

SELECCIÓN Y REGENERACIÓN *in vitro* DE SOMACLONES DE TOMATE DE ÁRBOL (*Solanum betacea* cav. Sendt) UTILIZANDO FILTRADOS DE CULTIVO DE *Colletotrichum acutatum* CON ACTIVIDAD PECTINASA

Carlos Patiño Torres¹; Rodrigo Hoyos Sánchez² y Lucía Afanador Kafuri³

RESUMEN

Se utilizaron filtrados de cultivo de *Colletotrichum acutatum*, agente causal de la antracnosis del tomate de árbol, para la selección *in vitro* de variantes somaclonales de ésta planta con resistencia potencial a la enfermedad. El filtrado, utilizado a varias concentraciones, demostró ser un agente de selección efectivo cuando se integró al medio de cultivo, pues causó niveles elevados de mortalidad de los explantes comparado con los tratamientos sin filtrado. Igualmente, se estudió el efecto de la benziladenina (BA ó BAP) sobre la respuesta organogénica de explantes de tejido foliar de tomate de árbol.

Palabras claves: *C. acutatum*, tomate de árbol, tamarillo, antracnosis, cultivo de tejidos, variación somaclonal, resistencia a enfermedades

ABSTRACT

SELECTION AND *in vitro* REGENERATION OF SOMACLONES OF TREE TOMATO (*Solanum betacea* cav. Sendt) USING CULTURE FILTRATES OF *Colletotrichum acutatum* WITH PECTINASA ACTIVITY

Culture filtrates of *Colletotrichum acutatum*, causal agent of the anthracnose disease in tree tomato, were used for the *in vitro* selection of somaclonal variants with potential resistance to this disease. Culture filtrates used at different concentrations, showed to be an effective agent of selection when they were mixed with the growth media. The findings indicated a high level of mortality for the explants growing on the amended media as compared with those growing on non amended one. The effect of the benziladenina (BA ó BAP) on the organogenic response of leaf explants of tomato tree was also studied.

Key words: *C. acutatum*, tomato tree, tamarillo, anthracnose, tissue culture, somaclonal variation, disease resistance.

¹ Profesor. Universidad del Pacífico. Tecnología en Agronomía del Trópico Húmedo. Avenida Simón Bolívar, No. 54 A -10 - Los Laureles. Buenaventura, Colombia <cpatinot@unipacifico.edu.co>

² Profesor Asociado. Universidad Nacional de Colombia, Sede Medellín. Facultad de Ciencias Agropecuarias. A.A. 1779, Medellín, Colombia. <rhoyos@unalmed.edu.co>

³ Profesora Asociada. Universidad Nacional de Colombia, Sede Medellín. Facultad de Ciencias Agropecuarias. A.A. 1779, Medellín, Colombia. lafanado@unalmed.edu.co

Recibido: Noviembre 29 de 2006; aceptado: Septiembre 18 de 2007.

La enfermedad de la antracnosis producida por el hongo *Colletotrichum acutatum* es una de las principales limitantes de cultivo de tomate de árbol (*Solanum betaceae* cav. Sendt) en Colombia y en muchos otros países productores, causando pérdidas de hasta el 100% en casos extremos (Villa Londoño, 1999).

Aunque el control de la enfermedad se ha basado principalmente en medidas de tipo químico, las mismas son ineficientes y plantean serios inconvenientes en lo ambiental y en lo económico. Alternativamente, se han buscado fuentes de resistencia natural a la enfermedad en otras especies relacionadas como lo reportó Lobo, Medina y Cardona (2000), con la especie *Cyphomandra uniloba*. Más aún, para el tomate de árbol los procedimientos de mejoramiento convencional no son fáciles de ejecutar debido a su naturaleza alogama, arbustiva y en algunos casos poliploide de algunas variedades; también como consecuencia, de la escasa caracterización disponible para esta especie a nivel fenotípico y molecular. Resulta difícil, obtener plantas a partir de cruzamientos interespecíficos, ya que existe baja viabilidad de semillas (Obando, Goreux y Jordan, 1992).

Es bien conocido que la resistencia que poseen algunas variedades vegetales a patógenos productores de fitotoxinas puede estar asociada a su falta de sensibilidad hacia estas o a la capacidad de desplegar mecanismos que permiten su degradación o inactivación. *C. acutatum* produce en

cultivo líquido enzimas tipo pectinasas (Patiño, Hoyos y Afanador, 2006; Fernando, Jayashinge y Wijesundera, 2001) y ácido indolacético (Robinson, Riov y Sharon, 1998; Chung *et al.*, 2003), sustancias que están posiblemente implicadas en su interacción patogénica con varias especies vegetales. Otros hongos del mismo género son productores reconocidos de metabolitos de bajo peso molecular con actividad fitotóxica (García y Collado, 2003).

