

ACTIVIDAD DEL ACEITE ESENCIAL DE ALBAHACA (*Ocimum basilicum*) CONTRA *Colletotrichum gloeosporioides* DE ÑAME (*Dioscorea alata*)

ACTIVITY OF ESSENTIAL OIL OF BASIL (*Ocimum basilicum*) AGAINST *Colletotrichum gloeosporioides* OF YAM (*Dioscorea alata*)

Alexander Pérez Cordero¹, Deimer Vitola Romero², Leonardo Chamorro Anaya³

¹PhD. Universidad de Sucre, Facultad de Ciencias Agropecuarias, Grupo Bioprospección Agropecuaria. Campus Universitario Puerta Roja, A.A. 406, Sincelejo - Sucre, Colombia, e-mail: alexander.perez@unisucra.edu.co; ²Biólogo, Estudiante de Maestría en Ciencias Ambientales Sue-Caribe. Universidad de Sucre, Facultad de Educación y Ciencias, Grupo Bioprospección Agropecuaria. Campus Universitario Puerta Roja, A.A. 406, Sincelejo - Sucre, Colombia, e-mail: fitoquimicapn@gmail.com; ³M.Sc. Universidad de Sucre, Facultad de Educación y Ciencias, Grupo Bioprospección Agropecuaria. Campus Universitario Puerta Roja, A.A. 406, Sincelejo, Sucre, Colombia. e-mail: msobiologia@gmail.com

Rev. U.D.C.A Act. & Div. Cient. 21(1): 99-108, Enero-Junio, 2018 - DOI:10.31910/rudca.v21.n1.2018.667

RESUMEN

Los aceites esenciales de plantas aromáticas se han convertido, en los últimos años, en una práctica biológica, para controlar enfermedades causadas por organismos patógenos, en cultivos de interés agrícola, por lo tanto, en esta investigación, se evaluó *in vitro* la actividad inhibitoria de aceites esenciales, extraídos de hojas frescas de albahaca (*Ocimum basilicum* L.), contra *Colletotrichum gloeosporioides* (Penz.) Penz. y Sacc., agente causante de la antracnosis, en cultivos de ñame, en el departamento de Sucre, Colombia. Las hojas de albahaca fueron recolectadas en los municipios de Sincelejo, La Unión y Sampedra, en septiembre y octubre de 2014; para la extracción de los aceites esenciales, se utilizaron hojas frescas, empleando el método de hidrodestilación asistida por microondas. De cada muestra, se prepararon concentraciones de 1, 1.000, 3.000, 5.000 y 10.000ppm, de aceite esencial. Se utilizó un testigo absoluto, un control positivo con benomil 2,5g/L y un control negativo. Se realizó un diseño en bloque con arreglo factorial. En la actividad inhibitoria, se empleó la prueba de siembra directa en superficie y expresada como porcentaje de índice antifúngico. Los mayores porcentajes de índice antifúngico de los aceites esenciales obtenidos en las tres muestras, se observaron a 10.000ppm, con 100% de inhibición. La actividad inhibitoria de los aceites esenciales de las tres muestras no mostró diferencias estadísticas, al compararlos con el control positivo. La caracterización química de los aceites esenciales, se realizó por cromatografía de gases, acoplado a espectrometría de masa, mostrando, como constituyente principal, al eugenol.

Palabras clave: Control biológico, hongo, alimento, planta medicinal.

SUMMARY

Essential oils of aromatic herbs have in recent years become a great biological tool for controlling diseases caused by pathogenic organisms. Therefore, in this research the inhibitory activity of essential oils of fresh leaves of *Ocimum basilicum* L. against *Colletotrichum gloeosporioides* (Penz.) Penz was evaluated *in vitro* agent causing the anthracnose in yam crops of the department of Sucre, Colombia. The leaves of *O. basilicum* were collected in the municipalities of Sincelejo, La Unión and Sampedra in the months of september and october 2014; for the extraction of the essential oils, fresh leaves were used using the microwave assisted hydrodistillation method, concentrations of 1ppm, 1000ppm, 3000ppm, 5000ppm and 10000ppm of each essential oil were prepared, an absolute control, a control positive with benomil 2,5g/L and a negative control. A block design with factorial arrangement was employed. In the inhibitory activity the direct surface sowing test was used and was expressed as percentage of antifungal index. The highest percentages of % I.A of these essential oils collected in the three municipalities were observed at a concentration of 10000ppm, with an inhibition value of 100%. The inhibitory activity of essential oils did not show significant differences when compared to the benomyl positive control. The chemical characterization of essential oils was performed by

gas chromatography coupled to mass spectrometry, showing eugenol as the major constituent in each of the oils analyzed.

Key words: Biological control, fungus, food, medicinal plants.

INTRODUCCIÓN

Colombia es un país rico en recursos naturales, debido a las características de su relieve, clima, vegetación y clases de suelos. Esta condición favorece la siembra de diversos cultivos, entre los que se destaca el ñame (*Dioscorea alata*), cuya producción principal se concentra en la región Caribe, donde tiene gran importancia socioeconómica y cultural, puesto que sus tubérculos se usan, tanto para el consumo como para el abastecimiento del mercado local (Reina, 2012); no obstante, este cultivo es afectado por diversos agentes fitopatógenos, entre los que se destaca *Colletotrichum gloeosporioides*, causante de la antracnosis (Méndez *et al.* 2013). Esta enfermedad, se caracteriza por presentar lesiones necróticas en tallos, en hojas y en frutos, con amplia distribución en las regiones tropicales y subtropicales del mundo (Pinzón *et al.* 2013). *C. gloeosporioides* afecta numerosos cultivos y registra en Colombia un alto índice de daños agroeconómicos, en todas las áreas productoras. Los informes estadísticos indican pérdidas hasta de 100%, según lo mencionado por Campo (2011), fuera de las condiciones de susceptibilidad de los clones, lo cual, conlleva un incremento en los costos de producción (Mendoza *et al.* 2007). Además, causa daños en cultivos de frutales de importancia económica y alimenticia, como los frutos de aguacate, banana, mango y tomate de árbol (Gañán *et al.* 2015), cereales, pastos, legumbres y cultivos perennes (Afanador *et al.* 2003).

