

SEP

POLIBOTÁNICA

ISSN 1405-2768

ISSN 2395-9525



Núm. 61

Ciencia y
Tecnología

Secretaría de Ciencia, Humanidades,
Tecnología e Innovación

Enero 2026



Enero 2026

Núm. 61

POLIBOTÁNICA



PÁG.

CONTENIDO

- 1 La familia *Buxaceae* en México
The *Buxaceae* family in Mexico
Rafael Fernández N. | María de la Luz Arreguín Sánchez
- 23 Riqueza de epífitas vasculares en la reserva El Peñón, municipio de Valle de Bravo, Estado de México, México
Vascular epiphyte richness in The Peñón reserve, municipality of Valle de Bravo, Estado de México, Mexico
Ivonne Gomez | Bruno Téllez | Adolfo Espejo-Serna | Ana Rosa López-Ferrari
- 55 Variación de umbrales dnbr y rbr en la detección de incendios forestales en el área Iztaccíhuatl-Popocatepetl México
Variation of dnbr and rbr thresholds in forest fire detection in the Iztaccíhuatl-Popocatepetl area, Mexico
Ederson Steven Cobo Muelas | Pablito Marcelo López Serrano | Daniel José Vega Nieva | Jose Javier Corral Rivas | José López García | Lilia de Lourdes Manzo Delgado
- 75 Dinámica fenológica mensual de especies de bosque mixto.
Monthly phenological dynamics of mixed forest species.
Cynthia Judith Carranza Ojeda | Juan Antonio Reyes Agüero | Carlos Alfonso Muñoz Robles | Anuschka Van't Hooft | Jorge Alberto Flores Cano | José Villanueva Díaz
- 101 Servicios ecosistémicos de provisión en comunidades de pueblos Otomí y Matlazincas del Estado de México, México
Provision of ecosystem services in indigenous communities in the State of Mexico, Mexico
Laura White-Olascoaga | David García-Mondragón | Carmen Zepeda-Gómez
- 115 Comparación de tasas de respiración del suelo en ecosistemas agrícola, agostadero y urbano en una zona semiárida en Juárez, Chihuahua, México
Comparison of soil respiration rates in agricultural, rangeland, and urban ecosystems at semiarid areas in Juárez, Chihuahua, Mexico
Juan Pedro Flores Margez | Alejandra Valles Rodríguez | Pedro Osuna Avila | Dolores Adilene Garcia Gonzalez
- 133 Caracterización ecológica de la zona de proliferación del hongo blanco de pino (*Tricholoma mesoamericanum*) en “El Guajolote” Hidalgo, México
Ecological characterization of the fruiting area of the pine white mushroom (*Tricholoma mesoamericanum*) in “El Guajolote” Hidalgo, Mexico
Alvaro Alfonso Reyes Grimaldo | Ramón Razo Zárate | Oscar Arce Cervantes | Magdalena Martínez Reyes | Jesús Pérez Moreno | Rodrigo Rodríguez Laguna
- 145 Influencia de la variabilidad climática y del fenómeno ENOS en el crecimiento radial de *Pinus rzedowskii* y *P. martinezii* en Michoacán, México
Influence of climate variability and the ENSO phenomenon on the radial growth of *Pinus rzedowskii* and *P. martinezii* in Michoacán, Mexico
Ulises Manzanilla Quiñones | Patricia Delgado Valerio | Teodoro Carlón Allende
- 165 Caracteres morfométricos y patrones de germinación de semillas de *Pinus pseudostrobus* Lindl. de diferentes procedencias
Morphometric characteristics and germination patterns of *Pinus pseudostrobus* Lindl. seeds from different sources
Daniel Madrigal González | Nahum Modesto Sánchez-Vargas | Mariela Gómez-Romero | María Dolores Uribe-Salas | Alejandro Martínez-Palacios | Selene Ramos-Ortiz
- 181 Germinación de *Ormosia macrocalyx* Ducke (Fabaceae), árbol nativo en peligro de extinción
Germination of *Ormosia macrocalyx* Ducke (Fabaceae), an endangered native tree
Brenda Karina Pozo Gómez | Carolina Orantes García | Dulce María Pozo Gómez | Alma Gabriela Verdugo Valdez | María Silvia Sánchez Cortés | Rubén Antonio Moreno Moreno
- 193 Propagación in vitro de callos de morera (*Morus alba* L.) como alternativa alimenticia para larvas de gusanos de seda (*Bombyx mori*)
In vitro propagation of *Morus alba* L. calli as an alternative feed for silkworm (*Bombyx mori*) larvae
Alma Rosa Hernández Rojas | José Luis Rodríguez-de la O | Alejandro Rodríguez-Ortega | Elvis García-López | Manuel Hernández-Hernández | Jessica Lizbeth Sebastián-Nicolás | Rosita Deny Romero-Santos
- 205 Mejoras en un método comercial de extracción de ADN para obtener extractos de ácido nucleico de alta calidad a partir de yemas vegetativas de *Populus tremuloides* Michx.
Improvements to a commercial DNA extraction method for high-quality nucleic acid extractions from *Populus tremuloides* Michx. vegetative buds
Cecilia Gutierrez | Marcelo Barraza Salas | Ilga Mercedes Porth | Christian Wehenkel
- 221 Crecimiento de plántulas de *Laelia autumnalis* y *Encyclia cordigera* en función de la concentración de sacarosa y carbón activado.
Growth of *Laelia autumnalis* and *Encyclia cordigera* seedlings as a function of sucrose and activated charcoal concentration
Marcela Cabañas Rodríguez | María Andrade Rodríguez | Oscar Gabriel Villegas Torres | Iran Alia Tejacal | Porfirio Juarez López | José Antonio Chávez García
- 235 Dinámica fenologica mensual de especies de bosque mixto
Montly phenological dynamics of mixed forest species
Andrea Cecilia Acosta-Hernández | Eduardo Daniel Vivar Vivar | Marin Pompa-García

PÁG.

CONTENIDO

- 259 Efecto de hongos micorrízicos arbusculares sobre la supervivencia y el crecimiento de plantas de *Dalbergia congestiflora* propagadas in vitro y por semilla en condiciones de invernadero
Effect of arbuscular mycorrhizal fungi on the survival and growth of *Dalbergia congestiflora* plants propagated in vitro and from seed under greenhouse conditions
Enrique Ambríz | Carlos Juan Alvarado López | Yoshira López Antonio | Hebert Jair Barrales Cureño | Rafael Salgado Garciglia | Alejandra Hernández García
- 273 Crioconservación de explantes florales encapsulados de cacao (*Theobroma cacao* L.) mediante deshidratación y vitrificación
Cryopreservation of encapsulated floral explants of cacao (*Theobroma cacao* L.) by dehydration and vitrification
Eliud Rodríguez Olivera | Leobardo Iracheta Donjuan | José Luis Rodríguez de la O | Carlos Hugo Avendaño Arrazate
- 295 Análisis de la diversidad genética en cacao (*Theobroma cacao* L.) y pataxte (*T. bicolor* Humb. & Bonpl.) de los estados de Tabasco y Chiapas, México
Genetic diversity analysis in cocoa (*Theobroma cacao* L.) and pataxte (*T. bicolor* Humb. & Bonpl.) from Tabasco and Chiapas, Mexico
Fernanda Sarahi Hernández Montes | Guadalupe Concepción Rodríguez Castillejos | Guillermo Castañón Nájera | Octelina Ruiz Castillo | Christian Asur Christian Asur | Hernán Wenceslao Araujo Torres | Régulo Ruíz Salazar
- 311 Respuesta morfogénica de *Agave angustifolia* al gradiente auxina-citocinina durante el desarrollo de embriones somáticos indirectos
Morphogenetic response of *Agave angustifolia* to the auxin-cytokinin gradient during the development of indirect somatic embryos
Jesús-Ignacio Reyes-Díaz | Rosa María Nava-Becerril | Amaury-Martín Arzate-Fernández
- 329 Efecto del ácido salicílico en el incremento de biomasa y azúcares reductores en *Agave cupreata* y *Agave salmiana*
Effect of salicylic acid on increase of biomass and reducing sugars in *Agave cupreata* and *Agave salmiana*
Hilda Guadalupe GARCÍA NÚÑEZ | Amaury Martín Arzate-Fernández | Ana María Roque-Otero | Martín Rubí-Arriaga | Aurelio Domínguez-López
- 343 Contribución al conocimiento tradicional sobre el uso y manejo de los recursos vegetales en el municipio de Malinalco, Estado de México, México.
Contribution to traditional knowledge of plant resource use and management in Malinalco, State of Mexico, Mexico
Margarita Micaela Avila Uribe | Blanca Margarita Berdeja-Martínez | Ana María Mora-Rocha | Yajaira Cerón-Reyes | Karla Mariela Hernández-Sánchez | María Eugenia Ordorica Vargas | Lidia Cevallos-Villanueva
- 365 La agrobiodiversidad del agroecosistema traspatio como estrategia contra la pobreza extrema en Platón Sánchez, Veracruz, México
Agrobiodiversity in the backyard agroecosystem as a strategy against extreme poverty in Platon Sanchez, Veracruz, Mexico
Rubén Purroy-Vásquez | Gregorio Hernández-Salinas | Jorge Armida-Lozano | Alejandro Llaguno-Aguñaga | Karla Lissete Silva-Martínez | Nicolás Francisco Mateo-Díaz
- 385 Quelites entre cocineras tradicionales nahuas y totonacas de la Sierra Norte de Puebla, México
Quelites among nahua and totonac traditional cooks from the Northern Sierra of Puebla, Mexico
Victoria Ortiz-Trápala | Heike Vibrans | María Edelmira Linares-Mazari | Diego Flores-Sánchez
- 409 *Litsea glaucescens* y *Clinopodium macrostemon* recursos forestales no maderables en mercados tradicionales de los Valles Centrales de Oaxaca
Litsea glaucescens and *Clinopodium macrostemon* non-timber forest resources in traditional markets of the Central Valleys of Oaxaca
Domitila Jarquín-Rosales | Gisela Virginia Campos Angeles | Valentín José Reyes-Hernández | Salvador Lozano-Trejo | Juan José Alpuche-Osorno | Gerardo Rodríguez-Ortiz
- 427 Sistemas verticales rústicos para la producción de alimentos en espacios limitados: un aporte a la seguridad alimentaria familiar
Rustic vertical home gardens for food production in limited spaces: a contribution to household food security
Pablo Yax-Lopez | Kevin Manolo Noriega Elías | Jorge Rubén Sosof Vásquez
- 443 Orquídeas silvestres comercializadas en cinco mercados tradicionales de Oaxaca, México
Wild orchids sold in five traditional markets in Oaxaca, Mexico
María Hipólita Santos Escamilla | Gisela Virginia Campos Angeles | José Cruz Carrillo Rodríguez | Nancy Gabriela Molina Luna
- 457 Proceso artesanal de elaboración de jabón de corozo (*Attalea butyracea* (Mutis ex L.F.) Wess. Boer) en la región de la Chontalpa, Tabasco, México
Artisanal process of making corozo soap (*Attalea butyracea* (Mutis ex L.F.) Wess. Boer) in the Chontalpa region, Tabasco, Mexico
Elsa Chávez García
- 479 La comercialización de plantas del bosque tropical caducifolio y su importancia cultural en el centro de México
The commercialization of tropical deciduous forest plants and their cultural importance in central Mexico
Ofelia Sotelo Caro | Alejandro Flores Palacios | Susana Valencia Díaz | David Osvaldo Salinas Sánchez | Rodolfo Figueroa Brito

POLIBOTÁNICA

Núm. 61

ISSN electrónico: 2395-9525

Enero 2026

Portada



Sistema de cultivo vertical integrado por módulos contenedores uniformes que albergan diversas especies herbáceas y foliares. La disposición estratificada optimiza el uso del espacio y favorece la eficiencia en la captación de luz, mientras que la heterogeneidad morfológica de las plantas evidencia la plasticidad fenotípica asociada a condiciones de cultivo intensivo en ambientes urbanos. Este sistema representa una forma de infraestructura verde orientada a la producción vegetal sustentable y a la mejora microclimática en entornos metropolitanos.