El empleo de fitotoxinas para la obtención de material resistente a enfermedades a través de procesos de selección *in vitro*, es una técnica ampliamente utilizada desde hace ya varias décadas, con resultados exitosos en varias especies y para varios patógenos de importancia comercial (Daub, 1986; Švânová and Lebeda, 2005).

Estudios en los que se utilizaron filtrados de cultivo que contenían pectinasas (Orlando, Magro y Rugini, 1997) o metabolitos secundarios (Jayasankar *et al.*, 1999) producidos por *Rhizoctonia fragariae* o *C. gloeosporioides*, respectivamente, han demostrado que la selección *in vitro*, puede generar variantes genéticas o epigenéticas (somaclones) que presentan algún grado de tolerancia/resistencia a la enfermedad causada por el patógeno *in vivo*. De hecho, en varios ensayos realizados en laboratorio o campo con diferentes especies han puesto en evidencia que los somaclones generados por los procesos de selección han producido progenie que conservó la característica de resistencia adquirida en

la fase de cultivo de tejidos (Ahmed *et al.*, 1996; Švânová and Lebeda, 2005).

El propósito de éste estudio fue determinar el efecto fitotóxico de los filtrados de cultivo de *C. acutatum* sobre explantes foliares de tomate de árbol desarrollados *in vitro*, para su posterior uso como agentes de selección, con el fin de obtener material de tomate de árbol tolerante-resistente a la enfermedad de la antracnosis. Igualmente se determinó el efecto de la citocinina 6-benzilaminopurina (BAP) sobre las respuestas organogénicas de los explantes sometidos o no a la acción del filtrado fitotóxico.

MATERIALES Y MÉTODOS

Producción de filtrados crudos. El aislado de *C. acutatum* utilizado se obtuvo a partir de frutos de tomate de árbol que presentaban lesiones características, fue donado por el laboratorio de Sanidad Vegetal de la Universidad Nacional de Colombia Medellín. Para la producción de los filtrados con actividad pectinasa se procedió de acuerdo a los estudios de Patiño, Hoyos y Afanador (2006).

Selección *in vitro* y regeneración de variantes somaclonales de tomate de árbol. Para la obtención y regeneración de variantes somaclonales de tomate de árbol con resistencia potencial a la antracnosis se estudiaron los efectos de dos factores: concentración de la citocinina 6-benzilaminopurina (BAP) y concentración de filtrado fitotóxico. Para ello se estable-

ció un experimento bifactorial con 4 niveles de concentración de BAP correspondientes a 0, 1, 2 y 3 mg · L⁻¹ en medio de cultivo básico (Murashige y Skoog, 1962); y 3 niveles de concentración de filtrado con actividad fitotóxica.

Para establecer la concentración de filtrado fitotóxico como agente de selección en el medio de cultivo se optó por el siguiente procedimiento: del filtrado obtenido mediante la fermentación en medio MS durante dos semanas, se tomaron dos litros, uno de ellos se colocó en estufa a 40°C para permitir la evaporación lenta y constante hasta alcanzar 500 mL; el otro litro se dejó evaporar hasta obtener 250 mL de filtrado, con el fin de alcanzar una concentración relativa de 2x para el primero y 4x para el segundo. La temperatura elegida de 40°C se determinó previamente como la más adecuada para la evaporación, debido a que en ensayos anteriores (datos no publicados) demostró no tener efecto sobre la actividad fitotóxica del filtrado cuando se probó sobre los frutos de tomate de árbol.

Los niveles estudiados de concentración de agente selectivo (filtrados fitotóxicos) correspondieron entonces a la adición en una concentración del 10% v/v al medio de cultivo MS, del filtrado en las dos concentraciones, 2x y 4x. El tercer nivel de concentración del filtrado correspondió al testigo, es decir sin adición del filtrado. La Tabla 1 resume los tratamientos evaluados.

Los explantes que se sometieron al proceso de selección *in vitro* consistieron en segmentos foliares provenientes de plántulas de tomate de árbol variedad común desarrolladas y conservadas *in vitro* en el laboratorio de Micropropagación de la Universidad Nacional de Colombia, Sede Medellín.

Los segmentos de aproximadamente 25-35 mm² fueron tomados únicamente a partir de la primera y segunda hojas, contadas desde el extremo apical, las cuales previamente demostraron ser las más adecuadas para los procesos de morfogénesis y regeneración *in vitro*.

Tabla 1. Matriz de tratamientos evaluados para la obtención de variantes somaclonales de tomate de árbol sometidos a selección *in vitro* con filtrados fitotóxicos de *Colletotrichum acutatum*.

