



Revista Colombiana de Biotecnología

ISSN: 0123-3475

revcbib\_bog@unal.edu.co

Universidad Nacional de Colombia

Colombia

Argüello-Navarro, Adriana Zulay; Madieto Soler, Niccolay; Moreno-Rozo, Laura Yolima  
Cuantificación de bacterias diazótrofes aisladas de suelos cacaoteros (*Theobroma cacao*  
L.), por la técnica de Número Más Probable (NMP)

Revista Colombiana de Biotecnología, vol. XVIII, núm. 2, julio-diciembre, 2016, pp. 40-47

Universidad Nacional de Colombia

Bogotá, Colombia

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=77649147005>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica

Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal

Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto

# Cuantificación de bacterias diazótrofes aisladas de suelos cacaoteros (*Theobroma cacao* L.), por la técnica de Número Más Probable (NMP)

## Quantification of diazotrophs bacteria isolated from cocoa soils (*Theobroma cacao* L.), by the technique of Most Probable Number (MPN)

Adriana Zulay Argüello-Navarro\*, Niccolay Madiedo Soler\*\*, Laura Yolima Moreno-Rozo\*\*\*

DOI: 10.15446/rev.colomb.biote.v18n2.47678

### Resumen

Esta investigación tuvo como objetivo cuantificar bacterias diazótrofes y comparar fisicoquímicamente suelos rizosféricos de tres cacaotales (*Theobroma cacao* L.) del Departamento Norte de Santander, Colombia; para lo cual se caracterizaron, diferenciándose en área cultivada, manejo agronómico y edad del cultivo. A partir de diluciones seriadas de las muestras y empleando la técnica de Número Más Probable (NMP), en medios de cultivo semiselectivos (NFB, JMV, LGI, JNFB) semi-sólidos, se cuantificaron las diazótrofes, evaluando como positivo la formación de una película subsuperficial en el medio contenido en viales sellados; muestras pares se enviaron al laboratorio Bioambiental (UNET) para los análisis fisicoquímicos. Como resultado, las muestras evaluadas mostraron deficiencias en el porcentaje de materia orgánica y elementos como Potasio, Fósforo y Magnesio. Se reportaron estadísticamente diferencias altamente significativas en NMP. La mayor cuantificación de diazótrofes se reportó en la finca Florilandia, que se caracterizó por tener riego por goteo. La mayor cuantificación de diazótrofes se registró en los medios NFB y JMV, demostrándose una mayor presencia de los presuntos géneros *Azospirillum* sp. y *Burkholderia* sp. los cuales son fácilmente aislados de suelos rizosféricos, a diferencia de los géneros *Herbaspirillum* sp. y *Gluconacetobacter* sp. que por su carácter endófito suelen ser menos predominantes en este tipo de muestras. Se concluye además, que las características fisicoquímicas del suelo, la humedad y las relaciones climáticas al momento de la toma de las muestras, condicionan la cantidad de exudados de las raíces y por tanto son factores que condicionaron la presencia de diazótrofes en las muestras.

**Palabras clave:** *Azospirillum*, *Burkholderia*, cacao, rizósfera.

### Abstract

The objective of this research was to quantify diazotrophic bacteria and compare physicochemically rhizospheric soils of three cocoa plantations (*Theobroma cacao* L.) in Norte de Santander Department, Colombia; for which they were characterized, differing in cultivated area, agronomic management and crop age. From serial dilutions of the samples and using the technique of Most Probable Number (MPN), In semisolid culture media (NFB, JMV, LGI, JNFB), the diazotrophs were quantified, evaluating as positive the formation of a subsurface film in the medium contained in sealed vials; equal samples were sent to the Bioambiental laboratory (UNET) for physicochemical analyzes. As a result, the evaluated samples showed deficiencies in the percentage of organic matter and elements such as Potassium, Phosphorus and Magnesium. Statistically highly significant differences in MPN were reported. The highest quantification of diazotrophs was reported in the Florilandia farm, which was characterized by drip irrigation. The highest quantification of diazotrophs was recorded in the media NFB and JMV, demonstrating a greater presence of the presumed genera *Azospirillum* sp. and *Burkholderia* sp. which are easily isolated from rhizospheric soils, unlike the genera *Herbaspirillum* sp. and *Gluconacetobacter* sp. which by

\* MSc. Agronomía. Profesor Ocasional. Departamento Medio Ambiente. Grupo de investigación en Ciencias Biológicas - Majumba. Universidad Francisco de Paula Santander. Cúcuta, Norte de Santander, Colombia. E-mail de correspondencia: adrianaarguello@ufps.edu.co

\*\* Ing. Biotecnológico. Semillero de Investigación en Biotecnología Aplicada - Seiba. Universidad Francisco de Paula Santander. Cúcuta, Norte de Santander, Colombia. E-mail: niccolaymadiedosoler4@gmail.com

\*\*\* Ph.D. En Educación. Profesor Titular. Departamento de Ciencias Básicas. Grupo de investigación en Ciencias Biológicas - Majumba. Universidad Francisco de Paula Santander. Cúcuta, Norte de Santander, Colombia. E-mail: laurayolimamr@ufps.edu.co

their endophytic character tend to be less predominant in this type of samples. It is also concluded that the physicochemical characteristics of the soil, humidity and climatic relationships at the moment of sampling, condition the amount of root exudates and therefore are factors that conditioned the presence of diazotrophs in the samples.

