



Análisis de inóculos microbianos para la optimización de la producción de biogás a partir de fangos residuales

Analysis of microbial inoculants for the optimization of biogas production from slaughterhouse mud

Análise de inóculos microbianos para otimização da produção de biogás a partir de lodo residual

♦ **Andrés Sandoval T.**¹

asandoval226@hotmail.com

Código ORCID: 0000-0002-9440-4270

♦ **Fernando Santacruz F.**¹

frsantacruz@puce.edu.ec

Código ORCID: 0000-0002-6459-5889

♦ **David Chuquer S.**^{1,2}

dchuquer295@puce.edu.ec

Código ORCID: 0000-0003-3223-7590

♦ **Diana Astorga G.**¹

*Correspondencia: dastorga199@puce.edu.ec

Código ORCID: 0000-0002-8509-5023

¹ Pontificia Universidad Católica del Ecuador, Ecuador

² Universidad Central del Ecuador; Ecuador

Artículo recibido 31 de agosto 2020 / Arbitrado y aceptado 4 de noviembre 2020 / publicado 18 de diciembre 2020

RESUMEN

La necesidad de manejo adecuado de desechos en camales de parroquias rurales y su posible utilización como fuente de energía renovable, que además detenga el deterioro ambiental, condujo a la búsqueda de tecnologías microbianas. Residuos como vísceras, sangre y heces son ricos en sustratos esenciales para producir biocombustible. Con el objeto de confeccionar inóculos microbianos que optimicen la producción de biogás a partir de fangos residuales de desechos de camal de una parroquia rural del Distrito Metropolitano de Quito, se analizaron cantidad y calidad de biogás producido por consorcios intactos y cepas microbianas aisladas a partir de nueve estratos de 15 cm de espesor acumulados en el gradiente vertical de un colector de residuos de camal de 135 cm de profundidad. Dos de siete cepas productoras de biogás del total de 36 cepas microbianas aisladas y un consorcio intacto produjeron metano en concentraciones mayores al 87% tras 28 días de incubación. Al evaluar los inóculos metanogénicos generados con todas las combinaciones posibles entre estas dos cepas y el consorcio, uno de los inóculos fabricados registró no sólo la más alta producción de biogás, sino un 95,17% de pureza en términos de concentración de metano. Por tanto, la generación de inóculos metanogénicos a partir de cepas y consorcios eficaces puede conducir a la optimización de procesos de biodigestión con vías al aprovechamiento energético de residuos de camal.

Palabras clave: Biogás; consorcio microbiano; desechos orgánicos; eficacia metanogénica, inóculos metanogénicos

ABSTRACT

The need of an appropriate management of slaughterhouse waste and its possible use as a renewable energy source in rural territories, which could also stop environmental deterioration, led to microbial technologies. Viscera, blood and feces are rich in essential substrates for biofuels. In search for enhanced methanogenic efficiency of slaughterhouse waste in a rural Parrish of the Metropolitan District of Quito, microbial inoculants were investigated. Quality and quantity of biogas produced by intact consortia and isolated microbial strains from nine 15 cm-thick layers of mud in the vertical gradient of a waste collector were examined. Two of the seven strains that produced biogas of a total of 36 isolated microbial strains and a consortium produced more than 87%-methane biogas after 28 days of incubation. Within all possible combinations of these two strains and the consortium, one of the confectioned microbial inoculants produced not only the higher quantity of biogas: it also reached a methane purity of 95.17%. Therefore, the generation of microbial inoculants with efficient methanogenic strains and consortia may optimize the biodigestion processes leading to energetic exploitation of slaughterhouse mud.

Key words: Biogas; methanogenic efficiency; methanogenic inoculum; microbial consortium, organic waste

RESUMO

A necessidade de uma gestão adequada dos resíduos nos leitões rurais das freguesias e a sua possível utilização como fonte de energia renovável, o que também impede a degradação ambiental, motivou a procura de tecnologias microbianas. Resíduos como carnes de órgãos, sangue e fezes são ricos em substratos essenciais para a produção de biocombustíveis. Para fazer inóculos microbianos que otimizam a produção de biogás a partir de lodo de resíduos de matadouro de uma freguesia rural no Distrito Metropolitano de Quito, estudaram-se a quantidade e qualidade do biogás produzido por consórcios intactos e cepas microbianas isoladas de nove estratos de 15 cm de espessura acumulados no gradiente vertical de um coletor de resíduos de matadouro com 135 cm de profundidade. Duas das sete cepas produtoras de biogás de um total de 36 cepas microbianas isoladas e um consórcio intacto produziram metano em concentrações superiores a 87% após 28 dias de incubação. Ao avaliar os inóculos metanogênicos gerados com todas as combinações possíveis entre essas duas linhagens e o consórcio, um dos inóculos fabricados registrou não apenas a maior produção de biogás, mas também 95,17% de pureza em termos de concentração de metano. Portanto, a geração de inóculos metanogênicos a partir de linhagens e consórcios eficientes pode levar à otimização dos processos de biodigestão com formas de aproveitamento energético dos resíduos de abatedouro.