En Colombia, esta enfermedad causó las mayores pérdidas registradas para el cultivo en el país, con una reducción del área sembrada, que pasó de 25.000ha, en 1989, a 4.547ha, en 1990, con una tasa de crecimiento promedio anual durante este periodo de, aproximadamente, 0,3%, extremadamente baja, en comparación con 4,8%, para 1990 (Reina, 2012).

El control de la antracnosis comprende el uso de semillas sanas, rotación de cultivos, poda y quema de material afectado, aspersiones con fungicidas, principalmente, benomil, manzeb, mancozeb, clorotalonil, captafol y folpet, biocontrol con hongos endófitos del género *Nigrospora* (Delgado & Vásquez, 2010) y uso de especies resistentes, como *D. rotundata* y *D. cayenensis*, que presentaron resistencia a la enfermedad en campo (Méndez *et al.* 2013); la elección de las estrategias a implementar depende, en gran medida, de su disponibilidad (Aduramigba *et al.* 2008).

La alternativa más accesible y de rápida acción es el manejo químico; infortunadamente, la severidad de esta enfermedad ha conllevado a su uso excesivo de los fungicidas, antes mencionados, logrando, en principio, una disminución significativa de inóculo del patógeno, pero no obteniendo, en la mayoría de los casos, un control absoluto, por el contrario, induciendo problemas de resistencia en el patógeno (Aduramigba *et al.* 2008).

Los aceites esenciales, en los últimos años se han posicionado como una alternativa agronómica para sustituir, en parte, a los plaguicidas sintéticos del mercado actual, por poseer propiedades antifúngicas, antibacteriales, antivirales, entre otras. Además, pueden reemplazar a los aditivos sintéticos en los alimentos, favoreciendo la estabilidad de los mismos y protección contra las alteraciones lipídicas, por su actividad antioxidante. Estos son productos del metabolismo secundario de las plantas, cuya función es servir como barrera de defensa contra herbívoros, insectos y hongos (Bakkalli *et al.* 2008).

Se ha comprobado *in vitro*, la actividad del aceite esencial de *O. basilicum* contra *Candida albicans*, *Alternaria* sp., *Penicillium digitatum*, *Escherichia coli*, *Pseudomonas auruginosa*, mientras que el extracto acuoso es activo contra *Staphylococcus aureus* (Cáseres, 1993).

Esta investigación tuvo como objetivo evaluar *in vitro*, la actividad inhibitoria de aceites esenciales, de tres ecotipos de albahaca contra *C. gloeosporioides*, causante de la antracnosis, en ñame.

MATERIALES Y MÉTODOS

Área de toma de muestras: El área de muestreo estuvo comprendida en tres municipios del departamento de Sucre, Colombia: 1) Municipio de La Unión, perteneciente a la subregión San Jorge, ubicado a una latitud Norte de 8°51'20,2" y longitud Oeste de 75°16'27,1" a 63 msnm. Presenta zonas de bosque húmedo, seco y muy seco tropical, así como sabanas naturales, precipitación promedio anual de 2.300 mm, temperatura promedio de 28°C y humedad relativa del 85% (Aguilera, 2005); 2) Municipio de Sincelejo, que hace parte de la subregión Montes de María, con una latitud Norte de 9°17'12,92" y longitud Oeste de 75°22'43,2", a 187m.s.n.m. Presenta bosque seco tropical, donde predomina la niebla y con montañas de 700m.s.n.m., por lo que son productores de agua; la temperatura promedio está entre 20 a 30°C, precipitación anual promedio de 1.500mm y humedad relativa entre 75 y 85% (Aguilera, 2013) y 3) Municipio de Sampedra, subregión Sabana, a latitud Norte de 9°11'31,1" y longitud Oeste de 75°22'45,3", a 145m.s.n.m. Se inicia a partir del declive de los Montes de María hasta inicios de la depresión

del bajo Cauca y San Jorge, conformado por numerosas sierras y colinas, formando ondulaciones, que van desde los 70 hasta 185m .s.n.m.; es la subregión que posee con mayor intensidad la estación seca y su clima es característico de zonas de bosque seco tropical, con pocos relictos de vegetación secundaria y predominio de paisaje de lomerío; por la fuerte intervención humana, se le conoce como sabanas antrópicas, cuya temperatura promedio anual es de 27,2°C, la precipitación promedio anual fluctúa entre 990 y 1.275mm y la humedad relativa es de 80% (Aguilera, 2005).

Recolección del material vegetal: Las muestras fueron colectadas durante octubre de 2014. Los tejidos vegetales utilizados para la extracción de aceites fueron hojas frescas de plantas silvestre de albahaca; las hojas, se tomaron de la parte media y superior de los especímenes. Las plantas, se encontraban en etapa de floración y en buen estado fitosanitario; se colectaron durante la puesta del sol, para evitar que las temperaturas altas pudieran volatizar algunos componentes presentes en las hojas. El material vegetal, se empacó en un contenedor de polietileno expandido y se preservó a 25°C, de acuerdo con la metodología propuesta por Granados *et al.* (2012). La identificación taxonómica de las plantas fue realizada en el herbario de la Universidad de Sucre, registro nacional de colecciones biológicas.