**Keywords:** *Azospirillum*, *Burkholderia*, cocoa, rhizosphere.

**Recibido:** marzo 16 de 2016

**Aprobado:** octubre 22 de 2016

## Introducción

El cacao (*Theobroma cacao* L.), es un árbol nativo de las regiones tropicales húmedas de Suramérica (Motamayor *et al.*, 2002); es un cultivo perenne de cuyos frutos llamados mazorcas, se extraen los granos o semillas que son ricos en nutrientes y grasas que se utilizan para la fabricación de diversos productos agroindustriales, llegando a ser uno de los cultivos de mayor importancia socioeconómica en Colombia, debido a que aporta más de 71 millones de dólares al producto interno bruto del país y genera trabajo para el sostenimiento de más de 24 mil hogares colombianos (Pinzón *et al.*, 2009).

En muchas regiones incluyendo Norte de Santander; dada la necesidad de una mayor producción con el uso de suelos poco fértiles y con altos requerimientos nutricionales para la agricultura, se ha aumentado el uso de fertilizantes químicos con el fin de proveer al suelo de elementos necesarios como Nitrógeno (N), Fósforo (P) y Potasio (K), esenciales para el desarrollo óptimo de las plantas (Uribe *et al.*, 2000); no considerándose, que el uso continuo y cada vez mayor de este tipo de fertilizantes y de otros productos empleados sin la correcta dosificación, da como resultado la acidificación y erosión de los suelos, la alteración de sus propiedades físicas y químicas, y la destrucción de la vida microbiana presente en él, alterando procesos microscópicos que ayudan a mejorar la calidad del suelo y de los cultivos (Rodríguez & López, 2009).

De ahí, que el objeto de esta investigación consistió en cuantificar las poblaciones de bacterias fijadoras de Nitrógeno (diazótrofas), aisladas de muestras compuestas de tres suelos rizosféricos de cacao y compararlos fisicoquímicamente; dado que la actividad microbiana de la rizósfera en gran medida, es responsable del funcionamiento del ecosistema y de la fertilidad de los suelos agrícolas (Jaizme-Vega & Rodríguez-Romero, 2008).

El mejoramiento del desarrollo y nutrición de la planta y el aumento de la tolerancia de los cultivos frente al estrés, son algunos de los beneficios que las bacterias rizosféricas presentes en los cultivos, pueden aportar a la agricultura (Compant *et al.*, 2010). Este tipo de bacterias, aseguran la sostenibilidad de los cultivos contribuyendo a mejorar la calidad del suelo, limitar el aporte de nutrientes e incrementar los rendimientos en producción (Hernández *et al.*, 2006).

Las bacterias diazotrófas son de gran importancia agrícola como intermediarios en el proceso de fijación biológica del nitrógeno, reduciendo el nitrógeno atmosférico no asimilable por las plantas a amonio, ayudando así a suplir carencias de este elemento en los cultivos (Vallejo *et al.*, 2008). El N tiene la capacidad de aumentar la fertilidad del suelo mediante la formación de humus, que posee la facultad de almacenar N, disminuir la pérdida de K, Ca y Mg, y al mismo tiempo mantiene la humedad del suelo, mejorando los procesos biológicos desarrollados en él (Mayz-Figueroa, 2004).

Dado que el crecimiento y la buena producción del cultivo de cacao dependen en gran medida de la existencia de buenas condiciones físicas y químicas del suelo, descriptivamente se realizó la caracterización de los cultivos de cacao seleccionados, mediante previa encuesta realizada a los propietarios; además, y por el método de investigación experimental, se tomaron muestras compuestas de suelo rizosférico para el análisis de las características físicas y nutricionales; y a partir de muestras pares se realizó la cuantificación de diazótrofas por la técnica de número más probable (NMP), la cual da una estimación realista de un organismo estudio, al señalar su presencia o ausencia en las réplicas y en la dilución más alta posible, lo que demuestra en los resultados, el cálculo de la población presente en una muestra (Ranganayaki *et al.*, 2006, Soares *et al.*, 2006).

Con los resultados obtenidos se concluyó que aunque los cultivos se ubican en una misma zona, estos difieren en cuanto a manejo agronómico, nivel de producción, propiedades físicas y químicas de los suelos, reportando condiciones moderadamente aptas para el cultivo, según los requerimientos eco-fisiológicos y de manejo para el cultivo de cacao en Colombia de Rojas y Sacristán (2009); sin embargo estos logran mantenerse dado que el cultivo de cacao tiene una gran adaptabilidad a condiciones adversas (Argüello-Navarro & Moreno-Rozo, 2014). En lo referente a la cuantificación de diazótrofas, estadísticamente se reportan diferencias altamente significativas en los medios de cultivo Nfb y JMV donde crecen presuntivamente los géneros bacterianos *Azospirillum* sp. y *Burkholderia* sp. respectivamente y que son predominantes en la zona de rizósfera. La menor presencia se cuantificó en los medios JNfb y LGI donde crecen presuntivamente los géneros bacterianos de *Herbaspirillum* sp. y *Gluconacetobacter* sp., dado que son de naturaleza más endófitas.