BA vertical cultivation system composed of uniform container modules housing a variety of herbaceous and foliage plant species. The stratified arrangement optimizes space use and enhances light capture efficiency, while the morphological heterogeneity of the plants reflects phenotypic plasticity under intensive cultivation conditions in urban environments. This system represents a form of green infrastructure aimed at sustainable plant production and microclimate improvement in metropolitan settings.

por/by
Rafael Fernández Nava

REVISTA BOTÁNICA INTERNACIONAL DEL INSTITUTO POLITÉCNICO NACIONAL

EDITOR EN JEFE

Rafael Fernández Nava

EDITORA ASOCIADA

María de la Luz Arreguín Sánchez

COMITÉ EDITORIAL INTERNACIONAL

Christiane Anderson
University of Michigan
Ann Arbor, Michigan, US

Delia Fernández González
Universidad de León
León, España

Heike Vibrans
Colegio de Postgraduados
Estado de México, México

José Angel Villarreal Quintanilla
Universidad Autónoma Agraria Antonio Narro
Saltillo, Coahuila, México

Hugo Cota Sánchez
University of Saskatchewan
Saskatoon, Saskatchewan, Canada

Luis Gerardo Zepeda Vallejo
Instituto Politécnico Nacional
Ciudad de México, México

Fernando Chiang Cabrera
Universidad Nacional Autónoma de México
Ciudad de México, México

Claude Sastre
Muséum National d'Histoire Naturelle
Paris, Francia

Thomas F. Daniel
California Academy of Sciences
San Francisco, California, US

Mauricio Velayos Rodríguez
Real Jardín Botánico
Madrid, España

Francisco de Asis Dos Santos
Universidade Estadual de Feira de Santana
Feira de Santana, Brasil

Noemí Waksman de Torres
Universidad Autónoma de Nuevo León
Monterrey, NL, México

Carlos Fabián Vargas Mendoza
Instituto Politécnico Nacional
Ciudad de México, México

Julieta Carranza Velázquez
Universidad de Costa Rica
San Pedro, Costa Rica

José Luis Godínez Ortega
Universidad Nacional Autónoma de México
Ciudad de México, México

Tom Wendt
University of Texas
Austin, Texas, US

José Manuel Rico Ordaz
Universidad de Oviedo
Oviedo, España

Edith V. Gómez Sosa
Instituto de Botánica Darwinion
Buenos Aires, Argentina

Edith V. Gómez Sosa
Instituto de Botánica Darwinion
Buenos Aires, Argentina

Dr. Juan Ramón Zapata Morales
Universidad de Guanajuato
Guanajuato, México

Jorge Llorente Bousquets
Universidad Nacional Autónoma de México
Ciudad de México, México

DISEÑO Y FORMACIÓN ELECTRÓNICA

Luz Elena Tejeda Hernández

OPEN JOURNAL SYSTEM Y TECNOLOGÍAS DE LA INFORMACIÓN

Pedro Aráoz Palomino

POLIBOTÁNICA, revista botánica internacional del Instituto Politécnico Nacional, incluye exclusivamente artículos que representen los resultados de investigaciones originales en el área. Tiene una periodicidad de dos números al año, con distribución y Comité Editorial Internacional.

Todos los artículos enviados a la revista para su posible publicación son sometidos por lo menos a un par de árbitros, reconocidos especialistas nacionales o internacionales que los revisan y evalúan y son los que finalmente recomiendan la pertinencia o no de la publicación del artículo, cabe destacar que este es el medio con que contamos para cuidar el nivel y la calidad de los trabajos publicados.

INSTRUCCIONES A LOS AUTORES PARA LA PUBLICACIÓN DE TRABAJOS

Se aceptarán aquellos originales que se ajusten a las prescripciones siguientes:

POLIBOTÁNICA incluye exclusivamente artículos que representen los resultados de investigaciones originales que no hayan sido publicados.

1. El autor deberá anexar una carta membretada y firmada dirigida al Editor, donde se presente el manuscrito, así como la indicación de que el trabajo es original e inédito, ya que no se aceptan trabajos publicados o presentados anterior o simultáneamente en otra revista, circunstancia que el autor(es) deberá declarar expresamente en la carta de presentación de su artículo.
2. Al quedar aceptado un trabajo, su autor no podrá ya enviarlo a ninguna otra revista nacional o extranjera.
3. Los artículos deberán estar escritos en español, inglés, francés o portugués. En el caso de estar escritos en otros idiomas diferentes al español, deberá incluirse un amplio resumen en este idioma.
4. Como parte de los requisitos del CONACYT, POLIBOTÁNICA ahora usa la plataforma del Open Journal System (OJS); para la gestión de los artículos sometidos a la misma. Así que le solicitamos de la manera más atenta sea tan amable de registrarse y enviar su artículo en la siguiente liga: www.polibotanica.mx/ojs/index.php/polibotanica
 - a) cargar el trabajo en archivo electrónico de office-word, no hay un máximo de páginas con las siguientes características:
 - b) en páginas tamaño carta, letra times new roman 12 puntos a doble espacio y 2 cm por margen
5. Las figuras, imágenes, gráficas del trabajo deben estar incluidas en el documento de Word original:
 - a) en formato jpg
 - b) con una resolución mínima de 300 dpi y un tamaño mínimo de 140 mm de ancho
 - c) las letras deben estar perfectamente legibles y contrastadas
6. Todo trabajo deberá ir encabezado por:
 - a) Un título tanto en español como en inglés que exprese claramente el problema a que se refiere. El formato para el título es: negritas, tamaño 14 y centrado;
 - b) El nombre del autor o autores, con sus iniciales correspondientes, sin expresión de títulos o grados académicos. El formato para los autores es: alineados a la izquierda, cada uno en un párrafo distinto y tamaño 12. Cada autor debe tener un número en formato superíndice indicando a qué afiliación pertenece;
 - c) La designación del laboratorio e institución donde se realizó el trabajo. La(s) afiliación(es) debe(n) estar abajo del grupo de autores. Cada afiliación deberá estar en un párrafo y tamaño

12. Al inicio de cada afiliación estará el número en superíndice que lo relaciona con uno o más autor/es.

d) El autor para correspondencia deberá estar en el siguiente párrafo, alineado a la izquierda, tamaño 12.

7. Todo trabajo deberá estar formado por los siguientes capítulos:

a) RESUMEN y ABSTRACT. Palabras clave y Key Words. El resumen debe venir después de la afiliación de los autores, alineado a la izquierda, tamaño 12. La palabra “Resumen: / Abstract:” debe venir en negritas y con dos puntos. El texto del resumen debe empezar en el párrafo siguiente, tamaño 12 y justificado. El texto “Palabras clave / Key Words:” debe venir en negritas seguido de dos puntos. Cada una de las palabras clave deben estar separadas por coma o punto y coma, finalizadas por punto.

b) INTRODUCCIÓN y MÉTODOS empleados. Cuando se trate de técnicas o métodos ya conocidos, solamente se les mencionará por la cita de la publicación original en la que se dieron a conocer. El formato para todas las secciones en esta lista es: negritas, tamaño 16 y centrado.

c) RESULTADOS obtenidos. Presentación acompañada del número necesario de gráficas, tablas, figuras o diagramas de tamaño muy cercano al que tendrá su reproducción impresa (19 x 14 cm).

d) DISCUSIÓN concisa de los resultados obtenidos, limitada a lo que sea original y a otros datos relacionados directamente y que se consideren nuevos.

e) CONCLUSIONES.

ESPECIFICACIONES DE FORMATO PARA EL CUERPO DEL TRABAJO

1. Secciones/Subtítulos de párrafo: Fuente tamaño 16, centrado, en negritas, con la primera letra en mayúscula.
2. Subsecciones/Subtítulos de párrafo secundarios : Fuente tamaño 14, centrado, en negritas, con la primera letra en mayúscula. Cuando existan subsecciones de subsección formatear en tamaño 13 negrita y centrado.
3. Cuerpo del texto: Fuente tamaño 12, justificado. NO debe haber saltos de línea entre párrafos.
4. Las notas de pie de página deben estar al final de cada página, fuente tamaño 12 justificadas.
5. Cita textual con mas de tres líneas: Fuente tamaño 12, margen izquierdo de 4 cm.
6. Título de imágenes: Fuente tamaño 12, centrado y en negritas, separado por dos puntos de su descripción. Descripción de las imágenes: tamaño 12.
7. Notas al pie de las imágenes: Fuente tamaño 12 y centradas con respecto a la imagen, la primera letra debe estar en mayúsculas.
8. Imágenes: deben estar en el cuerpo del texto, insertadas en formato png o jpg, a por lo menos 300 dpi de resolución y centradas. Las imagenes deben estar en línea con el texto. Se consideran imágenes: gráficos, cuadros, fotografías, diagramas y, en algunos casos, tablas y ecuaciones.
9. Tablas de tipo texto: El título de las columnas de las tablas debe estar en negritas y los datos del cuerpo de la tabla con fuente normal. Los nombres científicos deben estar en *italicas*. Se recomienda utilizar las Tablas como imágenes, estas deberán de ir centradas (a por lo menos 300 dpi de resolución).
10. Notas al pie de la tabla: Fuente tamaño 12 y centradas con respecto a la tabla, la primera letra debe estar en mayúsculas.
11. Ecuaciones pueden estar en Mathtype 1 o en imagen. En este último caso, seguir instrucciones del punto 8.
12. Citas del tipo autor y año deben estar entre paréntesis, con el apellido del autor seguido por el año (Souza, 2007), primera letra en mayúscula.

- 8. LITERATURA CITADA,** Se tomara como base el Estilo APA para las Referencias Bibliográficas, formada por las referencias mencionadas en el texto del trabajo y en orden alfabético. Es obligatorio utilizar Mendeley® (software bibliográfico). El propósito de utilizar este tipo de software es asegurar que los datos contenidos en las referencias están correctamente estructurados y corresponden a las citas del cuerpo del texto.

ESTRUCTURA Y FORMATO DE LOS AGRADECIMIENTOS Y REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

1. Los Agradecimientos deberán estar después de la última sección del cuerpo del texto. Esta información debe tener como título la palabra “Agradecimientos”, o su equivalente en otro idioma, en negritas, tamaño 12 y centrado. El texto de esta información debe estar en tamaño 12 justificado.
2. Las Referencias bibliográficas deben estar en orden alfabético sin salto de línea de párrafo, alineados a la izquierda, en tamaño 12.
3. Apéndices, anexos, glosarios y otros materiales deben incluirse después de las referencias bibliográficas. En caso de que estos materiales sean extensos deberán ser creados como archivos PDF.