Palavras-chave: Biogás; consórcio microbiano; resíduo orgânico; eficiência metanogênica; inóculo metanogênico

INTRODUCCIÓN

Pacto es una comunidad rural del noroccidente del Distrito Metropolitano de Quito, Ecuador, localizada en una de las zonas calientes de biodiversidad declarada como Reserva de Biósfera de la UNESCO en 2018. La necesidad de un manejo adecuado y responsable de desechos agroindustriales, de camal y aguas negras en esta parroquia rural y su posible utilización como fuente de energía renovable que, a la vez, detenga el deterioro ambiental, condujo a la búsqueda de tecnologías

microbianas. Según el Plan de Desarrollo y Ordenamiento Territorial de la Parroquia de Pacto (1), hasta 2015, solo la zona centro poseía servicio de alcantarillado y únicamente el 27,7% de las viviendas mantenía un manejo, aunque precario, de aguas negras. De esta manera, problemas ambientales y enfermedades en sus habitantes relacionados al mal manejo de desechos han obligado a entidades como la Agencia de Regulación y Control Fito y Zoonosanitario de Ecuador (Agrocalidad) a normar y controlar el cumplimiento de la normativa aplicable (1,2).

Sin embargo, la observancia normativa resulta poco real en algunos aspectos como aquellos abordados en la resolución DAJ-20134B4-0201.0247, emitida en 2013 por el Ministerio de Agricultura, Ganadería, Acuicultura y Pesca de Ecuador (2). Se resolvió que, para obtener carne procedente de ganado vacuno, ésta debía ser faenada en un camal con los permisos de funcionamiento y el manejo de desechos pertinentes; caso contrario, el producto no podría ser comercializado. En Pacto, el ganado faenado es básicamente para el consumo directo de la comunidad (3) y los pequeños ganaderos no tienen capacidad de mayor inversión en transporte y permisos de comercialización para la producción de carne (1,2,3).

Además, el camal de Pacto no contaba con los requerimientos básicos para faenar las reses (4). Gran parte del problema radicaba, precisamente, en un sistema deficiente de manejo de desechos. Se consideraba satisfecha su gestión con acumularlos en una cisterna anaerobia que liberaba los gases producidos directamente a la atmósfera, además de lixiviados que se filtraban al suelo y desembocaban en la quebrada aledaña. El problema se magnificó cuando dicho colector se colmató en julio de 2016, tras cerca de seis años de uso. Esto planteó nuevos retos como ¿qué

hacer con los desechos acumulados? y ¿cómo disponer de los nuevos? Se requería de una solución inmediata para mejorar el manejo de desechos del camal de la parroquia, que a la vez le proporcionara una alternativa replicable de gestión de desechos humanos en general. En este contexto, la optimización de procesos de biodigestión para la obtención de biogás a partir de desechos orgánicos surgió como una iniciativa viable.

La solución biotecnológica aportada por la producción de biogás a nivel familiar e industrial, a través de biodigestores alimentados con desechos orgánicos de origen animal o vegetal, ha demostrado su valía como opción sostenible alrededor del mundo, cuando tanto el sistema de montaje como la diversidad microbiana involucrados en el proceso de biodigestión son los adecuados (5). No obstante, las características de volatilidad del biogás, su poder calorífico, las impurezas gaseosas y/o la dependencia en cantidad y calidad de sustrato orgánico para su producción condicionan su viabilidad para suplir determinadas demandas energéticas que, por ejemplo, el gas licuado de petróleo sí concreta (6,7,8). A pesar de ello, un correcto manejo y estimulación de vías metabólicas microbianas puede conducir a la optimización del biogás producido en biodigestores para un suministro adecuado de biocombustible (9).

Varios estudios han demostrado la factibilidad de rentabilizar la producción de biogás. El estudio de Kallio (9), por ejemplo, demostró que la inserción de genes reguladores de funciones metabólicas específicas para diferentes sustratos provenientes *Anaerococcus tetradius* o *Procholorococcus marinus* en *Escherichia coli* puede maximizar la obtención de propano. Una de las características del propano es que tiene el doble de poder calorífico que el metano. Por esta razón, la producción de propano por vías metabólicas

microbianas es considerada una de las formas más eficaces de optimizar procesos de biodigestión para la generación de energías renovables eficientes y autogestionadas que reemplacen a hidrocarburos de origen fósil (9,10). No obstante, economías rurales no están en capacidad de adquirir tecnología de punta como la que requiere la modificación genética de cepas microbianas para aprovechar sus desechos en la producción de biocombustibles.