TRATAMIENTOS				
Concentración relativa de filtrado fitotóxico = F (10% v/v)	Concentración hormonal (BAP mg · L) = B			
	0	1	2	3
0	B0F0	B1F0	B2F0	B3F0
2x	B0F2x	B1F2x	B2F2x	B3F2x
4x	B0F4x	B1F4x	B2F4x	B3F4x

Se utilizó medio de cultivo básico M & S (1962) suplementado con, 3% sacarosa; 0,5 mg · L de ácido nicotínico, 0,5 mg · L de piridoxina, 2,0 mg · L de glicina y 0,8% de agar y pH 5,8. Los explantes se sembraron en los diferentes tratamientos con o sin filtrado. Por cada tratamiento evaluado se sembraron 110 explantes foliares en 20 ml de medio de cultivo cada uno, los cuales se mantuvieron a una temperatura de aproximadamente 25°C y un fotoperíodo de 12 horas.

La variable respuesta evaluada fue el número de brotes de vástago por explante. Los análisis estadísticos correspondientes se hicieron

utilizando el procedimiento GLM (General Lineal Model) del software SAS versión 8.0. La comparación de medias se realizó con la prueba de Tukey-Kramer del mismo procedimiento.

RESULTADOS

Selección *in vitro* y regeneración de variantes somaclonales. Los análisis de-mostraron que tanto las citocininas como los filtrados, y también su interacción, contribuyen de manera eficiente en el proceso de selección *in vitro*.

El procedimiento GLM utilizado para el análisis de los resultados,

Tabla 2. Resumen de comparaciones múltiples de medias de tratamientos por la prueba de Tukey-Kramer para número de regenerantes por explante (B: BAP a concentración de 0, 1, 2 o 3 mg · L; F: Filtrado a concentración 0, 2x o 4x).

Tratamiento	B1F0	B3F0	B2F0	B2F2x	B1F4x	B1F2x	B2F4x	B0F0	B0F2x	B0F4x	B3F2x	B3F4x
Media	3,5465	2,7159	1,1068	0,2526	0,1068	0,0968	0,0694	0,000	0,000	0,000	0,000	0,000
*	a	b	c	d	d	d	d	d	d	d	d	d

* Letras diferentes indican que los tratamientos tienen efectos estadísticamente diferentes ($P = 0,05$).

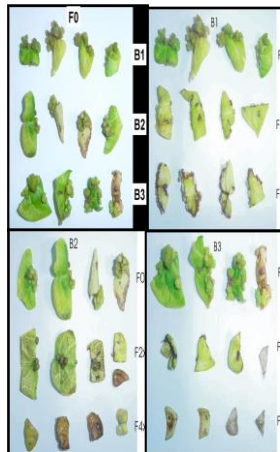


Figura 2. Brotes (regenerantes) obtenidos a partir de explantes foliares de tomate de árbol sometidos a los tratamientos correspondientes a las diferentes combinaciones BAP x Filtrado, después de 45 días de cultivo *in vitro*. B1: BAP 1 mg · L; B2: BAP 2 mg · L; B3: BAP 3 mg · L; F0: sin filtrado; F2x: Filtrado con concentración relativa 2x; F4x: Filtrado con concentración relativa 4x.

La mayor tasa de aparición de regenerantes, de naturaleza somaclonal, se pre-sentó en el tratamiento con 2 mg · L de BAP y filtrado a concentración 2x (Figura 2), tratamiento con el que se obtuvieron en promedio 0,25 regenerantes por ex-plante. En términos absolutos, este tratamiento

produjo 23 brotes. Los trata-mientos correspondientes a la adición de la combinación de 1 mg · L de BAP y fil-trado de concentración 4x y a la combi-nación 1 mg · L de BAP y filtrado fito-tóxico de concentración 2x produjeron respectivamente 0,11 y 0,10 regene-rantes por explante (Figura 2), con un

número absoluto de 13 y 10 brotes respectivamente. En la combinación con 2 mg · L de BAP y filtrado a concentración

4x, se produjeron 0,07 regenerantes por explante (Figura 2) y un número absoluto de 4 brotes.

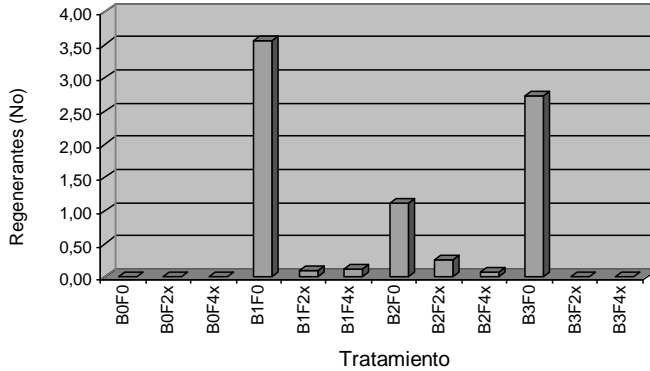


Figura 3. Número promedio de regenerantes de tomate de árbol por explante obtenidos en los diferentes tratamientos con BAP x Filtrado. Después de 45 días de crecimiento.

