







**Efectividad del Agua Destilada-Esterilizada Tres veces (ADTE) como alternativa de conservación del hongos fitopatógenos****Effectiveness of Triple Distilled-Sterilized Water (TDSW) as an alternative for the conservation of phytopathogenic fungi**

Axel Aníbal Marsal von Glasenapp<sup>1,2,\*</sup>, Vicente Gabriel Gaona Duarte<sup>1,2,\*</sup>, Paola Ester Fretes Moreno<sup>1,2,\*</sup>, Andrea Alejandra Arrúa Widmer<sup>1,2,\*</sup>, Juliana Moura Mendes Arrúa<sup>2,\*</sup>  
& Cinthia Carolina Casal-Martínez<sup>1,2,\*</sup>

<sup>1</sup>Universidad Nacional de Asunción, Facultad de Ciencias Exactas y Naturales, Departamento de Biotecnología. Campus Universitario, San Lorenzo, Paraguay.

<sup>2</sup>Universidad Nacional de Asunción, Centro Multidisciplinario de Investigaciones Tecnológicas, Laboratorio de Biotecnología. Campus Universitario, San Lorenzo, Paraguay.

\*Autor correspondiente: [ccasal@facen.una.py](mailto:ccasal@facen.una.py).

**Resumen:** Los estudios de las enfermedades que afectan a las semillas de trigo son esenciales para garantizar la producción agrícola sostenible y la seguridad alimentaria. La punta negra del grano de trigo, caracterizada por la decoloración marrón-negra en el extremo del embrión, se asocia con la presencia de géneros hongos fitopatógenos, como *Alternaria* y *Bipolaris*. Aunque esta enfermedad no suele afectar el rendimiento del cultivo, puede comprometer la calidad del grano, lo que resulta en pérdidas económicas debido a descuentos en el mercado. El presente estudio evaluó la efectividad del método de conservación utilizando agua destilada-esterilizada tres veces (ADTE) para preservar la viabilidad y estabilidad de *Alternaria* sp. y *Bipolaris* sp. Los resultados demostraron que el método ADTE fue eficaz para conservar tres de las cuatro cepas evaluadas, siendo Alt04 la más viable. Estos hallazgos sugieren que el ADTE podría representar una alternativa económica y efectiva para la conservación a largo plazo de estos hongos fitopatógenos. Dado su papel crítico en la agricultura, la identificación de los géneros asociados a la enfermedad de la punta negra, así como su correcto aislamiento y conservación, facilitarán el registro de cepas de referencia para investigaciones futuras.

**Palabras clave:** *preservación prolongada, micosis, epidemiología, patógeno vegetal, micobiota, centrifugación, agricultura.*

**Abstract:** Studies of diseases affecting wheat seeds are essential to ensure sustainable agricultural production and food security. Black point disease in wheat grains, characterized by brown-black discoloration at the embryo's tip, is associated with the presence of phytopathogenic fungal genera such as *Alternaria* and *Bipolaris*. Although this disease usually does not affect crop yield, it can compromise grain quality, resulting in economic losses due to market discounts. This study evaluated the effectiveness of the conservation method using triple-distilled sterile water (TDSW) to preserve the viability and stability of *Alternaria* sp. and *Bipolaris* sp. The results demonstrated that the TDSW method was effective in conserving three out of the four evaluated strains, with Alt04 being the most viable. These findings suggest that TDSW could represent an economical and effective alternative for long-term preservation of these phytopathogenic fungi. Given their critical role in agriculture, identifying the genera associated with black point disease, as well as their proper isolation and conservation, will facilitate the registration of reference strains for future research.

**Key words:** *long-term preservation, mycosis, epidemiology, plant pathogen, mycobiota, centrifugation, agriculture.*

**Introducción**

El estudio de la micocenosis de las semillas de cereales es relevante para resolver problemas relacionados con la elaboración de productos agrícolas saludables y respetuosos con el medio ambiente. La enfermedad en semillas conocida como Punta negra

o Black point, en inglés, es causada por un complejo de hongos, entre ellos se encuentran *Alternaria* y *Bipolaris*, géneros fúngicos que muestran una alta frecuencia de aparición en las semillas de trigo. Esta enfermedad se caracteriza por una decoloración marrón-negra en el extremo del embrión del grano

**Editor responsable:** Fernando José Méndez\*

**Recibido:** 17/04/2024

**Aceptado:** 03/06/2024

\*Universidad Nacional de Asunción, Facultad de Ciencias Exactas y Naturales, Dirección de Investigación, San Lorenzo, Paraguay.



2078-399X/2024 Facultad de Ciencias Exactas y Naturales - Universidad Nacional de Asunción, San Lorenzo, Paraguay.  
Este es un artículo de acceso abierto bajo la licencia CC BY 4.0 (<https://creativecommons.org/licenses/by/4.0/deed.es>).

según Khlebova *et al.* (2019).

