

La cistatina de amaranto previene y controla el tizón temprano en tomate

María Magdalena Cervantes Juan
Víctor Olalde Portugal
Mónica Berenice Martínez Franco
María Isabel Notario Zacarías
Silvia Edith Valdés Rodríguez[§]

¹Departamento de Biotecnología y Bioquímica-Centro de Investigación y de Estudios Avanzados del IPN- Unidad Irapuato. Libramiento norte, carretera Irapuato-León km 9.6, Irapuato, Guanajuato, México. CP. 36824. (magdalena.cervantes@cinvestav.mx; victor.olalde@cinvestav.mx; berenice.31.bf@gmail.com; chabelly81@hotmail.com).

[§]Autor para correspondencia: silvia.valdes@cinvestav.mx.

Resumen

El tizón temprano es una enfermedad producida por *Alternaria alternata* en tomate y otras hortalizas. Este hongo afecta las hojas, bases de los tallos y a los frutos, produciendo pérdidas económicas. Diferentes fungicidas se utilizan actualmente para el control de enfermedades producidas por hongos, sin embargo, estos aumentan los costos de producción y representan un riesgo para la salud y el medio ambiente. Por lo tanto, el uso de productos biológicos, incluyendo las fitocistatinas, representan una alternativa atractiva para el control de enfermedades en plantas. Las fitocistatinas son proteínas ampliamente distribuidas en las plantas, las cuales inhiben la actividad de proteasas tipo cisteína y afectan el crecimiento y desarrollo de algunos hongos fitopatógenos. En trabajos preliminares se demostró en ensayos *in vitro* que la cistatina de amaranto producida de manera recombinante en *Escherichia coli*, inhibió el crecimiento y desarrollo de algunos hongos fitopatógenos, incluyendo *Alternaria alternata*. En el presente trabajo se determinó el efecto de la aplicación foliar de la cistatina de amaranto en la prevención y control del tizón temprano en plantas de tomate. Ensayos en invernaderos realizados en los municipios de Irapuato y Celaya, del estado de Guanajuato (México), durante 2018, muestran que la aplicación foliar de cistatina de amaranto (168 µg y 335 µg de cistatina/planta) previene y controla el desarrollo del tizón temprano en diferentes variedades de tomate en cultivos en producción comercial en invernadero. Estos resultados muestran el potencial de la cistatina en el control de enfermedades producidas por hongos.

Palabras clave: *Alternaria* sp., *Solanum lycopersicum* L., fitocistatinas.

Recibido: marzo de 2020

Aceptado: mayo de 2020

Introducción

El tomate (*Solanum lycopersicum* L.) es el fruto comestible de una planta herbácea de la familia Solanaceae, la cual incluye 3 000 especies y 90 géneros diferentes. El tomate se originó en la región andina que actualmente corresponde a parte de Chile, Bolivia, Ecuador, Colombia y Perú. Si bien, el tomate se domesticó en América, se ha sugerido que México fue la región de domesticación más probable, mientras que Perú se considera el centro de diversidad de parientes silvestres (Bai y Lindhout, 2007). El tomate tiene una gran diversidad de usos culinarios y se consume a nivel mundial. Se calcula que la producción de tomate a nivel mundial asciende a 177 millones de toneladas y se cultiva en 5 millones de hectáreas.

Entre los principales países productores de tomate esta China, India, Estados Unidos de América, Turquía y Egipto (FAOSTAT, 2016). México se ha posicionado como el décimo productor de tomate a nivel mundial aportando 2.3% a la producción mundial de la hortaliza. El tomate es el principal producto agrícola que se exporta en México y su destino comercial es Estados Unidos, que adquiere 90.1% del volumen total exportado (SIAP, 2018). Dentro de las variedades de tomate de exportación sobresalen aquellas conocidas como tomates reliquia o de herencia (*heirloom*).

Una característica importante de estos tomates es que no han sido cruzados, ni hibridados, por lo que conservan su sabor y textura, en comparación con los tomates híbridos, razón por la cual son demandados en el mercado de exportación (Jordan, 2007). Algunas de las variedades de tomate *heirloom* más comercializados son: Brandywine (BW) tomate de tamaño grande, con piel de color rosa oscuro y pulpa roja suave, de polinización abierta, indeterminado, valorado por su excelente sabor y gran tamaño (Barret *et al.*, 2012).

Cherokee purple (CP) reliquia de Tennessee, tomate indeterminado, fruto de color rosa oscuro a púrpura, tamaño de mediano a grande, su interior multilocular varía de púrpura a marrón y verde, sabor rico, complejo y dulce (Ozores *et al.*, 2012); striped german (SG) tomate indeterminado, fruto bicolor rojo y amarillo, de tamaño mediano a grande, con nervaduras variables, sabor afrutado y textura suave (Ozores y McAvoy, 2014). En cuanto al mercado local, la variedad Río Grande es una de las más empleadas en producción en invernadero y campo abierto en importantes estados productores a nivel nacional como lo es Sinaloa. Esta variedad se caracteriza por ser de hábito indeterminado, alto rendimiento y fruto tipo saladette (Santiago *et al.*, 1998; García-Hernández *et al.*, 2001).

El cultivo de tomate en el estado de Guanajuato juega un papel importante en la economía del país ya que genera de forma directa e indirecta miles de empleos al año. Sin embargo, en los últimos ciclos, la rentabilidad del cultivo ha sido seriamente amenazada por diversos factores, entre ellos los problemas fitosanitarios, que reducen los rendimientos y afectan la economía de los agricultores. Entre los problemas fitosanitarios de mayor importancia se encuentran las enfermedades causadas por hongos fitopatógenos, tal es el caso de *Alternaria*, agente causal del Tizón temprano (CESAVEG, 2011).

