TERRA LATINOAMERICANA



Efecto de Bacillus sp. y Trichoderma spp. sobre el Desarrollo de Plántulas Banano (Musa spp. AAA) en Etapa de Vivero Effect of Bacillus sp. and Trichoderma spp. on the Development of Banana Seedlings (Musa spp. AAA) in the Nursery Stage

Raquel Guerrero¹, Marisol Herrera-Pucha², Rossy Rodriguez-Castro¹ y Ronald Oswaldo Villamar-Torres^{1‡}

[‡] Autor para correspondencia: rvillamart@uteq.edu.ec

RESUMEN

La producción de Musa spp. AAA (banano) genera importantes divisas a nivel mundial. Por tal motivo, su cultivo requiere herramientas que permitan establecer plantas sanas y robustas desde las primeras etapas de desarrollo. La presente investigación tuvo como objetivo evaluar el efecto de Bacillus spp. y Trichoderma spp. sobre el desarrollo de plántulas banano (Musa spp. AAA) en etapa de vivero. Los tratamientos aplicados a nivel edáfico fueron: T1: T. asperellum y T2: T. yunnanense, T3: T.asperellum + T. yunnanense, T4: B. subtilis, T5: T. harzianum; T6: B. subtilis + T. harzianum y T7: Control absoluto. Los ensayos se establecieron bajo un diseño completamente al azar. Los resultados reflejaron que, con la aplicación de combinada de B. subtilis + T. harzianum las plántulas de banano experimentaron un crecimiento significativamente mayor que en los demás tratamientos, con un promedio de 17.54 cm al cabo de 6 semanas de evaluación, con un engrose de pseudotallo de 12.50 mm en dicho período. La emisión foliar fue similar en todos los tratamientos, sin embargo, el desarrollo de la superficie foliar fue mayor en T6, que ascendió a 1517.52 cm² a las 20 semanas de edad de las plántulas. Finalmente, la aplicación combinada de las dos cepas nativas de Trichoderma, registró mayor desarrollo radicular de las plántulas, exhibiendo mayor longitud (32.93 cm), y consecuentemente mayor peso fresco y seco de la raíz, con promedios de 367.93 y 145.84 g, respectivamente. En conclusión, se recomienda el Tó (B. subtilis + T. harzianum) para mejorar el desarrollo de plántulas de banano en su fase fenológica inicial o vegetativa en condiciones de invernadero.

Palabras clave: agricultura sostenible, biocontrol, inoculación microbiana, progreso vegetal, promoción de crecimiento.

SUMMARY

The production of Musa spp. AAA (banana) generates significant foreign exchange globally. For this reason, its cultivation requires tools that ensure healthy and robust plants from the early stages of development. This research aimed to evaluate the effect of Bacillus spp. and Trichoderma spp. on the development of banana seedlings (Musa spp. AAA) in the nursery stage. The study was conducted at Quinta Herrera, located at km 23.2 of the Quevedo - Ventanas road. Species of Trichoderma isolated from the Microbiology Laboratory at the Technical State University of Quevedo and microorganisms from two commercial products were studied. The treatments applied at the soil level were: T1: T. asperellum, T2: T. yunnanense, T3: T. asperellum + T. yunnanense, T4: B. subtilis, T5: T. harzianum, T6: B. subtilis + T. harzianum, and



Cita recomendada:

Guerrero, R., Herrera-Pucha, M., Rodriguez-Castro, R., & Villamar-Torres, R. O. (2025). Efecto de *Bacillus* sp. y *Trichoderma* spp. sobre el Desarrollo de Plántulas Banano (*Musa* spp. AAA) en Etapa de Vivero. *Terra Latinoamericana*, 43, 1-12. e2065. https://doi.org/10.28940/terra.v43i.2065

Recibido: 13 de agosto de 2024. Aceptado: 18 de diciembre de 2024. Artículo. Volumen 43. Mayo de 2025.

Editor de Sección: Dr. Fernando Abasolo Pacheco



Copyright: © 2025 by the authors. Submitted for possible open access publication under the terms and conditions of the Creative Commons Attribution (CC BY NC ND) License (https://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/4.0/).

¹ Universidad Técnica Estatal de Quevedo. Campus La María. Vía Quevedo-El Empalme km 7, Campus "La María". 120501 Quevedo, Los Ríos, Ecuador; (R.G.), (R.R.C.), (R.O.V.T.).

² Bayer S. A. Av. Nuestra Señora de Santa Ana E16-218 y Calle N44C Leonardo Tejada. 170503 Ekopar, Quito. Ecuador; (M.C.H.P.)

T7: Absolute control. The trials were set up using a completely random design. The results showed that, with the combined application of *B. subtilis* + *T. harzianum*, the banana seedlings experienced significantly greater growth compared to the other treatments, with an average of 17.54 cm after 6 weeks of evaluation, and a pseudostem thickness of 12.50 mm during this period. Leaf emission was similar across all treatments; however, the development of the leaf area was greater in T6, which reached 1517.52 cm² at 20 weeks of seedling age. Finally, the combined application of the two native *Trichoderma* strains resulted in greater root development, with longer roots (32.93 cm) and consequently higher fresh and dry root weight, with averages of 367.93 g and 145.84 g, respectively. In conclusion, T6 (*B. subtilis* + *T. harzianum*) is recommended for improving the development of banana seedlings in the early or vegetative phenological stage under greenhouse conditions.

Index words: sustainable agriculture, biocontrol, microbial inoculation, growth promotion, plant progress.

INTRODUCCIÓN

El banano (*Musa* spp. AAA) es una de las frutas más cultivadas y comercializadas en el mundo, desempeñando un papel crucial en la economía agrícola de muchos países tropicales y subtropicales. Este cultivo no solo es vital para la seguridad alimentaria, sino también para el sustento de millones de pequeños agricultores. Sin embargo, el cultivo de banano enfrenta desafíos significativos, incluyendo enfermedades del suelo y plagas que afectan el crecimiento y la productividad de las plantas(Ploetz, 2015). Estas enfermedades, como la Marchitez por *Fusarium* y la Sigatoka negra, pueden devastar plantaciones enteras, haciendo urgente la búsqueda de soluciones efectivas y sostenibles.

La agricultura moderna está cada vez más enfocada en prácticas sostenibles que minimicen el uso de productos químicos y promuevan el uso de agentes biológicos. En este contexto, los microorganismos benéficos, como *Bacillus sp.* y *Trichoderma spp.*, han emergido como alternativas prometedoras para el manejo de plagas y enfermedades, así como para la promoción del crecimiento vegetal.