La adición de filtrado a concentraciones de 2x o 4x, en el medio de cultivo suplementado con 3 mg · L de BAP inhibió completamente la aparición de regenerantes (Figura 2). Estadísticamente, ninguno de estos

tratamientos resultó ser significativamente diferente uno con respecto al otro, sin embargo, si lo fueron en relación a los tratamientos que no incluyeron el BAP en el medio de cultivo (Tabla 2).

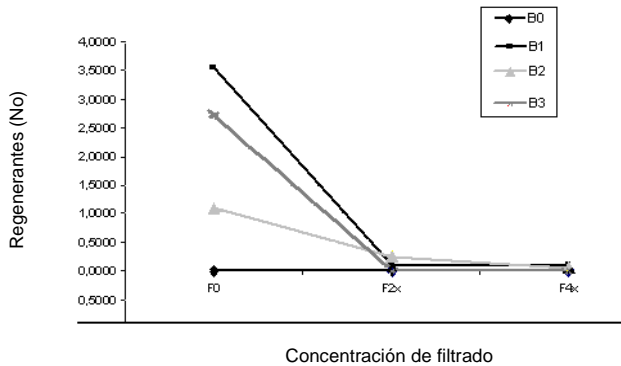


Figura 4. Efecto del filtrado fitotóxico de *C. acutatum* sobre el número de regenerantes/explante de tomate de árbol, obtenidos a partir de las diferentes combinaciones BAP-Filtrado, después de 45 días de crecimiento.

Es interesante notar además, el efecto del BAP sobre los explantes sujetos y no sujetos a la acción del filtrado. De los explantes sembrados sobre medio sin adición de BAP, el 26% permanecieron vivos después de 45 días de sembrados, el 74% restante murieron y presentaron diferentes grados de necrosis. Cuando se adicionó BAP al medio de cultivo la tasa de supervivencia y viabilidad de los explantes se incrementó notablemente (Figura 5).

Cuando el medio contenía 1 mg · L de BAP sin filtrado, la tasa de supervivencia de los explantes fue del 84,2%; a una concentración de 2 mg · L de BAP sin filtrado se logró una supervi-

vencia del 80,54% y con 3 mg · L de BAP y sin filtrado la misma fue del 75,4%.

La adición de BAP al medio de cultivo contrarrestó de manera significativa los efectos del filtrado fitotóxico sobre los explantes cuando ésta se aplicó a los medios de cultivo. La mortalidad de los explantes fue del 39,78% y del 37,03% para la combinación de 1 mg · L de BAP – filtrado en concentración 2x y 4x, respectivamente; 50% y 79,6% para la combinación 2 mg · L de BAP – filtrado a concentración 2x y 4x y, 65,62% y 73,86% para el tratamiento 3 mg · L BAP – Filtrado en concentración 2x y 4x, respectivamente (Figura 6).

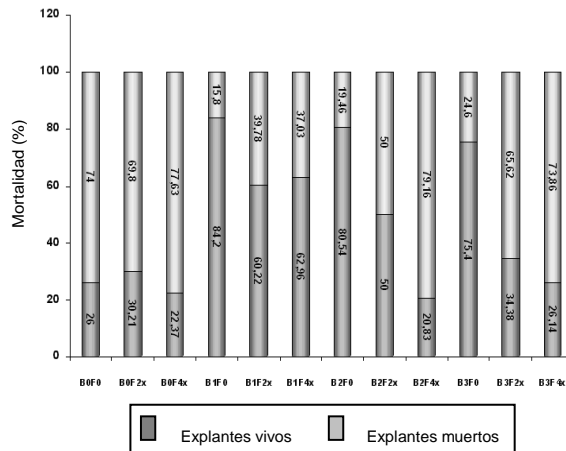


Figura 5. Mortalidad de los explantes de tomate de árbol para los diferentes tratamientos BAP x Filtrado, después de seis semanas de cultivo.

La respuesta bastante notable fue la que se produjo en el caso de los tratamientos correspondientes a la adición de BAP 1 mg · L en el medio de cultivo - filtrado a concentración 2x y BAP 1 mg · L de medio de cultivo – filtrado en

concentración 4x (Figura 2). Aunque no se presentó la formación de brotes de vástagos, en ambos casos y al contrario de lo que ocurrió en todos los demás tratamientos, se observó la formación de callo en los explantes. El callo de color

traslúcido o pardo, se originó en las zonas de corte del explante y su desarrollo fue mayor en el trata-

miento con mayor concentración relativa de filtrado fitotóxico (4x).