## Materiales y métodos

### Caracterización de los cultivos de cacao

Se elaboró un formato de encuesta la cual se aplicó a los propietarios de los cultivos de cacao de las fincas El Porvenir, Florilandia y Villa antigua, de la Vereda Astilleros, municipio El Zulia, Departamento Norte de Santander, Colombia; sobre el manejo que los cacaotales, edad del cultivo, área sembrada, manejo agronómico, tipo de fertilización, sistema de riego, producción, especies de sombrero, uso anterior de suelo, georreferenciando cada cultivo mediante el uso de GPS Marca Garmin MAP 78s.

### Toma de muestras de suelos cacaoteros

Para la toma de muestras se recorrieron los lotes en zig-zag, seleccionando árboles de cacao al azar que presentaran buen estado fitosanitario y se encontraran cercanos al centro del cultivo. Dentro de cada uno de los tres cultivos, se tomaron tres muestras compuestas de suelo rizosférico para un total de nueve muestras, las cuales se conformaron tomando submuestras (20 por Ha) hasta los 10 cm de profundidad en forma de "V", limpiando previamente la superficie del terreno, teniendo en cuenta que cada submuestra fuera del mismo volumen que las demás y representara la misma sección transversal del volumen del que se tomaba la muestra (una misma profundidad) (Sosa, 2002), estas submuestras se depositaron en un balde limpio y se mezclaron para tomar 1 kg de muestra compuesta, que fue puesta en una bolsa limpia y debidamente rotulada con la información de la muestra.

### Análisis físicos y químicos

Muestras pares de suelo rizosférico se trasladaron hasta el laboratorio Bioambiental de la Universidad Nacional Experimental del Táchira (UNET) para los análisis fisicoquímicos. La textura se determinó por el método del hidrómetro de Bouyoucos (Bouyoucos, 1962); el porcentaje de materia orgánica (MO) se determinó por el método de digestión húmeda de Wakley y Black (Jackson, 1970); Calcio, Magnesio y Potasio con solución de Acetato de amonio y se hizo lectura mediante absorción atómica (Perkin Elmer AAnalyst 100), la conductividad eléctrica se realizó por medio de un conductímetro sobre extracto de suelo. Para la medición del P soluble se utilizó el método de Bray I (Bray y Kurtz, 1945), la cuantificación se llevó a cabo por colorimetría azul de molibdeno (Spectronic 2.0, ThermoSpectronic). El pH fue determinado por suspensión acuosa: 1:5 suelo en agua agitada durante 20 minutos (Jackson, 1970) utilizando un electrodo de vidrio (pH METER BT-600, Boeco). Los micronutrientes (Magnesio, Zinc, Hierro, Cobre) se determinaron por el método de extracción con la solución Carolina del Norte, haciendo lectura por espectrofotometría de absorción atómica (Perkin Elmer AAnalyst 100).

### Cuantificación de bacterias diazotrofas por la técnica de Número Más Probable (NMP)

En un erlenmeyer con 90 mL de agua peptona, se agregaron 10 gr del suelo rizosférico, el cual se agitó por 5 minutos y se dejó en reposo por 10 minutos, tomando de la interfase formada, un 1 mL con pipeta estéril para iniciar el proceso de diluciones seriadas hasta  $10^{-7}$  en tubos con tapa de rosca con 9 mL de agua peptona. Una vez obtenidas las diluciones, se inoculó 0,1 mL (100  $\mu$ L) en la dilución  $10^{-2}$  hasta  $10^{-7}$  en tres réplicas por triplicado, (repetiendo este mismo procedimiento para cada una de las muestras compuestas), empleando viales de vidrio incoloro estériles con 5 mL de medio semi-sólido NFb (semiespecífico para *Azospirillum* spp. Ácido málico 5 g/L;  $K_2HPO_4$  0.5 g/L;  $MgSO_4 \cdot 7H_2O$  0.2 g/L; NaCl 0,1 g/L;  $CaCl_2 \cdot 2H_2O$  0.02 g/L; Solución Micronutrientes 2 mL; Azul de Bromotimol 2 mL (Solución 0.5 % en 0.2 N KOH); FeEDTA 4 mL; Solución Vitaminas 1 mL; KOH 4.5 g/L). JMV (semiespecífico para *Burkholderia* spp.: Manitol 5 g/L;  $KH_2PO_4$  0.6 g/L;  $MgSO_4 \cdot 7H_2O$  0.2 g/L; NaCl 0.1 g/L;  $CaCl_2 \cdot 2H_2O$  0.2 g/L; Solución de Micronutrientes 2 mL; Azul de Bromotimol 2 mL; FeEDTA 4 mL; Solución Vitaminas 1 mL). LGI (semiespecífico para *Gluconacetobacter* spp.: Sacarosa 100 g/L;  $K_2HPO_4$  0.2 g/L;  $KH_2PO_4$  0.6 g/L;  $MgSO_4 \cdot 7H_2O$  0.2 g/L;  $CaCl_2 \cdot 2H_2O$  0.02 g/L;  $Na_2MoO_4 \cdot 2H_2O$  0.002 g/L;  $FeCl_3 \cdot 6H_2O$  0.01 g/L; Azul de Bromotimol 5 mL (Solución 0,5% en 0,2 N KOH), JNFb (semiespecífico para *Herbaspirillum* spp.: Ácido málico 5.0 g/L;  $K_2HPO_4$  0.5 g/L;  $KH_2PO_4$  1.8 g/L;  $MgSO_4 \cdot 7H_2O$  0.2 g/L; NaCl 0.1 g/L;  $CaCl_2 \cdot 2H_2O$  0.02 g/L; Solución de Micronutrientes 2 mL; Azul de Bromotimol 2 mL (Solución 0,5% en 0,2N KOH); FeEDTA 4 mL; Solución de Vitaminas 1 mL; KOH 4,5 g/L), sellados con tapones de gasa estéril.