Desde el inicio del siglo XX, se han realizado trabajos para describir y estudiar las causas de la emergencia de la punta negra en todas las regiones en donde el trigo se cultiva; estos lugares incluyen Italia, Egipto, Marruecos, Argentina, India, Canada, Estados Unidos, Alemania, África del Norte y Rusia, según Khlebova *et al.* (2019). Si bien la enfermedad no suele reducir el rendimiento del cultivo, la presencia de la punta negra en el grano cosechado puede disminuir la categoría y la calidad, lo que resulta en descuentos por parte del elevador. Los granos afectados son considerados como dañados según las normas de granos de Estados Unidos y se permite solo un 2%, en el trigo clasificado como U.S. No. 1; y un 4%, en U.S. No. 2., según Watkins (2004).

En la investigación de hongos presentes en la punta negra del trigo, realizada por Chávez y Kohli (2013), se identificaron 11 géneros de hongos: *Curvularia*, *Alternaria*, *Helminthosporium*, *Fusarium*, *Pyricularia*, *Drechslera*, *Nigrospora*, *Septoria*, *Cladosporium*, *Chaetomium*, y *Melanospora*. Los géneros *Curvularia*, *Alternaria*, *Helminthosporium* y *Fusarium* fueron predominantes en la infección de punta negra en trigo en el Paraguay.

*Alternaria* es un género fúngico ubicuo que incluye especies saprófitas, endofíticas y patógenas. Está asociado con una amplia variedad de sustratos, incluyendo semillas, plantas, productos agrícolas, animales, suelo y la atmósfera. Las especies de *Alternaria* son conocidas como graves patógenos de plantas, causando pérdidas importantes en una amplia gama de cultivos como lo mencionan Woudenberg *et al.* (2013). En cuanto el género *Bipolaris*, su relevancia en el Paraguay se suele presentar en otros cultivos de cereales como el arroz. En los años 2016 y 2017, este género presentó una incidencia media más alta asociada a la mancha foliar en las áreas de cultivo de arroz en Ñeembucú, según lo documentado por Quintana *et al.* (2019). Por otro lado, especies como *B. sorokiniana* y *B. bicolor* fueron observadas en semillas de trigo provenientes de diversas localidades de Brasil, tal como lo señaló Morejon *et al.* (2006).

Estos organismos fúngicos revisten una significativa relevancia en el ámbito agrícola, particularmente debido a su estrecha asociación con el complejo patógeno implicado en la enfermedad de la Punta Negra en trigo. Por consiguiente, se hace imprescindible abordar la investigación dirigida hacia la preservación y almacenamiento óptimos de estos hongos, con el propósito de facilitar estudios subsiguientes, tales como la identificación de la variabilidad genética dentro de la población, la evaluación de su patogenicidad en cultivos huéspedes, así como la caracterización de su interacción con el hospedero. Para ello, es fundamental emplear métodos de conservación diseñados específicamente para asegurar la viabilidad y estabilidad de estas especies.

El enfoque de inmersión en agua destilada, la técnica agua destilada-esterilizada tres veces (ADTE), ha demostrado su efectividad en la conservación de oomicetos, basidiomicetos, ascomicetos aeróbicos y algunos microorganismos conocidos por ser patógenos en seres humanos de acuerdo con Nakasone (2004) y Fernández *et al.* (2012).

En esta investigación, se tiene por objetivo evaluar la efectividad de la conservación en agua destilada-esterilizada para la preservación de los hongos fitopatógenos: *Alternaria* sp. y *Bipolaris* sp., donde se utilizó una versión adaptada de la metodología desarrollada por Ladino Rey *et al.* (2016), la cual involucró una serie de suspensiones en Agua-Destilada-Esterilizada 3 veces (ADTE). Este enfoque está basado en el método Castellani, que se basa en la conservación del cultivo del hongo en agua destilada estéril descrita en Panizo *et al.* (2005).

## Materiales y métodos

### Siembra de los granos de trigo

Siguiendo el protocolo de French y Herbert (1980), se desinfectaron las semillas de trigo con síntomas de la enfermedad Punta Negra, primero se sumergieron en alcohol al 70% durante 30 segundos, luego en hipoclorito de sodio 3% durante un minuto, se lavaron tres veces con agua destilada y finalmente se dejaron secar sobre papel absorbente.

Todo el proceso de desinfección se llevó a cabo en una cámara de flujo laminar.

Se sembraron cinco semillas desinfectadas en posiciones equidistantes en cada placa de Petri con medio PDA (Papa, Dextrosa y Agar) de 90 mm de diámetro y se incubaron durante 5 días a una temperatura de  $28\pm 3^{\circ}\text{C}$ . Después de que las hifas crecieran, se identificaron las colonias basándose en la morfología descrita en el manual de laboratorio “Ensayos para la semilla de maíz y de trigo” de Warham *et al.* (1997).