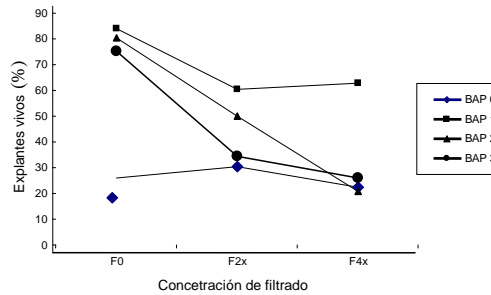


Figura 6. Supervivencia de los explantes de tomate de árbol sometidos a los diferentes tratamientos BAP x Filtrado, después de 45 días de crecimiento. Una vez obtenidos los regenerantes, estos se retiraron de los medios de cultivo selectivos y no selectivos y se sembraron sobre el mismo medio de cultivo basal, con una concentración de BAP de 2 mg · L, sin filtrado fitotóxico y bajo las mismas condiciones ambientales. Después de aproximadamente 45 días los mismos habían producido suficiente ramificación para permitir su multiplicación *in vitro* (Figura 7).



Figura 7. Regenerantes obtenidos en el proceso de selección *in vitro* de tomate de árbol, a las ocho semanas de crecimiento.

Los regenerantes obtenidos se transfirieron al proceso de multiplicación para

su donación y posterior evaluación en invernadero y transferencia a campo.

DISCUSIÓN

La obtención de líneas resistentes a enfermedades a través del proceso de selección *in vitro* utilizando filtrados de cultivo de patógenos, toxinas o elicitores ha sido exitosa en banano, clavel, uva, fresa y trigo (Švânová y Lebeda, 2005).

Una condición esencial en el procedimiento es la utilización de un agente de selección adecuado, que para el caso de resistencia a enfermedades pueden ser: el patógeno, sus filtrados crudos o sus toxinas purificadas. Una vez elegido el agente de selección más apto, el siguiente paso es establecer un protocolo de regeneración que permita la obtención de plántulas a un nivel eficiente y que garantice repetibilidad.

Los filtrados crudos de *C. acutatum* obtenidos en esta investigación mostraron su actividad fitotóxica cuando se utilizaron como agentes de selección *in vitro*. Aunque es difícil definir con precisión la causa de la fitotoxicidad, es probable que la misma se deba en parte a la presencia en los filtrados de enzimas tipo pectinasas (Patiño *et al.*, 2006). El alto grado de toxicidad de los filtrados obtenidos puede valorarse a partir de los siguientes resultados (Figuras 3 y 4): mientras el tratamiento con BAP en concentración de 3 mg · L y sin adición de filtrado produjo 2,7 brotes por explante, ninguno de los tratamientos con adición de BAP en la misma concentración pero en los cuales se adicionó filtrado en concentración 2x y 4x produjo regenerante alguno. Igualmente, el número de brotes más

alto obtenido para la combinación BAP-filtrado fue el correspondiente al tratamiento BAP 2 mg · L además del filtrado 2x, con 0,2526 brotes/explante, valor 14 veces más bajo que el correspondiente al obtenido con el tratamiento BAP 1 mg · L sin filtrado.

La fitotoxicidad de los filtrados utilizados se observó en la oxidación de los explantes sometidos a su acción, los cuales se tornaron de color pardo y posteriormente se necrosaron en toda su extensión.

Un aspecto importante se evidenció con la adición de citocinina (BAP) al medio de cultivo contrarrestó los efectos fitotóxicos del filtrado. Esta observación respalda el ya conocido papel de las citocininas en las respuestas de las plantas al estrés ambiental. Varios estudios han demostrado que el nivel endógeno de citocininas decrece cuando las plantas están bajo la acción de algún factor de stress (Hare, Cress y Staden, 1997). Durante el cultivo de tejidos, las células individuales o los tejidos de los explantes se desdiferencian y luego se rediferencian nuevamente dando origen a nuevos tejidos. Esta reprogramación del genoma infringe a las células y/o tejidos una serie de experiencias traumáticas (Madlung y Comai, 2004), además, teniendo en cuenta que en los cultivos de tejidos, los explantes están expuestos a diferentes condiciones de tensión (desequilibrios osmóticos, lesiones causadas en el aislamiento de los tejidos de los explantes, niveles y calidades atmosféricas anormales, etc), se puede prever que los mismos

presentan una alteración en sus niveles de citocininas y posiblemente otros reguladores.

En este estudio, la adición de BAP en concentración de 1 mg · L disminuyó notablemente los procesos de oxidación y el consecuente necrosamiento de los explantes debidos a la acción fitotóxica del filtrado. Mientras el 69,8% y el 77,63% de los explantes murieron al cabo de 45 días de cultivo en medio sin citocinina y con filtrado a concentración 2x y 4x, respectivamente, la tasa de mortalidad en los medios con BAP 1 mg · L y filtrado a concentración 2x y 4x fue del 39,78% y del 37,03%, correspondientemente (Figura 5).