9. REVISIÓN Y PUBLICACIÓN

Todos los artículos enviados a la revista para su posible publicación serán sometidos a una revisión “doble ciego”, se enviarán por lo menos a un par de árbitros, reconocidos especialistas nacionales o internacionales que los revisarán y evaluarán y serán los que finalmente recomienden la pertinencia o no de la publicación del artículo, cabe destacar que este es el medio con que contamos para cuidar el nivel y la calidad de los trabajos publicados.

Una vez aceptado el trabajo, se cobrarán al autor(es) \$299 por página más IVA, independientemente del número de fotografías que contenga.

PUBLICATION GUIDELINES

POLIBOTÁNICA, an international botanical journal supported by the National Polytechnic Institute, only publishes material resulting of original research in the botanic area. It has a periodicity of two issues per year with international distribution and an international Editorial Committee.

All articles submitted to POLIBOTÁNICA for publication are reviewed by at least a couple of referees. National or international recognized experts will evaluate all submitted materials in order to recommend the appropriateness or otherwise of a publication. Therefore, the quality of published papers in POLIBOTÁNICA is of the highest international standards.

FOR PUBLICATION OF ARTICLES

Originals that comply with the following requirements will be accepted:

1. POLIBOTÁNICA includes only items that represent the results of original research which have not been published. The author should attach an official and signed letter to Editor stating that the work is original and unpublished. We do not accept articles published or presented before or simultaneously in another journal, a fact that the author (s) must expressly declare in the letter.
2. When an article has been accepted, the author can no longer send it to a different national or foreign journal.
3. Articles should be written in Spanish, English, French or Portuguese. In the case of be written in

languages other than Spanish, it should include an abstract in English.

4. The article ought to be sent to the POLIBOTÁNICA's Open Journal System <http://www.polibotanica.mx/ojs> in an office-word file without a maximum number of pages with the following features:

a) on letter-size pages, Times New Roman font type, 12-point font size, double-spaced and 2 cm margin

5. The figures, images, graphics in the article must be attached as follows:

a) in jpg format

b) with a minimum resolution of 300 dpi and a minimum size of 140 mm wide

c) all characters must be legible and contrasted

6. All articles must include:

a) a title in both Spanish and English that clearly express the problem referred to. The format for this section is: bold, font size 14 and centered.;

b) the name of the author or authors, with their initials, no titles and no academic degrees. The format for this section is: font size 12, aligned to the left, each name in a different paragraph but without spaces in-between and a superscript number indicating the affiliation;

c) complete affiliations of all authors (including laboratory or research institution). The format for this section is: font size 12, aligned to the left, each name in a different paragraph but without spaces in-between and a superscript number at the beginning of the affiliation;

d) correspondence author should be in the next paragraph, font size 12 and aligned to the left.

7. All work should be composed of the following chapters:

a) RESUMEN and ABSTRACT. Palabras clave y Key Words. The format for this section is: bold, font size 12 and centered. Both words (RESUMEN: and ABSTRACT:) must include a colon, be in bold and aligned to the left. The body of the abstract must be justified and in font size 12. Both palabras clave: and keywords: must include a colon, be in bold and aligned to the left. Keywords must be separated by a comma or semicolon, must be justified and in font size 12.

b) INTRODUCTION y METHODS. In the case of techniques or methods that are already known, they were mentioned only by appointment of the original publication in which they were released.

c) RESULTS. Accompanied with presentation of the required number of graphs, tables, figures or diagrams very close to the size which will be printed (19 x 14 cm).

d) DISCUSSION. A concise discussion of the results obtained, limited to what is original and other related directly and considered new data.

e) CONCLUSIONS. The format for sections Introduction, Results, Discussion and Conclusions is: bold, font size 16 and centered.

FORMAT SPECIFICATIONS FOR THE BODY OF WORK

1. Sections: Font size 16, centered, bold, with the first letter capitalized.
2. Subsections / Secondary Subtitles: Font size 14, centered, bold, with the first letter capitalized. When there are second grade subsections format in size 13 bold and centered.
3. Body: Font size 12, justified. There should NOT be line breaks between paragraphs.
4. Footnotes should be at the bottom of each page, font size 12 and justified.
5. Textual quotation with more than three lines: Source size 12, left margin of 4 cm.
6. Image Title: Font size 12, centered and bold, separated by two points from its description. Description of the images: size 12.
7. Images Footnotes: Font size 12 and centered with respect to the image, the first letter must be in capital letters.
8. Images: must be in the body of the text, inserted in png or jpg format, at least 300 dpi resolution and centered. Images should be in line with the text. Graphs, charts, photographs, diagrams and, in some cases, tables and equations are considered images.
9. Text Tables: Only The title of the columns of the tables must be in bold. Scientific names must be in italics. It is recommended to use the Tables as images, they should be centered (at least 300 dpi resolution).
10. Footnotes: Font size 12 and centered with respect to the table, the first letter must be in upper case.
11. Equations can be in Mathtype 1 or in image. In the latter case, follow the instructions in point 8.
12. Quotations of the author and year type must be in parentheses, with the author's last name followed by the year (Souza, 2007), first letter in capital letters.

8. LITERATURE CITED. All references must be cited using the APA stile. POLIBOTÁNICA requires the use of Mendeley® (free reference manager) for the entire bibliography.

STRUCTURE AND FORMAT OF ACKNOWLEDGMENTS AND BIBLIOGRAPHICAL REFERENCES

1. Acknowledgments must be after the last section of the body of the text. This information should be titled the word "Acknowledgments", or its equivalent in another language, in bold, size 12 and centered. The text of this information must be in size 12 justified.
2. Bibliographical references should be in alphabetical order without paragraph line jump, aligned to the left, in size 12.
3. Appendices, annexes, glossaries and other materials should be included after the bibliographic references. If these materials are extensive they should be created as PDF files.

9. REVIEW AND PUBLICATION

All articles submitted to the journal for publication will undergo a review "double-blind", they will be sent at least a couple of referees, recognized national or international experts that reviewed and evaluated and will be finally recommended the relevance or the publication of the article, it is noteworthy that this is the means that we have to take care of the level and quality of published articles.

Once accepted the article, the author will be charged \$15 USD per text page, regardless of how many pictures it contains.

Toda correspondencia relacionada con la revista deberá ser dirigida a:

Dr. Rafael Fernández Nava
Editor en Jefe de

POLIBOTÁNICA

Departamento de Botánica
Escuela Nacional de Ciencias Biológicas, Instituto Politécnico Nacional
Apdo. Postal 17-564, CP 11410, Ciudad de México

Correo electrónico:
polibotanica@gmail.com
rfernand@ipn.mx

Dirección Web
http://www.polibotanica.mx

POLIBOTÁNICA es una revista indexada en:

CRMICYT - Sistema de Clasificación de Revistas Mexicanas de Ciencia y Tecnología

SciELO - Scientific Electronic Library Online.

Google Académico - Google Scholar.

DOAJ, Directorio de Revistas de Acceso Público.

Dialnet portal de difusión de la producción científica hispana.

REDIB Red Iberoamericana de Innovación y Conocimiento Científico.

LATINDEX, Sistema regional de información en línea para revistas científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal.

PERIODICA, Índice de Revistas Latinoamericanas en Ciencias.



Ciencia y Tecnología

Secretaría de Ciencia, Humanidades,
Tecnología e Innovación



INSTITUTO POLITÉCNICO NACIONAL

Director General: *Dr. Arturo Reyes Sandoval*

Secretario General: *M. en C. Ismael Jaidar Monter*

Secretario Académico: *M. en E.N.A. María Isabel Rojas Ruíz*

Secretario de Innovación e Integración Social: *M.C.E. Yessica Gasca Castillo*

Secretario de Investigación y Posgrado: *Dra. Martha Leticia Vázquez González*

Secretario de Servicios Educativos: *Dr. Marco Antonio Sosa Palacios*

Secretario de Administración: *M. en C. Javier Tapia Santoyo*

Director de Educación Superior: *Lic. Tomás Huerta Hernández*

ESCUELA NACIONAL DE CIENCIAS BIOLÓGICAS

Director:

Dr. Isaac Juan Luna Romero

Subdirectora Académica:

Biol. Elizabeth Guarneros Banuelos

Jefe de la Sección de Estudios de Posgrado e Investigación:

Lic. Edgar Gregorio Cárcamo Villalobos

Subdirector de Servicios Educativos e Integración Social:

Biól. Gonzalo Galindo BecerriL

POLIBOTÁNICA, Año 30, No. 61, enero 2026, es una publicación semestral editada por el Instituto Politécnico Nacional, a través de la Escuela Nacional de Ciencias Biológicas. Unidad Profesional Lázaro Cárdenas, Prolongación de Carpio y Plan de Ayala s/n, Col. Santo Tomas C.P. 11340 Delegación Miguel Hidalgo México, D.F. Teléfono 57296000 ext. 62331. <http://www.herbario.encb.ipn.mx/>, Editor responsable: Rafael Fernández Nava. Reserva de Derechos al Uso Exclusivo del Título No. 04-2015-011309001300-203. ISSN impreso: 1405-2768, ISSN digital: 2395-9525, ambos otorgados por el Instituto Nacional del Derecho de Autor. Responsable de la última actualización de este número, Unidad de informática de la ENCB del IPN, Rafael Fernández Nava, Unidad Profesional Lázaro Cárdenas, Prolongación de Carpio y Plan de Ayala s/n, Col. Santo Tomas CP 11340 Delegación Miguel Hidalgo México, D.F.

Las opiniones expresadas por los autores no necesariamente reflejan la postura del editor de la publicación.

**Polibotánica**

ISSN electrónico: 2395-9525

polibotanica@gmail.com

Instituto Politécnico Nacional

México

<http://www.polibotanica.mx>

CRECIMIENTO DE PLÁNTULAS DE *Laelia autumnalis* Y *Encyclia cordigera* EN FUNCIÓN DE LA CONCENTRACIÓN DE SACAROSA Y CARBÓN ACTIVADO

GROWTH OF *Laelia autumnalis* AND *Encyclia cordigera* SEEDLINGS AS A FUNCTION OF SUCROSE AND ACTIVATED CHARCOAL CONCENTRATION

Cabañas-Rodríguez, M., Andrade-Rodríguez, M., Villegas-Torres, O.G., Alia-Tejaca, I., Juárez-López, P., Chávez-García, J.A.

CRECIMIENTO DE PLÁNTULAS DE *Laelia autumnalis* Y *Encyclia cordigera* EN FUNCIÓN DE LA CONCENTRACIÓN DE SACAROSA Y CARBÓN ACTIVADO.

GROWTH OF *Laelia autumnalis* AND *Encyclia cordigera* SEEDLINGS AS A FUNCTION OF SUCROSE AND ACTIVATED CHARCOAL CONCENTRATION

POLIBOTÁNICA

Instituto Politécnico Nacional

Núm. 61: 221-234 México. Enero 2026

DOI: 10.18387/polibotanica.61.13



Este es un artículo de acceso abierto bajo la licencia Creative Commons 4.0
Atribución-No Comercial (CC BY-NC 4.0 Internacional).

Crecimiento de plántulas de *Laelia autumnalis* y *Encyclia cordigera* en función de la concentración de sacarosa y carbón activado

Growth of *Laelia autumnalis* and *Encyclia cordigera* seedlings as a function of sucrose and activated charcoal concentration

Marcela Cabañas-Rodríguez,
María Andrade-Rodríguez,
Oscar Gabriel Villegas-Torres,
Iran Alia-Tejagal, Porfirio
Juárez-López, José Antonio
Chávez-García

CRECIMIENTO DE
PLÁNTULAS DE *Laelia*
autumnalis Y *Encyclia*
cordigera EN FUNCIÓN DE
LA CONCENTRACIÓN DE
SACAROSA Y CARBÓN
ACTIVADO.