El tizón temprano en tomate, causa grandes pérdidas en el cultivo, debido a que afecta el área foliar de la planta y provoca la muerte de las hojas y que no se produzcan frutos en las áreas afectadas por el hongo (Wyenandt *et al.*, 2006). Recientemente se ha identificado a *Alternaria* sp., como parte del complejo damping-off o secadera de plántulas de tomate, el cual genera pérdidas de 30% a 50% de plántulas ya establecidas (Reyes, 2017).

Para el control del tizón temprano se recurre al uso de pesticidas químicos, los cuales no sólo incrementan los gastos de producción del cultivo, sino además generan impactos negativos a la salud humana y al medio ambiente (Nesler *et al.*, 2015). Ante este panorama, el uso de productos biológicos representa una alternativa para el control de enfermedades. En este sentido, las fitocistatinas (inhibidores de cisteín proteasas) de origen natural representan una promesa para el biocontrol de hongos fitopatógenos, por ser compuestos bioactivos, amigables con el medio ambiente y que no representan un riesgo para la salud.

En las plantas, las cistatinas son inhibidores naturales y específicos de las proteasas tipo cisteín, de la familia de papaína C1A, las cuales generalmente interfieren en la actividad de estas proteasas mediante una interacción estrecha y reversible (Chu *et al.*, 2011). A la fecha, se han propuesto varias funciones para las cistatinas en las plantas, tales como la regulación del recambio endógeno de proteínas durante los procesos de crecimiento y desarrollo, así como en la senescencia y la muerte celular programada (Díaz-Mendoza *et al.*, 2014). También se ha documentado que las cistatinas participan en la acumulación y movilización de proteínas almacenadas en las semillas (Szewińska *et al.*, 2016).

Otra función clave es la protección contra las plagas y enfermedades de las plantas, ya que inhiben la actividad de las cisteín proteasas que los insectos y microorganismos necesitan para su crecimiento y proliferación (Van Wik *et al.*, 2014). En el laboratorio se aisló el gen de la cistatina de amaranto y se clonó en un vector de expresión para la producción de cistatina recombinante en *Escherichia coli* (Valdés-Rodríguez *et al.*, 2007). En estudios posteriores se demostró que la cistatina de amaranto (AhCPI) inhibe el crecimiento de hongos fitopatógenos, tales como *Fusarium oxysporum*, *Sclerotium cepivorum* y *Rhizoctonia solani* (Valdés-Rodríguez *et al.*, 2010). Así como hongos productores de micotoxinas como *Aspergillus parasiticus* (Guzmán-de-Peña *et al.*, 2015).

Recientemente en el laboratorio de Bioquímica y Biología Molecular de Proteínas del Cinvestav-Irapuato se demostró en ensayos *in vitro* que la cistatina de amaranto inhibe el crecimiento de *Alternaria* sp., agente causal del tizón temprano en tomate (Valdés-Rodríguez *et al.*, 2018). En el presente trabajo se planteó evaluar el efecto de la cistatina de amaranto en la prevención y control del tizón temprano en ensayos en invernadero con diferentes variedades de jitomate.

Materiales y métodos

Preparación de suspensión de esporas de *Alternaria alternata*

En trabajos previos se aisló e identificó *Alternaria* sp., agente causal del tizón temprano en plantas de tomate (Valdés-Rodríguez *et al.*, 2018); sin embargo, recientemente se identificó como *A. alternata*. El aislado purificado se creció durante 10 días en placas con medio PDA (potato dextrose agar 3.9% pH 5.6) a 28 °C. De estos cultivos se colectaron las esporas por agitación con 10 mL de tritón al 0.01% y se contaron por observaciones al microscopio óptico (Leica Microsystems, Alemania) con el objetivo 10x en una cámara Neubauer. Se prepararon diluciones con agua destilada para obtener una concentración de 1×10^5 esporas mL⁻¹ para evaluar el efecto curativo y 6×10^5 esporas mL⁻¹ para el efecto preventivo.

Preparación de cistatina recombinante

La cistatina recombinante se produjo con algunas modificaciones de acuerdo con el método descrito previamente (Valdés-Rodríguez *et al.*, 2010). La cepa de *E. coli* productora de cistatina se creció en agitación continua a 37 °C en medio Super Broth en presencia de 100 µg mL⁻¹ de carbenicilina y 25 µg mL⁻¹ de kanamicina, hasta alcanzar una densidad óptica de 0.5 a 600 nm. La expresión de cistatina se indujo durante 4 h con 0.1 mM de IPTG y las bacterias recuperadas por centrifugación (12 000 rpm durante 20 min) se resuspendieron en agua desionizada estéril.

Las células bacterianas se lisaron con un sonicador (Branson Sonifier 450, USA) programado con una amplitud de onda de 40%, aplicando 10 pulsos de 30 s, con un intervalo de tiempo de 30 s entre cada pulso para evitar el calentamiento de la suspensión. Los restos celulares se eliminaron por centrifugación a 18 000 rpm durante 25 min y al sobrenadante obtenido (lisado de cistatina), se le determinó el contenido de proteína de acuerdo con el micro-método de Bradford (Bio-Rad Laboratories, USA), usando como estándar suero de albúmina bovina. Como control se preparó un lisado de *E. coli*, en el que no se indujo la producción de cistatina, lisado no inducido (LNI). Los lisados obtenidos se analizaron por electroforesis en geles de poliacrilamida-SDS, de acuerdo con el método de Laemmli (1970).