La solución de micronutrientes se preparó con  $CuSO_4 \cdot 5H_2O$  0,04 g/L;  $ZnSO_4 \cdot 7H_2O$  1,20 g/L;  $H_3BO_3$  1,40 g/L;  $Na_2MoO_4 \cdot H_2O$  1,00 g/L;  $MnSO_4 \cdot H_2O$  1,175 g/L. La solución de vitaminas: Biotina 10 mg; Piridoxol-HCl 20 mg; disuelta en baño maría y completado el volumen para 100 mL con agua destilada. La solución Fe EDTA (Solución 1,64% - g/100mL): NaEDTA 0,746 g;  $FeSO_4$  0,556 g. Para la preparación del medio semi-sólido se adicionó 1.8 gr / Litro de agar ajustándose pH para NFb (6,8), JMV (4.5), LGI (6,0), JNFb (5.8) (Baldani et al., 1996).

Los viales inoculados con las diluciones, se incubaron durante 7 días a 32 °C, observando la formación de película subsuperficial para crecimiento positivo, para cada dilución y cada repetición realizada. Los datos de la cuantificación por NMP de las bacterias diazotrofas, se interpretaron según la tabla de McCraddy (Döbereiner et al., 1995) y transformados a logaritmo mediante el software Statgraphics 15.0.

## Resultados y discusión

### Caracterización de los cultivos de cacao

El sistema de producción de cacao en Colombia tradicionalmente ha sido una explotación de economía campesina, por lo cual se requiere consultar directamente al productor; por ello entre más completo sea el sistema de recolección de información de la finca y del cultivo, se dispondrá de más información para analizar y lograr comprender el estado del mismo. De allí que la caracterización previa de las zonas de muestreo es de gran importancia, ya que proporciona información que con el diagnóstico visual no es posible detectar (tabla 1).

Los cacaotales de las fincas estudio, se encuentran en terrenos topográficamente planos, entre los 114 y 130 msnm, temperatura promedio de 30 °C y una precipitación anual de 910-1610 mm, que acorde con lo reportado por Rojas & Sacristán (2009), se encuentran en unas condiciones ecofisiológicas moderadamente aptas para el cultivo, dado que este cultivo en Colombia se desarrolla mejor sobre los 400 msnm, a una temperatura promedio entre 24 y 28 °C, y una precipitación promedio anual mayor a los 1800 mm.

Dado que el árbol de cacao es una especie umbrófila, es decir, que requiere de sombra para su normal desarrollo; los cultivos se hallaron acompañados de especies de sombrío permanente como ceibo (*Cedre-*

*la adorata*), pardillo (*Cordia alliodora*), acacia (*Acacia mangium* wild) y/o Urapo (*Tabebuia rosea*), lo que trae además beneficios ambientales y económicos tanto para el agricultor como para el cultivo, ya que los árboles de sombra ayudan a reducir el estrés, debido a que mejoran las condiciones climáticas adversas y los desequilibrios nutricionales (Beer *et al.*, 1987), además de aumentar el contenido de materia orgánica mediante el reciclaje de nutrientes.

La caracterización fisicoquímica de las muestras de suelo rizosférico se reporta detalladamente en la tabla 2.

El contenido de materia orgánica presente en los suelos cacaoteros analizados osciló entre 0.81 y 2.59 %, una concentración baja según lo reportado por Rojo & Urbano (1992) quienes indican que el porcentaje normal debería ser de 3 a 5 % en los horizontes superficiales de los suelos sometidos a laboreo, y con lo reportado por Rojas y Sacristán (2009) quienes establecen que un porcentaje mayor al 4%, es la cantidad ideal para el cultivo de cacao. El mayor contenido de MO se reportó en El Porvenir (2.59 %), infiriéndose que esta concentración es debida al pH (6.48), a la mayor vegetación y pasturas presentes en el lugar; además a que este suelo se había utilizado anteriormente como potrero de baja intensidad.

Los análisis fisicoquímicos reportaron además bajas cantidades de elementos importantes como Potasio (K) y Fósforo (P), lo cual puede afectar procesos me-

**Tabla 1.** Caracterización de los cultivos de cacao de las fincas estudio.

Datos	Finca El Porvenir	Finca Florilandia	Finca Villa Antigua
Ubicación geográfica	N 8° 11.068´ W 072°32.426´	N 8° 11.204´ W 072°33.144´	N 8° 10.983´ W 072° 33.558´
Altitud	130 msnm	114 msnm	115 msnm
Temperatura	30 °C	31 °C	30 °C
Edad	4 años	5 años	6 años
Tamaño	1 Ht.	5 Ht.	5 Ht
Riego	Sin riego.	Por goteo.	Sin riego.
Manejo agronómico	Poda, Control de malezas, Control fitosanitario y Fertilización.	Poda, Control de malezas, Control fitosanitario y Fertilización.	Poda, Control de malezas, Control fitosanitario y Fertilización.
Tipo de fertilización	Fertilización química: 3 veces / año. Encalamiento. 10:20:20, Triple 15, Triple 18.	Fertilización química: 3 veces / año. Encalamiento. Humus líquido El Cedro ®, Urea, KCL, DAP.	Fertilización química: 3 veces / año. Encalamiento, Abono químico, Roca fosfórica. Triple 15, KCL, DAP.
Especies de sombrío	Pardillo, ceibo, matarratón	Pardillo, Urapo.	Pardillo, Urapo Acacia.
Cultivo anterior	Potrero de baja intensidad.	Arroz	Arroz



