Capacitación Proyecto Norte del Cauca Microorganismos en la agricultura y prácticas de conservación

Centro de investigación de la caña de azúcar de Colombia-CENICAÑA
Programa Agronomía-Área de Nutrición y Fertilidad
Microbiología de suelos

Julián Esteban Másmela Mendoza, MSc. Biología.
Yohan Sebastián Mejía Flores-Est. Biología.
Gustavo Adolfo Segura, Líder prácticode campo

Orden de la charla

1. Introducción a la vida microbiana del suelo
2. Biofertilizantes microbianos y su promoción de crecimiento vegetal (dos casos de estudio-Azospirillum y micorrizas)
3. Compost
4. Prácticas agronómicas sostenibles para la conservación de la diversidad microbiana del suelo

“Lo esencial es invisible a los ojos”

El suelo es un ecosistema vivo

La vida microbiana del suelo es la más abundante y diversa del planeta

Está habitado por 10^{10} bacterias / g de suelo
(diez mil millones de bacterias)

“Las plantas establecen estrechas relaciones de ayuda mutua con la vida microbiana”

Rizosfera

endófitos

- Las plantas toman los macro y micronutrientes del suelo
- La aplicación de un fertilizante químico aumentan las concentraciones disponibles de estos elementos en el suelo

Las bacterias y hongos del suelo facilitan y mejoran la nutrición del suelo:

Pueden dejar libres en el suelo: amonio, fosfatos, azufre

(Mineralizando, aumentando la concentración-cambian la disponibilidad-movilizando el elemento)

Bacterias fijadoras de Nitrógeno

Son bacterias "amigas" de las plantas

Nódulos en leguminosas
(Maní, frijol, soya, trébol, maní forrajero)

Interacción: Simbiosis-
mutualismo
Yo te ayudo-tu me ayudas

Las plantas brindan protección y nutrientes (glucosa) a la bacteria
Las bacterias brindan el Nitrógeno del aire en forma de Amoníaco-amonio para las plantas-Nutriente vegetal en el suelo

¿Cómo se llaman estas bacterias que componen el grupo de Bacterias fijadoras de nitrógeno?

Simbióticas-Nódulos,
dentro de la planta

Rhizobium
Bradyrhizobium
Frankia

+Leguminosas

Vida libre-Viven cerca a la
raíz

Azotobacter, *Azospirillum*,
Rhizobium, *Pseudomonas*,
Bacillus, *Beijerinckia*, *Acidovorax*

**+ Pastos-Poaceae
Maíz-caña de azúcar**

Nitrogen Fixation

Mecanismo microbiano de fijación de Nitrógeno

Bacterias fijadoras de Nitrógeno en caña de azúcar

Búsqueda de un Biofertilizante bacteriano en caña de azúcar

1 ¿Quiénes son?

Azospirillum en rojo Congo y en DYGS

2 ¿Qué pueden hacer esos microorganismos?

Halo de solubilización

3 Producción masiva de los inóculos

Producción en caldo BTB-2

4 ¿Pueden promover el crecimiento en caña?

Ensayo en invernadero

Ensayo en campo

4

Riqueza de bacterias fijadoras de nitrógeno aisladas de rizosfera de caña de azúcar de cultivos del Valle del Río Cauca

Gluconacetobacter
(5)

Azospirillum
(15)

Otros-*Rhizobium*-*Pseudomonas* (7)

Azotobacter
(6)

¿Quiénes son?
110 cepas
Criopreservadas-
colección de
recursos genéticos

Árbol filogenético de cepas de bacterias nativas del valle del Cauca identificadas por biología molecular-secuenciación de genes NifH y región V1-V4 gen ARNr 16s

Cepas bacterianas producen en el suelo

IAA-auxinas

Amonio (NH_4)⁺

Fosfatos (PO_4)⁻³

Aplicación de bacterias fijadoras de Nitrógeno y sus efectos en el crecimiento vegetal de la caña de azúcar CC -8592 en plantilla-cosecha 1

Producción masiva de las cepas

Activación, viabilidad y pureza de las cepas

Producción de biomasa en medios líquidos

Invernadero

1° aplicación en fase de plántula

- Inoculante bacteriano líquido aplicado por drench
 - Dosis de aplicación:
 - 50 ml/planta a $1,2 \times 10^7$ UFC/ml - $4,0 \times 10^8$ UFC/ml
 - 2 veces por semana durante un mes