### Identificación del género y obtención de los cultivos puros

De cada colonia identificada, se realizaron cinco repiques equidistantes en una misma placa con PDA. Estas placas se incubaron durante 5 días a una temperatura de  $28\pm 3^{\circ}\text{C}$ . Una vez que los cultivos puros crecieron, se procedió a la identificación del género del hongo. Para ello, se observaron los conidios bajo el microscopio y se compararon con las fotos descritas en los ensayos de Warham *et al.* (1997), Manamgoda *et al.* (2014) y Woudenberg *et al.* (2013). Posteriormente, se realizaron las monosporizaciones utilizando la metodología de las diluciones seridas. Estos aislados se encuentran registrados e incluidos a la “Colección de Cultivos de Microorganismos de la Universidad Nacional de Asunción, Paraguay” (con registro de la FELACC, SI-70).

### Filtrado de conidias por centrifugación y conservación de suspensiones

En medio Avena Agar (MAA), se dejaron crecer repicados de monoespóricos de los hongos por 5 a 7 días. Una vez pasado ese tiempo, se aplastaron con láminas de vidrio esterilizadas para luego incubarlos en condiciones de esporulación por 2 días en cámara húmeda ( $28^{\circ}\text{C}\pm 1$ ,  $\text{HR}\geq 80\%$  y luz constante). Pasado este tiempo, se agregó a cada cultivo 5 mL de agua destilada tres veces esterilizada (ADTE) y se rasparon con láminas de vidrio esterilizadas. Seguidamente, la solución madre de cada placa se vertió en tubos de 15 mL. Se centrifugaron los tubos a 2000 rpm por 5 minutos como indica

Gemeda *et al.* (2014), para después descartar el sobrenadante y volver a centrifugar para obtener una suspensión más concentrada de 5 mL aproximadamente. La solución concentrada se diluyó en 5 mL de ADTE, se filtró con una gasa estéril, y se recolectó en vasos de precipitado estériles. Los 8 mL de cada suspensión se almacenaron en tubos de 2 mL para su conservación y posterior determinación de la tasa de supervivencia. Los 2 mL de suspensión sobrante de cada repetición se utilizaron para la determinación de la viabilidad.

### Determinación de la viabilidad

Para la determinación de la viabilidad, se calculó la concentración de conidios/mL al momento de filtrar la solución concentrada con la gasa estéril. Para ello se utilizó la ecuación propuesta por French y Herbert (1980), utilizando un hematocitómetro, este proceso se repitió en cinco ocasiones como réplicas analíticas, y se calculó el promedio de los valores obtenidos.

### Determinación de la tasa de supervivencia

Para evaluar la tasa de supervivencia tras la conservación, se calculó el valor de la tasa de supervivencia (BSR%), por sus siglas en inglés, a través de la ecuación propuesta por Morales-García *et al.* (2010):

$$\text{Tasa de supervivencia (BSR\%)} = \frac{\log\left(1 + N^{\circ} \frac{\text{UFC}}{\text{ml}} \text{DC}\right) * 100}{\log\left(N^{\circ} \frac{\text{UFC}}{\text{ml}} \text{AC}\right)}$$

Siendo: **DC**: Después de la Conservación. **AC**: Antes de la Conservación. **UFC**: Unidades Formadoras de Colonias.

Para calcular el BSR%, es necesario conocer las Unidades Formadoras de Colonias por mL (UFC/mL) del T0 (tiempo 0, día 0, día en el que se llevaron las suspensiones a conservación), para compararlo con el del T1 (tiempo 1, día en el que se sacaron las suspensiones de la conservación). El conteo de microorganismos mediante técnica de extensión superficial en placa, según lo descrito por Valencia (2004) y Camacho *et al.* (2009), se utilizó la siguiente fórmula:

$$\frac{UFC}{ml} = N^{\circ} de colonias * \frac{1}{Factor\ de\ diluci3n} * \frac{1}{ml\ de\ muestra}$$

Para calcular la UFC/mL, es necesario el factor de diluci3n:

$$Fd : Factor\ de\ diluci3n = \frac{g\ o\ ml\ de\ muestra}{g\ o\ ml\ de\ muestra + g\ o\ ml\ de\ diluyente}$$

El UFC se evalu3 a partir de 0,2 mL de la soluci3n madre, de cada vaso. Dicha alicuota fue sembrada en placas de Petri con medio PDA en diluci3n 1/10. El crecimiento de las colonias se observ3 a intervalos de 24, 48 y 72 horas.

**Determinar la estabilidad morfol3gica y la pureza de las colonias.**

Para la evaluaci3n de la viabilidad, estabilidad morfol3gica y pureza de los hongos filamentosos, se observaron las caracteristicas macrosc3picas y microsc3picas de los cultivos.

**Resultados**

El m3todo del ADTE para la conservaci3n de hongos fitopat3genos fue eficaz para recuperar 3 de las 4 cepas evaluadas: Alt04, Bp09, Alt01 y Bp11 (Tabla 1). Se observaron sus caracteristicas macrosc3picas y microsc3picas de dichas cepas (Figs. 1 y 2) donde se observan las particularidades de los g3neros *Alternaria* y *Bipolaris* en cuanto a su coloraci3n de colonia y forma de conidios.

