

**DETERMINACION DEL AGENTE CAUSANTE DE LA MANCHA CENIZA DEL  
MOTILON SILVESTRE (*Freziera canescens*), EN EL DEPARTAMENTO DE  
NARIÑO**

**DETERMINATION OF THE CAUSAL AGENT OF THE ASH SPOT OF THE  
*Freziera canescens*. IN NARIÑO DEPARTMENT**

**María Fernanda Vallejo Bravo<sup>1</sup>**

**Adilson Yair Prado Lara<sup>1</sup>**

**Carlos Betancourth García<sup>2</sup>**

**RESUMEN**

En los corregimientos de San Fernando, La Laguna y Daza (Pasto), ubicados a una altura entre los 2600 y 3000 msnm. se observó una mancha foliar afectando al motilón silvestre (*Freziera canescens*); caracterizada por tener una forma circular con centro blanco, puntos negros y un halo necrótico que se extiende en el área foliar ocasionando con el tiempo un color rojizo, en su etapa final se torna de color café y causa defoliación del árbol. Las observaciones de campo indican que la enfermedad está ampliamente distribuida. Esta situación es preocupante, puesto que la especie proporciona hábitat para la avifauna, y aporta en regeneración natural para cobertura vegetal, que contribuye a la protección de fuentes hídricas por encontrarse distribuida en los ecosistemas altos andinos del Municipio de Pasto, su madera es muy utilizada por los habitantes de esta zona para construcción, postes y como leña, además son especies que capturan carbono; y presentan hongos formadores de micorrizas arbusculares. El objetivo de este trabajo fue determinar el agente causante de la enfermedad; para ello se recolectaron muestras de tejidos necróticos presentes en la hojas de las plantas afectadas en campo, se realizaron los correspondientes

---

<sup>1</sup> Estudiantes Tesistas. Trabajo de grado presentado como requisito parcial para optar el título de Ingeniero Agroforestal. Universidad de Nariño. Facultad de Ciencias Agrícolas. Programa de Ingeniería Agroforestal. e-mail: [mafevalle11@hotmail.com](mailto:mafevalle11@hotmail.com) – [pradoyes2002@yahoo.com](mailto:pradoyes2002@yahoo.com)

<sup>2</sup> Ingeniero Agrónomo. M.Sc. Docente Facultad de Ciencias Agrícolas. Universidad de Nariño.

cultivos en el Laboratorio de Microbiología de la Universidad de Nariño, lográndose aislar dos colonias, provenientes de hojas afectadas, la primera se caracterizó por ser algodonosa de color blanco, con centro color amarillo o salmón y envés negro, en el centro con halos amarillo y blanco al extremo, y la segunda de aspecto algodonoso, de color blanco con centro gris, en observaciones al microscopio, también se observaron picnidios, con conidias alargadas y delgadas, estructuras que corresponden al género *Septoria*. Las pruebas de patogenicidad, con plantas de motilón de siete meses de edad, a una concentración de  $1 \times 10^5$  conidias/ml<sup>-1</sup>, permitieron la recuperación de síntomas similares a los observados en campo, lo que comprueba que *Septoria sp.* es el causante de viruela o mancha ceniza del motilón.

**Palabras claves:** Etiología, viruela, *Septoria sp.*

#### ABSTRACT

In La Laguna and Daza small towns Pasto – municipality, placed from 2600 to 2800 masl. on *Freziera canescens* have been appearing alterations characterized by circular foliar spots with a white center, black eminent points and a necrotic halo that spreads over the whole foliar area causing with time a reddish color, in its final stage turns into a brown color and later the tree defoliation. Field observations indicate a wide distribution of the disease. This is a difficult situation, because the specie provides bird fauna habitat and contributes to the natural regeneration for plant coverage that contributes to the water sources protection for being distributed in the high Andean ecosystems of Pasto municipality, its wood is very used for construction, and as fuelwood by the zone inhabitants, in addition they are species that capture carbon and represent forming fungi Arbuscular mycorrhizae. The objective of this investigation was to determine the causal agent of the disease; for it, samples of necrotic tissues present in the affected plants leaves in field, were collected. The corresponding cultures were realized in the microbiology laboratory of the Nariño University, achieving to isolate two colonies, the first one was characterized by being cottony of white color with yellow or salmon – pink center and black back, in the center

with yellow haloes and white at the edge, and the second one of white color and gray center and cottony aspect. Also at microscope observations were found pycnidiums, with thin and elongated conidias, structures characteristics of *Septoria* genus. The pathogenicity test, with plants of seven months of age, to a concentration of  $1 \times 10^5$  conidias/ml<sup>-1</sup>, they allowed the recovery of similar field symptoms, which it verifies that *Septoria s.* is the motilón ash spot causal agent.