Procesamiento del material: Las hojas fueron lavadas con agua y seleccionadas, para garantizar su buen estado; seguidamente, se trozaron, se pesaron y se sometieron al proceso de extracción, de acuerdo con la metodología propuesta por Vitola & Pérez (2016).

Extracción de aceites esenciales: La extracción de los aceites esenciales, se realizó por el método de hidrodestilación asistida por microondas (MWH), propuesto por Vitola & Pérez (2016). Se empleó un equipo de hidrodestilación, con capacidad para 2L, en el cual, se introdujeron 300g de hojas, con 250mL de agua destilada, en el balón de extracción y calentado por 30 min, divididos en tres ciclos de 10 min; como fuente de radiación microondas, se empleó un horno convencional. Los aceites esenciales, se colectaron en un aparato tipo Dean Stark; el aceite esencial, se separó por decantación e, inmediatamente, fue deshidratado con sulfato de sodio anhidro y almacenado a 4°C en frascos de vidrio, tipo ámbar, hasta su posterior utilización.

Rendimiento de la extracción de aceites esenciales: Para determinar el rendimiento, se utilizó la fórmula: $R = (-V/M) \times 100$, en donde: R= rendimiento (%), V= volumen del aceite esencial (mL) y M= masa del material vegetal (g) (Pino *et al.* 2012).

Hongo: Correspondió a la cepa identificada como *Colletotrichum gloeosporioides* (Penz.) Penz. & Sacc, la cual, fue

identificada y donada por la Universidad de los Andes, Bogotá; esta, a su vez, se encuentra en el grupo de investigación en Bioprospección Agropecuaria de la Universidad de Sucre, para posteriores investigaciones.

Evaluación in vitro de la actividad antifúngica del aceite:

La prueba de actividad inhibitoria contra *C. gloeosporioides*, se realizó siguiendo lo propuesto por Vitola & Pérez (2016), utilizando el método de siembra directa, donde un segmento de 6mm del hongo fue sembrado en cajas Petri, conteniendo papa-dextrosa-agar (PDA) (extracto de patata 4g/L, Dextrosa 20g/L, Agar-Agar 15g/L ajustado a pH: 5,5±0,2), enriquecido con antibióticos (Cloranfenicol 20mg/L, Ampicilina 50mg/L y Rifampicina 10mg/L). Se emplearon cinco concentraciones del aceite esencial: 1, 1,000, 3,000, 5,000 y 10,000ppm. A cada caja, se les adicionó 35µL de las concentraciones, disuelta en solución de Tween 20 al 0,5% y dimetilsulfoxido (DMSO), al 0,2% en agua. Se utilizó un control positivo con benomil y un testigo absoluto sin ningún tipo de tratamiento. Se realizó un diseño en bloque completamente al azar con arreglo factorial. Las cajas, se incubaron a 30±2°C, por 8 días, en intervalos de 12h de luz y 12h de oscuridad. La actividad antifúngica, se evaluó midiendo el crecimiento radial del hongo con las diferentes concentraciones después del día octavo. El resultado, se interpretó como porcentaje de índice antifúngico: Índice antifúngico (%) = $[1 - (D_a / D_b)] \times 100$, en donde: D_a, corresponde al crecimiento del hongo en cada tratamiento y D_b, al crecimiento del testigo absoluto (Guo *et al.* 2008). Para determinar la eficiencia de cada aceite, se restó el porcentaje de Índice antifúngico del control negativo al porcentaje de Índice antifúngico de cada aceite esencial y se comparó con el control positivo (benomil).

Análisis de aceites esenciales por cromatografía de gases acoplado a espectrometría de masa (GC/EM):

La determinación de los componentes de los aceites esenciales, se efectuó por cromatografía de gases, acoplada a espectrometría de masa (GC/EM), utilizando un cromatógrafo de gases Agilent 6890N, acoplado a un detector selectivo de masa Agilent 5973N. Los índices de Kovats fueron determinados en una columna capilar DB_5MS (30mx320µmx0,5µm), utilizando, como gas de arrastre, el Helio, con una presión de 0.27psi y un promedio de velocidad de flujo de 40cm/s. La temperatura inicial del horno fue de 150°C y la final, 350°C. La temperatura del inyector fue de 250°C y la del detector, 300°C. La identidad de los componentes, se asignó por comparación del espectro de masas, obtenido experimentalmente para cada componente, con los reportados en las bases de datos de NIST98.L, NIST02.L y NIST5a.L.

Análisis estadístico: Se realizó un diseño de experimento en bloques completamente al azar, con arreglo factorial 5x3, con tres réplicas por tratamiento, usando el programa estadístico Statgraphics Centurión XVI.I versión 16.1.18 (StatPoint Tech-

nologies, Inc., 2010). Se realizó la prueba de Tukey, para comparar la diferencia entre la media de los niveles de los factores.

RESULTADOS Y DISCUSIÓN

Clasificación científica de los ejemplares vegetales: Las muestras recolectadas en los municipios de Sincelejo, La Unión y Sampedra correspondieron a albahaca (*O. basilicum*), especie perteneciente a la familia Lamiaceae, la cual, se encuentra en la colección botánica del herbario de la Universidad de Sucre, bajo registro N° 000829.

Rendimiento de la extracción de aceites: El rendimiento del aceite esencial extraído de hojas frescas de albahaca colectadas en el municipio de Sincelejo fue de 0,21%, el de Sampedra, 0,20% y de La Unión, 0,19%.