Se realizaron estudios a lo largo de diferentes per3odos de tiempo, expresados como T<sub>0</sub> (D3a 0), T<sub>1</sub> (20 dpc, para Alt04; y 40 dpc para Bp09, Alt01 y Bp11) y T<sub>2</sub> (60 dpc, para Alt01 y Bp11). Para la cepa Alt04, en el T<sub>0</sub>, a las 24 horas, se observ3 un valor de 161,11 UFC/mL, mientras que, a las

48 horas, el valor aument3 a 205,56 UFC/mL, en el T<sub>1</sub>, a las 24 horas, no se evidenci3 crecimiento visible, pero a las 48 horas, se registr3 un valor de 22,22 UFC/mL (Fig. 3a), lo que dio un BSR% del 63,54% (Fig. 4). En cuanto a la cepa Alt01, dio los siguientes valores: en el T<sub>0</sub> a las 24 horas, se observ3 un valor de 166,67 UFC/mL, y a las 48 horas, este valor aument3 a 475 UFC/mL. En el T<sub>1</sub>, a las 24 horas, el crecimiento fue de 35 UFC/mL, y a las 48 horas, de 130 UFC/mL. En el T<sub>2</sub>, a las 24 horas, el crecimiento fue de 5 UFC/mL, y a las 48 horas, de 10 UFC/mL (Fig. 3c), lo que result3 en un BSR% de 23,41% (Fig. 4).

La cepa Bp09 (Fig. 3b), en el T<sub>0</sub> a las 24 horas, no se detect3 crecimiento (0 UFC/mL), pero a las 48 horas, se registraron 27,78 UFC/mL. En el T<sub>1</sub>, a las 24 horas, no hubo crecimiento visible, pero a las 48 horas, se registr3 un valor de 50 UFC/mL, estos resultados dieron un BSR% del 47,69% (Fig. 4). Finalmente, para la cepa Bp11 (Fig. 3d), en el T<sub>0</sub> a las 24 horas, se registr3 un valor de 366,67 UFC/mL, y a las 48 horas, de 733,33 UFC/mL. En el T<sub>1</sub>, a las 24 horas, el crecimiento fue de 200 UFC/mL, y a las 48 horas, de 2530 UFC/mL. En el T<sub>2</sub>, tanto a las 24 como a las 48 horas, no se observ3 crecimiento visible, lo que dio un BSR% de 0 (Fig. 4).

