. Cappaert. 1974. Method for measuring the water release curve of organic substrates. Acta Hort. 37, 2054-2062.
- Donald, C.M. y J. Hamblin. 1983. The convergent evolution of annual seed crops in agriculture. Adv. Agron. 36, 97-143.
- Epstein, E. y A.J. Bloom. 2005. Mineral nutrition of plants: principles and perspectives. Sinauer Associates Publishers, Sunderland, MA.
- Escobar, H. 2001. Generalidades del cultivo. pp. 13-19. En: Escobar, H. y R. Lee (eds.). Producción de tomate bajo invernadero. Fundación Universidad de Bogotá, Jorge Tadeo Lozano, Bogotá.
- Fernández, B.C., N. Urdanet y W. Silva. 2006. Germinación de semillas de tomate (*Lycopersicon esculentum* Mill.) cv. Río Grande sembradas en bandejas plásticas, utilizando distintos sustratos. Rev. Fac. Agron. 23(2), 188-196.
- García, O., G. Alcantar, R.I. Cabrera, R. Gavi y H. Volke. 2001. Evaluación de sustratos para la producción de *Epipremnum aureum* y *Spathiphyllum wallisii* cultivadas en maceta. Terra 19, 249-258.
- Guzmán, J. M. 2003. Sustratos y tecnología de almácigo. p. 25. En: Memoria de cursos de producción en ambientes protegidos. UCR-CYTED, San José, Costa Rica.
- Handreck, K.A. y N. Black. 2002. Growing media for ornamental plants and turf. 3 ed. UNSW Press, Sydney.
- Hernández, R. 1990. Un estudio sobre la germinación de la semilla de *Alnus acuminata* H.B.K. Rev. Forestal Venezolana 3, 39-54.
- Hartmann, H.T. y D.E. Kester. 1989. Propagación de plantas. Compañía Editorial Continental S.A., México.
- Jarma, A., C. Buitrago y S. Gutiérrez. 1999. Respuesta del crecimiento de la habichuela (*Phaseolus vulgaris* L. var. Blue Lake) a tres niveles de radiación incidente. Revista Comalfi 26(1-3), 62-73.
- Marschner, H. 1995. Mineral nutrition of higher plants. Academic Press, San Diego, CA.
- Observatorio de finanzas rurales. Tomate. 2012. Disponible en: [http://www.agronet.gov.co/www/html3b/excepciones/cargaNet/netcarga16.aspx?cod=16&reporte=Producci%u00f3n+nacional+por+producto&file=2007816102236_20058417048_agronetevaarearendimientoyproduccionpor+producto+poragno.rpt&código=16&excepcion=1&fechaI=2005+&producto=Tomate&Fecha F=2005](http://www.agronet.gov.co/www/html3b/excepciones/cargaNet/netcarga16.aspx?cod=16&reporte=Producci%u00f3n+nacional+por+producto&file=2007816102236_20058417048_agronetevaarearendimientoyproduccionpor+producto+poragno.rpt&código=16&excepcion=1&fechaI=2005+&producto=Tomate&Fecha F=2005;); consulta: febrero de 2012.
- Orzolek, M.D. 1991. Establishment of vegetables in the field. HortTechnol. 1, 78-81.
- Páez, A., V. Paz y J. C. López. 2000. Crecimiento y respuestas fisiológicas de plantas de tomate cv. Río Grande en la época mayo-julio. Efecto del sombreado Rev. Fac. Agron. (LUZ) 17, 173-184.
- Peñapareja, D., P. Sánchez-Gómez, J. López, A. González, J. Franco y J. Fernández, J. 2007. Influencia de la aplicación de ácido giberélico y el tiempo de almacenamiento en la germinación de *Peonia broteroi*.

- Actas de Horticultura (Sociedad Española de Ciencias Hortícolas) 48(2), 17-24.
- Pizano de Márquez, M. 2000. Clavel *Dianthus caryophyllus*. Ed. Hortitecnia Ltda., Bogotá.
- Preciado, P., G. Baca, L. Tirado, J. Kohashi-Shibata, L. Tijerina y A. Martínez. 2002. Nitrógeno y potasio en la producción de plántulas de melón. *Terra* 20(3), 267-276.
- Quesada, G. y C. Méndez. 2005. Evaluación de sustratos para almácigos de hortalizas. *Agron. Mesoamer.* 16(2), 171-183.
- Ramírez, V.M. 2000. Caracterización de las propiedades de 10 materiales, descripción de uso potencial como sustratos y evaluación del crecimiento de plántulas de lechuga (*Lactuca sativa* L.) en los materiales promisorios como sustratos. Trabajo de grado. Facultad de Agronomía. Universidad Nacional de Colombia, Bogotá.
- Salisbury, F.B. y C.W. Ross. 1994. Fisiología vegetal. Grupo Editorial Iberoamérica S.A., México.
- Salisbury, F.B. y C.W. Ross. 2000. Fisiología de las plantas. Editorial Paraninfo Thomson Learning, Madrid.
- Sánchez-Díaz, M. y J. Aguirreolea. 1996. Relaciones hídricas. En: Azcón-Bieto, J. y M. Talón (eds.). Fisiología y bioquímica Vegetal. Edigrafos, Madrid. pp. 49-90.
- Scagel, R., R.J. Bandoni, C.E. Rouse, W.B. Schofield, J.R. Stein y T.M.C. Taylor. 1995. El reino vegetal. 3ª ed. Omega, Barcelona, España.
- Schnelle, M. A. y J.C. Henderson. 1991. Containers and media for the nursery. Oklahoma cooperative extension service. Extension facts. Oklahoma State University, Stillwater, OK.
- Silva, M., H. Gámez, F. Zabala, B. Cuevas y M. Rojas. 2001. Efecto de cuatro fitoreguladores comerciales en el desarrollo y rendimiento del girasol. *Ciencia UANL* 4(1), 69-75.
- Taiz, L. y E. Zeiger. 2006. Plant physiology. 4th ed. Sinauer Associates Publishers, Sunderland, MA.
- Talón, M. 2000. Giberelinas. pp. 301-317. En: Azcón-Bieto, J. y M. Talón (eds.). Fundamentos en fisiología vegetal. McGraw-Hill, Madrid.
- Taylorson, R.B. y S.B. Hendricks. 1977. Dormancy in seeds. *Annu. Rev. Plant Physiol.* 28(1), 331-354.
- Weaver, R.J. 1996. Reguladores del crecimiento de las plantas de la agricultura. Editorial Trillas, México.
- Wilches-Rojas, F. J.G. Álvarez-Herrera y H.E. Balaguera López. 2008. Tamaños de alvéolo y diferentes láminas de riego en obtención de plántulas de tomate. *Rev. UDCA Actual. Divulg. Cient.* 11(2), 141-151.