De acuerdo con Fonnegra (2007), el rendimiento de aceite esencial de albahaca en Colombia, se encuentra en un intervalo de 0,04 hasta 0,7%. Estudios realizados por Beltrán *et al.* (2013) indican que de las especies estudiadas del género *Ocimum*, el mayor rendimiento que se obtuvo fue de la especie *cinammom*, con un 0,324%, seguido por *album* y *thyriflorum*, con valores de 0,158 y 0,145%, respectivamente. Es de indicar que el rendimiento de los aceites esenciales depende de muchos factores, como la localización geo-climática, el tipo de suelo, el estado de desarrollo de la planta (antes, durante o después de la floración) e, inclusive, la hora del día cuando se cosecha, entre otros. Los factores geo-climáticos y el tipo de suelo pueden dar origen a diferentes quimiotipos de la planta, de los cuales, se destilan aceites esenciales con composición química, propiedades sensoriales y actividad biológica diferentes (Hussain *et al.* 2008).

Actividad antifúngica de los aceites: Se hallaron diferencias estadísticas significativas ($p\text{-valor}<0,05$) entre los aceites esenciales evaluados, así como entre las concentraciones,

mostrando el aceite esencial de hojas de *O. basilicum*, colectado en el municipio de Sincelejo, los mayores promedios de actividad inhibitoria contra el crecimiento micelial de *C. gloeosporioides* (Tablas 1 y 2). Además, la concentración de 10,000ppm fue la que presentó el mayor porcentaje de índice antifúngico, con una inhibición de 100% (Gráfico 1), efecto similar al observado con el control químico con benomil (Figura 1); no obstante, los aceites esenciales obtenidos de hojas de *O. basilicum*, colectada en los municipios de La Unión y Sampedra, no mostraron diferencias estadísticas significativas ($p\text{-valor}>0,05$) con respecto a los índices de inhibición contra dicho fitopatógeno. Estos resultados demuestran que los aceites esenciales obtenidos de esta especie vegetal, procedente de los tres municipios, tuvieron actividad antifúngica contra *C. gloeosporioides*; sin embargo, es necesario realizar estudios *in vivo*, que permita demostrar efecto antifúngico, similar al reportado, en condiciones de laboratorio, así como evaluar los posibles efectos sobre la biota benéfica del suelo, su fitotoxicidad, la foto y biodegradabilidad de estos aceites esenciales, para poder considerarlos plenamente como amigables con el medio ambiente y, aún más importante, como agente de control de este fitopatógeno en campo.

Varios autores han encontrado que extractos vegetales y aceites esenciales de plantas tienen potencial antifúngico contra *Colletotrichum* sp; por ejemplo, Pérez *et al.* (2011) reportaron actividad inhibitoria de aceites extraídos del árbol del paraíso (*Melia azederach*) sobre este hongo. Alzate *et al.* (2009) evaluaron la actividad inhibitoria de aceites esenciales de tomillo (*Thymus vulgaris*) y limoncillo (*Cymbopogon citratus*) contra *C. acutatum* del árbol de tomate y encontraron inhibición del 100% en la germinación de las esporas; asimismo, Pérez *et al.* (2017) evaluaron la actividad inhibitoria del aceite esencial de limoncillo contra *C. gloeosporioides* y encontraron actividad inhibitoria del 100%, contra este hongo.

Tabla 1. Análisis de varianza para porcentaje de índice antifúngico.

Fuente	Suma de Cuadrados	GL	Cuadrado Medio	Razón-F	Valor-P
EFECTOS PRINCIPALES					
A: Localidad	715,16	2	357,58	122,93	0.0000
B: Concentración	52659,9	4	13165,0	4525,78	0.0000
INTERACCIONES					
AB	424.655	8	53.0819	18,25	0.0000
RESIDUOS	87.2667	30	2,90889		
TOTAL (CORREGIDO)	53887,0	44			