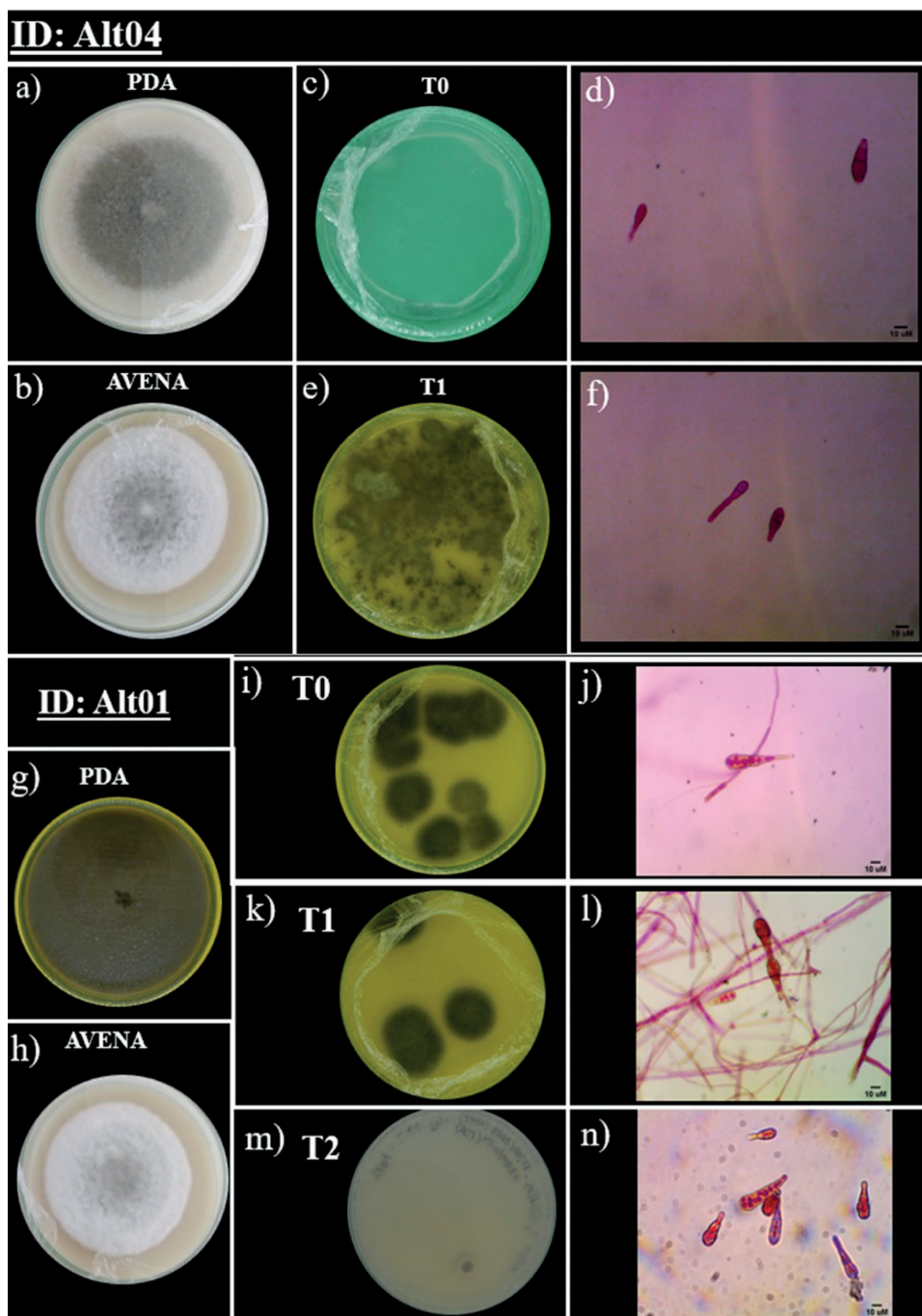
**Discusi3n**

El m3todo del ADTE para conservaci3n de hongos fitopat3genos fue eficaz para recuperar 3 de las 4 las cepas evaluadas, una proporci3n similar a la de Ladino Rey *et al.* (2016), en el que las cinco de las siete cepas conservadas con agua destilada sobrevivieron hasta los cuatro meses evaluados en su estudio.

**Tabla 1.** Aislados estudiados en este ensayo.

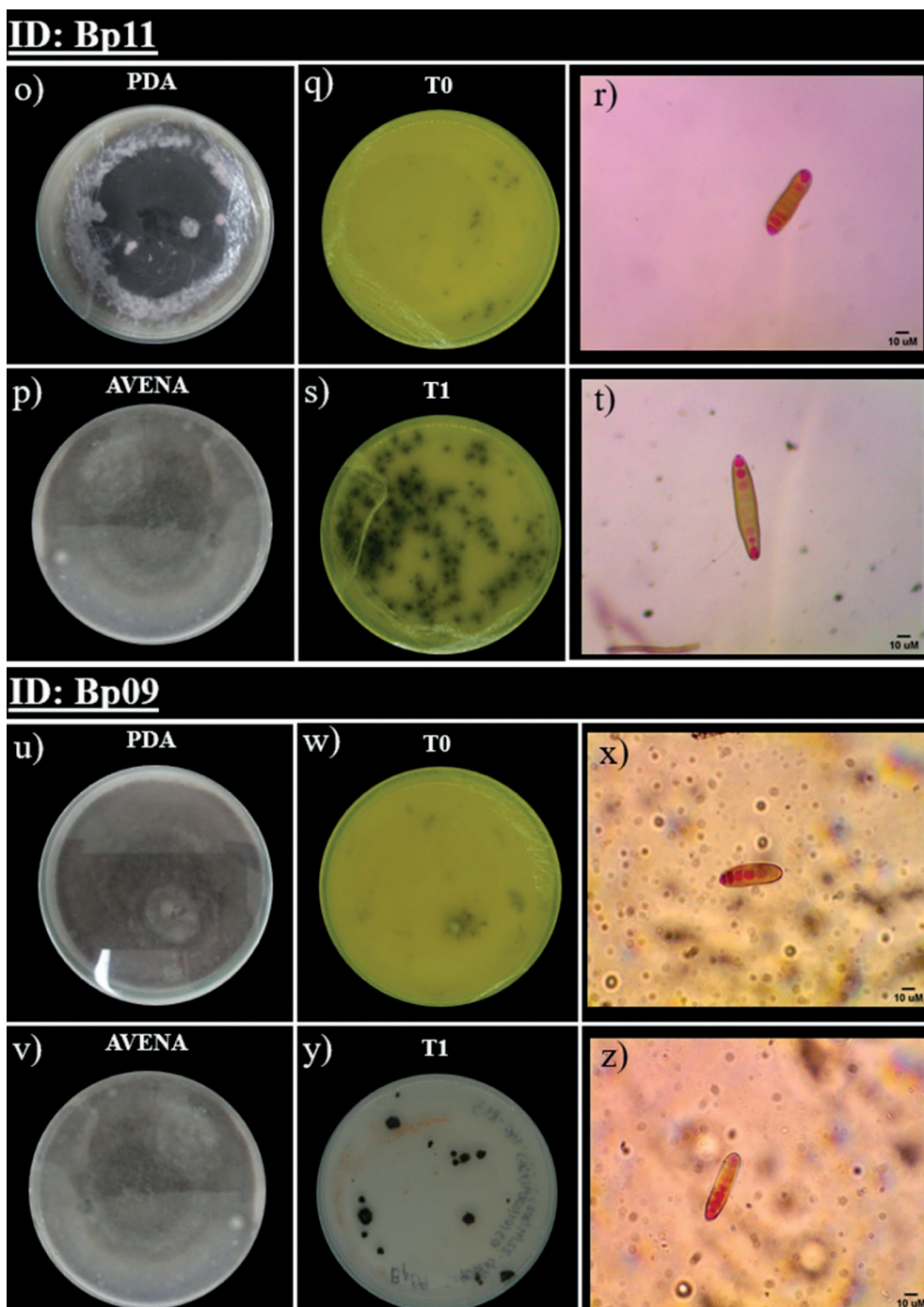
ID aislado	G3nero	Hospedero/Parte de planta	A3o aislamiento	Fecha conservaci3n
Alt01	<i>Alternaria</i>	Trigo/semilla	2023	31/10/2023
Alt04	<i>Alternaria</i>	Trigo/semilla	2023	30/8/2023
Bp09	<i>Bipolaris</i>	Trigo/semilla	2023	8/10/2023
Bp11	<i>Bipolaris</i>	Trigo/semilla	2023	22/11/2023