GROWTH OF *Laelia*
autumnalis AND *Encyclia*
cordigera SEEDLINGS AS A
FUNCTION OF SUCROSE
AND ACTIVATED
CHARCOAL
CONCENTRATION

POLIBOTÁNICA

Instituto Politécnico Nacional

Núm. 61: 221-234. Enero 2026

DOI:

10.18387/polibotanica.61.13

Marcela Cabañas-Rodríguez / marcela.cabanar@uaem.mx

<http://orcid.org/0009-0004-8405-9233>

Posgrado en Ciencias Agropecuarias y Desarrollo Rural. Facultad de Ciencias
Agropecuarias. Universidad Autónoma del Estado de Morelos

María Andrade-Rodríguez / maria.andrade@uaem.mx

<https://orcid.org/0000-0003-0757-742X>

Oscar Gabriel Villegas-Torres / oscar.villegas@uaem.mx <https://orcid.org/0000-0001-9885-3906>

Iran Alia-Tejagal / iran.alia@uaem.mx

<https://orcid.org/0000-0002-2242-2293>

Porfirio Juárez-López / porfirio.juarez@uaem.mx

<https://orcid.org/0000-0002-4241-1110>

José Antonio Chávez-García / jose.chavez@uaem.mx

<https://orcid.org/0000-0002-1480-8401>

Facultad de Ciencias Agropecuarias.

Universidad Autónoma del Estado de Morelos.

Av. Universidad 1001, Col. Chamilpa, C.P. 62209. Cuernavaca, Morelos

RESUMEN: En el cultivo de tejidos vegetales se utilizan diferentes componentes para mejorar el crecimiento de las plantas; entre ellos, la adición de diferentes concentraciones de sacarosa y carbón activado a los medios de cultivo ha favorecido el crecimiento de muchas especies. La mayoría de las orquídeas presentan crecimiento lento y baja capacidad fotosintética; esto ocurre también *in vitro*, aunque de manera menos acentuada; por lo tanto, es necesario investigar los componentes del medio que favorecen el crecimiento de estas plantas. El objetivo de la investigación fue evaluar el efecto de tres concentraciones de sacarosa y tres de carbón activado en el crecimiento *in vitro* de plantas de *Laelia autumnalis* y *Encyclia cordigera*. Se utilizaron los macro y micro nutrientes del medio Murashige y Skoog (1962), suplementado con 0.5 mg L⁻¹ de tiamina HCl, 100 mg L⁻¹ de mio-inositol y tres concentraciones de sacarosa (15, 30 y 45 g L⁻¹) en combinación con carbón activado (0, 1 y 3 g L⁻¹). Se usó un diseño experimental completamente al azar, con arreglo factorial de tratamientos para cada especie, con 10 repeticiones y 10 plántulas por repetición para cada uno de los 9 tratamientos. En *L. autumnalis*, 45 g de sacarosa y 1 g de carbón activado generaron los mayores resultados para altura de plántula (31.97 mm), longitud de hoja (13.44 mm) y de raíces (8.63 cm), materia seca de planta y de raíces (6.57 y 2.65 mg, respectivamente). En *E. cordigera*, 45 g de sacarosa y 3 g de carbón activado, promovieron la mayor altura de la parte aérea (6.06 mm), número (5.78) y longitud de hoja (21.54 mm), número de raíces (8.02), diámetro de protocormo (3.21 mm), materia seca de plantas y raíces (27.78 y 52.92 mg, respectivamente). A mayor cantidad de sacarosa y carbón activado hubo mayor crecimiento. Se observó una menor longitud en las plantas sin la adición de carbón activado. Por lo que, para tener mayor crecimiento se sugiere cultivar *in vitro* las plántulas de *L. autumnalis* en medio MS con 45 g L⁻¹ de sacarosa en combinación con 1 g L⁻¹ de carbón activado y las de *E. cordigera* en el medio MS suplementado con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 3 g L⁻¹ de carbón activado.

Palabras clave: orquídeas, carbohidratos, crecimiento.

ABSTRACT: In plant tissue culture, different components are used to improve plant growth; among them, the addition of different concentrations of sucrose and activated charcoal to the culture media has favored the growth of many species. Most orchids grow slowly and have low photosynthetic capacity; this also occurs *in vitro*, although to a lesser extent; therefore, it is necessary to investigate the environmental components that promote the growth of this plants. The aim of the research was to evaluate the effect of three concentrations of sucrose and three concentrations activated charcoal on the *in vitro* growth of plants of *Laelia autumnalis* and *Encyclia cordigera*. The macro and micronutrients of the medium Murashige and Skoog (1962) were used, supplemented with 0.5 mg L⁻¹ of thiamine HCl, 100 mg L⁻¹ of myo-inositol and three concentration whit activated charcoal (0, 1 and 3 g L⁻¹). A completely randomized, factorial arrangement of treatments was used for each species, with 10 replications and 10 seedlings per replication for each of the 9 treatments. In *L. autumnalis*, 45 g of sucrose and 1 g of activated charcoal generated the highest results for seedling height (31.97 mm), leaf length (13.44 mm) and root length (8.63 cm), plant dry matter and root (6.57 and 2.65 mg, respectively). In *E. cordigera*, 45 g of sucrose and 3 g of activated charcoal promoted the highest height of the aerial part (6.06 mm), number (5.78) and leaf length (21.54 mm), number of roots (8.02), protocorm diameter (3.21 mm), plant dry matter and roots (27.78 and 52.92 mg, respectively). The greater the amount of sucrose and activated charcoal, the greater the growth. Shorter length was observed in the plants without the addition of activated charcoal. Therefore, to have greater growth, it is suggested to *in vitro* culture of *L. autumnalis* seedlings in MS medium with 45 g L⁻¹ of sucrose in combination with 1 g L⁻¹ of activated charcoal, and those of *E. cordigera* in MS medium supplemented with 45 g L⁻¹ of sucrose and 3 g L⁻¹ of activated charcoal.

Key words: orchids, carbohydrates, growth.

INTRODUCCIÓN

Las orquídeas destacan por la belleza de sus flores (fragantes muchas de ellas), colores vistosos y atractivos, lo que genera su importancia comercial. Lo anterior ha provocado la continua extracción de ejemplares de poblaciones silvestres, sumado al deterioro de su hábitat natural han sido factores que han disminuido las poblaciones de orquídeas (Sedano *et al.*, 2015). Por lo que, en la actualización de la NOM-059-SEMARNAT-2010, se encuentran 197 especies de orquídeas en alguna categoría de riesgo (DOF, 2019); de ahí que, se considera necesario cuidar y proteger las plantas de esta familia botánica tanto *in situ* como *ex situ*.

Laelia autumnalis (La Llave & Lex.) Lindl, es una planta nativa de México de 20 a 40 cm de alto excluyendo la inflorescencia, con flores grandes y vistosas de 6.5 a 11 cm de diámetro, tépalos lila a magenta oscuro, labelo trilobado, los lóbulos laterales de color lila con blanco, con fragancia débil a intensa a la luz del día (Halbinger y Soto, 1997).

Las poblaciones silvestres han estado sujetas al cambio en el uso del suelo y la extracción masiva e ilegal de individuos, para satisfacer la demanda de los mercados; estas actividades ponen en peligro a la especie (Hernández-Muñoz *et al.*, 2013). Esta orquídea está en la categoría de protección especial (Pr) en la NOM-059-SEMARNAT-2010 (DOF, 2019).

Encyclia cordigera (Kunth) Dressler es una orquídea epífita de hasta 50 cm de alto; con inflorescencia terminal, racemosa, flores simultáneas grandes, vistosas y fragantes, con sépalos y pétalos carnosos, de color marrón rojizo y labelo grande de color blanco a rosa-púrpura. En México, se distribuye en Veracruz, Oaxaca y Chiapas (Hagsater y Salazar, 1990). Esta especie no está en la NOM-059-SEMARNAT-2010; sin embargo, Ramírez *et al.* (2016) señalan que está clasificada como vulnerable en el libro rojo de la Flora de Venezuela y está incluida en el apéndice II de CITES (2025), dado que su población ha sido disminuida debido al deterioro de su hábitat.

El cultivo de tejidos vegetales es una técnica que facilita la germinación, crecimiento y propagación de muchas especies de orquídea, ya que se lleva a cabo en condiciones de asepsia, en presencia de fuentes de nutrimentos y condiciones ambientales controladas (Salazar *et al.*, 2013). Los componentes que se adicionan a los medios de cultivo son sales minerales, compuestos orgánicos, elementos

gelificantes y componentes inertes. Las sales minerales que aportan macronutrientes (N, P, K, S, Ca y Mg) y micronutrientes (Fe, B, Mn, Zn, Cu, Mo, Co) deben estar en una concentración que permita el adecuado crecimiento celular. En el grupo de los componentes orgánicos, se incluyen vitaminas, reguladores del crecimiento, azúcares y aminoácidos. Se pueden agregar otros componentes inertes como el carbón activado, que tiene la función de adsorber compuestos no deseados (antioxidante) (Sharry *et al.*, 2015), lo cual dependerá de la especie de estudio, el propósito de la investigación y el criterio del investigador.

La sacarosa es el producto más abundante de la fotosíntesis y la forma mayoritaria de transporte del azúcar en las plantas (Lunn *et al.*, 2014); tiene funciones celulares importantes, producción de energía mediante la respiración, regulación de la estabilidad de membrana y da soporte al proceso de formación de nuevas células en las plantas (Heriansyah, 2019; Karimah *et al.*, 2022). La sacarosa en los medios de cultivo *in vitro* actúa como fuente de energía, dado que se considera que los explantes, brotes y plántulas *in vitro* tienen poca o muy poca capacidad fotosintética para elaborar carbohidratos. Por tanto, es necesario proporcionar una fuente exógena (en forma de azúcares) para soportar la demanda de energía requerida para el crecimiento (Al-Khateeb, 2008).

El efecto de la concentración de sacarosa en *L. autumnalis* y *E. cordigera* no se ha estudiado, razón por la cual se incluyen antecedentes de otras especies. Al respecto, Sasamori *et al.* (2015) describen que las plantas de *Cattleya intermedia* tuvieron mayor crecimiento en medio MS al 50 % con 45 a 60 g L⁻¹ de sacarosa. En tanto que, De Melo Ferreira *et al.* (2017) indican que 30 g L⁻¹ de sacarosa favoreció el crecimiento de plántulas de *Alatioglossum fuscopetalum* de 120 días de edad. Zahara *et al.* (2017) reportan que 20 g L⁻¹ de sacarosa fue mejor para crecimiento de plántulas de *Phalaenopsis* híbrida 'Pink'. Por su parte, Rohmah y Taratima (2021) describen que 20 a 35 g L⁻¹ de sacarosa generó mayor crecimiento en la propagación *in vitro* de protocormos de *Cymbidium aloifolium* de 12 semanas, y observaron que la concentración óptima varió en función del órgano medido. Biswas *et al.* (2021), señalan que se utilizan 20 a 50 g L⁻¹ de sacarosa, como fuente de carbono en los medios de cultivo para multiplicación de orquídeas.