**Key Words:** Etiology, ash spot, *Septoria sp.*

## INTRODUCCIÓN

El Motilón silvestre es una especie forestal que pertenece a la Clase Dicotiledóneas, Orden Theales, Familia Theaceae. El género *Freziera* presenta ramas en zig-zag con abundantes tricomas color café o dorado, hojas alternas, elíptica o lanceolada de 10 a 20cm de longitud, borde liso o dentado, base cuneada y ápice acuminado, envés aterciopelado, haz glabro de color verde. Flores solitarias o en fascículos axilares, 2 brácteas basales sepaloides. Sépalos con margen ciliada, fruto baya con sépalos persistentes. Es un árbol que mide entre 6 a 15m de altura y un D.A.P. entre 40 y 50 cm. (Mendoza y Ramírez, 2000; Peñafiel y Unigarro, 2006).

Especies leñosas como el motilón silvestre (*Freziera sp*) logran establecerse por regeneración natural en trópicos de altura; en el Departamento de Nariño, por ejemplo, han sido utilizadas por las comunidades rurales, durante muchos años bajo diferentes modalidades como: material dendroenergético, delimitación de linderos, protección de fuentes hídricas y construcción. (Peñafiel y Unigarro, 2006). Últimamente ha tomado una especial importancia, el uso de esta especie forestal asociada a otras especies como: Mayo o Siete Cueros *Tibuichina sp.*, Amarillo *Nectandra sp.*, Arrayán *Myrtus sp.*, Motilón Dulce *Hyeronima columbiensis*, Cancho *Brumelia sp.*, y Encino *Weinmannia pubescens.*, su fruto sirve como alimento a la avifauna, su follaje es utilizado en la parte medicinal, convirtiéndose así en una especie de importancia ambiental y ecológica (Peñafiel y Unigarro, 2006).

Cabrera y Mosquera 2008, realizaron estudios sobre estimar la cantidad biomasa aérea y carbono presente en árboles de motilón silvestre *f.canescens* dispersos en potreros.

Según Castelblanco y Palacios 2008, el estudio de las especies *f.canescens* y *f.suberosa*, pertenecientes al trópico de altura permitieron obtener las bases en cuanto a germinación, emergencia y viabilidad de estas semillas y ponen en evidencia el poco interés que existe en el estudio de especies nativas, ya que no existen suficientes ensayos que proporcionan parámetros de comparación.

Se encontró infección de hongos formadores de micorrizas arbusculares (HMA) en árboles del bosque secundario, árboles dispersos en potrero y linderos; los géneros identificados son: *Glomus*, *Acaulospora* y *Gigaspora*. (Ordoñez, *et al.*2009).

Muñoz (2008), identificó los siguientes géneros: *Glomus*, *Acaulospora* y *Gigaspora*, el género *Glomus* se presenta en la rizósfera de todas las especies de *Freziera* y en cada una de las modalidades de crecimiento, al igual que el género *Acaulospora*. El género *Gigaspora* se encontró en bosque secundario asociadas a las especies *F. candicans* y *F. canescens*; en árboles dispersos en potrero se encontró en *F. reticulata* y *F. nervosa* y en lindero se presentó en *F. canescens* y *F. nervosa*.

Sin embargo, los estudios orientados para conocer lo relacionado a la parte sanitaria no se han abordado.

En el Departamento de Nariño, el mayor problema que presenta *F. canescens*, es la disminución de sus individuos debido a problemas fitosanitarios que atacan las diferentes partes del árbol presentando síntomas como: manchas foliares, defoliación, secamiento, como los más visibles, muchos de los cuales son hasta el momento de etiología desconocida, ya que no se han desarrollado investigaciones para su determinación y control.