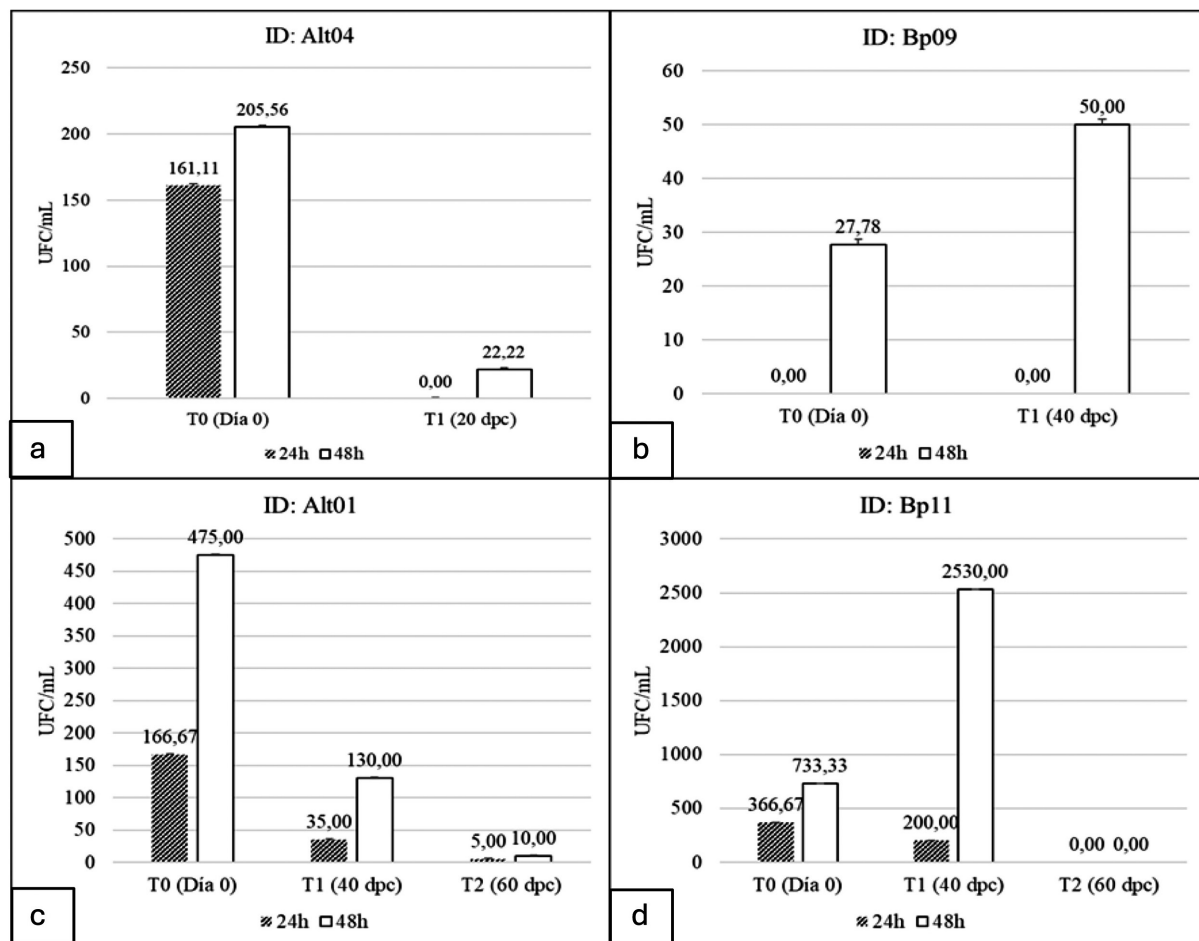


**Figura 1.** Observaciones macroscópicas y microscópicas de aislados de *Alternaria* (Alt). **(a)** Cultivo monoespóricico en medio PDA de Alt04. **(b)** Cultivo monoespóricico en MAA de Alt04. **(c)** UFC de Alt04 ( $T_0$ ) tras 48 horas de crecimiento **(d)** Conidios de colonias de Alt04, antes de la conservación. **(e)** UFC de Alt04 ( $T_1$ ) tras 48 horas de crecimiento **(f)** Conidios de colonias de Alt04, 40 dpc. **(g)** Cultivo monoespóricico en medio PDA de Alt01. **(h)** Cultivo monoespóricico en MAA de Alt01. **(i)** UFC de Alt01 ( $T_0$ ) tras 48 horas de crecimiento **(j)** Conidios de colonias de Alt01, antes de la conservación **(k)** UFC de Alt01 ( $T_1$ ) tras 48 horas de crecimiento **(l)** Conidios de colonias de Alt01, 40 dpc. **(m)** UFC de Alt01 ( $T_2$ ) tras 48 horas de crecimiento **(n)** Conidios de colonias de Alt01, 60 dpc.

Efectividad del Agua Destilada-Esterilizada Tres veces como alternativa de conservación del hongos fitopatógenos



**Figura 2.** Observaciones macroscópicas y microscópicas de aislados de *Bipolaris* (Bp). (o) Cultivo monoespóric en medio PDA de Bp11 (p) Cultivo monoespóric en medio MAA de Bp11 (q) UFC de Bp11 ( $T_0$ ) tras 48 horas de crecimiento (r) Conidios de colonias de Bp11, antes de la conservación. (s) UFC de Bp11 ( $T_1$ ) tras 48 horas de crecimiento (t) Conidios de colonias de Bp11, 40 dpc (u) Cultivo monoespóric en medio PDA de Bp09 (v) Cultivo monoespóric en medio MAA de Bp09 (w) UFC de Bp09 ( $T_0$ ) tras 48 horas de crecimiento (x) Conidios de colonias de Bp09, antes de la conservación. (y) UFC de Bp09 ( $T_1$ ) tras 48 horas de crecimiento (z) Conidios de colonias de Bp09, 40 dpc.



**Figura 3.