2 meses

Trasplante a campo y 2° aplicación

- Trasplante con todo el cepellón
- Dosis de aplicación: 100 ml entre 5×10^6 UFC/ml y 4×10^8
- 2 meses después del trasplante-cada 15 días

10 meses

La aplicación de inoculante líquido de las cepas 12 y 16 de *Azospirillum brasilense* aumenta la longitud del tallo, el TCH, y la sacarosa (g) de la caña de azúcar CC 8592 corte 1

Número	Tratamiento	Sacarosa por tallo (g)	Sacarosa caña (%)
1	Control agua	233.61±21 ^a	14.2±0.97 ^a
2	Azospirillum 12-16	268.08±10^b	14.73±0.29 ^a

+0.53%

Micorrizas en la rizosfera de la caña de azúcar

Los Hongos micorrícicos arbusculares colonizan la raíz de la caña de azúcar en cultivos del Valle del Cauca y forman Estructuras intra-intercelulares de reproducción, de movilización e intercambio de nutrientes

*Microscopio óptico-100X-Tinción con azul de lactofenol

Micorrizas en la rizosfera de la caña de azúcar

En los suelos rizosféricos nativos de cultivos de caña de azúcar hay una alta riqueza de géneros de Hongos micorrícicos arbusculares (HMA)

Glomus

Acaulospora

Claroideglomus spp, *Scutellospora* sp. *Diversispora* sp, *Gigaspora*

57 morfotipos

Importancia:

Bioindicadores de salud del suelo

Movilización de nutrientes por aumento de área radicular

Absorción de P

La aplicación de los inoculantes microbianos de micorrizas aumentan la abundancia de esporas y el número de estructuras intra-celulares fúngicas en la rizosfera y raíz de la caña de azúcar

Bioinsumos 2-consorcio de micorrizas

20 g por planta-
2 bultos/ha
Después de la
siembra de
esquejes-
nlantilla
Acaulospora,
Scutellospora
Glomus

La inoculación de biofertilizantes fúngicos de hongos micorrizas pueden promover el incremento de altura de la caña de azúcar

Altura de la variedad CC 11-595 a 8 meses después de la aplicación del bioinsumo

Bioinsumos que contienen bacterias y hongos (poblaciones o comunidades) que pueden aumentar la abundancia y diversidad de microorganismos de la caña de azúcar

Mezcla de materia orgánica en descomposición en presencia de oxígeno-aerobia

Es un proceso secuencial microbiológico, dinámico que requiere el control de ciertas condiciones ambientales

Compost

shutterstock.com • 1418262992

El sumatorio de procesos metabólicos realizados por diferentes microorganismos, que en presencia de oxígeno, aprovechan el nitrógeno (N) y el carbono (C) presentes para producir su propia biomasa.

“La adaptación, en condiciones controladas, del proceso natural de descomposición de la materia orgánica “

- Sencillo y tecnológicamente asequible
- Proceso microbiológico
- Temperatura, factor selectivo de microorganismos (eliminación de patógenos)
- Aeróbico (proceso biooxidativo)
- Liberación de vapor de agua CO_2 y nutrientes

- Producto estable con características húmicas llamado **COMPOST**

Uno de los objetivos de los procesos de producción de un abono orgánico es aumentar- multiplicar los microorganismos

Comunidad de grupos microbianos funcionales que benefician el crecimiento de las plantas

Compost en caña de azúcar

-Producido mediante el uso de subproductos:

residuos orgánicos de cosecha (materiales ricos en Carbono)

Gallinazas o pollinazas (materiales ricos en N)

Suelos de bosques de montaña, vinazas, cachazas, ajustes de pH con cal

Fuentes minerales (cenizas de caldera)

-Tiempo de elaboración:

Compost estabilizado-2 a 3 meses

Compost maduro: 6 meses a 1 año

-Aplicación al inicio (1 a 2 meses) de un nuevo ciclo de cosecha (plantilla 1, soca 1)

-Aplicación en entresurcos cerca de la zona radicular de la planta

-Práctica simultánea de aplicación de compost+ inoculantes líquidos bacterias promotoras de crecimiento vegetal