La presente investigación estuvo encaminada a determinar el agente causante de la enfermedad conocida por los agricultores como mancha ceniza, para lo cual se desarrollaron trabajos tanto en campo como en laboratorio, utilizando herramientas tecnológicas que permitieron cumplir con el objetivo de la investigación, describiendo los síntomas y la incidencia en esta zona; ofreciendo la posibilidad de hacer un aporte al conocimiento del estado sanitario de *F. canescens*.

## MATERIALES Y MÉTODOS

EL trabajo se realizó en la Universidad de Nariño, con una altura de 2488 msnm, latitud 1° 14` 13`` Norte, longitud 77° 17`7 Oeste, en condiciones de laboratorio con una temperatura promedio de 14°C y una humedad relativa de 70%; e invernadero con una temperatura promedio de 18°C.

**Recolección de muestras** Las muestras de hojas se recolectaron en el Centro Ambiental Chimayoy, que se encuentra ubicado a 4 km de la ciudad de Pasto, a una altura de 2860 msnm con una temperatura de 12°C, con coordenadas 1°15' de latitud norte y 77°20' de longitud oeste Greenwich. Presenta un relieve ondulado, los suelos están formados a partir de cenizas volcánicas, el área donde se encuentra distribuida la especie Motilón silvestre, es de 10 ha. (Agenda Ambiental Municipio de Pasto 2004-2012 CORPONARIÑO, Municipio de Pasto, SIGAM. Pasto ).

Las muestras fueron tomadas de ejemplares que presentaban gran cantidad de hojas amarillas con manchas caracterizadas por tener una forma circular con centro blanco, puntos negros y un halo necrótico que se extiende en el área foliar ocasionando un color rojizo, en su etapa final produce un color café que progresa a una defoliación del árbol, se envolvieron cuidadosamente en papel periódico, se rotularon con los datos de recolección como: fecha, parte del árbol, tipo de síntoma y zona de recolección, se almacenaron en bolsas plásticas y se llevaron al Laboratorio de Microbiología de la Universidad de Nariño

**Determinación de incidencia** en el Centro Ambiental Chimayoy, en cada sitio muestreado se realizaron recorridos en zig – zag. Para determinar el porcentaje de incidencia, se utilizó la fórmula de Van DerPlank, 1963.

$$\% \text{ Incidencia} = \frac{\text{Número de plantas mustreadas}}{\text{Número de plantas afectadas}} \times 100$$

El área total, en la cual se encuentra distribuida la especie es de 10 ha, de las que se tomó una planta cada 25 m, en total fueron 220 plantas muestreadas.

**Aislamiento** las muestras se cortaron en trozos pequeños, de 0.5cm de longitud, teniendo en cuenta en dejar parte sana y parte enferma, se desinfectaron en hipoclorito de sodio al 3% y se enjuagaron en agua destilada estéril durante 1 minuto cada vez, luego se colocaron sobre papel absorbente para retirar el exceso de agua.

Después de esto se procedió a realizar la siembra en cajas de petri con PDA, con ayuda de una pinza estéril, en presencia de mechero y en cámara de flujo laminar tipo I para evitar la contaminación y se realizó la incubación a 20°C. (Agrios, 2001).

**Purificación** cuando se observó la aparición de las primeras colonias, se procedió a repicar cada una de ellas en el mismo medio de cultivo para realizar la purificación (Agrios, 2001).

**Identificación** a partir de las colonias en PDA, después de purificarlas, se tomó una parte de micelio, con asas, previamente esterilizadas al mechero, se depositaron en porta objetos, a los cuales se les había adicionado una gota de azul de lactofenol; y se procedió a realizar la observación en el microscopio con el objetivo de 40X, para así describir sus estructuras y poder identificarlo.

A partir del tejido, se realizó también, un montaje tomando directamente tejido vegetal afectado, para ello se utilizó un Micrótopo de marca Olympus del Laboratorio de Fisiología Animal de la Universidad de Nariño, el procedimiento se realizó de la siguiente manera:

En primer lugar se derritió parafina en una estufa hasta quedar líquida, se llevó a moldes plásticos de forma cuadrada, se introdujo el tejido de 0.5mm y finalmente se selló con anillos propios para formar el molde; llevándolo posteriormente a la nevera durante 15 minutos.