Bacillus sp. es un género de bacterias conocido por su capacidad de promover el crecimiento de las plantas y suprimir patógenos del suelo a través de diversos mecanismos. Estas bacterias pueden producir antibióticos, competir por nutrientes y nichos ecológicos con otros patógenos, y estimular las defensas naturales de las plantas, induciendo resistencia sistémica. Investigaciones han mostrado que Bacillus sp. puede mejorar significativamente el crecimiento y la salud de las plántulas en varios cultivos, incrementando la absorción de nutrientes y la tolerancia a estrés abiótico (Shafi, Tian y Ji, 2017).

Por otro lado, *Trichoderma spp*. es un grupo de hongos que ha mostrado un potencial considerable en la biocontrol de enfermedades de plantas y en la promoción del crecimiento vegetal. Estos hongos actúan a través de la producción de enzimas hidrolíticas como las esterasas, proteasas, lipasas, amilasas, acilasas y fosfatasas, que degradan las paredes celulares de los patógenos, la competencia por espacio y nutrientes, y la inducción de mecanismos de defensa en las plantas hospedadoras (Harman, Howell, Viterbo, Chet y Lorito, 2004). Además, se ha reportado que *Trichoderma spp*. en Arabidopsis pudo mejorar la absorción de nutrientes y la tolerancia a estrés abiótico, lo cual es crítico en ambientes de crecimiento adversos.

En el caso específico del cultivo de banano, la aplicación de *Bacillus sp.* y *Trichoderma spp.* podría ofrecer una solución dual: mejorar el crecimiento y la salud de las plantas, y controlar patógenos del suelo de manera sostenible. La combinación de estos microorganismos puede proporcionar un efecto sinérgico, aumentando la eficacia de cada uno y proporcionando beneficios adicionales que no se obtendrían con su uso individual.

El objetivo del presente estudio fue evaluar el efecto combinado de *Bacillus sp. y Trichoderma spp.* sobre el desarrollo de plántulas de banano (*Musa spp.* AAA) en etapa de vivero, con el fin de determinar si la aplicación conjunta de estos microorganismos benéficos mejora el crecimiento y la salud de las plántulas, proporcionando una estrategia sostenible para el manejo de viveros de banano y contribuyendo a la producción agrícola sostenible. Esta investigación no solo contribuye al conocimiento científico sobre el uso de microorganismos benéficos en la agricultura, sino que también ofrece aplicaciones prácticas para mejorar la productividad y sostenibilidad del cultivo de banano.

MATERIALES Y MÉTODOS

Localización del Lugar de Estudio

La investigación se realizó en la Quinta Herrera en el km 2 de la vía Quevedo - Valencia, ubicada entre las coordenadas geográficas 1° 01′ 24.4″ S y 79° 27′ 10.5″ O, a una altitud de 51 m de altitud bajo una cubierta en invernáculo. El clima del sitio experimental es tropical húmedo, con una temperatura media anual de 24 °C, precipitación media anual de 2510 mm, humedad relativa del 91%. El terreno del sitio experimental presenta topografía plana y drenaje regular.

Material Genético

Las plántulas utilizadas en la investigación fueron obtenidas mediante multiplicación meristemática del material *Musa* AAA Canvendish (producidas por la empresa Galiltec Ecuador GLTC S.A.). Se seleccionaron plántulas de la misma edad (cuatro semanas) con uniformidad en cuanto a su vigor e indicadores de crecimiento y desarrollándose en un sustrato con buen drenaje rico en materia orgánica (25% tierra de huerto de cacao + 25% de arena + 50% de cascarilla de arroz).

Tratamientos y Diseño Experimental

Los tratamientos consistieron en la aplicación de dos cepas nativas de *Trichoderma* spp. provenientes del laboratorio de Microbiología de la Universidad Técnica Estatal de Quevedo (Colección de antagonistas del Proyecto PFOC-08-15-2021), que previamente han sido usadas en estudios similares en varios cultivos de la zona con resultados promisorios (*T. asperellum y T. yunnanense*). Adicionalmente, se evaluaron dos productos comerciales formulados con *T. harzianum* (TrichoD $^{\circ}$ Orius Biotech) y *B. subtilis* (Serenade $^{\circ}$ Bayer) tal como se muestra en la Cuadro 1. El ensayo se realizó bajo un diseño completamente al azar (DCA), con siete tratamientos en cuatro repeticiones (cada unidad experimental conformada por diez plantas). Las variables de respuesta fueron sometidas al respectivo análisis de varianza, y se utilizó la prueba de Tukey ($P \le 0.05$) para la comparación de las medias de los tratamientos.

Aplicación de los tratamientos

Los tratamientos se aplicaron al suelo (drench) usando un volumen de agua de equivalente a 200 litros por hectárea para todos los tratamientos incluyendo el testigo (agua sin producto). Las dosis se aplicaron a las 5, 8 y 11 semanas de edad de las plántulas.

Cuadro 1. Descripción de los tratamientos evaluados en la investigación. Table 1. Description of the treatments evaluated in the research.

Tratamientos	Dosis
T1: T. asperellum	1 × 1012 esporas ha ⁻¹
T2: T. yunnanense	1 ×1012 esporas ha ⁻¹
T3: T. asperellum + T. yunnanense	1 ×1012 esporas ha ⁻¹
T4: B. subtilis (Serenade®)	1 × 1012 esporas ha ⁻¹
T5: T. harzianum (TrichoD®)	1 × 1010 esporas ha ⁻¹
T6: B. subtilis (Serenade®) + T. harzianum (Tricho-D®)	1 × 1012 esporas ha ⁻¹
	1 × 1010 esporas ha ⁻¹
T7: Control (Agua)	-

Variables Evaluadas

Altura de plántulas (cm). Se midió la altura de cada plántula desde la base del cormo hasta el ápice de la hoja más joven. Se realizó una medición al inicio del experimento, y luego se realizó evaluaciones cuando las plantas cumplieron 14, 16, 18 y 20 semanas de edad.

Crecimiento de plántulas (cm). Se calculó la diferencia entre la altura al final del ensayo y aquella registrada al inicio del ensayo. Este cálculo permitió identificar cuánto crecieron las plántulas desde la primera hasta la última semana de evaluación dentro del ensayo.