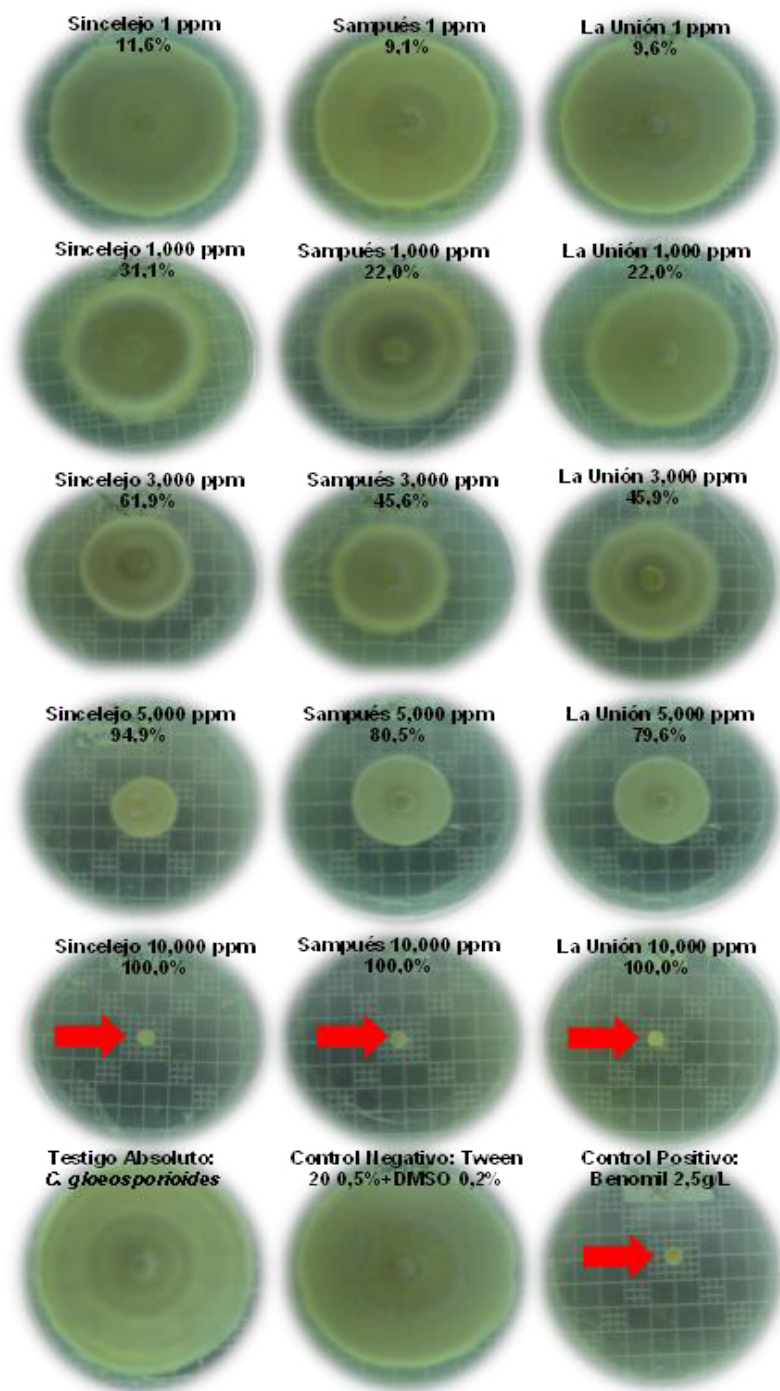


Figura 1. Actividad inhibitoria (%) *in vitro*, de cinco concentraciones de aceites esenciales de *O. basilicum* contra *C. gloeosporioides*, de plantas colectadas en los municipios de Sincelejo, Sampués y La Unión, del departamento de Sucre.

Tabla 2. Prueba múltiple de rango (HSD) Tukey para la variable respuesta porcentaje de índice antifúngico por zona de colecta y concentración.

Zona de Colecta	Casos	Media LS	Sigma LS	Grupos Homogéneos
La Unión	15	51,42	0,44037	A
Sampués	15	51,4533	0,44037	A
Sincelejo	15	59,8933	0,44037	B
Concentración (ppm)	Casos	Media LS	Sigma LS	Grupos Homogéneos
1	9	10,1	0,568516	A
1.000	9	25,0333	0,568516	B
3.000	9	51,1444	0,568516	C
5.000	9	85,0	0,568516	D
10.000	9	100,0	0,568516	E

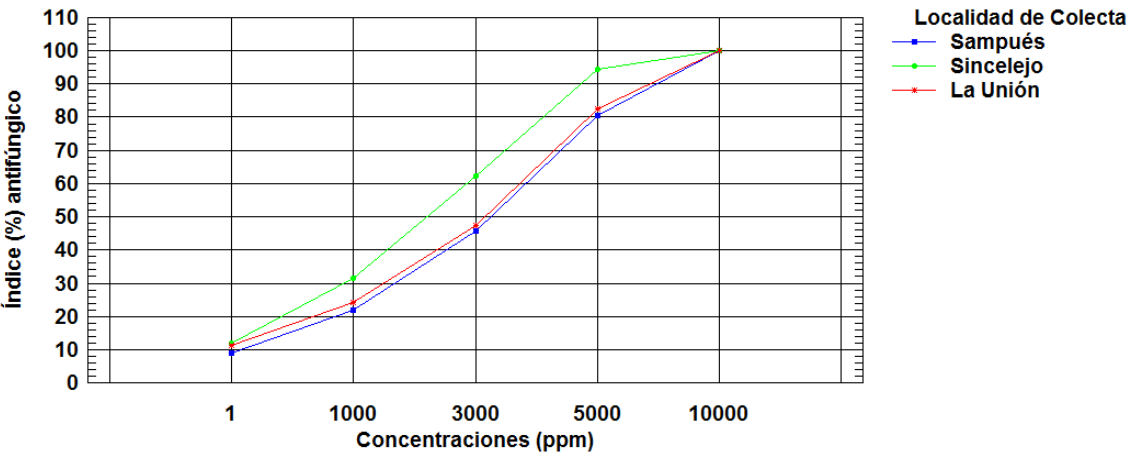


Gráfico 1. Interacción entre los factores evaluados.

Análisis químico: Cromatografía de gases acoplado a espectrometría de masa: La albahaca (*O. basilicum*) es una especie vegetal medicinal aromática que tiene un alto contenido de aceites esenciales, rico en eugenol, de amplio uso en la medicina (Sam *et al.* 2002). Se ha reportado actividad antifúngica contra hongos, como: *Aspergillus niger*, *Mucor mucedo*, y *Fusarium solani*, entre otros (Hussain *et al.* 2008). Además, en estudios realizados por Hanif *et al.* (2010), se ha confirmado la presencia de otros aceites esenciales, como linalool (69,9%), geraniol (10,9%) y 1,8-cineole (6,4%), entre otros.