-Compost estabilizado o compost maduros

Condiciones y recursos que influyen en el proceso de compostaje-los parámetros a controlar (influyen en el crecimiento y reproducción de los microorganismos)

Temp. °C

FASES
DURACIÓN

Mesofílica

2 - 5 días

Termofílica

1 - 3 Semanas

Mesofílica

2 - 5 Semanas

Madurez

3 - 6 Meses

ASPECTO

Tabla 7 Parámetros del compostaje

Parámetro	Rango ideal al comienzo (2-5 días)	Rango ideal para compost en fase termofílica II (2-5 semanas)	Rango ideal de compost maduro (3-6 meses)
C:N	25:1 – 35:1	15/20	10:1 – 15:1
Humedad	50% - 60%	45%-55%	30% - 40%
Concentración de oxígeno	~10%	~10%	~10%
Tamaño de partícula	<25 cm	~15 cm	<1,6 cm
pH	6,5 – 8,0	6,0-8,5	6,5 – 8,5
Temperatura	45 – 60°C	45°C-Temperatura ambiente	Temperatura ambiente
Densidad	250-400 kg/m ³	<700 kg/m ³	<700 kg/m ³
Materia orgánica (Base seca)	50%-70%	>20%	>20%
Nitrógeno Total (Base seca)	2,5-3%	1-2%	~1%

¿Cómo saber si mi compost ya está listo?

El color: café a negro oscuro

El olor: Humus-
"a Tierra húmeda
"Buen olor

Temperatura-
Seguimiento (frío)
Quiénes crecen
encima

Figura 4 Hongo indicador de la fase mesófila II

Fuente: M. A. Medina, CITA USM, Chile

Beneficios de la elaboración de abonos orgánicos

Prácticas agronómicas sostenibles para la conservación de la diversidad microbiana del suelo

1. Residuos orgánicos de cosecha

Efecto de los residuos orgánicos de cosecha sobre la comunidad microbiana de la rizosfera de la caña de azúcar

Lote 19A-Cenicaña

Fecha de inicio: 1999

Tiempo de la práctica agronómica de retiro y mantenimiento de los residuos de cosecha: 23 años

La abundancia de poblaciones microbianas cultivables de la rizosfera de la caña de azúcar CC 05 430 es mayor en las parcelas donde se incorporó y se mantuvieron los residuos orgánicos de cosecha durante 24 años de manejo

El mantenimiento de los residuos orgánicos de cosecha conserva la diversidad y algunas funciones ecológicas microbianas de la rizosfera de CC 05-430

Librerías metaenómicas ARNr 16s

RIQUEZA DE ESPECIES

Numero de organismos encontrados en cada cluster

Incrementos del 17% de riqueza microbiana
Diversidad filogenética mayor

La incorporación de residuos orgánicos como buena práctica agronómica sostenida en el tiempo es benéfica en múltiples aspectos

¿Cómo conservar la diversidad microbiana de suelos agrícolas?

CONSERVACIÓN DE LA MATERIA ORGÁNICA DEL SUELO PARA PRESERVAR LA VIDA MICROBIANA

Reservas de carbono son consolidadas por los microorganismos

Fuentes de carbono y energía para el crecimiento, reproducción y funciones ecológicas de los microorganismos

100 g organic residues

Conclusión final

El uso de **biofertilizantes microbianos** como **práctica agronómica complementaria** a la fertilización pueden promover crecimiento vegetal en caña de azúcar (Mayor TCH, altura, sacarosa)

Biofertilizantes microbianos estudiados:

Bacterias fijadoras de N-*Azospirillum brasiliense*

Micorrizas-Hongos micorrícicos *arbusculares-Glomus-Acaulospora-Scutellospora*

Trichoderma

Las buenas prácticas agronómicas de **mantenimiento de los residuos orgánicos de cosecha en entresurco** pueden aumentar la **productividad del cultivo** y está relacionada con el **incremento de S, Carbono lábil, la diversidad** y funciones de la comunidad microbiana del suelo

El uso de **inter-cultivos con frijol y maní** pueden conservar la **diversidad microbiológica** de la comunidad bacteriana del suelo y las funciones de mineralización

Uso de compost para mejorar las fuentes de materia orgánica del suelo

Muchas gracias

Contacto:

Julian Másmela Mendoza

jemasmela@cenicana.org

julianmasmela@gmail.com