Diámetro del pseudotallo (mm). La medición del diámetro del pseudotallo se realizó utilizando un calibrador vernier digital Stanley modelo 78-440LA. La medida fue tomada a una altura de 5 cm del nivel del suelo, a las 14, 16, 18 y 20 semanas de edad.

Engrose de pseudotallo (cm). Se calculó la diferencia entre el diámetro del pseudotallo al final del ensayo y al inicio del mismo.

Número de hojas por planta. En cada una de las evaluaciones de la altura y diámetro del pseudotallo, se realizó el conteo del número de hojas presentes en cada una de las plántulas evaluadas a las 14, 16, 18 y 20 semanas de edad.

Emisión foliar (número de hojas). Para la evaluación de esta variable, se procedió a llevar un registro del número de hojas emitidas desde el inicio del ensayo hasta su culminación, mediante un conteo de hojas. Luego se promedió de acuerdo a cada unidad experimental.

Índice de clorofila (SPAD). Se evaluó el contenido de clorofila usando un medidor portátil de clorofila SPAD-502 Plus (Konica Minolta), que mide cuantitativamente la intensidad del verde de la hoja (650 a 940 nm) en SPAD. Las mediciones se registraron al inicio del ensayo, luego de la aplicación del 50% de las dosis de los tratamientos y al final del ensayo. Las mediciones se realizaron siempre en el mismo horario (14:00).

Longitud de raíces (cm). En la semana 20 días después de la siembra (DDS) se midió la longitud de las raíces, seleccionando aquellas más largas en cada planta y registrando su medida en centímetros.

Peso fresco radicular (g). Al final del ensayo, se separaron las raíces de la parte aérea y se pesaron.

Peso seco radicular (g). Las raíces de las plántulas utilizadas para evaluar la variable anterior, se llevaron a la estufa a 65°C por un lapso de 48 horas, tiempo en que alcanzaron peso constante.

Sobrevivencia (%). La sobrevivencia de las plántulas de banano en el ensayo, se calculó aplicando la siguiente fórmula, en donde SPE corresponde a la sobrevivencia de plántulas en el ensayo, NPV es el número de plántulas vivas y TPS es el total de plántulas sembradas:

$$SPE = \frac{NPV}{TPS} * 100 \tag{1}$$

Análisis Estadístico

Las variables fueron sometidas al respectivo análisis de varianza, y se utilizó la prueba de Tukey ($P \le 0.05$) para la comparación de las medias de los tratamientos. El procesamiento de datos fue realizado en el software estadístico R Statistical Software (R Core Team, 2021).

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Efecto de la Aplicación de Microorganismos Benéficos sobre el Desarrollo Vegetativo (tallo y hojas) de Plantas de Banano en Etapa de Vivero

La aplicación de los microorganismos benéficos influyó en la altura, diámetro de pseudotallo y área de foliar de las plantas tratadas. A pesar de que se registraron datos en las semanas 14, 16, 18 y 20 después de la siembra, las diferencias estadísticas entre los tratamientos se observaron en los registros realizados a las 18 y 20 semanas. Esta respuesta indicaría que las plantas requieren al menos siete semanas desde la última aplicación de los tratamientos para mostrar incremento en su desarrollo. Al analizar los resultados obtenidos en la variable altura de planta, la mayor medida se registró en la semana 20 en las plantas tratadas con la combinación de T6 con 52.91 cm (Cuadro 2), tratamiento que, al analizar la diferencia entre el primer y último registro de altura presentó el mayor incremento o crecimiento con 17.54 cm (Figura 1).

Cuadro 2. Altura de plántulas de banano a nivel de vivero en respuesta a los tratamientos en estudio. Table 2. Height of banana seedlings at the nursery level in response to the treatments under study.

Tratamientos		Altura de plántulas (cm)			
	Semana 14	Semana 16	Semana 18	Semana 20	
T1: T. asperellum	35.27 a	38.85 a	43.16 b	47.23 c	
T2: T. yunnanense	35.30 a	38.93 a	43.54 b	47.57 bc	
T3: T. asperellum + T. yunnanense	34.53 a	38.56 a	43.44 b	48.60 bc	
T4: B. subtilis	34.70 a	39.27 a	44.65 ab	49.94 b	
T5: T. harzianum	34.43 a	38.99 a	44.37 ab	49.75 b	
T6: B. subtilis + T. harzianum	35.37 a	40.34 a	46.60 a	52.91 a	
T7: Control	34.87 a	38.33 a	42.51 b	46.68 c	
Media	34.92	39.04	44.04	48.95	
Coeficiente de variación (%)	2.56	2.18	3.32	4.39	

Promedios con la misma letra en cada columna, no difieren estadísticamente según la prueba de Tukey ($P \le 0.05$). Means with the same letters in the columns do not differ significantly according to Tukey ($P \le 0.05$).

El impacto positivo de la aplicación combinada de *B. subtilis + T. harzianum* sugiere que la combinación específica de microorganismos, *B. subtilis + T. harzianum*, generó un efecto sinérgico que favoreció el desarrollo de las plántulas (Elnahal *et al.*, 2022; Kredics *et al.*, 2024). El incremento en el crecimiento de plantas de banano con la presencia de *Trichoderma* spp. y *Bacillus* spp. se puede atribuir a varios factores principales, según Etesami, Ryoung y Glick (2023) estos microorganismos favorecen la absorción de nutrientes al liberar enzimas como quitinasa, glucanasa, proteasa y celulasaque descomponen moléculas de nutrientes en formas más solubles para la planta. Además, de acuerdo a Zaheer *et al.* (2019), promueven la salud radicular al producir sustancias antimicrobianas que protegen las raíces de enfermedades (Jabborova *et al.*, 2024; Ramírez-Pool, Calderón, Ruiz, Ortiz y Xoconostle, 2024). Zhao *et al.* (2015), agregan que otro de sus efectos es que desencadenan respuestas hormonales positivas al generar fitohormonas como ácido abscísico, auxinas, giberelinas, entre otras que estimulan el crecimiento (Giordano *et al.*, 2023; Van Hee *et al.*, 2023) y desarrollo de las plantas (Galeano *et al.*, 2024).