**Tabla 2.** Caracterización fisicoquímica de los suelos rizosféricos de los cultivos de cacao estudio.

Parámetros	Finca El Porvenir	Finca Florilandia	Finca Villa Antigua
pH	6.48	5.32	5.42
MO	2.59 %	1.13 %	0.81 %
Fósforo	6 ppm	4 ppm	5 ppm
Potasio	137 ppm	53 ppm	52 ppm
Calcio	1870 ppm	588 ppm	637 ppm
Magnesio	243 ppm	91 ppm	83 ppm
Manganeso	61 ppm	16 ppm	31 ppm
Zinc	6 ppm	4 ppm	3 ppm
Hierro	50 ppm	176 ppm	65 ppm
Cobre	0.5 ppm	3 ppm	1 ppm
Arcilla	8 %	17 %	22 %
Limo	53 %	61 %	16 %
Textura	Franco/limoso	Franco/limoso	Franco/arcilloso/arenoso

tabólicos en las plantas, incidiendo de forma morfológica o celular el desarrollo del cultivo (Rojo & Urbano 1992). Ormeño & Ovalle (2011) reportan que el uso de fertilizantes nitrogenados como la urea ayudan a remover el Calcio (Ca) y en menor grado el Magnesio (Mg); los resultados de los suelos de la finca Florilandia coinciden con esta afirmación, encontrándose valores muy bajos de estos elementos (Mg: 91ppm, Ca: 588 ppm) para el cultivo, lo que podría deberse al uso de urea como fertilizante. Así mismo las bajas concentraciones de Ca, se evidencian con necrosis en los bordes o puntas de las hojas jóvenes, impidiendo el crecimiento de las plantas, generando una clorosis general e interviniendo en los procesos fotosintéticos (Mantilla *et al.*, 2009).

El Mg es el elemento base en la formación de clorofila, indispensable en la fotosíntesis, activa los sistemas enzimáticos y contribuye al aprovechamiento de P dentro de la planta, necesario en la síntesis de carbohidratos y por consiguiente en la producción de grasas que es esencial para determinar la calidad del grano de cacao (Urquhart, 1963); en las muestras de Florilandia (91 ppm) y Villa antigua (83 ppm) en comparación con las muestras de El porvenir (243 ppm) la marcada deficiencia de este elemento puede verse relacionada a la acidez de los suelos, dado que como también lo menciona el mismo autor, el Mg se pierde de forma acelerada conforme el suelo va aumentando en acidez como se evidencia en este caso. Los valores de pH más ácidos correspondieron a los suelos de Florilandia (5.32) y Villa Antigua (5.42), suelos que anteriormente fueron cultivados por más de 2 años con arroz, por

consiguiente estos valores de acidez se atribuyen a que los suelos tardan más tiempo en recuperarse del exceso de agroquímicos como los empleados en este tipo de cultivo (Santos *et al.*, 2008). Por otro, lado el pH de Porvenir (6.48) favorece al cultivo dado que las formas más solubles y disponibles de P, están presentes en el rango de 6.0 a 7.0 (Inpofos, 1997).

Con respecto al contenido de micronutrientes, estos se encontraron en concentraciones variadas. El contenido de Cobre fue mayor en las muestras de Florilandia con un valor de 3 ppm. Aunque este micronutriente es poco requerido por los cultivos, puede generar en casos extremos de escasas, clorosis y muerte descendente de los crecimientos terminales (Mantilla *et al.*, 2009). Así mismo, el contenido de Fe, fue mayor en la finca Florilandia con un valor de 176 ppm, pero su deficiencia puede generar clorosis férrica en las plantas de cacao de El Porvenir (50 ppm) y Villa Antigua (65 ppm), debido a que este elemento es importante para la iniciación de la nodulación y para el proceso de fijación biológica del Nitrógeno (Taiz & Zeiger, 2006).

#### **NMP (método del Numero Más Probable)**

El análisis de varianza realizado a los resultados de cuantificación por la técnica de NMP, registró diferencias significativas ( $p>0,05$ ) entre los suelos cacaoteros respecto a los medios de cultivo Nfb, JMV, LGI, JNfb para las poblaciones de géneros bacterianos diazotróficos (tabla 3), por lo cual se infiere que el manejo de los suelos, influye directamente en el tamaño de estas poblaciones, acorde a lo reportado por Soares *et al.*

**Tabla 3.** Población celular de bacterianas diazótrofes, transformadas en valores logarítmicos en relación a los suelos cacaoteros y al medio de cultivo.