En este estudio, se pudo corroborar la presencia de eugenol como metabolito secundario de los aceites esenciales de las muestras obtenidas, recolectadas en los tres municipios, con concentraciones de 75,44, 45,15 y 80,28%, respectivamente (Tabla 3). A este principio activo, le han reportado

propiedades farmacológicas importantes, como la de presentar actividad antimicrobiana, antiagregante y antipirética (Laekeman *et al.* 1990); asimismo, actividad antianafiláctica, porque puede inhibir la degranulación de las células cebadas que provocan hipersensibilidad (Kim *et al.* 1997), lo cual, concuerda con los resultados de este estudio, al mostrar actividad antimicrobiana contra *C. gloeosporioides*, a 10,000ppm. A pesar, que el aceite esencial de las muestras procedentes de Sampués fue el que presentó mayor concentración de este alilbenceno, con 80,28%, tuvo el menor porcentaje de actividad inhibitoria (9,1%) a la concentración de 1ppm, lo que demuestra que la concentración antifúngica óptima de este metabolito secundario, contenido en el aceite esencial de esta especie vegetal contra *C. gloeosporioides*, es de alrededor del 75%; aunque, los tres aceites esenciales tuvieron actividad fungicida a 10,000ppm. Los resultados del análisis por cromatografía muestran como metabolito

Tabla 3. Perfiles químicos por CG/EM de los aceites esenciales de *O. basilicum*, procedentes de tres municipios del departamento de Sucre.

Pk#	Sincelejo			Sampués			La Unión		
	TR	Área (%)	Identificación	TR	Área (%)	Identificación	TR	Área (%)	Identificación
1	5,007	0,03	Pineno	3,339	0,04	3-Hexen-1-ol	3,559	0,08	3-Hexen-1-ol
2	5,310	0,03	Camfeno	5,006	0,05	α -Pineno	5,007	0,14	Pineno
3	7,165	0,07	Eucaliptol	5,310	0,05	Camfeno	5,310	0,13	Camfeno+Artemisia trieno
4	9,046	0,10	No	5,898	0,06	β -Pireno	5,905	0,11	α , β -Pireno
5	9,214	0,05	No	6,616	0,15	No	6,286	0,03	No
6	10,693	0,36	Borneol	7,165	0,28	Eucaliptol	6,609	0,13	No
7	17,233	75,44	Eugenol	8,192	0,04	1-Octanol + Ácido Fórmico, octil ester	7,165	0,19	Eucaliptol
8	18,015	16,28	Cariofileno	8,735	0,05	No	7,714	0,21	No
9	18,325	0,23	No	9,052	0,16	Linalol	8,192	0,06	No
10	18,629	1,17	α -Cariofileno	10,713	0,45	Borneol	8,735	0,03	No
11	18,926	0,28	No	11,501	0,04	No	9,045	0,19	Linalool
12	19,243	0,37	Eremofileno	14,403	0,07	Tridecano	9,213	0,03	No
13	19,424	0,26	No	17,149	80,28	Eugenol	10,267	0,06	Alcanfor
14	19,799	2,13	β -Elemene	17,976	12,44	Cariofileno	10,719	0,89	Borneol
15	19,967	0,07	No	18,312	0,14	No	16,955	45,15	Eugenol
16	20,141	0,16	No	18,616	0,92	α -Cariofileno	17,433	23,11	(+)-Aromadendreno + β -Elemene
17	20,296	0,21	No	19,243	0,29	α -Guaiano	18,118	20,15	Cariofileno
18	20,768	0,87	α -Elemol	19,424	0,24	No	18,338	0,19	No
19	21,783	0,76	No	19,773	1,55	β -Elemene	18,635	1,39	α -Cariofileno
20	22,894	0,13	No	20,128	0,13	No	18,894	0,22	No
21	23,017	0,05	β -Cubebeno	20,277	0,05	No	19,236	0,52	Eremofileno
22	23,450	0,28	No	20,755	0,65	Elemol + Hedi-cariol	19,430	0,53	No
23				19,844	2,15	β -Elemene + Eremofileno			
24				19,980	0,04	No			
25				20,122	0,08	No			
26				20,264	0,05	No			
27				20,755	0,71	α -Elemol			
28				21,401	0,06	No			
29				23,934	0,27	Óxido Cariofileno			
30				25,808	0,03	No			
31				30,164	0,04	9,17Octadecadi-enal, (Z)-			

Pk #: picos arrojados en el cromatograma; TR: Tiempo de Retención de cada metabolito; No: no identificado con la base de datos utilizada.

secundario mayoritario el Eugenol, con 61,78%, para los aceites esenciales de *O. basilicum*, colectados en los tres municipios, objetos de estudio. Similares resultados encontraron Özcan & Chalchat (2002) y Dev *et al.* (2011), mientras que Ismail (2006), Hussain *et al.* (2008) y Hanif *et al.* (2010) hallaron, como metabolito mayoritario, en esta misma especie vegetal, el linalol.

El aceite esencial de albahaca procedente de Sincelejo y de La Unión presentaron otros compuestos, como el eremofleno, mientras que el aceite esencial procedente de muestras de Sampués presentó al isómero guaieno. Además, el aceite esencial de las plantas recolectadas en Sincelejo contiene los compuestos hidicariol, β -cubebeno y γ -cadineno, mientras que el aceite esencial de las muestras recolectadas en La Unión no presentó ninguno de estos metabolitos y el de Sampués, solo contenía hidicariol. Es de resaltar que solo el aceite esencial obtenido de las plantas de La Unión contenía aromadendreno.

Las diferencias químicas encontradas en los aceites esenciales de esta especie vegetal influenciaron, de una u otra manera, el efecto contra el hongo en estudio, resultado que fue muy satisfactorio, por su potencial dentro de un manejo integrado de *C. gloeosporioides*, en el cultivo del ñame. Estas diferencias químicas y su potencial inhibitorio, posiblemente, se deben a las diferentes condiciones de los ecosistemas, de donde fueron recolectadas las muestras. Los factores climáticos, como el régimen de precipitaciones, puede alterar el rendimiento en la producción de eugenol, presente en el aceite esencial de albahaca. Al comparar la concentración de eugenol encontrada en los aceites esenciales en cada uno de los tres ecotipos y el régimen de precipitación en las subregiones de colecta, se encontró que son variables inversamente proporcionales, puesto que en las muestras procedentes del municipio de La Unión la concentración de eugenol fue de 45,15%, con una precipitación promedio anual de 2.300mm; en las de Sincelejo, la concentración de este aceite fue de 75,44%, con una precipitación promedio anual de 1.500mm y en las del municipio de Sampués, la concentración de eugenol fue de 80,28%, con una precipitación promedio anual de 990mm. Esto indica, posiblemente, que la producción de eugenol es más eficiente cuando los regímenes de precipitaciones son bajos y, por consiguiente, la planta es sometida a estrés hídrico; caso contrario ocurre cuando la planta se halla en ecosistema, en donde el volumen de precipitación es más alto, produciendo menor cantidad de eugenol.