Antes de iniciar el proceso de corte (a 10 micras), se tomó el molde, se quitó el anillo y se retiró la parafina en exceso, y se montó al micrótopo, una vez apareció el tejido, se llevó a baño de flotación, con el fin de que la parafina que se encontraba en el tejido se derrita y éste se expanda (Siles, 2002). Finalmente, se tomó el tejido en una lámina portaobjetos y se procedió a observar al microscopio con el objetivo de 40 X (Siles, 2002).

Se usaron los criterios taxonómicos propuestos por (Alexopoulos, *et al.* 1996; Sañudo *et al.* 2001), donde se tuvo en cuenta la presencia del cuerpo del hongo (micelio) y estructuras reproductivas (esporas y cuerpos fructíferos).

## **PRUEBAS DE PATOGENICIDAD**

**Material vegetal** la investigación se realizó con 150 plántulas producidas por regeneración natural, utilizando sustrato natural extraído del sitio de recolección en campo, se embolsaron en el vivero de la granja Experimental Botana de la Universidad de Nariño, ubicada en el municipio de pasto, a una altura de 2820 msnm, con una temperatura media anual de 12°C y una precipitación media anual de 694 mm (IDEAM, 2002). Se trasladaron al invernadero de la Universidad de Nariño, a los 8 meses de edad con una altura de 20cm. Para evaluar la patogenicidad de los aislamientos.

**Inóculo** obtenidas las colonias puras, se realizó un lavado micelial de cada cepa contenida en una caja Petri, para la obtención del inóculo, que consistió en adicionar 10ml de agua destilada a las colonias, frotando con un policia de vidrio, evitando la ruptura del medio de cultivo, repitiendo esta operación hasta homogenizar la solución, se procedió a filtrar y a mezclar en 180ml de agua destilada, Se empleó como inóculo suspensiones acuosas de conidias a partir de placas esporuladas. La concentración a la que se ajustó la suspensión fue de  $1 \times 10^5$  conidias/ml (Eyal *et al.*, 1987).

**Inoculación** la aplicación de los 200 ml de inóculo se realizó mediante aspersión, utilizando 5 ml de inóculo en cada planta. Se inocularon 30 plantas, por cada cepa y se dejaron 10 plantas testigo.

Tras la inoculación, las plantas, se mantuvieron durante 15 días, en un ambiente saturado de humedad al interior de bolsas de plástico cerradas, a una temperatura entre los 18 y 30°C, para facilitar los procesos de desarrollo de la enfermedad.

**Evaluación de los síntomas** semanalmente se evaluaron los síntomas en cada planta inoculada, observando la apariencia de la hoja en comparación con el testigo.

## **INCIDENCIA EN INVERNADERO**

Para determinar el porcentaje de incidencia en invernadero, se utilizó la fórmula de Van Der Plank, (1963).

$$\% \text{ Incidencia} = \frac{\text{Número de plantas con síntomas}}{\text{Número de plantas inoculadas}} \times 100$$

## **Reislamiento**

Una vez reproducidos los síntomas en condiciones controladas, se hizo reislamiento del patógeno para su posterior identificación y cumplimiento de los postulados de Koch (Castaño, 1998).

## RESULTADOS Y DISCUSIÓN

### **Incidencia en campo**

El porcentaje de incidencia en promedio, de la enfermedad se estima en un 95% del área muestreada. La mancha negra es una necrosis foliar ampliamente distribuida en el motilón silvestre, lo que corresponde con la gran distribución de la enfermedad.

En todos los lugares visitados, se pudieron observar plantas severamente afectadas por la enfermedad. Los ejemplares afectados no presentan una distribución homogénea en campo, esto puede ser atribuido a la diferencia de susceptibilidad entre plantas. La elevada incidencia y severidad de la enfermedad podría estar relacionada con las intensas lluvias, ya que la lluvia es el principal medio de diseminación del inóculo de los hongos causantes de necrosis foliares (AGRIOS, 1998). Esta circunstancia ha quedado puesta de manifiesto por la elevada incidencia que presentó este tipo de enfermedad.

Las plantas de motilón silvestre observadas en el Centro Ambiental Chimayoy presentaban, en general, defoliación, un alto número de hojas cloróticas con manchas, hojas verdes con lesiones, presentando una mancha de forma circular de color blanco, con puntos negros en toda la superficie.