** Comparación de las UFC/mL de la dilución 1/10 de diferentes cepas antes de la conservación (T0 = Día 0) y días post-conservación (T1 = 20 DPC/40 DPC y T2 = 60 DPC).

De acuerdo con los estudios de Fernández *et al.* (2012), en donde se reportó un porcentaje total de recuperación del 76,5%, se observó que el BSR% para la conservación de conidios en ADTE fue moderado. Específicamente, se registró un porcentaje de 43,475%, para *Alternaria*; y de 11,705%, para *Bipolaris*. En conjunto, ambos géneros dan, en conjunto, una tasa de supervivencia de 33,66%.

Como destaca Panizo *et al.* (2005), los métodos de conservación con agua son de bajo costo y fácil manejo, pero necesitan de constante vigilancia y atención por parte del personal que se ocupa del mantenimiento de una colección de hongos. Esto también lo mencionan Fernández *et al.* (2012), un método ideal para pequeñas colecciones o laborato-

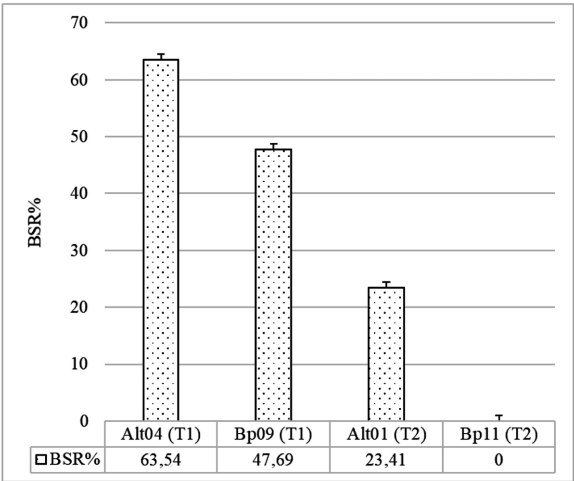
rios con pocos recursos. Resulta útil prácticamente para todos los hongos patógenos porque ha logrado mantener la viabilidad, pureza y estabilidad por períodos de más de 20 años.

### Conclusión

Se puede concluir con esta investigación que la efectividad de la conservación con ADTE para la preservación de los hongos fitopatógenos: *Alternaria* sp. y *Bipolaris* sp. de un 75% de estas especies fúngicas evaluadas durante los períodos mencionados.

### Agradecimientos

Agradezco la oportunidad de participar en el Pro-



**Figura 4.** Tasa de supervivencia (BSR), de las cuatro (4) cepas de hongos fitopatógenos tras un crecimiento de 48 horas.

grama de Iniciación Científica a la FACEN-UNA, y al CEMIT por su apoyo financiero. Así mismo, expreso mi gratitud a los profesionales que me guiaron en el desarrollo de este programa.