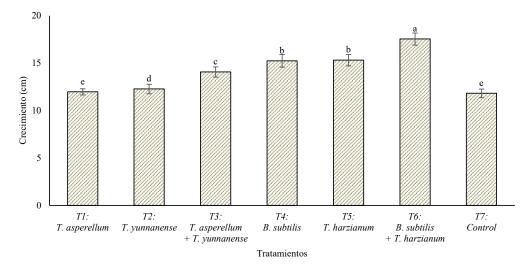


Figura 1. Crecimiento de plántulas de banano a nivel de vivero en respuesta a los tratamientos en **estudio.** Promedios con la misma letra no difieren estadísticamente según la prueba de Tukey ($P \le 0.05$). Las barras de error representan la desviación estándar en cada tratamiento

Figure 1. Growth of banana seedlings at the nursery level in response to the treatments under **study.** Means with the same letters in the columns do not differ significantly according to Tukey ($P \le 0.05$). Error bars represent the standard deviation in each treatment.

En cuanto al diámetro de pseudotallo, se observó que las plantas tratadas con T6 mostraron un mayor diámetro (43.87 mm) con relación a los otros tratamientos y control (39.83 mm), como se muestra en el (Cuadro 3). El incremento de esta variable (engrose de pseudotallo) entre las semanas 16 y 20 fue de 12.50 mm desde en el T6, seguido de 11.53 mm en el T5 con aplicación de *T. harzianum* y 11.47 mm de las plantas tratadas con *B. subtilis*, estadísticamente diferentes del control sin aplicación con 8.97 mm (Figura 2). En estas variables las cepas nativas de *Trichoderma* (*T. asperellum* y *T. yunnanense*) no lograron incrementar el desarrollo de las plántulas, llegando incluso a alcanzar valores similares a los registrados en el control, como es el caso de *T. asperellum*. Ghasemi, Esmaeili y Mohammadi (2022) y Santana, Vera y Vélez (2023¹), sostienen que esto podría atribuirse a la capacidad de los microorganismos para fortalecer las paredes celulares o inducir procesos fisiológicos que promueven un desarrollo más robusto de las estructuras del pseudotallo (Hao *et al.*, 2022). La aplicación de microorganismos que mejoran el desarrollo de las plantas, tanto estructural como sanitariamente puede tener consecuencias positivas futuras a nivel de rendimiento o cosecha (Lamichhane, Corrales y Soltani, 2022; Reyes, León y Barrezueta, 2023; Seekham, Kaewsalong, Jantasorn y Dethoup, 2024).

El número de hojas por planta fue estadísticamente superior en el tratamiento T6 con un promedio de 7, 8 hojas (Cuadro 4). Los demás tratamientos no presentaron valores con diferencias importantes con relación al testigo. Al analizar la diferencia entre el número de hojas final y del inicio de los registros (emisión foliar) no se encontraron diferencias entre ninguno de los tratamientos. Sin embargo, al analizar el índice de clorofila en las hojas de las plantas tratadas y sin tratar, se encontró que todos los tratamientos fueron estadísticamente diferentes del control (Figura 3). La cantidad de clorofila fue superior en los tratamientos T6 con 54.62 SPAD y T4 con 53.86 SPAD.

Estos resultados sugieren que la aplicación combinada de las cepas de *Bacillus y Trichoderma* estimuló el desarrollo y expansión de las hojas (Berg, Rybakova, Grube y Köberl, 2016; Alcedo y Reyes, 2018), contribuyendo al crecimiento foliar robusto de las plántulas (Mao y Jiang, 2021; Sánchez-Miranda, 2022). El crecimiento alcanzado se debe probablemente a una sinergia entre *Trichoderma* spp. y *Bacillus subtilis* en el fomento del desarrollo foliar durante la etapa de vivero (Liu, Li, Zhang, Liu y Huang, 2021), al igual que el efecto que los otros microorganismos pudieron haber tenido sobre la actividad fisiológica y en la capacidad de las plantas para generar y mantener hojas saludables (García-Crespo, Arcia, Pérez y Riera, 2012; Zhou, Yang, Wang, Guo y Huang, 2021). La consistencia en los resultados destaca que los microorganismos aplicados (aun en los tratamientos con menores promedios) promueven un desarrollo foliar más abundante y vigoroso en el contexto del vivero de banano (Ahmad *et al.*, 2015; Ortega-Bonilla, Torres, Echeverría y Uribe, 2022). Rodríguez-Hernández *et al.* (2020) aislaron dos cepas de *Bacillus amyloliquefaciens* y tres de *Bacillus subtilis*, las cuales evaluaron en campo en dos híbridos de maíz (Galáctico y AG 614). La inoculación con la cepa *Bacillus amyloliquefaciens* incrementó el peso fresco de la planta, peso seco, diámetro de tallo, número de elotes, peso fresco de raíz y la longitud de la raíz; por su parte, *Bacillus subtilis*, incrementó el peso fresco de raíz.

Cuadro 3. Diámetro del pseudotallo de banano a nivel de vivero en respuesta a los tratamientos en estudio. Table 3. Diameter of banana pseudostem at nursery level in response to the treatments under study.

Tratamientos	Diámetro del pseudotallo (mm)			
_	Semana 14	Semana 16	Semana 18	Semana 20
T1: T. asperellum	31.27 a	34.37 a	36.63 b	40.43 b
T2: T. yunnanense	31.30 a	34.47 a	37.27 b	41.47 ab
T3: T. asperellum + T. yunnanense	30.53 a	34.50 a	36.90 b	40.93 b
T4: B. subtilis	30.70 a	34.87 a	38.20 ab	42.17 ab
T5: T. harzianum	30.43 a	34.57 a	38.03 ab	41.97 ab
T6: B. subtilis + T. harzianum	31.37 a	36.10 a	40.20 a	43.87 a
T7: Control	30.87 a	33.87 a	35.93 b	39.83 b
Media —	30.92	34.68	37.59	41.52
Coeficiente de variación (%)	2.89	2.46	2.21	2.18

Promedios con la misma letra en cada columna, no difieren estadísticamente según la prueba de Tukey ($P \le 0.05$). Means with the same letters in the columns do not differ significantly according to Tukey ($P \le 0.05$).