Condiciones de crecimiento de las plantas de tomate

En el presente trabajo se utilizaron plantas de tomate de la variedad Río Grande, así como las variedades de herencia (heirloom): Brandywine, Cherokee Purple y Striped German, las cuales fueron donadas por Agro Invernaderos Gasca SPR de RL. Las semillas germinadas en almácigos con mezcla general (tierra lama, tierra de hoja, Sunshine Mix 3, vermiculita y perlita) se trasplantaron después de 45 días a macetas de 3.5 L que contenían el mismo sustrato. Las plantas se crecieron en invernadero en la temporada otoño-invierno con una temperatura promedio de 27 °C. El riego se suministró con agua destilada de acuerdo con las necesidades de las plantas y la fertilización se llevó a cabo cada semana con Ferviafol 20-30-10 (Agroquímicos Rivas SA de CV. Celaya, Guanajuato, México).

Efecto curativo de la cistatina de amaranto sobre el desarrollo del tizón temprano en tomate

El ensayo fue un diseño experimental factorial completamente al azar, con 25 plantas (5 para cada tratamiento) de tomate variedad Río Grande de 114 días después de la siembra (dds). Para la infección, en cuatro hojas basales de las plantas se hicieron incisiones con un bisturí y se asperjaron con 1 mL de una suspensión de esporas de *Alternaria alternata* (1 x 10⁵ esporas planta⁻¹). Las plantas se cubrieron con una bolsa de polietileno para aumentar la humedad relativa.

Después de siete días de la inoculación y una vez que aparecieron los síntomas de la enfermedad, lotes de 5 plantas se asperjaron con diferentes dosis (84, 168 y 335 µg de proteína planta⁻¹) del lisado de cistatina. Después de 21 días de la primera aspersión con cistatina, se hizo una segunda aplicación bajo las mismas condiciones. Como controles se usaron plantas asperjadas con agua y lisado celular de *E. coli* en el que no se indujo la producción de cistatina (LNI). Diez días después de la segunda aplicación, se evaluó de manera visual la severidad del daño causado por *Alternaria* de acuerdo con la escala descrita por Chaerani *et al.* (2007).

La severidad del daño producido por *A. alternata* se evaluó en todas las hojas de todas las plantas de tomate, en una escala de 0 a 5, en donde 0 representaba 0% de infección, 1: 1-10%, 2: 11-25%, 3: 26-50%, 4: 51-75% y 5: 76-100% de infección. Finalmente se consideró el valor porcentual promedio del daño observado en todas las hojas por plantas analizadas empleando la fórmula modificada de Chaerani *et al.* (2007).

$$\text{Porcentaje de infección} = \frac{\text{sumatoria de los valores de infección por planta}}{\text{número total de hojas muestreadas}} \times 100$$

Efecto preventivo de la cistatina de amaranto sobre la infección por *Alternaria alternata*

El ensayo se estableció bajo un diseño experimental factorial completamente al azar como en el ensayo anterior. En este ensayo se emplearon plántulas de tomate de 57 dds de las variedades: Brandywine, Cherokee Purple y Striped German, a las cuales se les hicieron tres aspersiones con el lisado de cistatina (335 μg de cistatina planta⁻¹) con una periodicidad de tres y 25 días. Después de tres días de la última aplicación, las plantas se inocularon con 1 mL de una suspensión de esporas de *A. alternata* (6×10^5 esporas mL⁻¹).

Las plantas se cubrieron con una bolsa de polietileno para aumentar la humedad relativa como en el ensayo curativo. Doce días después se evaluó la severidad del daño como se describió en el apartado anterior. En el ensayo se incluyeron cinco plantas por variedad para cada uno de los tratamientos. Como controles se incluyeron plantas asperjadas con agua y con el lisado de *E. coli* en el cual no se indujo la producción de cistatina (335 μg de proteína planta⁻¹).

Evaluación del efecto curativo y preventivo de la cistatina en invernaderos de tomate

El efecto curativo de la cistatina de amaranto también se evaluó en Agro Invernaderos Gasca SPR de RL, ubicados en Celaya, Guanajuato, que producen y exportan las variedades: Brandywine, Cherokee Purple y Striped German. Estas plantas de tomate presentaban síntomas característicos del tizón temprano, tales como amarillamiento foliar anillos concéntricos anulares, además de áreas necróticas en el borde de las hojas.

En el invernadero se seleccionaron hileras de plantas en etapa reproductiva de cada una de las variedades antes mencionadas, distribuidas al azar. Para la variedad Brandywine se seleccionaron 9 hileras con 10 a 15 plantas cada una, para la variedad Cherokee Purple 3 hileras con 15 plantas cada una y para la variedad Striped German 2 hileras con 15 y 18 plantas cada una, las cuales se asperjaron con diferentes dosis del lisado de cistatina, cada mes durante tres meses. En el caso de la variedad Brandywine, las plantas (122) se asperjaron con 168 μg de cistatina planta⁻¹, mientras que a las variedades Cherokee Purple (45 plantas) y Striped German (33 plantas) se aplicaron 84 y 335 μg de cistatina planta⁻¹, respectivamente.

El efecto de la cistatina se evaluó de manera visual 10 días después de cada aplicación de cistatina y se comparó el aspecto general de las plantas tratadas con cistatina y de plantas tratadas con el control químico convencional basado en el uso de Cupravit Hidro (Bayer de México, SA de CV) en una dosis de 2 kg ha⁻¹. El efecto preventivo de la cistatina en invernaderos de productores de tomate se evaluó bajo las mismas condiciones que el efecto curativo. En este caso, 60 plántulas de

tomate de la variedad Brandywine de 60 dds fueron asperjadas con 335 μg de cistatina planta⁻¹, 30 días después se realizó una segunda aplicación de cistatina (168 μg de cistatina planta⁻¹). Veinte días después se evaluó de manera visual el efecto de la cistatina sobre las plantas de tomate.