Después de 45 días de cultivo, la mayor parte de los explantes sembrados en medios con citocinina (especialmente a concentración de 1 mg · L de BAP) permanecieron verdes e incrementaron su tamaño notablemente. Estos efectos probablemente estén relacionados con la capacidad de las citocininas para promover la diferenciación de cloroplastos, retrasar la senescencia foliar y coadyuvar en los procesos de división celular (Haberer y Kieber, 2002; Carimi *et al.*, 2003).

También es interesante mencionar que cuando las concentraciones de BAP se incrementaron a 2 o 3 mg · L, las tasas de supervivencia de los explantes sometidos a la acción de los filtrados no fue muy diferente de la del testigo sin citocinina y con filtrado a la más alta concentración 4x. Con las combinaciones BAP 2 mg · L + F4x y BAP 3 mg · L + F4x se presentaron tasas de mortalidad

de 79,16% y 73,86%, las cuales no difieren mucho de la del testigo que correspondió a 77,73%. Igualmente, aunque en algunos casos los explantes conservaron su color verde, estos no incrementaron en tamaño al contrario de lo que ocurrió con el tratamiento BAP 1 mg · L con o sin filtrado. Estos resultados podrían interpretarse a la luz de recientes descubrimientos en la acción de las citocininas, particularmente del BAP sobre cultivos celulares.

Carimi *et al.* (2003) encontraron que en cultivos de células proliferativas de *Arabidopsis thaliana* y zanahoria, la aplicación de 4 µM (0,92 mg · L) de BAP al medio de cultivo no tuvo efectos sobre la tasa de crecimiento celular; sin embargo, cuando la hormona se aplicó a niveles de 13 µM (2,98 mg · L) o 27 µM (6,2 mg · L) el crecimiento celular se redujo en un 30% y un 18% respectivamente, para el caso de las células de zanahoria. En *A. thaliana* la reducción del crecimiento celular se produjo sólo a concentración de 27 µM de BAP, siendo 39% menor que la del control. Estos resultados posiblemente podrían explicar el hecho de que las concentraciones más altas de BAP (13µM y 27 µM) produjeron fragmentación del ADN nuclear en las células de zanahoria, una etiqueta de muerte celular programada. Este mismo efecto fue observado en las células de *A. thaliana* tratadas con 27 µM de BAP. Pruebas adicionales para demostrar la apoptosis como la tinción con DAPI para probar la condensación localizada de la cromatina y la liberación de citocromo C en las fracciones

mitocondriales y cito-sólicas dejaron en claro que altas concentraciones de BAP pueden inducir en las células de zanahoria y *A. thaliana* muerte celular programada, probablemente como resultado de aceleración de la senescencia de los tejidos (Carimi *et al.*, 2003).

De otra parte, la adición de BAP a los medios de cultivo sin filtrado produjo la organogénesis *de novo* de brotes de vástagos después de seis semanas de la siembra, respuesta típica para esta clase de hormona. La mejor respuesta se observó con 1 mg · L con la cual se obtuvieron 3,55 brotes/explante. Esta concentración hormonal está de acuerdo con la reportada como la más adecuada para organogénesis a partir de segmentos foliares de tomate de árbol por Atkinson y Gardner (1993), quienes utilizaron 1 mg · L de BAP más 0,01 mg · L de NAA para obtener brotes de vástago a partir de segmentos de hoja y de pecíolos. La respuesta organogénica en el estudio de estos autores se presentó entre las cuatro y seis semanas de iniciado el cultivo. Obando y Jordan (2001) y Obando *et al.* (1992), establecieron que la mejor respuesta organogénica se obtuvo cuando los explantes foliares se sembraron sobre medio suplementado con TDZ en concentraciones de 5 a 10 mg · L, sin embargo para fines prácticos, la mejor opción es el BAP debido al menor costo de la fitohormona. Como en el caso anterior, la respuesta se obtuvo después de cuatro a cinco semanas de cultivo.

Un suceso inesperado en el presente

estudio es el que cuando se utilizaron las combinaciones BAP 1 mg · L + F2x y BAP 1 mg · L + F4x, se observó la formación de callo friable y de color translúcido o ligeramente café en los bordes de los explantes, hecho éste especialmente evidente en el último caso (Figura 2). Se consideran como puntos clave en el proceso organogénico ya que se ha demostrado que las heridas promuevan la actividad endógena de citocininas (Hare, Cress y Staden, 1997). Es bien conocido que la proporción citocinina a auxina determina el destino de las células sobre las cuales actúan; cuando la concentración de citocininas es mayor que la de las auxinas, la respuesta normalmente es la formación del vástago y cuando la relación es contraria se promueve la formación *de novo* de raíces.