¹ Santana, B., Vera, V. & Vélez, S. (2023). Efecto de Trichoderma spp. y Bacillus spp. en el rendimiento productivo del cultivo de fréjol caupí (Vigna unguiculata L. Walp). Tesis para obtener grado de Licenciatura. Escuela Superior Politécnica Agropecuaria de Manabí Manuel Félix López. Disponible en http://creativecommons.org/licenses/by-nc-nd/3.0/ec/

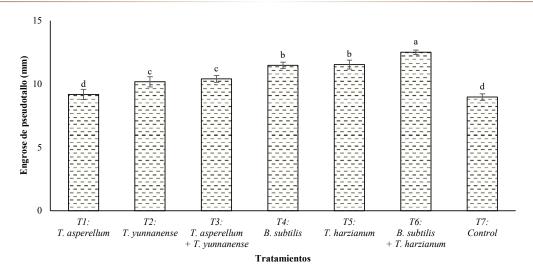


Figura 2. Engrose de pseudotallo en plántulas de banano en respuesta a la aplicación de microorganismos benéficos. Promedios con la misma letra no difieren estadísticamente según la prueba de Tukey ($P \le 0.05$). Barras de error representan la desviación estándar en cada tratamiento. Figure 2. Pseudostem thickening in banana seedlings in response to the application of beneficial microorganisms. Means with the same letter do not differ statistically according to the Tukey test ($P \le 0.05$). Error bars represent the standard deviation in each treatment.

En cuanto a la síntesis y retención de clorofila en las hojas de las plántulas de banano, es posible que tanto *B. subtilis* como *Trichoderma* spp. estén activando procesos bioquímicos que mejoran la eficiencia fotosintética (Alfiky y Weisskopf, 2021). Estos microorganismos, según describen Bononi, Chiaramonte, Pnasa, Moitinho y Melo (2020), son conocidos por sus propiedades promotoras del crecimiento y su capacidad para estimular respuestas hormonales en las plantas. Según Castillo, Piug y Cumagun (2019), los microorganismos estudiados pueden llegar a incrementar la producción de clorofila al mejorar la disponibilidad de nutrientes y agua, elementos esenciales para la fotosíntesis (Sánchez *et al.*, 2018; Khatun, Joya, Hoque y Monjil, 2021).

Al analizar los porcentajes de sobrevivencia de las plantas tratadas y no tratadas no se encontraron diferencias estadísticas entre las mismas. Aunque la variabilidad no alcanzó significancia estadística, es notable que la aplicación de microorganismos benéficos no afectó negativamente la sobrevivencia, indicando una adecuada tolerancia de las plántulas a los tratamientos (Agüero et al., 2018).

Cuadro 4. Número de hojas por plántula de banano a nivel de vivero en respuesta a los tratamientos en estudio. Table 4. Number of leaves per banana seedling at the nursery level in response to the treatments under study.

Tratamientos —	Número de hojas por planta			
	Semana 14	Semana 16	Semana 18	Semana 20
T1: T. asperellum	3.37 a	4.47 a	5.83 a	7.20 b
T2: T. yunnanense	3.43 a	4.50 a	5.87 a	7.30 ab
T3: T. asperellum + T. yunnanense	3.37 a	4.50 a	5.80 a	7.23 b
T4: B. subtilis	3.53 a	4.63 a	5.93 a	7.30 ab
T5: T. harzianum	3.37 a	4.57 a	5.80 a	7.43 ab
T6: B. subtilis + T. harzianum	3.63 a	4.87 a	6.30 a	7.80 a
T7: Control	3.43 a	4.60 a	5.97 a	6.97 b
Media	3.45	4.59	5.93	7.32
Coeficiente de variación (%)	4.56	7.33	3.45	3.76

Promedios con la misma letra en cada columna, no difieren estadísticamente según la prueba de Tukey ($P \le 0.05$). Means with the same letters in the columns do not differ significantly according to Tukey ($P \le 0.05$).

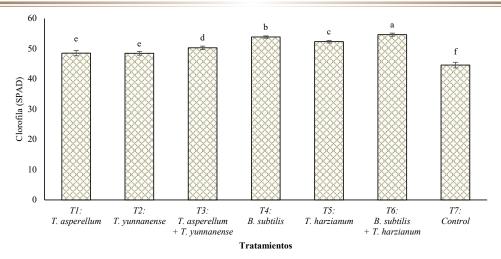


Figura 3. Índice de clorofila en plántulas de banano en respuesta a la aplicación de fertilización biológica. Promedios con la misma letra no difieren estadísticamente según la prueba de Tukey ($P \le 0.05$). Barras de error representan la desviación estándar en cada tratamiento.

Figure 3. Chlorophyll index in banana seedlings in response to the application of biological fertilization. Means with the same letter do not differ statistically according to the Tukey test ($P \le 0.05$). Error bars represent the standard deviation in each treatment.

Efecto de la Aplicación de Microorganismos Benéficios sobre el Desarrollo de Raíces de Plantas de Banano en Etapa de Vivero

El desarrollo radicular de las plantas tratadas en comparación con las no tratadas (control) fue significativamente superior en todos los tratamientos con los microorganismos benéficos (Figura 4). La mayor longitud de raíces se registró en las plantas tratadas con la combinación de las cepas nativas de T3 con un promedio de 32.93 cm, seguidas del T2 con aplicación de *T. yunnanense* (30.13 cm). Por su parte, el control registró los valores más bajos con 18.10 cm. Con la aplicación de T3 se presentó mayor peso fresco y seco radicular con 367.93 y 145.84 g, respectivamente (Figura 5). Dichos valores fueron significativamente diferentes de los demás tratamientos quienes registraron pesos húmedos que oscilaron entre 235.53 y 342.03 gramos.

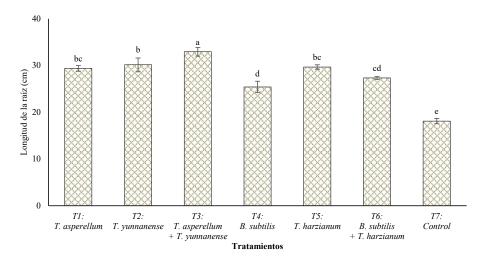


Figura 4. Longitud de la raíz en plántulas de banano durante el tiempo de estudio en respuesta a la aplicación de fertilización biológica. Promedios con la misma letra no difieren estadísticamente según la prueba de Tukey ($P \le 0.05$). Barras de error representan la desviación estándar en cada tratamiento.

Figure 4. Root length in banana seedlings during the study time in response to the application of biological fertilization. Means with the same letter do not differ statistically according to the Tukey test ($P \le 0.05$). Error bars represent the standard deviation in each treatment.