El carbón activado es un material poroso con una gran capacidad de adsorción de compuestos inhibidores en el medio; se ha utilizado para mejorar el crecimiento y el desarrollo celular. Desempeña un papel importante en la micropropagación, la germinación de semillas de orquídeas, la embriogénesis somática, el cultivo de anteras, etc. (Thomas, 2008). El carbón activado puede afectar la absorción de vitaminas, iones metálicos y reguladores del crecimiento; además, tiene la capacidad de retener tanto compuestos inhibidores como promotores del crecimiento y posteriormente liberarlos lentamente; por lo tanto, tiene un efecto positivo o negativo en el desarrollo, dependiendo de la especie (Guson *et al.*, 2012). En este sentido, Corbellini *et al.* (2020) reportan que, en las orquídeas, el carbón activado juega un papel importante en el crecimiento de varias especies por que actúa como antioxidante, adsorbente de auxinas y citocininas, exudados de las plantas y metabolitos tóxicos. La concentración requerida puede variar en función de la especie de orquídea y es necesario determinarla.

Baltazar-Bernal *et al.* (2022), evaluaron plántulas de *E. cordigera* en medio MS al 25, 50% y sales completas con (1.5 g) o sin carbón activado y reportaron que las plántulas tuvieron mayor altura (1.47 a 1.53 cm), así como más hojas por brote (0.75 a 1.30), cuando crecieron con carbón activado. No se tienen más antecedentes donde se haya evaluado el efecto del carbón activado en las especies estudiadas en este trabajo de investigación, razón por la cual se incluye información de otras orquídeas. Mercado y Jaimes (2022) usaron 1 g de carbón activado para cultivar *in vitro* *Cattleya gaskelliana* y *C. warszewiczii*, en tanto que, Sipayung *et al.* (2018) lo estudiaron en concentración de 0, 1.0 y 1.5 g L⁻¹ en plántulas de orquídea *Cattleya* de ocho semanas de edad, e indican que el incremento de carbón activado aumentó el número de hojas, número de brotes, longitud de raíces, así como en la altura.

Koene *et al.* (2019) evaluaron diferentes concentraciones de sacarosa (0, 15, 30 y 60 g L⁻¹) y carbón activado (0, 1, 2 y 3 g L⁻¹) en el crecimiento de protocormos y plántulas de *Acianthera prolifera* y reportaron que el carbón activado en el medio de crecimiento estimuló el desarrollo de plántulas. Mora-Cruz *et al.* (2023) cultivaron brotes de *Prosthechea vitellina* en el medio MS y al 50% de la concentración de sales, con y sin carbón activado (0.5 g L⁻¹) y reportaron que la mejor respuesta en el crecimiento de los brotes (2.16 cm) se obtuvo en el medio MS 50 % con 0.5 g L⁻¹ de carbón activado. De manera similar, Sipayung *et al.* (2018) evaluaron 0, 1.0 y 1.5 g L⁻¹ de carbón activado y BAP en el crecimiento de plántulas de *Cattleya*; e indicaron que con 1.5 g L⁻¹ de carbón activado no hubo efecto

en el número de hojas y brotes, durante las primeras 7 semanas; sin embargo, a las ocho semanas, el efecto fue significativo para el número y longitud de raíces, así como para altura de plántulas. Cid y Texeira (2014) señalan que, el carbón activado es adicionado al medio de cultivo en concentración de 2 a 30 g L⁻¹, Paiva Neto *et al.* (2013) reportaron que las plántulas de orquídea *Aspasia variegata* cultivadas en medio MS suplementado con 3 y 6 g L⁻¹ de este componente, tuvieron mayor longitud de raíces, parte aérea, número de hojas y raíces.

La mayoría de las orquídeas presentan un periodo juvenil prolongado, una tasa de crecimiento lento y una baja capacidad fotosintética (Zhang *et al.*, 2018). Esto ocurre también *in vitro*, aunque de manera menos acentuada; por lo que, para reducir el tiempo de cultivo en el laboratorio y que las plantas estén aptas para salir a aclimatación, es conveniente evaluar componentes del medio de cultivo que puedan acelerar el crecimiento.

Con base en los antecedentes y la importancia de mejorar el crecimiento de plántulas de orquídeas, el objetivo de la investigación fue evaluar el efecto de tres concentraciones de sacarosa en combinación con tres de carbón activado en el crecimiento de plántulas de *Laelia autumnalis* y *Encyclia cordigera*, a fin de determinar la concentración que genere mayor crecimiento para cada especie.

MATERIALES Y MÉTODOS

La investigación se realizó en el Laboratorio de Propagación Vegetal de la Facultad de Ciencias Agropecuarias de la Universidad Autónoma del Estado de Morelos, México; durante los meses de marzo a diciembre del 2024. Se usaron plántulas de *Laelia autumnalis* y *Encyclia cordigera*, con 1.5 cm de altura y dos hojas pequeñas, provenientes de germinación asimbiótica *in vitro*, cultivadas durante tres meses en medio MS (1962).

Medio de cultivo

Se usaron las sales del medio de Murashige y Skoog (1962), en concentración de 50% para *L. autumnalis* y al 75% para *E. cordigera*, dado que fueron las concentraciones donde las plántulas de cada especie crecieron más en el experimento de germinación, previamente estudiada. Los medios se suplementaron con 0.5 mg L⁻¹ de tiamina HCl, 100 mg L⁻¹ de mioinositol y tres concentraciones de sacarosa (15, 30 y 45 g L⁻¹), en combinación con carbón activado (0, 1 y 3 g L⁻¹), para promover el crecimiento de las plántulas. El pH de los medios de cultivo se ajustó a 5.7; y se solidificó con agar agar (Hycl[®], 7 g L⁻¹). El medio se dosificó en frascos de 235 mL de capacidad, colocando 30 mL de medio de cultivo por cada frasco; se esterilizó en autoclave vertical durante 18 min a 121 °C y 15 lb de presión. Posteriormente, en cada frasco se colocaron 10 plántulas y se establecieron en el área de incubación, con fotoperiodo de 16 h luz y 8 de oscuridad, 24 ± 1 °C e intensidad luminosa de 32 µMol m⁻² s⁻¹.

Diseño experimental

En cada especie de orquídea se usó un diseño completamente al azar, con arreglo factorial de tratamientos, considerando a la sacarosa en tres niveles (15, 30 y 45 g L⁻¹) y cantidades de carbón activado (0, 1 y 3 g L⁻¹) en tres niveles, bajo un diseño experimental completamente al azar.

Variables evaluadas y análisis estadístico

A los 46 días (*L. autumnalis*) y 81 días (*E. cordigera*) se evaluó la altura de las plantas (mm), desde la base del tallo hasta el ápice de las hojas; longitud de hoja, se midió desde el inicio de la lámina foliar hasta el ápice; longitud de raíces, se midió cada raíz desde la base del tallo hasta el ápice de la raíz y se determinó la longitud promedio, estas tres variables se midieron en mm, con una regla. El número de hojas y número de raíces, se determinaron mediante conteo. El diámetro de protocormo (mm) fue evaluado con Vernier digital (Stanunless Hardened), dado que este órgano es de menor tamaño. Finalmente, la materia seca de la parte aérea y de la raíz (mg) se obtuvo mediante secado en horno (Luzeren, modelo DHG9070A) a 70 °C durante 72 h, y se pesó en una balanza analítica (Ohaus[®], Pioneer PA214).

Los datos obtenidos se estudiaron mediante análisis de varianza, en las variables donde hubo efecto de los tratamientos, se efectuó la prueba de comparación de medias Tukey ($P \leq 0.05$), con el paquete estadístico SAS v. 9.2.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

El análisis de varianza mostró diferencias significativas ($P \leq 0.05$) y altamente significativas ($P \leq 0.01$) de los niveles de los factores estudiados para la mayoría de las variables de crecimiento en plántulas de *L. autumnalis* y *E. cordigera*. También se detectó efecto significativo de la interacción de la concentración de sacarosa en combinación con carbón activado en todas las características evaluadas en las dos especies (Cuadro 1).

Crecimiento de plántulas de *Laelia autumnalis*

Las variables morfológicas mostraron la influencia de las concentraciones de sacarosa y carbón activado en el crecimiento de plántulas de *L. autumnalis*. La mayor altura se registró en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 1 g L⁻¹ de carbón activado, estadísticamente igual con las plántulas cultivadas en el medio con 15 y 30 g L⁻¹ de sacarosa con 0 y 3 g L⁻¹ de carbón activado, respectivamente. En general, se observó que, con 15 g L⁻¹ de sacarosa, las plántulas tuvieron menor altura, en comparación con las de los medios que tenían 30 y 45 g L⁻¹ de sacarosa (Cuadro 2). La cantidad de hojas por plántula varió de 4 a 6; el mayor número de hojas se registró en el medio con 30 g L⁻¹ de sacarosa con 1 y 3 g L⁻¹ de carbón activado. Al disminuir la concentración de sacarosa a 15 g L⁻¹, el número de hojas disminuyó significativamente. Por el contrario, la longitud de hoja tuvo mejor resultado en el medio con mayor concentración de sacarosa combinada con 1 y 3 g L⁻¹ de carbón activado. Al igual que en número de hojas, al reducir la cantidad de fuente de carbono se observó menor longitud, presentando los valores menores con 15 g L⁻¹ del carbohidrato y 3 g L⁻¹ de carbón activado. En términos generales, el crecimiento en número y longitud de hoja fue menor con 15 g L⁻¹ de sacarosa, con poco efecto de la concentración de carbón activado (Cuadro 2).

El número de raíces promedio por plántula varió de 1.4 a 2.4, el mayor número se obtuvo en los medios que contenían 15 y 45 g L⁻¹ de sacarosa con 0 g L⁻¹ de carbón activado. No hubo una tendencia clara del efecto del hidrato de carbono en el número de estos órganos. Por el contrario, el aumento en el carbón activado generó menos raíces por plántula. El crecimiento en longitud de raíz varió de 5.8 a 8.6 mm; los valores mayores se tuvieron con 30 g L⁻¹ de sacarosa combinada con 1 y 3 g L⁻¹ de carbón activado, así como en el medio con 45 g L⁻¹ combinada con 1 g L⁻¹ de carbón activado. En los medios que contenían 15 g L⁻¹ de azúcar con o sin carbón activado, la longitud de raíces fue menor. El crecimiento del sistema radical fue mayor con las dos cantidades más elevadas del azúcar y del carbón activado (Cuadro 2).

Fue evidente el efecto positivo del incremento en la concentración del carbohidrato en el diámetro de protocormo, ya que éste fue superior en el medio con 30 g L⁻¹ de sacarosa y 3 g L⁻¹ de carbón activado; aunque fue estadísticamente similar que cuando se usó 45 g L⁻¹ de este azúcar con 1 y 3 g L⁻¹ de carbón activado; por el contrario, cuando se disminuyó la concentración a 15 g L⁻¹ de sacarosa sin carbón activado, esta variable presentó el valor más bajo, evidenciando la necesidad del carbohidrato para mayor crecimiento (Cuadro 2).

La materia seca de plántulas varió de 2.69 a 6.57 mg, en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 1 g L⁻¹ de carbón activado fue donde se presentó el valor más alto, en comparación con los demás tratamientos. Por lo que, los medios que tenían una menor concentración de sacarosa con y sin carbón activado, generaron menor peso de esta parte de la plántula; evidentemente, los menores resultados se tuvieron en las plántulas de los medios con 15 g L⁻¹ de sacarosa independientemente de la cantidad de carbón activado (Cuadro 2). De manera similar, la materia seca de las raíces en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa en combinación con 0 y 1 g L⁻¹ de carbón activado se presentaron los valores más altos, sin diferencias estadísticas. Al usar menor cantidad de sacarosa se observó el menor peso seco de raíces (Cuadro 2).