Se ha demostrado recientemente que los hongos del género *Colletotrichum* son capaces de sintetizar la auxina ácido indolacético (AIA). Robinson, Riov y Sharon (1998) comprobaron que diferentes cepas de *C. gloeosporioides* f. sp. *aeschynomene*, *C. coccodes*, *C. acutatum* y *C. lindemuthianum* son capaces de biosintetizar AIA *in vitro*, en cantidades que varían entre 2 y 32 µg · mL de cultivo líquido. La tasa de síntesis del compuesto hormonal fue dependiente de la presencia y cantidad de triptofano adicionada a los medios de cultivo y también del tipo de medio de cultivo utilizado.

Chung *et al.* (2003) lograron los mismos resultados en un estudio con varias cepas de *C. acutatum*. Utilizando análisis

croma-tográficos y tinciones cromogénicas, identificaron en filtrados de cultivo del patógeno, AIA, triptofol (TOL), indol-acetal-dehído, indol-acetamida (IAM), ácido indol-pirúvico, y ácido indol-láctico. Tomados juntos, estos estudios sugieren que los hongos del género *Colletotrichum* pueden sintetizar AIA a través de varias rutas y de manera dependiente de triptofano: la ruta del IAM y la ruta del ácido indol-pirúvico (Robinson, Riov y Sahron, 1998; Chung *et al.*, 2003). La importancia de la producción de AIA en una interacción patógena particular es que altas concentraciones de AIA pueden inhibir la respuesta hipersensible y pueden suprimir la expresión de genes de defensa vegetal (Maor *et al.*, 2004).

Maor *et al.* (2004), demostraron además que *C. gloeosporioides* f. sp. *aeschynomene* es capaz de sintetizar AIA e IAM en la planta durante las fases biotrófica y necrotrófica de la infección de *Aeschynomene virginica*, siendo la producción más alta durante la primera fase. La tasa de bio-síntesis fue de nuevo dependiente del suplemento de triptofano externo, probablemente obtenido a partir de los mismos tejidos de la planta infectada.

Siendo este el caso, es probable que las respuestas de formación de callo obtenidas en el presente estudio obedezcan a que el filtrado crudo utilizado contuviera algún nivel de AIA que al interactuar con el BAP produjera las respuestas observadas. Ensayos previos hechos en el mismo laboratorio, donde se realizó este

trabajo, utilizando tia-bendazole (TDZ) (0,4 mg · L) en lugar de BAP y con el mismo medio basal probaron que la adición de filtrado crudo en concentración relativa 2x y 4x a medios conteniendo TDZ producía después de un mes de cultivo, la formación de callo en el 66,67% y en el 82,86% de los explantes, respectivamente. El testigo sin filtrado produjo callo en el 40% de los explantes. Los porcentajes de formación de callo en los tratamientos correspondientes a la adición de BAP (2 mg · L) fueron 31,4%, 43,6% y 3,33% para los tratamientos con filtrado a concentración 2x, 4x y sin filtrado, respectivamente. En todos los casos, los callos obtenidos con los tratamientos con TDZ fueron muy superiores en tamaño a los correspondientes con BAP.

Orlando *et al.* (1997) encontraron que la adición de enzimas con actividad pectinasa (poligalacturonasa) provenientes de filtrados de cultivo de *Rhizoctonia fragariae* y *Botrytis cinerea* a un medio de cultivo para la regeneración de vástagos de frambuesa, produjo somaclones presumiblemente con base genética, que se mostraron resistentes a la enfermedad de la pudrición suave.

Dado que es reconocido que los oligosacáridos originados por la degradación de la pared celular pueden originar *in planta* respuestas de defensa. Orlando, Magro y Tugini (1997) plantean la posibilidad de que la selección *in vitro* con pectinasas produzca en las células del explante sometidas a la

selección, un incremento en el contenido de fenoles con actividad antimicrobiana. Tal alteración del metabolismo podría tener además base genética la cual puede transmitirse a la progenie de las plantas regeneradas. De hecho, evaluaciones hechas *in vivo* por los mismos autores, muestran que las plantas regeneradas a partir de los somaclones y sus progenies fueron resistentes a la enfermedad cuando se asperjaron con esporas de *B. cinerea*. Igualmente, ensayos en los que se inocularon las raíces de las plantas control con micelio de *R. fragariae* mostraron síntomas distintivos tales como: vigor reducido y hojas con bordes marrón o completamente muertas, por el contrario, los somaclones regenerados de callos resistentes a las pectininas mostraron una alta tolerancia a la enfermedad y crecieron casi tan normalmente como las plantas no tratadas (Orlando, Magro y Rugini, 1997).

En resumen, la metodología utilizada demostró su utilidad para la obtención y regeneración de plántulas de tomate de árbol con tolerancia a la acción del filtrado fitotóxico. Aquí se probó que la utilización de filtrados crudos de *C. acutatum* como agentes de selección *in vitro* para la obtención de material de tomate de árbol resistente o tolerante a la antracnosis es un método rápido, eficaz y seguro que permitiría la obtención de plantas con resistencia a enfermedades.