Análisis estadístico

Los resultados se analizaron mediante un Anova y la significancia estadística de las medias se determinó con la prueba Tukey a un nivel de significancia $p \leq 0.05$. Para llevar a cabo este análisis se empleó el sistema estadístico SPSS Statistics versión 17.0 (IBM).

Resultados y discusión

En trabajos preliminares se ha demostrado en ensayos *in vitro* que la cistatina de amaranto es capaz de inhibir el crecimiento y desarrollo de *Alternaria* sp., agente causal del tizón temprano en la zona productora de tomate en el estado de Guanajuato (Valdés-Rodríguez *et al.*, 2018). Con base en estos resultados, en el presente trabajo se evaluó el efecto de la cistatina de amaranto en el control y prevención de esta enfermedad en ensayos de invernadero.

Cistatina recombinante

Para confirmar la presencia de cistatina en los extractos bacterianos, se realizó un análisis de electroforesis (Figura 1) en donde se observó la presencia de una banda de 28 kDa de cistatina, mientras que en el lisado celular no inducido no se percibe esta banda prominente.

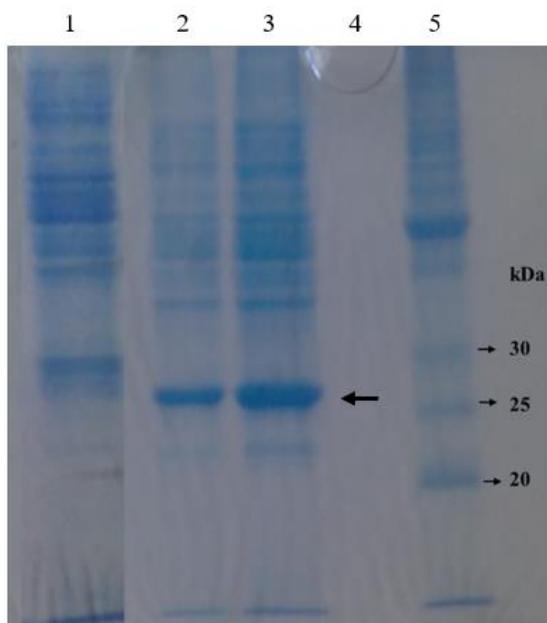


Figura 1. Perfil electroforético de lisados celulares de la cepa de *E. coli*, productora de cistatina. Los lisados celulares se prepararon como se describe en materiales y métodos y se analizaron en gels de poliacrilamida-SDS al 12%. Carril 1, lisado celular en el que no se indujo la expresión de cistatina (4.5 μg de proteína). Lisado celular inducido 3.5 μg de proteína (carril 2) y 8.7 μg de proteína (carril 3), carril 4 vacío. Marcador BenchMark Protein Ladder (Thermo Fisher Scientific Inc., Waltham, Massachusetts) (carril 5). La flecha indica la banda de Cistatina (28 kDa).

Efecto curativo de la cistatina de amaranto sobre el desarrollo del tizón temprano en tomate

Los resultados obtenidos indican que la cistatina controló el desarrollo del tizón temprano en hojas de tomate variedad Río Grande. Durante las evaluaciones de severidad del daño producido por *A. alternata* se observó la aparición de clorosis y necrosis en el borde de las hojas, así como anillos concéntricos de color oscuro característicos del daño por *A. alternata*.

No se encontraron diferencias significativas en el nivel de daño entre las plantas control asperjadas con agua y aquéllas que se trataron con el lisado no inducido, lo cual indica que el lisado bacteriano *per se* no produce algún tipo de protección en las plantas de tomate. Por otro lado, se encontró que conforme se aumentó la concentración de cistatina, la severidad del daño por *A. alternata* disminuyó, alcanzando una reducción (95%) significativa con las dosis más altas de cistatina (Figura 2).

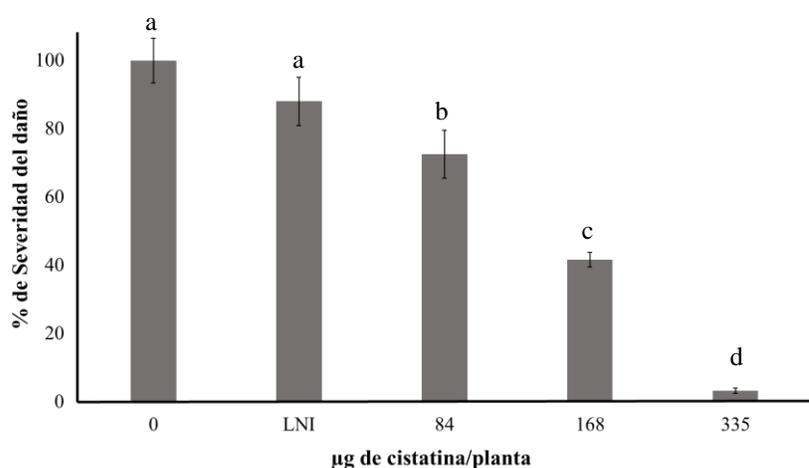


Figura 2. Severidad del daño producido por *Alternaria alternata* en plantas de tomate var. Río Grande tratadas con diferentes concentraciones de cistatina de amaranto. Plantas de tomate infectadas con *A. alternata*, se trataron con diferentes dosis del lisado de cistatina (2 aplicaciones) y después de 10 días de la última aplicación se evaluó el daño. Como controles se usaron plantas asperjadas con agua (0) y lisado celular de *E. coli* en el que no se indujo la producción de cistatina (LNI). Las barras sobre las columnas indican el error estándar (n= 5). Letras diferentes indican diferencias significativas entre tratamientos. Tukey ($p \leq 0.05$).