En una misma zona se podía encontrar plantas de motilón silvestre severamente afectadas y próximas a ellas otras plantas que sólo tenían algunas hojas afectadas. Las lesiones que presentaban las hojas verdes tenían tamaños que oscilaban entre 1- 4 mm de diámetro, éstas comenzaban siendo pequeños puntos rojos que, al ir evolucionando la enfermedad, aumentaban en tamaño y se volvían de color negro con el centro grisáceo y rodeadas por un halo rojizo. Estas manchas de contornos irregulares se encontraban repartidas por toda la superficie foliar y afectaban tanto la haz como el envés. La figura 1, indican como la enfermedad está ampliamente distribuida en campo.



Figura. 2. Plantas de motilón severamente afectadas, tanto la haz como el envés. Comienzo de la defoliación, Síntomas en campo.

Las manchas negras sólo se observaban en las hojas del motilón silvestre, mientras que otras especies acompañantes, como encinos, fragua, alisos, y otros matorrales, no mostraban este tipo de síntoma. Esto es debido a la posible especificidad de huésped que muestran las especies del género *Septoria*, aunque esta especificidad todavía no ha sido bien estudiada.

La mancha negra es una necrosis foliar ampliamente distribuida también en los madroños de Andalucía, España, lo que se corresponde con la amplia distribución de la enfermedad. En esta especie forestal. Las manchas negras sólo se observaban en las hojas de los madroños, mientras que otras especies acompañantes, como encinas, alcornoques, jaras y otros matorrales, no mostraban este tipo de síntoma. Esto es debido a la posible especificidad de huésped que muestran las especies del género *Septoria* (Romero y Trapero, 1999).

## Aislamiento y purificación

Después de efectuada la siembra, se realizaron las observaciones durante ocho días, periodo en el cual, aparecieron las primeras colonias del patógeno.

Cinco días más tarde, las colonias habían crecido y tenían un diámetro de 3 a 4 cm y se reprodujeron por medio de repiques de cada una de las colonias, en el mismo medio de cultivo, para su purificación.

Se lograron aislar dos tipos de colonias fúngicas, caracterizada la primera por ser algodonosa de color blanco, con centro color amarillo o salmón y envés negro en el centro con halos amarillo y blanco al extremo, el micelio forma anillo alrededor y la segunda de aspecto algodonoso, de color blanco con centro gris, se observó un crecimiento radial; su envés es de color crema con manchas negras y borde blanco, el micelio en forma estrella, tal como se muestra en la figura 2.

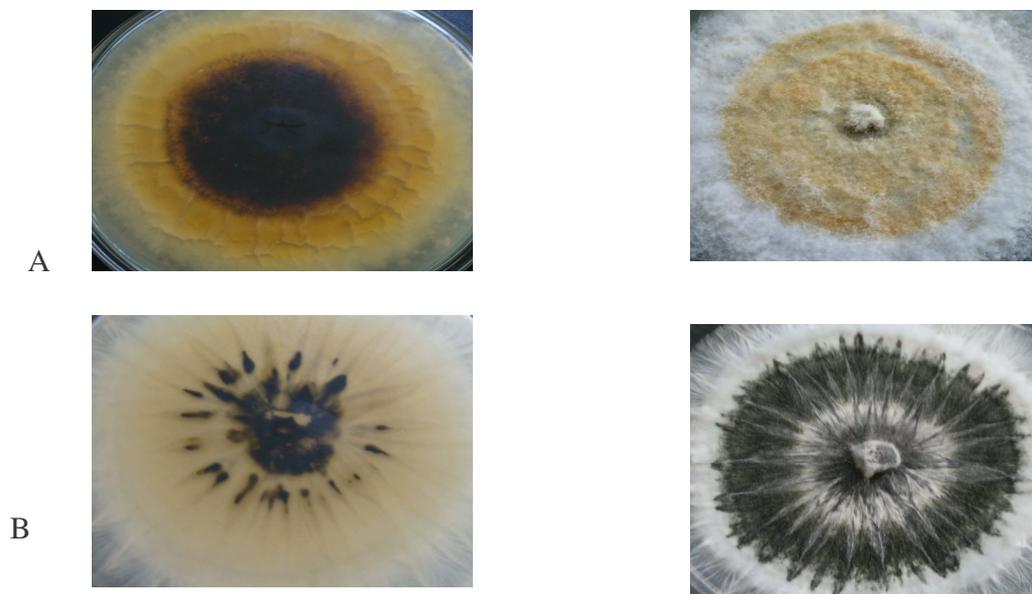


Figura. 2 Características macroscópicas de los aislamientos. Colonias de los aislados, creciendo en PDA. Se puede observar la alta presencia de micelio blanco algodonoso.