Origen muestra	Medio de cultivo	Población de Células (NMP/gr de suelo)	Log_Pob_cel
El Porvenir	NFb	68500	4.84 <sup>ef</sup>
Florilandia	NFb	5583333	7.75 <sup>a</sup>
Villa Antigua	NFb	2583333	6.41 <sup>bc</sup>
El Porvenir	JNFb	2577	3.41 <sup>fg</sup>
Florilandia	JNFb	192367	5.28 <sup>ef</sup>
Villa Antigua	JNFb	47000	4.67 <sup>e</sup>
El Porvenir	JMV	75333	4.88 <sup>de</sup>
Florilandia	JMV	7633333	6.88 <sup>ab</sup>
Villa Antigua	JMV	856667	5.93 <sup>bcd</sup>
El Porvenir	LGI	933	2.97 <sup>g</sup>
Florilandia	LGI	17163333	7.23 <sup>ab</sup>
Villa Antigua	LGI	196667	5.29 <sup>cde</sup>

Análisis estadístico con datos transformados en Log. Media de 3 repeticiones. Medias seguidas con la misma letra en cada medio no presentan diferencias significativas entre sí ( $p > 0,05$ ).

(2006), quien encontró variabilidad en muestras de suelo rizosférico del cultivo de avena (*Avena sativa*), manejado agronómicamente de forma diferente.

La mayor abundancia de diazótrofes, fue hallada en los suelos de Florilandia, la cual maneja un sistema de riego por goteo, influyendo positivamente en la zona de rizósfera y en la planta, dado que según Jadin & Jacquemart (1978), este tipo de irrigación acelera la tasa de desarrollo de las plantas, aumenta el número de flores y los rendimientos del cultivo, al acrecentar la auto-defensa de los cacaotales con relación a las plagas y ofreciendo otras ventajas adicionales como alta uniformidad, la posibilidad de aplicar fertilizantes disueltos en el agua de riego, y los menores requerimientos de mano de obra (Sellés et al., 2003). Tal abundancia se atribuye además, a que este cultivo fue el único abonado orgánicamente con humus líquido, el cual según lo reportado por Ormeño & Ovalle (2011), es una forma de aplicar nutrientes para las plantas y mejorar la calidad química de los suelos, con ello se favorecen las condiciones para preservar y fomentar la diversidad bacteriana de la zona de rizósfera.

Las menores poblaciones de diazótrofes se cuantificaron en las muestras de El Porvenir, cuyo suelo reportó un pH de 6.48, al contrario que las muestras de Florilandia (5.32) y Villa Antigua (5.42), las cuales presentaron un pH más ácido, pudiendo ser este un factor determinante en el número de bacterias con características similares a los géneros *Herbaspirillum* sp., *Gluconacetobacter* sp. y *Burkholderia* sp. debido, a que estas tienen unos requerimientos de pH ácidos

o ligeramente ácidos, de entre 5.5 – 6.2 para poder crecer.

Al contrastar las poblaciones bacterianas, se reportan diferencias altamente significativas de los morfotipos presentes en los medios de cultivo NFb y JMV, en contraste con JNFb y LGI, donde se reportaron las poblaciones más bajas. En la tabla 4 se indican en unidades logarítmicas las poblaciones de morfotipos obtenidos con características similares a diazótrofes de los géneros *Azospirillum* sp., *Herbaspirillum* sp., *Burkholderia* sp., *Gluconacetobacter* sp.

**Tabla 4.** Poblaciones de bacterias diazótrofes presentes en los suelos cacaoteros y transformadas en logaritmo.

Género bacteriano	Medio	Log_Pob_cel
<i>Azospirillum</i> sp.	NFb	6.33 <sup>a</sup>
<i>Herbaspirillum</i> sp.	JNFb	4.45 <sup>c</sup>
<i>Burkholderia</i> sp.	JMV	5.59 <sup>a</sup>
<i>Gluconacetobacter</i> sp.	LGI	5.16 <sup>b</sup>

Análisis estadístico con datos transformados en Log. Media de 3 repeticiones. Medias seguidas con la misma letra en cada medio no presentan diferencias significativas entre sí ( $p > 0,05$ ).

La mayor cuantificación, para el género presuntamente *Azospirillum* sp. se reportó en el medio NFb,

seguido de *Burkholderia* sp., ello debido a que estos géneros bacterianos pueden establecerse en la raíz de las plantas, así como en el suelo subyacente (Cárdenas et al., 2010). Además, *Burkholderia* sp., es un buen colonizador de la rizósfera y representa uno de los grupos bacterianos más predominantes en diversos cultivos como en el maíz (Perín et al., 2006).

La población diazotrofa de morfotipos similares a los géneros *Gluconacetobacter* sp. y *Herbaspirillum* sp. estuvo presente en menor cantidad, debido a que estos son en su mayoría microorganismos endófitos, los cuales pasan la mayor parte de su ciclo vital en el interior de las plantas sin causarles daños aparentes (Schmid et al., 2006, Punschke & Mayans, 2011). Sin embargo, *Gluconacetobacter* sp. al ser predominantemente endófito, se puede encontrar también en los suelos rizosféricos, liberado por medio de los lixiviados radicales, que a su vez, enriquecen el suelo con nutrientes esenciales como P y K, contribuyendo al reciclaje de nutrientes por parte de las plantas (Taiz & Zeiger, 2006), así mismo las bacterias exudan hormonas vegetales como las auxinas, citoquininas y gibberelinas, las cuales les permiten adaptarse y colonizar el ambiente rizosférico con mayor facilidad (Cárdenas et al., 2010). La baja cuantificación de *Herbaspirillum* sp. concuerda con Melloni et al., (2004), quien reportó que la población de este género se ve afectada por las condiciones del suelo los tipos de vegetación y la época climática en la cual se realicen los muestreos de los suelos.