El efecto protector de las cistatinas frente a hongos fitopatógenos ha sido demostrado ampliamente con el uso de plantas transgénicas que sobreexpresan estos genes. Munger *et al.* (2012) reportaron una disminución significativa en la severidad de los daños causados por *Botrytis cinerea* en plantas transgénicas de papa (*Solanum tuberosum*) que expresaban el gen de una cistatina de maíz (CCII). Recientemente se demostró que, plantas transgénicas de tomate que expresaban el gen de una cistatina multidominio de trigo (TaMDC1) mostraron una reducción significativa del daño causado por *B. cinerea* y *Alternaria alternata* en bioensayos de hojas separadas inoculadas con los respectivos patógenos (Christova *et al.*, 2018).

Así, también se ha reportado un efecto protector diferencial de las cistatinas cuando se evalúan en condiciones *in vitro* e *in vivo* cuando son expresadas en plantas transgénicas. Carrillo *et al.* (2011) reportaron que la cistatina de cebada (HvCPI-6) en ensayos *in vitro* mostró alta efectividad para inhibir el crecimiento de los hongos fitopatógenos *Magnaporthe grisea*, *Plectosphaerella*

cucumerina y *Fusarium oxysporum*. Sin embargo, las plantas transgénicas de *Arabidopsis* que expresaban el gen de dicha cistatina (HvCPI-6) no presentaron diferencias en el daño producido por estos hongos, con respecto a las plantas control.

Hasta donde se sabe, solo existe un reporte en el que se ha aplicado directamente una cistatina para el control de enfermedades causadas por hongos. Popovic *et al.* (2012) reportaron que la aplicación directa de cistatina de kiwi ($1.1 \mu\text{g herida}^{-1}$) en frutos de manzana y zanahoria, previnieron la infección y aparición de síntomas producidos por *Botrytis cinerea* y *Alternaria radicina*, respectivamente. Los resultados obtenidos en el presente trabajo indican que la aplicación de cistatina de amaranto previene y controla el desarrollo del tizón temprano en plantas de tomate.

Las plantas de tomate asperjadas con la más alta concentración de cistatina de amaranto ($335 \mu\text{g planta}^{-1}$) redujeron 95% la severidad del daño producido por *A. alternata* (Figura 2). Nuestros resultados parecen ser similares a los reportado en plantas transgénicas sobreexpresantes de genes de cistatinas. Munger *et al.* (2012) observaron en plantas de papa transformadas con el gen de la cistatina de maíz (CCII) una reducción de 90% en la severidad del daño producido por *B. cinerea*, en comparación con la línea silvestre usada como control.

Efecto preventivo de la cistatina de amaranto sobre la infección por *Alternaria alternata*

En este ensayo plantas sanas de tomate de las variedades Brandywine, Cherokee Purple y Striped German previamente asperjadas con cistatina ($335 \mu\text{g planta}^{-1}$) se infectaron con *A. alternata*. Después de 12 días se encontró que las plantas control asperjadas con agua y que posteriormente fueron infectadas con *A. alternata* mostraron diferente susceptibilidad a la infección. Las variedades Cherokee Purple y Striped German fueron más tolerantes a la infección por *A. alternata* y mostraron niveles de severidad del daño de 0.02% y 0.1%, respectivamente; mientras que la variedad Brandywine fue más susceptible con valores de 0.53% (Figura 3).

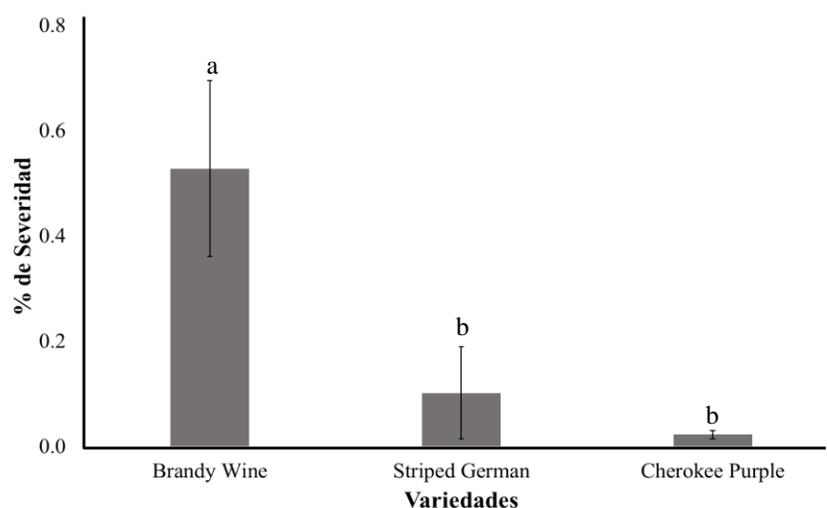


Figura 3. Severidad del daño producido por *Alternaria alternata* en plantas de tomate var. Brandywine, Cherokee Purple y Striped German. El daño se evaluó 12 días después de la infección en plantas de tomate asperjadas con agua y posteriormente inoculadas con *A. alternata*. Las barras sobre las columnas indican el error estándar ($n=9$). Letras diferentes indican diferencias significativas entre tratamientos con la prueba de Tukey ($p \leq 0.05$).

Estos resultados coinciden con lo reportado por Smith y Kotcon (2002), quienes al evaluar la resistencia al tizón temprano en diferentes variedades de tomate tanto *heirloom* como híbridos comerciales, encontraron que la variedad Brandywine resultó ser de las más susceptibles ante la infección por *A. alternata*.