Los aceites esenciales evaluados mostraron una bioactividad importante contra *C. gloeosporioides*, con potencial para ser evaluados *in vivo*. Cabe resaltar que durante los 8 días de la prueba antagónica solo se realizó una aplicación de los tratamientos, por lo cual, se recomienda, a posteriores investiga-

ciones, realizar dos o tres aplicaciones durante este mismo periodo, esperando un efecto antagónico, en corto tiempo, contra este fitopatógeno. Por lo tanto, la importancia de los problemas fitosanitarios demanda un cambio urgente de manejo agrícola, por lo que es necesario desarrollar nuevas alternativas, que coadyuven al desarrollo agrosostenible del ambiente. Esta problemática es posible solucionarla, a través de un manejo integrado de las enfermedades; es allí, donde la agroecología juega un rol importante, por propiciar el equilibrio entre los humanos y la naturaleza, adoptando un sistema de producción, que permita mejorar la calidad de los suelos y obtener productos limpios, para el consumo humano.

Agradecimientos: A los integrantes del grupo de investigación Bioprospección Agropecuaria de la Universidad de Sucre. **Conflicto de intereses:** Este manuscrito es original y fue preparado, revisado con la participación de todos los autores, quienes declaramos que no existe conflicto de intereses que ponga en riesgo la validez de los resultados del mismo. **Financiación:** Este trabajo fue financiado por el grupo de investigación Bioprospección Agropecuaria de la Universidad de Sucre.

BIBLIOGRAFÍA

1. ADURAMIGBA, O.; ASIEDU, R.; ODEBODE, C. 2008. Reaction of *Dioscorea alata* (water yam) to anthracnose disease in Nigeria. J. Food Agric. Environ. 6:248-252.
2. AFANADOR, L.; MINZ, D.; MAYMOND, M.; FREEMAN, S. 2003. Characterization of *Colletotrichum* isolates from Tamarillo, Passiflora, y Mango in Colombia and identification of a unique species of the genus. Phytopathology. (USA) 93(5):579-587.
3. AGUILERA, M. 2005. La economía del departamento de Sucre: ganadería y sector público. Banco de República de Colombia y centros de estudios económicos regionales (CEER). Cartagena. p.18-23.
4. AGUILERA, M. 2013. Montes de María: una subregión de economía campesina y empresarial. Banco de República de Colombia y centros de estudios económicos regionales (CEER). Cartagena. p.20-21.
5. ALZATE, D.; MIER, G.; AFANADOR, L.; DURANGO, D.; GARCÍA, C. 2009. Evaluación de la fitotoxicidad y la actividad antifúngica contra *Colletotrichum acutatum* de los aceites esenciales de tomillo (*Thymus vulgaris*), limoncillo (*Cymbopogon citratus*), y sus componentes mayoritarios. Vitae. (Colombia). 16(1):116-125.