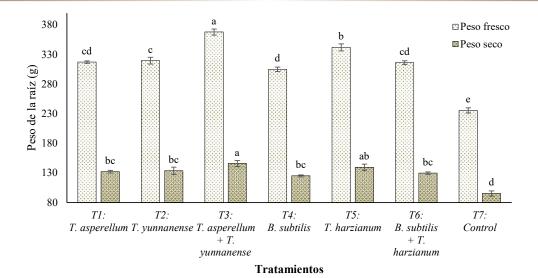


Figura 5. Peso fresco y seco de la raíz en plántulas de banano durante el tiempo de estudio en respuesta a la aplicación de fertilización biológica. Promedios con la misma letra no difieren estadísticamente según la prueba de Tukey ($P \le 0.05$). Barras de error representan la desviación estándar en cada tratamiento.

Figure 5. Fresh and dry weight of the root in banana seedlings during the study time in response to the application of biological fertilization. Means with the same letter do not differ statistically according to the Tukey test ($P \le 0.05$). Error bars represent the standard deviation in each treatment.

López, Pelagio y Herrera (2015), sostienen que las cepas nativas de *Trichoderma* spp. podrían haber desencadenado una serie de respuestas beneficiosas en las raíces de las plántulas de banano. Es bien conocido que el género *Trichoderma* posee la habilidad para solubilizar nutrientes en el suelo, facilitando así una mayor disponibilidad de elementos esenciales para las plantas (Wang et al., 2016). Esta característica, puede haber contribuido con el desarrollo radicular mejorado observado en T3, ya que un acceso más eficiente a los nutrientes del suelo es crucial para el crecimiento óptimo de las raíces (Du Jardin, 2015). Además, los compuestos promotores de crecimiento que produce *Trichoderma* spp. (fitohormonas y enzimas), podrían haber estimulado la elongación y proliferación de las raíces (Díaz et al., 2020; Hernández-Melchor et al., 2023), resultando en la longitud de raíz y peso fresco y seco superiores en comparación con otros tratamientos (Thapa, Sotang, Kumari y Joshi, 2020).

Varios autores destacan que las cepas nativas de *Trichoderma* pueden establecer simbiosis más efectivas y adaptadas al entorno local, maximizando así su impacto beneficioso en el desarrollo radicular de las plantas (Imam y Hassan, 2023; Imran, Abo-Elyousr, Mousa y Saad, 2022). En conjunto, la presencia específica de estas cepas nativas de *Trichoderma* en el tratamiento T3: *T. asperellum y T. yunnanense* ha actuado como un componente clave en la biofertilización, promoviendo un sistema radicular robusto que sienta las bases para un crecimiento saludable y sostenible de las plantas de banano en las etapas posteriores del cultivo (Companioni, Domínguez y García, 2019). Karmakar, Gupta, Das, Thattacharya y Saha (2021) encontraron que la especie *T. yunnanense* tiene el potencial para incrementar el desarrollo radicular, así como también conferir resistencia a enfermedades provocadas por patógenos del suelo. De igual manera, *T. asperellum* ha sido ampliamente reconocida como una especie de hongo benéfico con propiedades enfocadas en fortalecer el sistema radicular de los cultivos donde es aplicado, al igual que potencia la resistencia a hongos importantes del suelo como *Fusarium* spp. (El-Komy, Al-Qahtani, Ibrahim, Almasrahi y Al-Saleh, 2022; Sehim, Hewedy, Altammar, Alhumaidi y Abd-Elghaffar, 2023).

CONCLUSIONES

El estudio sobre el efecto combinado de *Bacillus sp. y Trichoderma spp.* en el desarrollo de plántulas de banano (*Musa spp.* AAA) en etapa de vivero demuestra que la aplicación de estos microorganismos benéficos puede mejorar significativamente el crecimiento y la salud de las plántulas. Los resultados indican que la combinación de *B. subtilis y T. harzianum* produce un incremento notable en la altura, diámetro del pseudotallo y área foliar, sugiriendo que estos microorganismos actúan sinérgicamente para potenciar el desarrollo vegetativo.

La investigación también resalta la importancia de un manejo sostenible en la producción agrícola, ya que el uso de bioestimulantes puede reducir la dependencia de insumos químicos, promoviendo prácticas más amigables con el medio ambiente. Además, se observó que las plántulas tratadas mostraron una mayor sobrevivencia y vigor, lo que podría traducirse en una producción más eficiente y sostenible a largo plazo. En conclusión, este estudio no solo aporta al conocimiento científico sobre el uso de microorganismos en la agricultura, sino que también ofrece una estrategia viable para mejorar la productividad en los viveros de banano, contribuyendo así a la sostenibilidad del cultivo y al bienestar económico de los productores.

DECLARACIÓN DE ÉTICA

No aplicable.

CONSENTIMIENTO PARA PUBLICACIÓN

No aplicable.

DISPONIBILIDAD DE DATOS

No aplicable.

CONFLICTO DE INTERESES

Los autores declaran que no tienen intereses en competencia.

FINANCIACIÓN

No aplicable.

CONTRIBUCIÓN DE LOS AUTORES

Conceptualización, análisis formal, validación, administración del proyecto, metodología, adquisición de fondo: R.G. Investigación, metodología: M.C.H.P. Escritura: revisión y edición: R.R.C. Investigación, escritura: preparación del borrador original, escritura: revisión y edición: R.O.V.T.

AGRADECIMIENTOS

A la Universidad Técnica Estatal de Quevedo por el apoyo para la realización de esta investigación.

LITERATURA CITADA

- Agüero, Y., Hernández, L., Murillo, B., Nieto, A., Troyo, E., Zulueta, R., & Ojeda, C. (2018). Arbuscular mycorrhizal fungi alleviate salt stress on sweet (Ocimum basilicum L.) seedlings. Tropical and Subtropical Agroecosystems, 21(1), 387-398.
- Ahmad, P., Hashem, A., Abd-Allah, E., Alqarawi, A., John, R., Egamberdieva, D., & Gucel, S. (2015). Role of Trichoderma harzianum in mitigating NaCl stress in Indian mustard (*Brassica juncea* L) through antioxidative defense system. *Frontiers in Plant Science*, 6, 868.
- Alcedo, Y., & Reyes, I. (2018). Microorganismos promotores de crecimiento en el biocontrol de alternaria alternata en tomate (Solanum lycopersicum L.). Bioagro, 30(1), 59-66.
- Alfiky, A., & Weisskopf, L. (2021). Deciphering Trichoderma-plant-pathogen interactions for better development of biocontrol applications. Journal of Fungi, 7(61), 1-18 https://doi.org/10.3390/jof7010061
- Berg, G., Rybakova, D., Grube, M., & Köberl, M. (2016). The plant microbiome explored: implications for experimental botany. *Journal of Experimental Botany*, 67(4), 995–1002. https://doi.org/10.1093/jxb/erv466
- Bononi, L., Chiaramonte, J., Pansa, C., Moitinho, M., & Melo, I. (2020). Phosphorus-solubilizing Trichoderma spp. from Amazon soils improve soybean plant growth. *Scientific Reports*, 10(1), 1-13. https://doi.org/10.1038/s41598-020-59793-8
- Castillo, A., Puig, C., & Cumagun, C. (2019). Non-synergistic effect of Trichoderma harzianum and *glomus* spp. in reducing infection of Fusarium wilt in banana. *Pathogens*, 8(2), 1-8. https://doi.org/10.3390/pathogens8020043
- Companioni, G., Domínguez, A., & García, V. (2019). Trichoderma: Its potential in the sustainable development of agriculture. Biotecnología Vegetal, 19(4), 237-248.
- Díaz, G., Rodríguez, G., Montana, L., Miranda, T., Basso, C., & Arcia, M. (2020). Effect of the application of biostimulants and Trichoderma on growth in maracuyá plants (passiflora edulis sims) in nursery. *Bioagro*, 32(3), 195-203.