A pesar de la baja incidencia del tizón temprano, en las plantas de tomate var. Brandywine infectadas con *A. alternata*., se pudo observar que la aplicación de cistatina previno la aparición de los síntomas en estas plantas, comparativamente con los controles empleados en el ensayo (Figura 4). La severidad del daño fue similar entre plantas asperjadas previamente con agua y lisado celular no inducido, mientras que la aplicación de cistatina redujo significativamente la aparición de los síntomas de la enfermedad 96%. Estos resultados indican que la cistatina previno el desarrollo del tizón temprano en plantas de tomate de la variedad Brandywine.

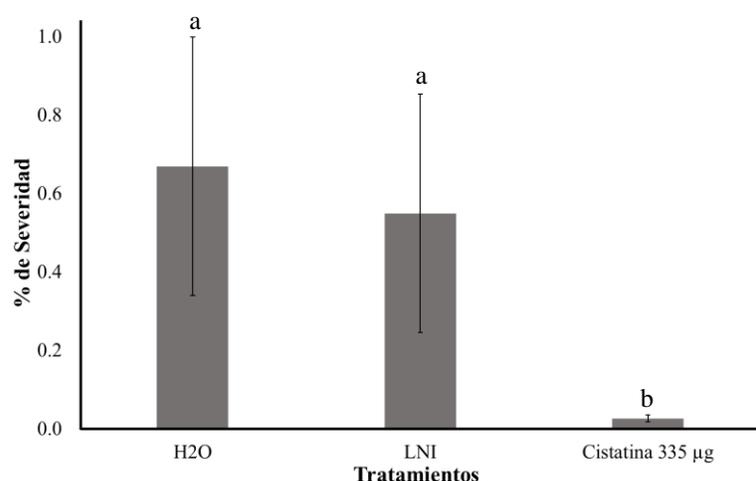


Figura 4. Efecto preventivo de la cistina sobre el desarrollo del tizón temprano en plantas de tomate var. Brandywine. Plantas de tomate tratadas previamente con cistatina, se infectaron con *A. alternata* y después de 12 días se evaluó el daño. Como controles se usaron plantas asperjadas con agua (H₂O) y lisado celular de *E. coli* en el que no se indujo la producción de cistatina (LNI). Las barras sobre las columnas indican el error estándar (n= 5). Letras diferentes indican diferencias significativas entre tratamientos de acuerdo con la prueba de Tukey ($p \leq 0.05$).

Efecto curativo y preventivo de la cistatina en invernaderos de productores de tomate

Estos ensayos se llevaron a cabo en Agro Invernaderos Gasca SPR de RL productores de tomate de las variedades Brandywine, Cherokee Purple y Striped German. Los resultados obtenidos sugieren que la aplicación de cistatina en plantas de tomate en invernaderos en producción también previene y controla el desarrollo del tizón temprano. Primeramente, se evaluó el efecto curativo de la cistatina en las plantas de tomate de las variedades mencionadas que presentaban síntoma de tizón temprano y que se corroboró era producido por *A. alternata*.

Después de tres aplicaciones de cistatina en diferentes dosis se evaluó la evolución del daño y se comparó con plantas enfermas que habían sido tratadas con un método convencional basado en el uso de sales cobre. Como se muestra en las (Figuras 5 a 7), se observó una mayor cantidad de hojas necróticas y manchas cloróticas en las plantas tratadas con el control químico convencional con respecto a las tratadas con las diferentes dosis de cistatina.

En contraste, las plantas tratadas con cistatina presentaron brotes nuevos sin síntomas de la enfermedad (verdes, sin manchas cloróticas o necróticas). Las plantas Brandywine más susceptibles al tizón temprano, mostraron un mejor aspecto con la aplicación de cistatina que con el método de control convencional, a pesar de que se aplicaron dosis intermedias de cistatina (Figura 5).

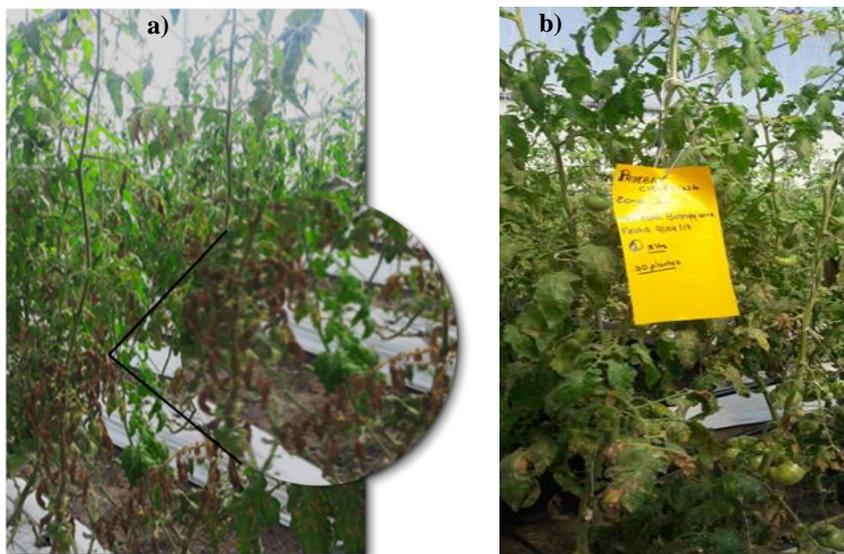


Figura 5. Planta de tomate variedad Brandywine tratada con a) control químico convencional; y b) con cistatina ($168 \mu\text{g planta}^{-1}$).