Cuadro 1. Cuadrados medios del análisis de varianza de variables de crecimiento en plántulas de *L. autumnalis* y *E. cordigera*, por efecto de la combinación de tres concentraciones de sacarosa y carbón activado, respectivamente

Table 1. Mean squares of the analysis of variance of growth variables in seedlings of *L. autumnalis* and *E. cordigera*, by the effect of the combination of three concentrations of sucrose and activated charcoal, respectively

Fuente de variación	G. L	Altura (mm)	Hojas (Núm.)	Longitud de hoja (mm)	Raíces (Núm.)	Longitud de Raíz (mm)	Diámetro de Protocormo (mm)	Materia seca de parte aérea (mg)	Materia seca de raíz (mg)
<i>L. autumnalis</i>									
Tratamientos	8	51.690**	1.45**	4.50**	0.63**	7.16**	0.51**	13.13**	1.87**
Sacarosa (S)	2	78.432**	4.16**	3.35**	0.24**	16.52**	0.65**	44.26**	4.98**
Carbón activado (c.a.)	2	11.036**	0.01 ns	0.71*	0.68**	6.64**	0.61**	1.04**	0.05 ns
S * c.a.	4	58.645**	0.81**	6.97**	0.79**	2.74**	0.39**	3.61**	1.2**
Error	44	1.304	0.052	0.194	0.018	0.085	0.019	0.070	0.071
R ²		0.88	0.84	0.81	0.87	0.94	0.83	0.97	0.83
C.V. (%)		4.03	4.31	3.62	7.14	4.08	5.52	5.88	13.51
<i>E. cordigera</i>									
Tratamientos	8	20.464**	3.35**	203.01**	22.94**	2.84**	3.35**	509.94**	2118.23**
Sacarosa (S)	2	5.53**	0.12 ns	19.93**	48.24**	0.19*	0.07*	310.29**	5343.91**
Carbón activado (c.a.)	2	70.59**	12.23**	740.91**	38.83**	4.86**	11.41**	1379.85**	2802.88**
S * c.a.	4	2.87**	0.53**	25.61**	2.33**	3.15**	0.95**	174.81**	163.07**
Error	79	0.046	0.061	0.206	0.060	0.025	0.021	0.363	4.946
R ²		0.98	0.87	0.99	0.97	0.92	0.94	0.99	0.98
C.V. (%)		5.66	4.72	2.95	4.50	6.90	5.78	4.28	8.14

G.L.: grados de libertad, C.V: coeficiente de variación, R²: coeficiente de determinación, **: Efecto altamente significativo ($P \leq 0.01$), *: Efecto significativo ($P \leq 0.05$), ns: Efecto no significativo.

G.L.: degrees of freedom, C. V: coefficient of variation, R²: coefficient of determination, **: Highly significant effect ($P \leq 0.01$), *: Significant effect ($P \leq 0.05$), ns: Not significant effect.

Cuadro 2. Efecto de tres concentraciones de sacarosa y carbón activado, sobre variables de crecimiento en plántulas de *L. autumnalis*

Table 2. Effect of three concentrations of sucrose and activated charcoal on growth variables of *L. autumnalis* seedlings

Sacarosa (g L ⁻¹)	Carbón activado (g L ⁻¹)	Altura (mm)	Hojas (Núm.)	Longitud de hoja (mm)	Raíces (Núm.)	Longitud de raíz (mm)	Diámetro de protocormo (mm)	Materia seca de parte aérea (mg)	Materia seca de raíz (mg)
15	0	30.04 abc	4.97 efg	12.96 ab	2.20 ab	5.81 d	2.08 d	2.81 d	1.74 cde
15	1	25.57 e	4.73 fg	11.43 ef	2.07 bc	5.81 d	2.57 bc	3.14 d	1.71 cde
15	3	22.33 f	4.63 g	10.67 f	1.43 e	6.44 c	2.40 c	2.69 d	1.33 e
30	0	28.23 cd	5.30 cde	12.40 bcd	1.57 e	6.38 c	2.54 c	4.21 c	1.27 e
30	1	29.68 bc	5.80 ab	11.65 cde	1.64 de	8.11 a	2.12 d	3.81 c	1.69 de
30	3	30.53 ab	6.13 a	12.48 bc	1.97 bc	8.50 a	2.90 a	5.83 b	2.25 bc
45	0	27.47 de	5.60 bc	11.56 de	2.40 a	7.11 b	2.53 bc	5.77 b	2.88 a
45	1	31.97 a	5.43 bcd	13.44 a	1.87 cd	8.63 a	2.78 ab	6.57 a	2.65 ab
45	3	29.77 bc	5.10 def	12.62 ab	1.60 e	7.47 b	2.87 a	5.70 b	2.18 bcd
DMSH ($P \leq 0.05$)		2.17	0.43	0.84	0.25	0.55	0.27	0.51	0.51

DMSH: Diferencia mínima significativa honesta. Medias seguidas de la misma letra en cada columna son estadísticamente iguales (Tukey, $P \leq 0.05$).

DMSH: Minimum Significant Honest Difference. Means followed with the same letter in each column are statistically equal (Tukey, $P \leq 0.05$).

En este estudio, se encontró que 45 g L⁻¹ de sacarosa fue apropiado para altura, largo de hoja y de raíces, así como para diámetro de protocormo, indicando que el crecimiento ocurre en mayor grado cuando se dispone de más fuente de carbono asimilable para los tejidos. La sacarosa es el principal proveedor de energía de carbono y participa en la regulación del proceso de desarrollo (Huh *et al.*, 2016). Al respecto, Sasamori *et al.* (2015) observaron que en *Cattleya intermedia* la altura de la parte aérea, número de hojas por planta, materia fresca, número de raíces por planta y longitud de la raíz, mostraron mayor desarrollo cuando las plantas estuvieron cultivadas en medio MS al 50 % con 45 a 60 g L⁻¹ de sacarosa. De manera similar, Endres *et al.* (2014) evaluaron 10, 30 y 60 g L⁻¹ de sacarosa, adicionando 10 g L⁻¹ de carbón activado en plántulas de *Anathallis adenochila* y reportaron que la altura de la parte aérea y longitud de raíces fueron mayores en los medios con 30 o 60 g L⁻¹ de sacarosa.

Zahara *et al.* (2017) reportaron que el medio MS al 50 % con 20 g L⁻¹ de sacarosa, fue óptima para mejorar la altura, número, ancho y longitud de hojas, longitud de raíces, peso fresco y seco de plántulas de *Phalaenopsis*, lo que indica que los requerimientos de carbono para el crecimiento de *L. autumnalis* estudiada en esta investigación son diferentes a las orquídeas *Phalaenopsis*. También, De Melo Ferreira *et al.* (2017) evaluaron el efecto de la sacarosa y otros factores sobre la multiplicación y crecimiento de plántulas de 120 días de edad de *Alatiglossum fuscopetalum*, y reportaron la mayor formación de brotes, longitud de raíces y materia seca de raíces con 30 g L⁻¹ de sacarosa, evidenciando que la necesidad de carbohidratos varía según la especie.

En general, la sacarosa se emplea principalmente en el cultivo de tejidos vegetales porque tiene alta solubilidad en agua y puede atravesar fácilmente la membrana plasmática (Baskaran & Jayabalan, 2005; Javed & Ikram, 2008). La sacarosa en los medios de cultivo *in vitro* aporta una fuente de carbono, ya que los explantes no son capaces de realizar la fotosíntesis suficiente para sustentarse por sí mismos. Ésta tiene funciones celulares importantes, como producción de energía mediante la respiración, regulación de la estabilidad de la membrana y soportar el proceso de formación de nuevas células en las plantas (Heriansyah, 2019; Karimah *et al.*, 2022). Por lo tanto, es indispensable para las plántulas cultivadas *in vitro* debido a la reducida capacidad fotosintética que presentan por la dificultad para obtener carbono de la atmósfera. Por lo que, es crucial proporcionar una fuente exógena de carbono para su crecimiento. Sin embargo, es importante usarla en las concentraciones adecuadas, puesto que, dosis excesivas pueden causar estrés osmótico (Reyes-Díaz *et al.*, 2018). Tanto las dosis altas o bajas pueden tener efectos negativos, ocasionando crecimiento deficiente (Zahara *et al.*, 2017). Los resultados mostraron que la adición de carbón activado al medio de cultivo favoreció el crecimiento de materia seca de la parte aérea de plántula, lo que concuerda con los resultados obtenidos por Lima *et al.* (2024), quienes señalan que en plántulas de *Cyrtopodium cardiochilum*, la curva dosis-respuesta indicó que las concentraciones de 3.0 g L⁻¹ de carbón activado y 33 g L⁻¹ de sacarosa produjeron la mayor cantidad de materia seca en callos y plántulas. El carbón activado favorece los procesos de crecimiento en las orquídeas (Pedroza-Manrique, 2009), porque mejora el crecimiento y la supervivencia de las plantas *in vitro*, dado que disminuye los compuestos fenólicos, además de tener alta afinidad de adsorción por los compuestos inhibidores y sustancias morfo genéticamente activas o tóxicas no identificadas (Hossain *et al.*, 2021).

Crecimiento de plántulas de *Encyclia cordigera*

Los resultados mostraron que las concentraciones de sacarosa y carbón activado afectaron significativamente el crecimiento de plántulas de *E. cordigera*. La mayor altura se obtuvo en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 3 g L⁻¹ de carbón activado, 34 a 70% más altura que con 15 g L⁻¹ de sacarosa. La altura fue mayor conforme se incrementó la cantidad del carbohidrato en el medio. Lo mismo ocurrió con la concentración de carbón activado, de tal modo que las plantas de menor altura fueron las cultivadas sin carbón activado y 15 g L⁻¹ de hidratos de carbono (Cuadro 3).

Cuadro 3. Efecto de tres concentraciones de sacarosa y carbón activado sobre variables de crecimiento en plántulas de *E. cordigera***Table 3.** Effect of three concentrations of sucrose and activated charcoal on growth variables of *E. cordigera* seedlings

Sacarosa (g L ⁻¹)	Carbón activado (g L ⁻¹)	Altura (mm)	Hojas (Núm.)	Longitud de hoja (mm)	Raíces (Núm.)	Longitud de raíz (mm)	Diámetro de protocormo (mm)	Materia seca parte aérea (mg)	Materia seca de raíz (mg)
15	0	1.87 f	4.46 d	9.05 f	3.20 f	1.13 g	1.81 de	4.80 h	5.56 f
15	1	4.02 d	5.96 a	16.09 d	4.42 e	2.95 a	2.87 b	12.63 e	19.51 e
15	3	4.37 c	5.56 bc	18.77 b	4.78 d	2.76 ab	2.89 b	14.75 d	20.45 e
30	0	2.40 e	4.66 d	11.19 e	4.56 de	1.88 f	1.95 d	7.93 f	17.35 e
30	1	4.60 bc	5.52 bc	18.39 b	6.04 c	2.54 bc	3.20 a	19.69 b	28.39 cd
30	3	4.48 bc	5.42 c	17.50 c	6.22 c	2.29 de	2.61 c	16.14 c	29.43 c
45	0	1.98 f	4.42 d	9.20 f	4.76 de	2.50 cd	1.71 e	6.81 g	25.69 d
45	1	4.73 b	5.48 bc	17.56 c	7.20 b	2.26 e	2.57 c	16.50 c	46.15 b
45	3	6.06 a	5.78 a	21.54 a	8.02 a	2.40 cde	3.21 a	27.78 a	52.92 a
DMSH ($P \leq 0.05$)		0.31	0.36	0.66	0.36	0.23	0.21	0.87	3.21

DMSH: Diferencia mínima significativa honesta. Medias seguidas de la misma letra en cada columna son estadísticamente iguales (Tukey, $P \leq 0.05$).