- Du Jardin, P. (2015). Plant Biostimulants: Definition, concept, main categories and regulation. Scientia Horticulturae, 196, 3-14.
- El-Komy, M., Al-Qahtani, M., Ibrahim, Y., Almasrahi, A., & Al-Saleh, M. (2022). Soil application of Trichoderma asperellum strains significantly improves Fusarium root and stem rot disease management and promotes growth in cucumbers in semi-arid regions. *European Journal of Plant Pathology*, 162, 1-17. https://doi.org/10.1007/s10658-021-02427-0
- Elnahal, A. S., El-Saadony, M. T., Saad, A. M., Desoky, E. S. M., El-Tahan, A. M., Rady, M. M., ... & El-Tarabily, K. A. (2022). The use of microbial inoculants for biological control, plant growth promotion, and sustainable agriculture: a review. European Journal of Plant Pathology, 162(4), 759-792. https://doi.org/10.1007/s10658-021-02393-7
- Etesami, H., Ryong, B., & Glick, B. (2023). Potential use of bacillus spp. as an effective biostimulant against abiotic stresses in crops: a review. Current Research in Biotechnology, 5, 1-10.
- Galeano, R. M. S., Ribeiro, J. V. S., Silva, S. M., de Oliveira Simas, A. L., de Alencar Guimarães, N. C., Masui, D. C., ... & Zanoelo, F. F. (2024). New strains of Trichoderma with potential for biocontrol and plant growth promotion improve early soybean growth and development. *Journal of Plant Growth Regulation*, 43 (11), 4099-4119. https://doi.org/10.1007/s00344-024-11374-z
- García-Crespo, R., Arcia-Montesuma, M., Pérez-Tortolero, M., & Riera-Tona, R. (2012). Efecto de Trichoderma sobre el desarrollo de papa y el biocontrol de rhizoctonia bajo tres tiempos de inicio de aplicación. *Agronomía Tropical*, 62(1-4), 77-95.
- Ghasemi, M., Esmaeili, A., & Mohammadi, A. (2022). Bacillus subtilis and Trichoderma harzianum improve growth, yield, and quality of maize (*Zea mays* L.) under salinity stress. *Journal of Plant Nutrition and Soil Science*, 185(1), 149-157.
- Giordano, D. F., Pastor, N. A., Rouws, L. F. M., de Freitas, K. M., Erazo, J. G., Del Canto, ... & Torres, A. M. (2023). Trichoderma harzianum ITEM 3636 colonizes peanut roots as an endophyte and protects the plants against late leaf spot. *Symbiosis*, 89(3), 337-352. https://doi.org/10.1007/s13199-023-00913-z
- Hao, D., Lang, B., Wang, Y., Wang, X., Liu, T., & Chen, J. (2022). Designing synthetic consortia of Trichoderma strains that improve antagonistic activities against pathogens and cucumber seedling growth. *Microbial Cell Factories*, 21(234), 1-17. https://doi.org/10.1186/s12934-022-01959-2
- Harman, G. E., Howell, C. R., Viterbo, A., Chet, I., & Lorito, M. (2004). Trichoderma species Opportunistic, avirulent plant symbionts. Nature Reviews. *Microbiology*, 2(1), 43-56. https://doi.org/10.1038/nrmicro797
- Hernández-Melchor, D. J., Guerrero-Chávez, A. C., Ferrera-Rodríguez, M. R., Ferrera-Cerrato, R., Larsen, J., & Alarcón, A. (2023). Cellulase and chitinase activities and antagonism against *Fusarium oxysporum* f.sp. *cubense* race 1 of six Trichoderma strains isolated from Mexican maize cropping. *Biotechnology Letters*, 45(3), 387-400. https://doi.org/10.1007/s10529-022-03343-x
- Imam, M., & Hassan, N. (2023). Efficacy of Trichoderma harzianum, as a biological fungicide against fungal diseases of potato, late blight and early blight. *Journal of Natural Pesticide Research*, 5, 1-7. https://doi.org/10.1016/j.napere.2023.100047
- Imran, M., Abo-Elyousr, K. A. M., Mousa, M. A., & Saad, M. M. (2022). Screening and biocontrol evaluation of indigenous native Trichoderma spp. against early blight disease and their field assessment to alleviate natural infection. *Egyptian Journal of Biological Pest Control*, 32(40), 1-10. https://doi.org/10.1186/s41938-022-00544-4
- Jabborova, D., Mamarasulov, B., Davranov, K., Enakiev, Y., Bisht, N., Singh, S., ... & Garg, A. P. (2024). Diversity and plant growth properties of rhizospheric bacteria associated with medicinal plants. *Indian Journal of Microbiology*, 46, 409-417. https://doi.org/10.1007/s12088-024-01275-w
- Karmakar, P., SenGupta, K., Das, P., Bhattacharya, S. G., & Saha, A. K. (2021). Biocontrol and plant growth promoting potential of Trichoderma yunnanense. Vegetos, 34, 928-936. https://doi.org/10.1007/s42535-021-00253-7
- Khatun, H., Joya, N., Hoque, A., & Monjil, M. (2021). Evaluation of Trichoderma harzianum in controlling late blight of potato. *Sustainable Food and Agriculture*, 2(2), 92-98.
- Kredics, L., Büchner, R., Balázs, D., Allaga, H., Kedves, O., Racić, G., ... & Sipos, G. (2024). Recent advances in the use of Trichoderma-containing multicomponent microbial inoculants for pathogen control and plant growth promotion. *World Journal of Microbiology and Biotechnology, 40*(5), 1-14. https://doi.org/10.1007/s11274-024-03965-5
- Lamichhane, J., Corrales, D., & Soltani, E. (2022). Biological seed treatments promote crop establishment and yield: a global meta-analysis. Agronomy for Sustainable Development, 42, 1-24. https://doi.org/10.1007/s13593-022-00761-z
- Liu, Y., Li, Y., Zhang, L., Liu, X., & Huang, X. (2021). Application of Bacillus subtilis and Trichoderma spp. for improving the growth and yield of maize (Zea mays L.). Frontiers in Microbiology, 12, e7020.
- López, B., Pelagio, F., & Herrera, A. (2015). Trichoderma as biostimulant: Exploiting the multilevel properties of a plant beneficial fungus. Scientia Horticulturae, 196, 109-123.
- Mao, T., & Jiang, X. (2021). Changes in microbial community and enzyme activity in soil under continuous pepper cropping in response to Trichoderma hamatum MHT1134 application. *Scientific Reports*, 11, 1-12.
- Ortega-Bonilla, R., Torres-Asuaje, P., Segura-Mena, R., Echeverría-Beirute, F., & Uribe-Lorío, L. (2022). Aislamientos de Bacillus cereus sobre el crecimiento y el contenido de nitrógeno en banano (*Musa AAA*). *Agronomía Mesoamericana*, 33(3), 1-21. https://doi.org/10.15517/am.v33i3.49614
- Ploetz, R. C. (2015). Fusarium Wilt of Banana. Phytopathology, 105, 1-10. https://doi.org/10.1094/PHYTO-04-15-0101-RVW
- Ramírez-Pool, J. A., Calderón-Pérez, B., Ruiz-Medrano, R., Ortiz-Castro, R., & Xoconostle-Cazares, B. (2024). Bacillus strains as effective biocontrol agents against phytopathogenic bacteria and promoters of plant growth. *Microbial Ecology*, 87(76), 1-13. https://doi.org/10.1007/s00248-024-02384-1
- Reyes, J., León, P., & Barrezueta, S. (2023). Respuesta del cultivo de banano a diferentes proporciones de microorganismos y biochar en dos texturas de suelo. *Manglar*, 20(2), 109-115. http://dx.doi.org/10.57188/manglar.2023.012
- R Core Team (2021). R: A language and environment for statistical computing. Vienna, Autria: R Foundation for Statistical Computing.
- Rodríguez-Hernández, M. G., Gallegos-Robles, M. Á., Rodríguez-Sifuentes, L., Fortis-Hernández, M., Luna-Ortega, J. G., & González-Salas, U. (2020). Cepas nativas de Bacillus spp. como una alternativa sostenible en el rendimiento de forraje de maíz. *Terra Latinoamericana*, 38(2), 313-321. https://doi.org/10.28940/terra.v38i2.690
- Shafi, J., Tian, H., & Ji, M. (2017). Bacillus species as versatile weapons for plant pathogens: A review. *Biotechnology & Biotechnological Equipment*, 31(3), 446-459. https://doi.org/10.1080/13102818.2017.1286950
- Sánchez, E., Ruíz, J., Romero, L., Preciado, P., Flores, M., & Márquez, C. (2018). ¿Son los pigmentos fotosintéticos buenos indicadores de la relación del nitrógeno, fósforo y potasio en frijol ejotero? Ecosistemas y Recursos Agropecuarios, 5(15), 387-398. https://doi.org/10.19136/era.a5n15.1757
- Sánchez-Miranda, M. (2022). Potencial de aislados de Trichoderma spp como promotor de crecimiento en plántulas de tomate (*Solanum lycopersicum*). *Revista Científica Nexo*, 35(4), 924-934.
- Seekham, N., Kaewsalong, N., Jantasorn, A., & Dethoup, T. (2024). Field biocontrol efficacy of Trichoderma spp. in fresh and dry formulations against rice blast and brown spot diseases and yield effect. European Journal of Plant Pathology 170(1), 1-13. https://doi.org/10.1007/s10658-024-02854-9
- Sehim, A., Hewedy, O., Altammar, K., Alhumaidi, M., & Abd-Elghaffar, R. (2023). *Trichoderma asperellum* empowers tomato plants and suppresses Fusarium oxysporum through priming responses. Frontiers in Microbiology, 14, e1140378. https://doi.org/10.3389/fmicb.2023.1140378