En la variedad Cherokee Purple, las plantas tratadas con cistatina presentaron menos hojas necróticas comparadas con las plantas tratadas con el control químico convencional a pesar de que en estas plantas la concentración de cistatina fue menor con respecto a las plantas de la variedad Brandywine (Figura 6).



Figura 6. Planta de tomate variedad Cherokee Purple tratada con a) control químico convencional; y b) con cistatina ($84 \mu\text{g planta}^{-1}$).

En cuanto a la variedad Striped German, las plantas tratadas con cistatina presentaron mayor número de hojas sanas (sin áreas necróticas ni cloróticas) comparadas con las plantas tratadas con el control químico convencional (Figura 7).



Figura 7. Planta de tomate variedad Striped German tratada con a) control químico convencional; y b) con cistatina ($335 \mu\text{g planta}^{-1}$).

Con respecto al ensayo de efecto preventivo de la cistatina, se observó que dos aplicaciones de cistatina a plantas sanas de la variedad Brandywine fueron suficientes para prevenir la aparición del tizón temprano que afectó al resto de las plantas en el invernadero. En las plantas tratadas con cistatina las hojas no presentaron bordes necróticos comparadas con las plantas tratadas con el control químico convencional (Figura 8).



Figura 8. Planta de tomate variedad Brandywine tratada con a) control químico convencional; y b) con cistatina de amaranto ($335 \mu\text{g planta}^{-1}$).

Los resultados obtenidos plantean la posibilidad de utilizar la cistatina de amaranto en la prevención y control del tizón temprano en tomate. Hasta el momento no existen reportes del uso de fitocistatinas de manera directa para prevenir o controlar enfermedades causadas por hongos fitopatógenos. Aunque todavía se requiere hacer análisis a mayor escala del efecto de la cistatina en tomate, así como explorar la posibilidad de utilizarla para el control de otras enfermedades fúngicas que afectan otros cultivos de importancia agronómica, los resultados obtenidos sugieren su uso potencial en el control de enfermedades, con la ventaja que la cistatina al ser un producto biológico se degrada, no contamina, ni representa ningún riesgo potencial para la salud.

Conclusiones

Los resultados demostraron que la cistatina de amaranto puede prevenir y controlar el desarrollo del tizón temprano en plantas de tomate infectadas con *A. alternata*. Aunque la dosis a utilizar dependerá de la susceptibilidad de la variedad al ataque del patógeno. Estos resultados son muy promisorios ya que demuestran el potencial biotecnológico de la cistatina de amaranto, el cual puede ser utilizado para el biocontrol de hongos fitopatógenos que afectan a los cultivos.

Agradecimientos

Este trabajo fue financiado por la Fundación Guanajuato Produce, AC (proyecto 646/15).

Literatura citada

- Bai, Y. and Lindhout, P. 2007. Domestication and breeding of tomatoes: what have we gained and what can we gain in the future? *Annals Bot.* 100(5):1085-1094. Doi:10.1093/aob/mcm150.
- Barrett, C. E.; Zhao, X. and McSorley, R. 2012. Grafting for root-knot nematode control and yield improvement in organic heirloom tomato production. *HortScience.* 47(5):614-620. Doi: <https://doi.org/10.21273/HORTSCI.47.5.614>.
- Carrillo, L.; Herrero, I.; Cambra, I.; Sánchez Monge, R.; Díaz, I. and Martínez, M. 2011. Differential *in vitro* and *in vivo* effect of barley cysteine and serine protease inhibitors on phytopathogenic microorganisms. *Plant Physiol. Biochem.* 49(10):1191-1200. Doi: 10.1016/j.plaphy.2011.03.012.
- CESAVEG. 2011. Comité de Sanidad Vegetal del Estado de Guanajuato, AC. Manual de Plagas y Enfermedades en Jitomate. Campaña Manejo Fitosanitario del Jitomate. SAGARPA, SENASICA. Irapuato, Guanajuato 1. 20 p.
- Chaerani, R.; Groenwold, R.; Stam, P. and Voorrips, R. E. 2007. Assessment of early blight (*Alternaria solani*) resistance in tomato using a droplet inoculation method. *J. General Plant Pathol.* 73(2):96-103. Doi:10.1007/s10327-006-0337-1.
- Christova, P. K.; Christov, N. K.; Mladenov, P. V. and Imai, R. 2018. The wheat multidomain cystatin TaMDC1 displays antifungal, antibacterial, and insecticidal activities in planta. *Plant Cell Reports.* 37(6):923-932. Doi: <https://doi.org/10.1007/s00299-018-2279-4>.
- Chu, M. H.; Liu, K. L.; Wu, H. Y.; Yeh, K. W. and Cheng, Y. S. 2011. Crystal structure of tarocystatin-papain complex: implications for the inhibition property of group-2 phytocystatins. *Planta.* 234(2):243-254. Doi:10.1007/s00425-011-1398-8.