DMSH: Minimum Significant Honest Difference. Means followed with the same letter in each column are statistically equal (Tukey, $P \leq 0.05$).

El promedio en número de hojas varió de 4.4 a 5.9, la mayor cantidad se obtuvo en los medios con 15 y 45 g L⁻¹ de sacarosa, con 1 y 3 g L⁻¹ de carbón activado respectivamente, sin diferencias estadísticas entre ambos medios de cultivo. Mientras que, la mayor longitud de estos órganos se observó en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 3 g L⁻¹ de carbón activado. Fue evidente que hubo mayor crecimiento al aumentar la cantidad de azúcar y de carbón activado, ya que las hojas más pequeñas fueron las del medio de cultivo con 15 g L⁻¹ de sacarosa, sin carbón activado (Cuadro 3). El promedio de número de raíces por plántula varió de 3.2 a 8.0, la mayor cantidad se obtuvo en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 3 g L⁻¹ de carbón activado. La cantidad de estos órganos fue mayor al aumentar el carbohidrato y carbón activado en el medio de cultivo, indicando el efecto benéfico de ambos componentes, razón por la que las plantas con menos raíces fueron las del medio con 15 g L⁻¹ de azúcar sin carbón activado. Con relación a la longitud de raíz, esta varió de 1.13 a 2.95 cm; los valores más altos se registraron en las plantas cultivadas con 15 g L⁻¹ de sacarosa combinada con 1 y 3 g L⁻¹ de carbón activado. En tanto que, en el medio con 15 g L⁻¹ de sacarosa sin carbón activado se observó el menor tamaño (Cuadro 3).

El crecimiento de los protocormos varió de 1.71 a 3.2 mm de diámetro, los de mayor diámetro fueron los de las plantas cultivadas con mayor concentración de sacarosa combinadas con 1 g L⁻¹ de carbón activado. En los medios sin carbón activado las plantas presentaron el menor crecimiento en el diámetro de este tallo (Cuadro 3).

La materia seca de las plántulas tuvo la variación más alta, de 4.8 a 27.7 mg. Las plantas que acumularon la mayor cantidad fueron las que estuvieron en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 3 g L⁻¹ de carbón activado, superiores a las de los otros ocho medios. Por el contrario, los medios sin carbón activado, independientemente de la cantidad de sacarosa, generaron menor peso de la parte aérea de la plántula (Cuadro 3). La acumulación de materia seca se incrementó conforme aumentó el azúcar en el medio de cultivo; en el caso del carbón activado ocurrió algo similar. También la materia seca de raíces fue mayor en las plantas cultivadas en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 3 g L⁻¹ de carbón activado y las de menor peso fueron las del medio con 15 g L⁻¹ de glúcido y sin carbón activado. La tendencia observada fue que la materia seca de estos órganos aumentó al incrementar la concentración de los dos componentes del medio de cultivo evaluados (Cuadro 3).

Los resultados mostraron que 45 g L⁻¹ de sacarosa favoreció el crecimiento de plántulas de *E. cordigera*. Al respecto, Sasamori *et al.* (2015) observaron que en plantas de *Cattleya intermedia*,

la altura de la parte aérea, número de hojas por planta, materia fresca, raíces por planta y longitud de la raíz, tuvieron mayor desarrollo cuando las plantas se cultivaron en medio MS al 50 % con 45 a 60 g L⁻¹ de sacarosa. De manera similar, Endres *et al.* (2014) evaluaron 10, 30 y 60 g L⁻¹ de sacarosa, adicionando 10 g L⁻¹ de carbón activado en plántulas de *Anathallis adenochila* y reportaron que la altura de la parte aérea y longitud de raíces fueron mayores en los medios con 30 o 60 g de sacarosa.

Los resultados anteriores muestran que altas concentraciones de carbohidratos ejercen un efecto positivo en el crecimiento de plántulas de orquídeas. También Rittirat *et al.* (2012) informaron que después de 5 meses de cultivo en medio New Dogaschima, suplementado con 40 g L⁻¹ de sacarosa y 2 g L⁻¹ de carbón activado se tuvieron los mejores resultados en peso fresco, altura de plántula, longitud de hoja, ancho de hoja, número de raíces y longitud de raíces, en plántulas de *Phalaenopsis*. Los resultados anteriores coinciden con los obtenidos en la presente investigación para *E. cordigera*, en la que los valores más altos para la mayoría de las variables se tuvieron en el medio que contenía 45 g L⁻¹ de sacarosa.

El crecimiento de las plantas de orquídeas varía también en función de la parte de la planta (hojas, raíces, tallos/protocormos o brotes) que se evalúa; Rohmah y Taratima (2021), usaron protocormos de *Cymbidium aloifolium* y evaluaron diferentes concentraciones de sacarosa y reportaron que el mayor número de hojas se obtuvo con 20 g L⁻¹, en tanto que, el número de brotes fue mayor con 25 g L⁻¹ y la longitud de los brotes fue mayor con 35 g L⁻¹ de sacarosa. Lo anterior muestra que el crecimiento de las plantas varía en función de la concentración de sacarosa y de la característica de la orquídea que evalúa. La sacarosa es el producto final de la fotosíntesis y el principal azúcar transportado en el floema, en la mayoría de las plantas; en los tejidos no fotosintéticos, la sacarosa transportada es la materia prima para muchos procesos metabólicos (Stein & Granot, 2019). Los resultados de este estudio mostraron que las concentraciones de sacarosa más altas incrementaron el crecimiento de plantas de ambas especies de orquídeas; dado que los azúcares son sustratos metabólicos que participan en la modulación de varios procesos en las plantas durante diferentes fases del desarrollo (Siddiqui *et al.*, 2020); en esta investigación, los esqueletos de carbono probablemente se usaron para producción de materia orgánica como aminoácidos, nucleótidos, carbohidratos estructurales y energía (Stein & Granot, 2019), para los procesos metabólicos necesarios para el crecimiento.

El efecto del carbón activado fue estudiado por Koene *et al.* (2019) quienes utilizaron medio WPM y MS50% y diferentes concentraciones de carbón activado o sacarosa en plántulas de *Acianthera prolifera* y reportaron que los explantes cultivados con carbón activado presentaron mejores resultados que aquellos cultivados en medio sin este componente; no hubo diferencias por efecto de la concentración de carbón activado; sin embargo, recomiendan 1 g de carbón activado para reducir costos. También reportaron que el medio WPM con 60 g L⁻¹ de sacarosa generó las raíces más largas, mayor longitud de brotes y mayor masa fresca, en tanto que, en el medio MS50% con 15 g L⁻¹ de sacarosa hubo mayor longitud de raíces y masa fresca, estos resultados coinciden con lo obtenido en la longitud de raíces en plántulas de *E. cordigera*, ya que presentaron mayor longitud de órgano con 15 g L⁻¹ de sacarosa.

Los resultados que se obtuvieron en esta investigación, mostraron que la adición de carbón activado en el medio de cultivo favoreció el crecimiento y desarrollo de las plántulas de ambas especies de orquídea. El carbón activado en el medio de cultivo puede promover o inhibir el crecimiento *in vitro*, según la especie y el tejido utilizados. Los efectos promotores del carbón activado sobre la morfogénesis pueden deberse principalmente a la adsorción irreversible de compuestos inhibidores en el medio de cultivo y a la disminución sustancial de metabolitos tóxicos y exudados fenólicos. Así como la liberación de sustancias presentes de forma natural en el carbón activado, que promueven el crecimiento, la alteración y el oscurecimiento de los medios de cultivo, la adsorción de vitaminas, reguladores del crecimiento como el ácido abscísico y el etileno (Thomas, 2008; Morales-Rubio *et al.*, 2016), producidos por los tejidos *in vitro*; así como la sacarosa y mio-inositol (Morales-Rubio *et al.*, 2016), agregados al medio de cultivo.

Se estudio el crecimiento de las plantas de las dos especies, en la etapa previa a la aclimatación; por lo que, es importante señalar que la materia seca acumulada tanto en la parte aérea como en las raíces fueron las características más importantes para definir la combinación de sacarosa y carbón activado que generan mayor crecimiento en cada especie.

CONCLUSIONES

Se concluye que el crecimiento de plántulas de *L. autumnalis*, presentaron los mejores resultados en el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 1 g L⁻¹ de carbón activado, no hubo tendencia clara al aumentar el crecimiento por efecto del incremento de sacarosa y carbón activado. Sin embargo, en plántulas de *E. cordigera* el medio con 45 g L⁻¹ de sacarosa y 3 g L⁻¹ de carbón activado presentó los mejores resultados para el crecimiento; al aumentar la concentración de ambos componentes del medio de cultivo, hubo mayor crecimiento. El efecto de la combinación de sacarosa con carbón activado fue positivo, dado que este último adsorbe impurezas de la sacarosa como pigmentos y proteínas, dando lugar a una sacarosa más pura y de mejor calidad. Los medios que generaron menor desarrollo de plántulas de *L. autumnalis* y *E. cordigera* fueron aquellos que carecieron de carbón activado.

AGRADECIMIENTOS

Se agradece al Consejo Nacional de Humanidades, Ciencia y Tecnología (CONAHCYT) por el apoyo de beca para estudios de posgrado al primer autor (1318207).