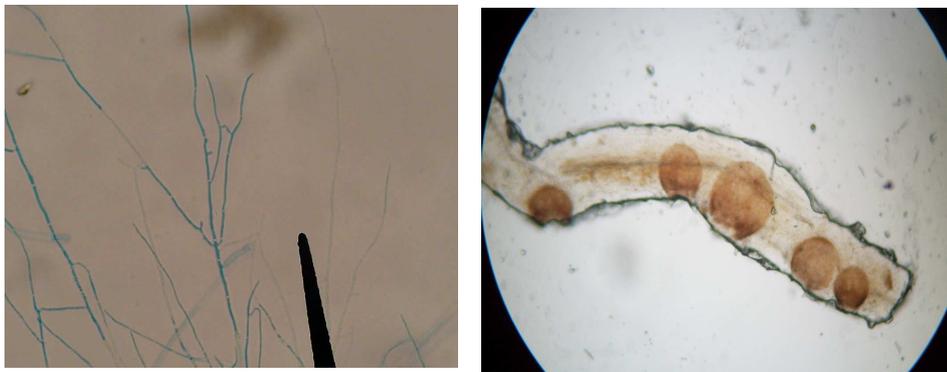
A. Primer aislamiento micelio de color blanco, con centro color amarillo o salmón.

B. Segundo aislamiento crecimiento en anillos intercalados gris- blanco negro-blanco.

Las muestras de hojas, procedentes de las diferentes zonas de estudio. Las colonias tenían formas redondeadas, con bordes lisos o algo irregulares, de color negro entremezclándose con hifas de color blanco algodonosas y con un mayor crecimiento en la dirección vertical que en la horizontal, rompiendo diametralmente el medio en el que crecían.

### Estructura del hongo

Al realizar los montajes microscópicos con azul de lactofenol; en las dos colonias se observaron las mismas estructuras; hifas verticiladas septadas.



A

B

Figura 3. Características microscópicas de los aislados. A primer aislado Se pueden apreciar varias septas transversales en la conidia, B picnidios

Los síntomas característicos de la enfermedad ocasionada por el patógeno *septoria sp.* son: clorosis, caracterizada por tener una forma circular con centro blanco, puntos negros y un halo necrótico que se extiende en el área foliar ocasionando un color rojizo, en su etapa final es de color café que causa defoliación del árbol. Después haber realizado los cortes histológicos, utilizando el micrótopo en la figura 3, se observa la presencia de picnidios con conidias alargadas hialinas, ligeramente curvadas y septadas.

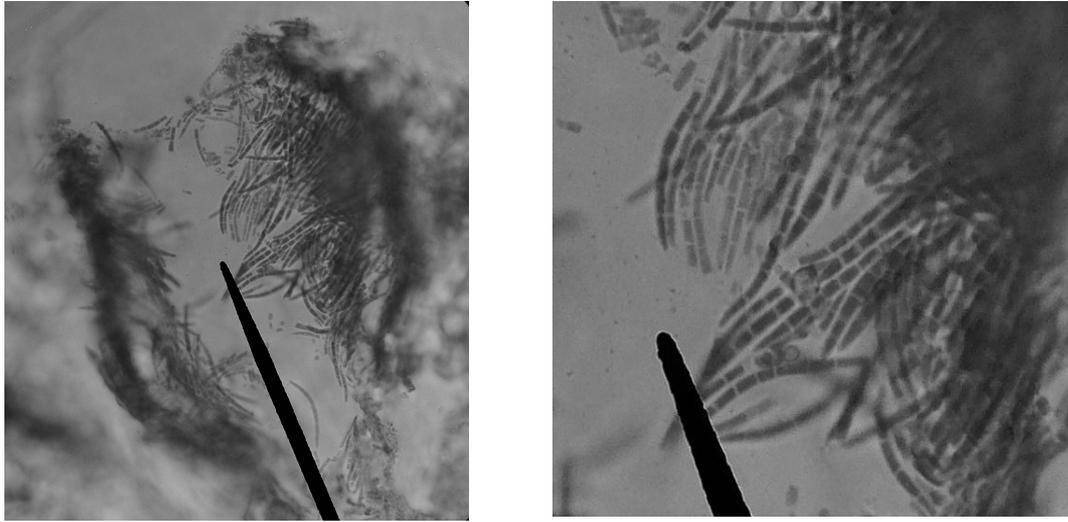


Figura 4 Se observa en la parte externa, las paredes de picnidio, mostrando las conidias, hialinas, alargadas, septadas, curvas. (Fotografía por: V. L. Rodríguez F.)