BIBLIOGRAFÍA

- Ahmed, K. Z., Á.Mesterházy, T. Bartók, and F. Sági. 1996. *In vitro* techniques for selecting wheat (*Triticum aestivum* L.) for *Fusarium*-resistance. Part II. Culture filtrate technique and inheritance of *Fusarium*-resistance in the somaclones. *Euphytica* 91(3):341-349.
- Atkinson, R. G. and R. C. Gardner. 1993. Regeneration of transgenic tamarillo plants. *Plant Cell Rpts.* 12(6):347-351.
- Carimi, F. M. Zottini, E. Formentin, M. Terzi, and L. Lo Schiavo. 2003. Cytokinins: new apoptotic inducers in plants. *Planta* 216(#):413-421.
- Chung, K. R. T. Shilts, U. Erturk, L.W. Timmer and P. Ueng, 2003. Indole derivatives produced by the fungus *Colletotrichum acutatum* causing lime anthracnose and postbloom fruit drop of citrus. *FEMS Microbiology Lett.* 226:23-30.
- Daub, M. E. 1986. Tissue culture and the selection of resistance to pathogens. *Annu. Rev. Phytopathol.* 24:159-186.
- Fernando, T. H. P. S., C. K. Jayashinge and R.L.C. Wijesundera, 2001. Cell wall degrading enzyme secretion by *Colletotrichum acutatum*, the causative fungus of secondary leaf fall of *Hevea brasiliensis*. *Mycol. Res.* 105(2):195-201.
- García-Pajón, C. M. and I. Collado. 2003. Secondary metabolites isolated from *Colletotrichum* species. *Natural Prod. Rpts.* 20(4):426-431.
- Haberer, G. and J.J. Kieber. 2002. Cytokinins. New insights into a classic phytohormone. *Plant Physiol.* 128(2):354-362.

- Hare, P. D., W. A. Cress and J. Van Staden. 1997. The involvement of cytokinins in plant responses to environmental stress. *Plant Growth Regulat.* 23(1-2):79-103
- Jayasankar, S., R. Litz, D.J. Cray and P. Moon. 1999. Responses of embryogenic mango cultures and seedlings bioassays to a partially purified phytotoxin produced by a mango leaf isolate of *Colletotrichum gloeosporioides* Penz. *In vitro Cellular Dev. Biol. Plant* 35(6): 475-479.
- Lobo, M. C. I. Medina y M. Cardona. 2000. Resistencia de campo a la antrac-nosis de los frutos (*Colletotrichum gloeosporioides* de tomate de árbol (*Cyphomandra betacea*, *Solanum betaceum*, Cav. Sendt). *Rev. Fac. Nal. Agr. Medellín* 53(2):1129-1142.
- Madlung, A. and L. Comai. 2004. The effect of stress on genome regulation and structure. *Ann Bot.* 94(4):481-495.
- Maor, R. S. Haskin, H. Levi-Kedmi and A. Sharon. 2004. In Planta Production of Indole-3-Acetic Acid by *Colletotrichum gloeosporioides* f. sp. *aeschynomene*. *Appl. Environ. Microbiol.* 70(3):1852-1854.
- Murashige, T. and F. Skoog. 1962. A revised medium for rapid growth and bio-assays with tobacco tissue cultures. *Physiol. Plant.* 15:473-497.
- Obando, M. and M. Jordan. 2001. Regenerative responses of *Cyphomandra betacea* (Cav.) Sendt. (Tamarillo) cultivated *in vitro*. *Acta Hort.* (560):429-432.
- Obando, M., A. Goreux y M. Jordan. 1992. Regeneración *in vitro* de *Cyphomandra betacea* (Tamarillo), una especie frutal andina. *Cien. Invest. Agr.* 19(3):125-130.
- Orlando, R., P. Magro and E. Rugini. 1997. Pectic enzymes as a selective pressure tool for *in vitro* recovery of strawberry plants with fungal disease resistance. *Plant Cell Rpts.* 16(5):272-276.
- Robinson, M., J. Riov, and A. Sharon. 1998. Indole-3-Acetic Acid Biosynthesis in *Colletotrichum gloeosporioides* f. sp. *Aeschynomene*. *Appl. Environ. Microbiol.* 64(12):5030-5032.
- Švânová, L. and Lebeda, A. 2005. *In vitro* selection for improved plant resistance to toxin-producing pathogens. *J. Phytopathol.* 53(1):52-64.
- Villa Londoño, J. A. 1999. Cultivo del tomate de árbol. Politécnico Jaime Isaza Cadavid, Facultad de Ciencias y Tecnologías Aplicadas, Medellín, Colombia. 127 p.