LITERATURA CITADA

- Al-Khateeb, A. A. (2008). Regulation of *in vitro* bud formation of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) cv. Khanezi by different carbon sources. *Bioresource Technology*, 99(14), 6550-6555. <https://doi.org/10.1016/j.biortech.2007.11.070>
- Baltazar-Bernal, O., De la Cruz-Martínez, V. M., Ramírez-Mosqueda, M. A., & Zavala-Ruiz, J. (2022). *In vitro* seed germination and acclimatization of *Encyclia cordigera* (Kunth) Dressler. *South African Journal of Botany*, 151, 578-582. <https://doi.org/10.1016/j.sajb.2022.10.031>
- Baskaran, P., & Jayabalan, N. (2005). Role of basal media, carbon sources and growth regulators in micropropagation of *Eclipta alba* – a valuable medicinal herb. *Cuerrent Applied Science and Technology*, 5(2), 469-482. <https://doi.org/10.1016/j.sajb.2022.10.031>
- Biswas, S. S., Singh, D. R., De, L. C., Kalaivanan, N. S., Pal, R., & Janakiram, T. (2021). A comprehensive scenario of orchid nutrition—a review. *Journal of Plant Nutrition*, 44(6), 905-917. <https://doi.org/10.1080/01904167.2021.1871758>
- Cid, L. P. B. & Teixeira, J. B. (2014). *Explant, meio nutritivo, luz e temperatura. Cultivo in vitro de plantas 3 a edição ampliada*. Brasília: Embrapa Informação Tecnológica. www.embrapa.br/fale-conosco/sac
- CITES. (2025). Apéndices I, II y III: válidos desde el 7 de febrero de 2025. Disponible en: <https://cites.org/sites/default/files/eng/app/2025/E-Appendices-2025-02-07.pdf> (consultado el 30 de septiembre de 2025).
- Corbellini, J. R., Ribas, L. L. F., de Maia, F. R., Corrêa, D. de O., Nosedá, M. D., Suzuki, R. M., & Amano, É. (2020). Effect of microalgae *Messastrum gracile* and *Chlorella vulgaris* on the *in vitro* propagation of orchid *Cattleya labiata*. *Journal of Applied Phycology*, 32(6), 4013-4027. <https://doi.org/10.1007/s10811-020-02251-9>
- De Melo Ferreira, W., De Vasconcelos, M. C., Silva, C. C. N., De Oliveira, H. R., & Suzuki, R. M. (2017). Asymbiotic germination, multiplication and development of *Alatiglossum*

- fuscopetalum* (Orchidaceae) as affected by culture medium, sucrose and growth regulators. *Iheringia - Serie Botánica*, 72(1), 57-65. <https://doi.org/10.21826/2446-8231201772106>
- DOF. (2019). Diario Oficial de la Federación. Modificación del anexo normativo III, lista de especies en riesgo de la Norma Oficial Mexicana NOM-059-SEMARNAT-2010, protección ambiental-Especies nativas de México de la flora y fauna silvestre-Categorías de riesgo y especificaciones para su inclusión, exclusión o cambio-Lista de especies en riesgo, publicada.
- Endres Júnior, D., Sasamori, M. H., & Droste, A. (2014). *In vitro* propagation of *Anathallis adenochila* (Loefgr.) F. Barros (Orchidaceae), a species endemic to southern and southeastern Brazil. *Acta Botanica Brasilica*, 28(4), 489-494. <https://doi.org/10.1590/0102-33062014abb3158>
- Guson, R. R., De Moraes, C. P., & Ronconi, C. C. (2012). Influência de diferentes concentrações de carvão ativado no crescimento e enraizamento *in vitro* de *Cattleya pumila* Hook. *Revista Em Agronegócio e Meio Ambiente*, 5(3), 551-563.
- Hagsater, E. & Salazar, G. A. (1990). Icones Orchidacearum. *Fascicle I. Orchids of Mexico Part, I*.
- Halbinger, F. & Soto, M. (1997). *Laelias of Mexico*. Herbario AMO, *Orquídea* (México, DF), 15-160.
- Heriansyah, P. (2019). Multiplikasi embrio somatis tanaman anggrek (*Dendrobium* sp) dengan pemberian kinetin dan sukrosa secara *in-vitro*. *Jurnal Ilmiah Pertanian*, 15(2), 67-78. <https://doi.org/10.31849/jip.v15i2.1974>
- Hernández-Muñoz, S., Pedraza-Santos, M. E., Morales-García, J. L., Guillén-Andrade, H., López, P. A., & Téllez-Velasco, M. A. A. (2013). Phenotypic characterization of Mexican orchid *Laelia autumnalis*. *Acta Horticulturae*, 977, 254-252. <https://doi.org/10.17660/ActaHortic.2013.977.28>
- Hossain, M. M., Kant, R., & Gupta, A. (2021). SERBD Books *In vitro* culture of commercial flowering Plants: Orchids Chapter 4: Micropropagation of Orchids through leaf culture, 31-65. <https://www.researchgate.net/publication/353013532>
- Huh, Y. S., Lee, J. K., Nam, S. Y., Hong, E. Y., Paek, K. Y., & Son, S. W. (2016). Effects of altering medium strength and sucrose concentration on *in vitro* germination and seedling growth of *Cypripedium macranthos* Sw. *Journal of Plant Biotechnology*, 43(1), 132-137. <https://doi.org/10.5010/JPB.2016.43.1.132>
- Javed, F., & Ikram, S. (2008). Effect of sucrose induced osmotic stress on callus growth and biochemical aspects of two wheat genotypes. *Pakistan Journal of Botany*, 40(4), 1487-1495.
- Karimah, N., Kusmiyati, F., & Anwar, S. (2022). Pengaruh penggunaan sukrosa dan iba terhadap induksi akar eksplan tunas anggrek (*Dendrobium* sp.) secara *in vitro*. *AGROTEK: Jurnal Ilmiah Ilmu Pertanian*, 5(1), 34-44. <https://doi.org/10.33096/agrotek.v5i1.157>
- Koene, F. M., Amano, & Ribas, L. L. F. (2019). Asymbiotic seed germination and *in vitro* seedling development of *Acianthera prolifera* (Orchidaceae). *South African Journal of Botany*, 121, 83-91. <https://doi.org/10.1016/j.sajb.2018.07.019>
- Lima, B. V., Santos, A. F., Inokuti, E. M., Guimarães, C. M., Silva, R. V. da, Brito, I. B., & Barreto, R. W. (2024). Cultivo seminífero *in vitro* de *Cyrtopodium cardiochilum*: influência de concentrações de carvão ativado, sacarose e sais do meio Suprimento (S). *Caderno Pedagógico*, 21(5), e4050. <https://doi.org/10.54033/cadpedv21n5-105>
- Lunn, J. E., Delorge, I., Figueroa, C. M., Van Dijck, P., & Stitt, M. (2014). Trehalose metabolism in plants. *Plant Journal*, 79(4), 544-567. <https://doi.org/10.1111/tpj.12509>
- Mercado, S. A. S., & Jaimes, Y. M. O. (2022). Inclusion of organic components in culture medium to improve the *in vitro* propagation of *Cattleya warscewiczii* and *Cattleya gaskelliana*. *South African Journal of Botany*, 148, 352-359. <https://doi.org/10.1016/j.sajb.2022.05.002>
- Mora-Cruz, Y., López-Peralta, M. C. G., Hernández-Meneses, E., & Cruz-Huerta, N. (2023). Regeneración *in vitro* de plantas de *Prosthechea vitellina* (Lindley) W. E. Higgins por

- organogenesis directa. *Revista Fitotecnia Mexicana*, 46(1), 33-40. <https://doi.org/10.35196/rfm.2023.1.33>
- Morales-Rubio, M. E., Espinosa-Leal, C., & Garza-Padrón, R. A. (2016). Cultivo de tejidos vegetales y su aplicación en productos naturales. *Investigación en plantas de importancia médica*, 351-410. <https://doi.org/10.3926/oms.315>
- Murashige, T., & Skoog, F. (1962). A revised medium for rapid growth and bio assays with tobacco tissue cultures. *Physiologia Plantarum*, 15(3), 473-497. <https://doi.org/10.1111/j.1399-3054.1962.tb08052.x>
- Paiva Neto, V. B. de, Campos, G. de O., Boaretto, A. G., Zuffo, M. C. R., Torrezan, M. de A., & Benetão, J. (2013). *In vitro* behaviour of *Aspasia variegata*, an epiphytic orchid from the Brazilian Cerrado. *Ciência Rural*, 43(12), 2178-2184. <https://doi.org/10.1590/s0103-84782013001200010>
- Pedroza, J. A. (2009). Efecto del carbón activado, ácido indolacético (AIA) y bencil amino purina (BAP) en el desarrollo de protocormos de *Epidendrum elongatum* Jacq bajo condiciones *in vitro*. *Revista Colombiana de Biotecnología*, 11(1), 17-32.
- Ramírez, M., Niño, S., & Berrio, T. (2016). Anatomía de la raíz de *Encyclia cordigera* (Kunth) Dressler (Orchidaceae). *Revista Unellez de Ciencia y Tecnología*, 34, 58-61.
- Reyes-Díaz, J. I., Arzate-Fernández, A. M., & Piña-Escutia, J. L. (2018). Fuentes de sacarosa y nitrógeno orgánico influyen en la embriogénesis somática de *Agave angustifolia*. *Revista Mexicana de Ciencias Agrícolas*, 9(7), 1508-1513. <https://doi.org/10.29312/remexca.v9i7.1676>
- Rittirat, S., Thammasiri, K., & Te-chato, S. (2012). Effect of media and sucrose concentrations with or without activated charcoal on the plantlet growth of *P. cornu-cervi* (Breda) Blume & Rehb.f. *Journal of Agricultural Technology*, 8(6), 2077-2087.
- Rohmah, K. N., & Taratima, W. (2021). Effective protocol for rapid and mass micropropagation of *Cymbidium aloifolium* (L.) Sw. protocorms using different carbohydrate and plant growth regulator. In *Research Article Science Technology and Engineering Journal* 7(2), 35-46.
- Salazar, M. S. A., Amaya N. A. Z., & Barrientos R. F. (2013). Evaluación de diferentes medios de cultivo *in vitro* en el desarrollo de híbridos de *Phalaenopsis* (Orchidaceae). *Revista Colombiana de Biotecnología*, 15(2), 97-105. <https://doi.org/10.15446/rev.colomb.biote.v15n2.41268>
- Sasamori, M. H., Endres Júnior, D., & Droste, A. (2015). Asymbiotic culture of *Cattleya intermedia* Graham (Orchidaceae): The influence of macronutrient salts and sucrose concentrations on survival and development of plantlets. *Acta Botanica Brasílica*, 29(3), 292-298. <https://doi.org/10.1590/0102-33062014abb0054>
- Sedano, G., Manzo, A., Roldán, R., & Castellanos, A. (2015). Propagación *in vitro* de orquídeas y otras ornamentales. *Revista Mexicana de Ciencias Agrícolas*, 1, 451-456.
- Sharry, S., Adema, M., & Abedini, W. (2015). Plantas de probeta: Manual para la propagación de plantas por cultivo de tejidos *in vitro*. Universidad Nacional de la Plata. Editorial de la Universidad de la plata. 240 p.
- Siddiqui, H., Sami, F., & Hayat, S. (2020). Glucose: Sweet or bitter effects in plants-a review on current and future perspective. *Carbohydrate Research*, 487, 107884. <https://doi.org/10.1016/j.carres.2019.107884>
- Sipayung, P., Matanari, J., Lafau, M. B., Sulastrri, Y. S., Ginting, B. B., Sihombing, D. R., Pandiangan, M., & Giawa, T. (2018). The effect of activated charcoal dose and benzyl amino purine concentration on the growth of orchid plantlets in murashige and skoog media *in vitro*. *IOP Conference Series: Earth and Environmental Science*, 205(1), 012025. <https://doi.org/10.1088/1755-1315/205/1/012025>
- Stein, O., & Granot, D. (2019). An overview of sucrose synthases in plants. *Frontiers in Plant Science*, 10(95), 1-14. <https://doi.org/10.3389/fpls.2019.00095>
- Thomas, T. D. (2008). The role of activated charcoal in plant tissue culture. *Biotechnology Advances*, 26(6), 618-631. <https://doi.org/10.1016/j.biotechadv.2008.08.003>

Recibido:
14/mayo/2025

Aceptado:
28/noviembre/2025

- Zahara, M., Datta, A., Boonkorkaew, P., & Mishra, A. (2017). The effects of different media, sucrose concentrations and natural additives on plantlet growth of *Phalaenopsis hybrid* "pink." *Brazilian Archives of Biology and Technology*, 60, 1-5. <https://doi.org/10.1590/1678-4324-2017160149>
- Zhang, S., Yang, Y., Li, J., Qin, J., Zhang, W., Huang, W., & Hu, H. (2018). Physiological diversity of orchids. In *Plant Diversity*, 40(4), 196-208. <https://doi.org/10.1016/j.pld.2018.06.003>