6. BAKKALLI, F.; AVERBECK, S.; AVERBECK, D.; IDAOMAR, M. 2008 Biological Effects of Essential Oils-a Review. Food Chem. Toxicol. (Inglaterra). 46(2):446-475.
7. BELTRÁN, C.; CANTILLO, P.; VIVAS, M. 2013. Actividad antibacteriana de los aceites obtenidos de *Ocimum basilicum* L. var. *cinammom*, *O. album*, *O. thyriflorum*, para uso potencial en fitocosmética. Investig. Andina. (Colombia). 15(27):798-810.
8. CAMPO, O. 2011. Manejo integrado de la antracnosis (*Colletotrichum* spp.) en ñame (*Dioscorea alata*), mediante el uso de alternativas para reducir el inóculo primario, la dispersión y el establecimiento del patógeno. Informe final 2008-2011. Facultad de Ciencias Agrícolas de la Universidad de Córdoba, Colombia.
9. CÁSERES, A. 1993. Plantas de uso medicinal en Guatemala. Editorial Universidad San Carlos (Ciudad de Guatemala). 402p.
10. DELGADO, E.; VÁSQUEZ, S. 2010. Control biológico de la Antracnosis causada por *Colletotrichum gloeosporioides* (Penz. y Sacc.) en Tomate de Árbol (*Solanum betaceum* Cav.) mediante hongos endófitos antagonistas. La Granja. (Ecuador). 11(1):36-43.
11. DEV, N.; DAS, K.; HOSSAIN, A.; RAHMAN, M. 2011. Chemical compositions of different extracts of *Ocimum basilicum* leaves. J. Sci. Res. (Bangladesh). 3(1):197-206.
12. FONNEGRA, R. 2007. Plantas medicinales aprobadas en Colombia. 2. ed. Medellín: Editorial Universidad de Antioquia. (Colombia). 368p.
13. GAÑÁN, L.; ÁLVAREZ, E.; CASTAÑO-ZAPATA, J. 2015. Identificación genética de aislamientos de *Colletotrichum* spp. causantes de antracnosis en frutos de aguacate, banano, mango y tomate de árbol. Rev. Acad. Colomb. Cienc. Ex. Fis. Nat. 39(152):339-347.
14. GRANADOS, C.; YÁÑEZ, X.; SANTAFÉ, G. 2012. Evaluación de la actividad antioxidante del aceite esencial foliar de *Calycolpus moritzianus* y *Minthostachys mollis* de Norte de Santander. Bistua. (Colombia). 10(1):12-23.
15. GUO, Z.; XING, R.; LIU, S.; ZHONG, Z.; JI, X.; WANG, L.; LI, P. 2008. The influence of molecular weight of quaternized chitosan on antifungal activity. Carbohydr. Polym. (Reino Unido). 71(4):694-697.
16. HANIF, A.M.; AL-MASKARI, Y.M.; AL-MASKARI, A.; AL-SHUKAILI, A.; AL-MASKARI, Y.A.; AL-SABAHI, N.J. 2010. Essential oil composition, antimicrobial and antioxidant activities of unexplored Omani basil. J. Med. Plants Res. (Nigeria). 5(5):751-757.
17. HUSSAIN, A.; ANWAR, F.; HUSSAIN, S.; PRZYBYLSKI, R. 2008. Chemical composition, antioxidant and antimicrobial activities of basil (*Ocimum basilicum*) essential oils depends on seasonal variations. Food Chem. (Reino Unido). 108(3):986-995.
18. ISMAIL, M. 2006. Central properties and chemical composition of *Ocimum basilicum* essential oil. Pharm. Biol. (USA). 44(8):619-626.
19. KIM, M.; LEE, H.; KIM, Y.; CHUNG, G.; KIM, H.; LIM, P.; SHIN, Y. 1997. Antianaphylactic properties of eugenol. Pharmacol. Res. (Italia). 36(6):475-80.
20. LAEKEMAN, M.; VAN HOOFF, H.; VANDEN BERGHE, A.; HERMAN, G.; VLIETINCK, J. 1990. Eugenol a valuable compound for *in vitro* experimental research and worthwhile for further *in vivo* investigation. Phytother. Res. (USA). 4(3):90-96.
21. MÉNDEZ, Y.; PALENCIA, J.; HERNÁNDEZ, K.; HERNÁNDEZ, E.; BELTRÁN, J. 2013. Reacción de genotipos de ñame (*Dioscorea* spp) a la antracnosis (*Colletotrichum gloeosporioides*). Tema Agrarios. (Colombia). 18(1):34-40.
22. MENDOZA, C.; MORENO, C.; WEIL, M.; ELANGO, F. 2007. Evaluación del efecto de extractos vegetales sobre el crecimiento *in vitro* de *Phytophthora palmivora* Bult y *Colletotrichum gloeosporioides* (Penz) Penz. & Sacc. Tierra Trop. (USA). 3(1):81-89.
23. ÖZCAN, M.; CHALCHAT, C. 2002. Essential oil composition of *Ocimum basilicum* L. and *Ocimum minimum* L. in Turkey. Czech J. of food Sc. (República Checa). 20(6):223-228.
24. PÉREZ, A.; CHAMORRO, L.; VITOLA, D.; HERNÁNDEZ, J. 2017. Actividad antifúngica de *Cymbopogon citratus* contra *Colletotrichum gloeosporioides*. Agron. Mesoam. (Costa Rica). 28(2):465-475.
25. PÉREZ, A.; ROJAS, J.; CHAMORRO, L.; PÉREZ, K. 2011. Evaluación *in vitro* de actividad inhibitoria de extractos vegetales sobre cepas de hongos del géne-

- ro *Colletotrichum* sp. Acta Agronómica (Colombia). 60(2):158-164.
26. PINO, O.; SÁNCHEZ, Y.; ROJAS, M.M.; ABREU, Y.; CORRREA, T.M. 2012. Composición química y actividad antibacteriana del aceite esencial de *Pimpinella anisum* L. Rev. Protección Veg. (Cuba). 27:181-187.
27. PINZÓN, Y.; BUSTAMANTE, S.; BUITRAGO, G. 2013. Diagnóstico molecular diferencial de *Colletotrichum gloeosporioides* y *Fusarium oxysporum* en ñame (*Dioscorea* sp.). Rev. Col. Biotecn. (Colombia). 15(1):52-60.
28. REINA, Y. 2012. El cultivo del ñame en el caribe colombiano. Centro de Estudios Económicos Regionales (CEER)-Cartagena (Ed.). Documento de trabajo sobre economía regional. 168(2):1-34.
29. SAM, O.; DE LA LUZ, M.; BARROSO, L. 2002. Caracterización anatómica de las hojas de la albahaca blanca (*Ocimum basilicum* L.). Rev. Cultivos Tropicales. (Cuba). 23(2):39-42.
30. STATPOINT TECHNOLOGIES, Inc. 2010. Statgraphics® Centurion XVI.I versión 16.1.18. disponible URL: www.STATGRAPHICS.com.
31. VITOLA, D.; PÉREZ, A. 2016. Bioactividad de extracto de *Annona muricata* y aceites esenciales de *Citrus aurantium* contra *Phytophthora cinnamomi*. Recia. (Colombia). 8(Supl):325-334.

Recibido: Agosto 22 de 2017

Aceptado: Mayo 24 de 2018

Cómo citar:

Pérez Cordero, A.; Vitola Romero, D.; Chamorro Anaya, L. 2018. Actividad del aceite esencial de albahaca (*Ocimum basilicum*) contra *Colletotrichum gloeosporioides* de ñame (*Dioscorea alata*). Rev. U.D.C.A Act. & Div. Cient. 21(1): 99-108. DOI:10.31910/rudca.v21.n1.2018.667