## Conclusiones

La caracterización de los tres cultivos reportó diferencias en el área cultivada, manejo del riego, edad del cultivo de cacao, manejo agronómico y tipo de fertilización, pudiendo incidir en el estado del suelo y en las condiciones para el establecimiento de bacterias diazotrofas. Las condiciones agroecológicas y físico-químicas de los suelos son moderadamente aptas para el cultivo de cacao; teniendo en cuenta que el grado de acidez de las muestras es influenciado por el uso anterior del suelo.

La fertilización aplicada en los cultivos de cacao caracterizados es principalmente inorgánica, y no se sigue un plan de fertilización, previo estudio de las condiciones físico-química del suelo y de las condiciones agroecológicas.

La cuantificación de bacterias diazotrofas por NMP reporta mayores poblaciones de diazotrofas presuntamente de los géneros *Azospirillum* sp. y *Burkholderia* sp. las cuales abundan en la zona de rizósfera, respecto a los géneros *Herbaspirillum* sp. y *Gluconacetobacter* sp. que se reportaron en menor población debido a la naturaleza endófitas de estos.

La menor cuantificación de bacterias diazotrofas se reportó en los suelos rizosféricos de la finca El Porvenir

producto de que estos suelos habían sido sembrados anteriormente con cultivos de arroz, reportando además propiedades físicas y químicas moderadamente aptas para el cacao.

La mayor cuantificación de bacterias diazotrofas se reportó en las muestras de la finca Florilandia, dado que utiliza un sistema de riego por goteo y anualmente se le aplica al cultivo un humus líquido, condiciones que se infiere, favorecieron el hábitat microbiano.

Los factores que condicionaron la presencia o ausencia de bacterias diazotrofas en las muestras de suelo rizosférico de árboles de cacao fueron: las condiciones físico-químicas del suelo, el contenido de materia orgánica, humedad/riego, pH, y las relaciones climáticas al momento de la toma de las muestras que condicionan a su vez la cantidad de exudados de las raíces de las plantas.

## Agradecimientos

A la Universidad Francisco de Paula Santander por la financiación del proyecto, a los cacaocultores de la Vereda Astilleros y a la Federación de cacaocultores – Fedecacao, regional Norte de Santander.

## Referencias bibliográficas

- Argüello-Navarro, A. Z., & Moreno-Rozo, L. Y. (2014). Evaluación del potencial biofertilizante de bacterias diazotrofas aisladas de suelos con cultivo de cacao (*Theobroma cacao* L.). *Acta Agronómica*, 63(3), 1-12.
- Baldani, V. L. D., Baldani, J. I., & Dobereiner, J. (1996). Meios de cultura específicos para o isolamento de bacterias endofíticas que fixam N<sub>2</sub> atmosférico. *Embrapa Agrobiology*. Comunicado Técnico No. 12 CNPAB, p. 4.
- Beer, J. (1987). Advantages, disadvantages and desirable characteristics of shade trees for coffee, cacao and tea. *Agroforestry Systems*, 5, 3-13.
- Bouyoucos, G. (1962). Hydrometer method improved for making particle size analysis of soils. *Agronomy Journal*, 54, 464-465.
- Bray, R. H., & Kurtz, L. T. (1945). Determination of total, organic and available form of phosphorus in soil. *Soil Science*, 59, 360-361.
- Cárdenas, D., Garrido, M., Bonilla, R., & Baldani, V. (2010). Aislamiento e identificación de cepas de *Azospirillum* sp. en pasto guinea (*Panicum maximum* Jacq.) del Valle del Cesar. *Pastos y Forrajes*, 33(3), 11.
- Compant, S., Clément, C., & Sessitsch, A. (2010). Plant growth-promoting bacteria in the rhizo-and endosphere of plants: Their role, colonization, mechanisms involved and prospects for utilization. *Soil Biology Biochemistry*, 42(5), 669-678.
- Döbereiner, J., Baldani, V., & Baldani, J. (1995). Como isolar e identificar bactérias diazotróficas de plantas não leguminosas. Brasil, Embrapa SPI, p. 60.
- Hernández, A., Heydrich, M., Velázquez, M., & Hernández, A.N. (2006). Perspectivas del empleo de rizobacterias como agentes de control biológico en cultivos de importancia económica. *Revista Mexicana De Fitopatología*, 24(1), 42-49.
- Infopos. Instituto de la Potasa y Fósforo. (1997). Versión en Español. Manual internacional de fertilidad de suelos. Canadá, p. 174.