De acuerdo con las características encontradas en la figura 4, las dos colonias, pertenecen al género *Septoria* el cual presenta picnidios típicos, errupentes, con conidióforos cortos y conidias hialinas, elongadas a filiformes y multiseptadas. Parasito de plantas superiores (Sañudo, *et al.*, 2001). Pertenece a la clase Coelomycetes, Orden Sphaeropsidales, Familia Sphaeropsidaceae. Produce conidias dentro de picnidios, las cuales son alargadas y delgadas, con uno o más septos, generalmente curvadas y siempre hialinas o verdosas (Alexopoulos *et a.*, 1996).

### **Periodo de incubación**

En seis semanas se presentaron los síntomas de la enfermedad mostrando manchas foliares iguales a las observadas en campo.

Las treinta plantas inoculadas por aspersión, presentaron los mismos síntomas, observados en campo. Cabe destacar el largo periodo que transcurrió desde la realización de las inoculaciones hasta que se manifestaron los primeros síntomas. En las plantas inoculadas, la enfermedad inició después de un mes presentando manchas blancas, con un anillo

clorótico y puntos rojizos en el centro, la cual se extiende afectando el tejido total de la hoja, posterior secamiento, defoliación descendente. Cuando la infección avanzó, las manchas no superaban 4 mm de diámetro y eran muy numerosas. En un principio se mostraron blancas luego las manchas eran totalmente negras rodeadas de un halo rojizo, como se muestra en la figura 5.



Figura. 5. Detalle de las manchas necróticas en plantas inoculadas. Hojas cloróticas de plantas inoculadas. Se puede observar que las manchas se encuentran distribuidas por todo el limbo foliar.

La enfermedad avanzó hasta la defoliación de las plantas, que posteriormente presentaban nuevos brotes, generando un desgaste fisiológico y metabólico en la recuperación de tejidos.

**Incidencia en invernadero** El porcentaje de incidencia en promedio, de la enfermedad se estima en un 100 % de las plantas inoculadas.

**Reaislamiento** Se obtuvo el mismo tipo de colonia y las mismas estructuras de *Septoria sp.* en los tejidos afectados de las plantas inoculadas, lo cual permitió confirmar que este hongo es el patógeno causante de la mancha ceniza del motilón silvestre, como ya indicaban las observaciones de campo, llegando así al cumplimiento de los postulados de Koch.

Las características distintivas de la mancha negra descritas sobre las hojas de motilón silvestre, así como las estructuras fúngicas asociadas a las lesiones necróticas, identificadas

como picnidios, y las observaciones macro y microscópicas de las colonias obtenidas a partir de los aislamientos de las lesiones, permitió identificar al agente causal como *Septoria*, especie mitospórica descrita por primera vez en 1847 (MOORE, 1959).

Este trabajo constituye la primera descripción de *Septoria sp.* como patógeno del motilón silvestre *Freziera canescens* en el Departamento de Nariño, Colombia .

## CONCLUSIÓN

El agente causante de la mancha ceniza del motilón silvestre *Freziera canensces*, en el Departamento de Nariño es *Septoria sp*, según la metodología planteada en esta investigación.

## RECOMENDACIONES

Realizar una investigación en las zonas donde se encuentra distribuida la especie, con el fin de buscar e identificar materiales resistentes o tolerantes al ataque de este patógeno.

Continuar trabajos de investigación, encaminados en buscar solución al mayor problema que presenta *Freziera canensces*, que es la disminución de sus individuos debido a problemas fitosanitarios que atacan las diferentes partes del árbol.

Avanzar en el estudio epidemiológico de la enfermedad, en campo.

## BIBLIOGRAFIA

ALEXOPOULOS, C. J, MIMS, C.W. & BLACKWELL M. 1996. Introductory Mycology, John Wiley & Sons Inc., Fourth Edition, 869 p.