**Contribución de los autores**

Concepción del estudio y diseño del experimento y preparación del manuscrito: A.A.M.VG y C.C.C.M. Ejecución del experimento: A.A.M.VG, P.E.F.M., V.G.G.D. Verificación del experimento: C.C.C.M., J.M.M.A. Análisis/interpretación de datos y edición/revisión del manuscrito: A.A.M.VG, C.C.C.M, J.M.M.A. Aprobación de la versión final del manuscrito: A.A.M.VG, C.C.C.M., J.M.M.A. A.A.A.W.

**Conflictos de interés**

Los autores declaran no tener conflictos de interés.

**Fuente de financiamiento**

Laboratorio de Biotecnología, Centro Multidisciplinario de Investigaciones Tecnológicas de la Universidad Nacional de Asunción y Financiación propia.

**Literatura citada**

Chávez, A. & Kohli, M. (2013). Identificación de hongos presentes en la punta negra de trigo.

*Investigación Agraria*, 15(2): 133–137.

Camacho, A., Giles, M., Ortigón, A., Palao, M., Serrano, B. & Velázquez, O. (2009). *Técnicas para el Análisis Microbiológico de Alimentos*. (2ª ed.). Manual académico. Ciudad de México: Facultad de Química, UNAM. 196 pp.

Fernández, C.M., Díaz, L.A., Illnait, M.T., Aragonés, C., Martínez, G. & Perurena, M.R. (2012). Conservación de cultivos fúngicos de alto riesgo de *Histoplasma* y *Cryptococcus*. *Revista Cubana de Medicina Tropical*, 64(1): 49–54, 2012.

French, E.R. & Hebert, T.T. (1980). *Métodos de investigación fitopatológica*. Turrialba: IICA-CATIE. 289 pp.

Gemeda, N., Woldeamanuel, Y., Asrat, D. & De-bella, A. (2014). Effects of essential oils on *Aspergillus* spore germination, growth and mycotoxin production: a potential source of botanical food preservative. *Asian Pacific Journal of Tropical Biomedicine*, 4(1): 373–381.

Khlebova, L.P., Barysheva, N.V., Ziborov, A.I. & Brumberg, I. A. (2019). Black point in spring durum wheat under different environmental conditions. *Ukrainian Journal of Ecology*, 9(4): 713–718.

Ladino Rey, O.E., David Rubio, J. & Chacin Zambrano, C.A. (2016). Evaluación de dos métodos de conservación de hongos filamentosos patógenos de palma de aceite. *Centro Agrícola*, 43(2): 36–41.

Manamgoda, D.S., Rossman, A.Y., Castlebury, L.A., Crous, P.W., Madrid, H., Chukeatirote, E. & Hyde, K.D. (2014). The Genus *Bipolaris*. *Studies in Mycology*, 79: 221–288.

Morales-García, Y.E., Duque, E., Rodríguez-Andrade, O., de la Torre, J., Martínez-Contreras, R.D., Pérez-y-Terrón, R. & Muñoz-Rojas, J. (2010). Bacterias Preservadas, una Fuente Importante de Recursos Biotecnológicos. *BioTecnología*, 14(2): 11–29.

Morejon, K.R., Moraes, M.H.D. & Bach, E.E.



- (2006). Identification of *Bipolaris bicolor* and *Bipolaris sorokiniana* on wheat seeds (*Triticum aestivum* L.) in Brazil. *Brazilian Journal of Microbiology*, 37: 247–250.
- Nakasone, K.K., Peterson, S.W. & Shung-Chang, J. (2004). Preservation and distribution of fungal cultures. Pp. 37–47 in Mueller, G.M., Foster, M.S. & Bills, G.F. (Eds.). *Biodiversity of fungi: inventory and monitoring methods*. Amsterdam: Elsevier Academic Press. xviii + 777 pp.
- Panizo, M.M., Reviákina, V., Montes, W. & González, G. (2005). Mantenimiento y preservación de hongos en agua destilada y aceite mineral. *Revista de la Sociedad Venezolana de Microbiología*, 25(1): 35–40.
- Quintana, L., Gutiérrez, S. & Ortiz, A. (2019). Prevalence of Fungi Associated with Rice leaf spot in the main rice-growing areas in Paraguay. *Australian Journal of Basic and Applied Sciences*, 13(8): 60–63.
- Valencia, H.A. (2004). *Manual de prácticas de microbiología básica*. Bogotá: Universidad Nacional de Colombia. xx + 140 pp.
- Warham F. J., Butler, L.D. & Sutton, R. C. (1997). *Ensayos para la semilla de maíz y de trigo: manual de laboratorio*. Ciudad de México: CIMMYT. vi + 84 fichas (168 pp.).
- Watkins, J.E. (2004). Black Point Disease of Wheat. *University of Nebraska, NebGuide*, G1550: 2 pp.
- Woudenberg, J.H.C., Groenewald1, J. Z., Binder, M. & Crous, P.W. (2013). *Alternaria* redefined. *Studies in Mycology*, 75: 171–212.