- Jackson, M.L. (1970). Análisis químico de los suelos. Madrid. 2a. ed. Editorial Omega. p. 662.
- Jadin, P., & Jacquemart, J.P. (1978). Effet de l'irrigation sur la précocité des jeunes cacaoyers. *Café Cacao*, 22(1), 31-35.
- Jaizme-Vega, M., & Rodríguez-Romero, A. (2008). Integración de microorganismos benéficos (hongos micorrícicos y bacterias rizosféricas) en agrosistemas de las Islas Canarias. *Agroecología*, 3, 33-39.
- Mantilla, A., Cardona, G., Peña, C., Murcia, U., Rodríguez, M., & Zambrano, M. (2009). Distribución de bacterias potencialmente fijadoras de nitrógeno y su relación con parámetros físico-químicos en suelos con tres coberturas vegetales en el sur de la Amazonia colombiana. *Revista De Biología Tropical*, 57(4), 915-927.
- Mayz-Figueroa, J. (2004). Fijación biológica de nitrógeno. *Revista UDO Agrícola*, 4(1), 1-20.
- Melloni, R., Nóbrega, R., Moreira, F., & Siqueira, J. (2004). Densidade e diversidade fenotípica de bactérias diazotróficas endofíticas em solos de mineração de bauxite, em reabilitação. *Revista Brasileira de Ciência do Solo*, 28(1), 85-93.
- Motamayor, J., Risterucci, A., Lopez, P., Ortiz, C., Moreno, A., & Linaud, C. (2002). Cacao domestication I: The origin of the cacao cultivated by the Mayas. *Heredity*, 89, 380-386.
- Ormeño, M., & Ovalle, A. (2011). Efecto de la aplicación de abonos orgánicos en la calidad química de los suelos cacaoteros y el crecimiento de las plántulas en vivero. Ed. Instituto Nacional de Investigaciones Agrícolas, INIA, Mérida. En: Memorias XIX Congreso Venezolano de la Ciencia del Suelo, p. 6.
- Perín, L., Martínez, L., Castro, R., Estrada, P., Cabellos, T., Guedes, H., Resi, V., & Caballero, J. (2006). Diazotrophic *Burkholderia* Species Associated with Field-Grown Maize and Sugarcane. *Applied and Environmental Microbiology*, 72(5), 3103-3110.
- Pinzón, J., Rojas, J., Rojas, F., & Ramírez, O. (2009). Guía técnica para el cultivo de cacao. 4 ed. Federación Nacional de Cacaoteros - Fedecacao Bogotá, Colombia, p 186.
- Punschke, K., & Mayans, M. (2011). Selección de cepas de *Herbaspirillum* spp. promotoras del crecimiento de arroz. *Agrociencia Uruguay*, 15(1), 19-26.
- Ranganayaki, N., Kolluru, T., Chakravarthula, M., & Krishna, M. (2006). Methods and techniques for isolation, enumeration and characterization of rhizosphere microorganism. Cap.2 En: Microbial Activity in the Rhizosphere. Mukerji, KG, Manoharachary, C, Singh, J. *Springer Soil Biology*, (7), 349.
- Rodríguez, B., & López, M. (2009). Evaluación de la fertilización biológica del frijol con cepas nativas de *rhizobium* aisladas de un ultisol de la altiplanicie del estado guárico. *Agronomía Tropical*, 59(4), 381-386.
- Rojas, F., & Sacristán, E. (2009). Guía ambiental para el cultivo del cacao. Federación Nacional de Cacaoteros-Fedecacao. Colombia, p. 111.
- Rojo, C., & Urbano, P. (1992). Condiciones del suelo y desarrollo de las plantas según Russel. Ediciones Mundi-Prensa. Madrid-España, p. 471-495.
- Sánchez, F., Parra, D., Gamboal, E., & Rincón, J. (2005). Rendimiento de una plantación comercial de cacao ante diferentes dosis de fertilización con NPK en el sureste del Estado Táchira, Venezuela. *Bioagro*, 17(2), 119-122.
- Santos, M., Santos, M. T., & Cárdenas, D. (2008). Aislamiento e identificación de microorganismos con potencial biofertilizante de suelos arroceros del distrito de riego del rio Zulía, Norte de Santander. *Revista Respuestas*, 11(2), 5-13.
- Schmid, M., Baldani, J., & Hartmann, J. (2006). The Genus *Herbaspirillum*. En: The Prokaryotes. Dworkin M, Falkow S, Rosenberg E, Schleifer K, Stackebrandt. 3th ed. Ed. Springer. New York, University of Minnesota, USA, p. 141-150.
- Sellés van Sch, G., Ferreyra, R., Contreras, G., Ahumada, R., Valenzuela, J., & Bravo, R. (2003). Manejo de riego por goteo en uva de mesa cv. Thompson seedless cultivada en suelos de textura fina. *Agricultura Técnica*, 63(2), 180-192.
- Soares, R., Roesch, L., Zanata, G., De Oliveira, F., & Passaglia, L. (2006). Occurrence and distribution of nitrogen fixing bacterial community associated with oat (*Avena sativa*) assessed by molecular and microbiological techniques. *Applied Soil Ecology*, 33(3), 221-234.
- Sosa, A. (2002). Muestreo de suelos. Instituto Nacional de Tecnología Agropecuaria - INTA. Buenos Aires, Argentina, p. 6.
- Taiz, L., & Zeiger, E. (2006). Fisiología vegetal. Plant physiology. 4th ed. Sunderland, MA. Sinauer Associates Inc., p. 1338.
- Uribe, A., Méndez, H., & Mantillo, J. (2000). Efecto de niveles de nitrógeno, fósforo y potasio en la producción de cacao en Colombia. *Informaciones Agronómicas*, (41), 1- 4.
- Urquhart, D. H. (1963). Cacao. Centro Agronómico Tropical de Investigación y Enseñanza, InterAmerican Institute for Cooperation on Agriculture IICA-CIRA. Turrialba, Costa Rica. Ed. SIC, p. 322.
- Vallejo, M., Bonilla, C., & Castilla, L. (2008). Evaluación de la asociación bacterias fijadoras de nitrógeno - líneas interespecíficas de arroz-nitrógeno, en Typic haplustalf. Ibagué, Colombia. *Acta Agronómica*, 57(1), 43-49.