Agenda Ambiental Municipio de Pasto CORPONARIÑO, Municipio de Pasto, SIGAM. Pasto.

AGRIOS G. 1998. Fitopatología. Trad. M Guzman. 2ed Mexico, DF, Limusa, 364 p.

AGRIOS, 2001. Fitopatología. México: Limusa, 756 p.

CABRERA A, y MOSQUERA J. 2008. Estimación de la biomasa aérea y captura de carbono en árboles dispersos en potreros con motilón silvestre *Freziera canescens* en el municipio de Pasto. Departamento de Nariño. Tesis Ingeniero Agroforestal Universidad de Nariño, pasto Colombia. 71 p.

CASTAÑO J. 1998. Prácticas de laboratorio de fitopatología. Editores Héctor Barleta y Darlen Matuta, Universidad de Caldas. Manizales, Caldas.103 p.

CASTELBLANCO M, y PALACIOS E. 2008. Evaluación de siete tratamientos pregerminativos en semillas de dos especies de motilón silvestre (*Freziera sp*) en el municipio de Pasto. Departamento de Nariño. Tesis Ingeniero Agroforestal Universidad de Nariño, pasto Colombia. 83 p.

CORPONARIÑO. 2007. Oficina de Intervención y Sustentabilidad Ambiental.

CORPONARIÑO. 2006. PLAN DE LA BIODIVERSIDAD, Departamento de Nariño.

CURTIS, P. 1995. Microtecnia Vegetal. Trillas. México.

EYAL. Z, SCHAREN A. L, PRESCOTT y VAN GINKEL J. M. 1987. Enfermedades del trigo causadas por septoria. Conceptos y métodos relacionados con el manejo de estas enfermedades. México D. F. p. 15.

INSTITUTO DE HIDROLOGIA, METEOROLOGIA Y ESTUDIOS AMBIENTALES. 2002. Reporte técnico estación meteorológica Botana. Pasto, Nariño.

MENDOZA H, y RAMIREZ B. Bernardo. 2000. Plantas con flores de la planada. Instituto de Investigación de Recursos Biológicos. Alexander Bonhumbolt. Fundación para la Educación Superior, Fondo Mundial para la Naturaleza. Guía Ilustrada de Familias y Géneros. Santa Fe de Bogotá. 147 p.

MOORE W.C. 1959. British Parasitic fungi. Cambridge University Press, Cambridge, U.K. 430 p.

MUÑOZ, D. 2008. Identificación de hongos formadores de micorrizas arbusculares (HMA) en cuatro especies de motilón silvestre (*Freziera* sp) en el municipio de Pasto. Departamento de Nariño. Tesis Ingeniero Agroforestal Universidad de Nariño, Pasto Colombia. 65 p.

ORDOÑES H, BALLESTEROS W, LAGOS T. 2008. En memoria Seminario Internacional de Agroforesteria Construyendo el Pensamiento Agroforestal Tropical. Avances en el conocimiento del motilón silvestre (*Freziera* spp H&B), En la cuenca alta del río pasto.

PEÑAFIEL J, y UNIGARRO E. 2006. Determinación de la variabilidad, distribución y manejo del motilón silvestre (*freziera* sp.) en la cuenca alta del río Pasto, municipio de

Pasto. Departamento de Nariño. Tesis ingeniero Agroforestal Universidad de Nariño, pasto Colombia. 92 p.

ROMERO M, TRAPERO CASAS A. 2003. La mancha foliar del madroño (*Arbutus unedo*) causada por *Septoria unedonis* Departamento de Agronomía, ETSIAM, Universidad de Córdoba. España, p 375,392.

SAÑUDO B., ARTEAGA M., VALLEJO W., AREVALO R. y BURBANO 2001. Fundamentos de Micología Agrícola. Universidad de Nariño. San Juan de Pasto Colombia. p. 85.

VANDER PLANK, J.E.1963 Plant disease epidemias and control. New York: Academic Press, p. 110.

MARTÍ P. 2002. Guía de laboratorio uso cortes histológicos. [www.everyoneweb.es/pemarsi/index.aspx?webid=pemarsi&BoomID=B1&KnooppuntID=K461](http://www.everyoneweb.es/pemarsi/index.aspx?webid=pemarsi&BoomID=B1&KnooppuntID=K461) - 196k. 2006. Consultado febrero de 2009.