- Díaz Mendoza, M.; Velasco Arroyo, B.; González Melendi, P.; Martínez, M. and Díaz, I. 2014. C1A cysteine protease-cystatin interactions in leaf senescence. *J. Exp. Bot.* 65(14):3825-3833. Doi:10.1093/jxb/eru043.
- FAOSTAT. 2018. Data of world tomato production. Año 2016. Cultivo: tomate. Faostat- Food and Agriculture Organization Corporate Statistical Database. www.fao.org/faostat/.
- García-Hernández, J. L.; Troyo-Diéguez, E.; Murillo-Amador, B.; Flores-Hernández, A. y González-Michel, A. 2001. Efecto de algunos insecticidas y un promotor de crecimiento sobre variables fisiológicas y el rendimiento de tomate *Lycopersicon esculentum* L. cv. Río Grande. *Agrochimica.* 45(5/6):189-198.
- Guzmán-de Peña, D. L.; Correa-González, A. M.; Valdés-Santiago, L.; León-Ramírez, C. G. and Valdés-Rodríguez, S. 2015. *In vitro* effect of recombinant amaranth cystatin (AhCPI) on spore germination, mycelial growth, stress response and cellular integrity of *Aspergillus niger* and *Aspergillus parasiticus*. *Mycology.* 6(3-4):168-175. Doi: 10.1080/21501203.2015.1112857.
- Jordan, J. A. 2007. The heirloom tomato as cultural object: Investigating taste and space. *Sociologia Ruralis.* 47(1):20-41. Doi: <https://doi.org/10.1111/j.1467-9523.2007.00424.x>.
- Laemmli, U. K. 1970. Cleavage of structural proteins during the assembly of the head of bacteriophage T4. *Nature.* 227(5259):680-685. Doi: <https://doi.org/10.1038/227680a0>.
- Munger, A.; Coenen, K.; Cantin, L.; Goulet, C.; Vaillancourt, L. P.; Goulet, M. C.; Tweddell, R.; Sainsbury, F. and Michaud, D. 2012. Beneficial ‘unintended effects’ of a cereal cystatin in transgenic lines of potato, *Solanum tuberosum*. *BMC Plant Biology.* 12:198. Doi: 10.1186/1471-2229-12-198.
- Nesler, A.; Perazzolli, M.; Puopolo, G.; Giovannini, O.; Elad, Y. and Pertot, I. 2015. A complex protein derivative acts as biogenic elicitor of grapevine resistance against powdery mildew under field conditions. *Frontiers in Plant Science.* 6(715):1-12. Doi: 10.3389/fpls.2015.00715.
- Ozores-Hampton, M. and McAvoy, G. 2014. Tomato varieties for Florida-Florida ‘red rounds,’ plum, cherries, grapes, and heirlooms. University Florida JFAS, EDIS, Cir. HS1189. 56:6-12. <http://edis.ifas.ufl.edu>.
- Ozores-Hampton, M.; Vavrina, C. S. and Frasca, A. C. 2012. Growing heirloom tomato varieties in Southwest Florida. EDIS HS-921: 10. Website at <http://edis.ifas.ufl.edu>.
- Popovic, M. M.; Bulajic, A.; Ristic, D.; Krstic, B.; Jankov, R. M. and Gavrovic-Jankulovic, M. 2012. *In vitro* and *in vivo* antifungal properties of cysteine proteinase inhibitor from green kiwifruit. *J. Sci. Food Agric.* 92(15):3072-3078. Doi: 10.1002/jsfa.5728.
- Reyes, C. 2017. Secadera de plántulas o damping-off en tomate. PANORAMA-Agro.com Revista de Agricultura. <https://panorama-agro.com/>.
- Santiago, J.; Mendoza, M. y Borrego, F. 1998. Evaluación de tomate (*Lycopersicon esculentum*, Mill) en invernadero: criterios fenológicos y fisiológicos. *Agron. Mesoam.* 9(1):59-65.
- SIAP. 2018. Servicio de Información Agroalimentaria y Pesquera. Atlas Agroalimentario 2012-2018. Primera edición. 92-93 pp.
- Smith, L. J. and Kotcon, J. 2002. Intercropping with tomato resistant variety ‘Juliet’ reduces early blight on susceptible variety ‘Brandywine’. *Phytopathology.* 92(6):S77.
- Szewińska, J.; Simińska J. and Bielawski W. 2016. The roles of cysteine proteases and phytocystatins in development and germination of cereal seeds. *J. Plant Physiol.* 207:10-21. Doi: 10.1016/j.jplph.2016.09.008.

- Valdés-Rodríguez, S.; Cedro-Tanda, A.; Aguilar-Hernández, V.; Cortes-Onofre, E.; Blanco-Labra, A. and Guerrero-Rangel, A. 2010. Recombinant amaranth cystatin (*AhCPI*) inhibits the growth of phytopathogenic fungi. *Plant Physiol. Biochem.* 48(6):469-475.
- Valdés-Rodríguez, S.; Guerrero-Rangel, A.; Melgoza-Villagómez, C.; Chagolla-López, A.; Delgado-Vargas, F.; Martínez-Gallardo, N.; Sánchez-Hernández, C. and Délano-Frier, J. 2007. Cloning of a cDNA encoding a cystatin from grain amaranth (*Amaranthus hypochondriacus*) showing a tissue-specific expression that is modified by germination and abiotic stress. *Plant Physiol. Biochem.* 45(10):790-798.
- Valdés-Rodríguez, S.; Olalde-Portugal, V.; Martínez-Franco, M. B.; Notario-Zacarías, M. I. y Cervantes-Juan, M. M. 2018. *Revista del Centro de Graduados e Investigación. Instituto Tecnológico de Mérida.* 33(73):490-492. ISSN 0185-6294.
- Van Wyk, S. G.; Du Plessis, M.; Cullis, C. A.; Kunert, K. J. and Vorster, B. J. 2014. Cysteine protease and cystatin expression and activity during soybean nodule development and senescence. *BMC Plant Biology*, 14(1): 294. DOI: <https://doi.org/10.1186/s12870-014-0294-3>.
- Wyenandt, A.; Kline, W. and Both, A. J. 2006. Important diseases of tomatoes grown in high tunnels and greenhouses in New Jersey. Publication Number FS358. Rutgers NJAES Cooperative Extension, The State University of New Jersey. 1-4 pp.