- Thapa, S., Sotang, N., Kumari, A., & Joshi, A. (2020). Impact of Trichoderma sp. in agriculture: A minireview. *Journal Biology Today's World, 9*(7), e227. Van Hee, S., Stockmans, I., Alınç, T., Cusumano, A., Jacquemyn, H., & Lievens, B. (2023). Effects of plant-beneficial fungi on plant growth and herbivore resistance under contrasting fertilizer conditions. *Plant and Soil, 493*(1), 157-172. https://doi.org/10.1007/s11104-023-06220-2
- Wang, G., Cao, X., Ma, X., Gou, M., Liu, C., Yan, L., & Bian, Y. (2016). Diversity and effect of Trichoderma spp. associated with green mold disease on Lentinula edodes in China. *Microbiology Open*, 5(4), 709-718. https://doi.org/10.1002/mbo3.364
- Zaheer, A., Malik, A., Sher, A., Qaisrani, M. M., Mehmood, A., Khan, S. U., ... & Rasool, M. (2019). Isolation, characterization, and effect of phosphate-zinc-solubilizing bacterial strains on chickpea (*Cicer arietinum* L.) growth. *Saudi journal of biological sciences*, 26(5), 1061-1067.
- Zhao, L., Xu, Y., Lai, X., Shan, C., Deng, Z., & Ji, Y. (2015). Screening and characterization of endophytic Bacillus and Bacillus strains from medicinal plant Lonicera japonica for use as potential plant growth promoters. *Brazilian Journal of Microbiology*, 46, 977-989.
- Zhou, Y., Yang, L., Wang, J., Guo, L., & Huang, J. (2021). Synergistic effect between Trichoderma virens and Bacillus velezensis on the control of tomato bacterial wilt disease. *Horticulturae*, 7(11), e439. https://doi.org/10.3390/horticulturae7110439