Una forma más viable para la realidad socioeconómica de una parroquia rural latinoamericana como Pacto resulta la composición y bioaumentación de inóculos microbianos generadores de metano. Estudios de Schlüter (11) revelan características de perfiles metabólicos fermentativos, que permiten entender la relación estrecha que existe entre los microorganismos que participan en los procesos enzimáticos de la metanogénesis para optimizar recursos biológicos y tecnológicos en la producción de biocombustibles. Efectivamente, el metano, uno de los componentes mayoritarios del biogás (55%), es un biocombustible eficiente producido por el metabolismo de consorcios microbianos degradadores de compuestos orgánicos (12). Existen géneros microbianos cultivables en laboratorio claves en la metanogénesis como: *Bacillus* spp., *Clostridium* spp., *Methanococcus* spp., *Methanobacterium* spp., *Lactobacillus* spp., *Thermus* spp., *Thermococcus* spp., *Bifidobacterium* spp., *Propionibacterium* spp., *Fusobacterium* spp. y *Micrococcus* spp. (13,14). Sin embargo, con la presencia de una mayor variedad de microorganismos distribuidos en las clases Methanobacteria, Methanococci, Methanomicrobiota, Methanopyri y Methanosarcinales, mayoritariamente cultivables, se asegura la maximización de la producción de biocombustible (15,16), de manera que se logre satisfacer demandas

energéticas a pequeña, mediana o gran escala (6).

Uno de los estudios más relevantes en Ecuador sobre optimización de desechos orgánicos para la generación de biogás a partir de biodigestores es la de Garzón *et al.* (17). El suministro de diferentes sustratos para el desarrollo de microorganismos metanogénicos fue el mecanismo utilizado para promover la producción de metano, destacándose especialmente el medio mineral con acetato. No obstante, una descripción de la biodiversidad microbiana o los consorcios implicados puestos a prueba no fue provista.

Un consorcio microbiano resulta de la asociación de varias especies de microorganismos presentes en determinado nicho ecológico, con la finalidad de desempeñar funciones metabólicas interrelacionadas y procesos específicos para su sobrevivencia, que generan productos finales y/o subproductos metabólicos específicos (14). De esta manera, un consorcio microbiano puede ser considerado como tal de acuerdo al ecosistema en el que se encuentre. En el caso de procesos de biodigestión anaerobia, donde uno de los subproductos finales es el metano, resulta fundamental que los consorcios microbianos estén compuestos de especies capaces de metabolizar desechos orgánicos mediante hidrólisis, acidogénesis, acetogénesis y metanogénesis (17), cuyos sustratos intermedios de mayor interés son la glucosa, el propionato, el formiato y el acetato (18). Por tanto, para que un inóculo microbiano pueda generar gas metano eficientemente, debe estar compuesto por al menos un tipo de microorganismo que degrade alguno de los sustratos antes mencionados (13,14).

Por otro lado, la importancia de consolidar inóculos microbianos generadores de metano cultivables en laboratorio radica en las varias ventajas que presentan. Entre estas, se

encuentran la maximización de la producción de metano sin una generación paralela de dióxido de carbono de igual magnitud (11), la optimización de recursos en cuanto a infraestructura e insumos (17), la posibilidad de bioaumentar consorcios microbianos con sustratos caseros y de bajo costo (14) y una mayor degradación de desechos orgánicos (11). De hecho, estudios de co-digestión anaerobia a partir de residuos de camal (19) revelan que los microorganismos involucrados en la metanogénesis están estrechamente relacionados entre sí precisamente para maximizar la producción de metano y realzan el potencial de aprovechamiento de este tipo de desechos.

Los residuos de camal tienen altas concentraciones de sustratos ricos en proteínas, lípidos, ácidos grasos, almidones, celulosa, entre otros, y, mientras estén en reposo por largos periodos, la riqueza biológica es más abundante y estable. Los estratos o capas de sedimentación de masa biológicamente activa que se forman presentan una actividad y diversidad microbiana que puede variar con la profundidad a la que se encuentren. De esta manera, gran variedad de microorganismos generadores de metano presentes en residuos de matadero podrían ser cultivables en laboratorio, en vista de que los sustratos que estos degradan son replicables en medios de cultivo (20).

En este contexto, la alternativa que propuso esta investigación para solventar los problemas de gestión de desechos animales y humanos de la parroquia de Pacto fue el uso de inóculos microbianos capaces de optimizar la producción de metano a partir de dichos desechos, de manera que se consiguiera mejorar las características del biogás obtenido como para satisfacer parte de la demanda energética de la comunidad (21), utilizando como base la microbiota contenida en la

cisterna colectora de desechos de camal. Por ello, se propuso aislar la mayor cantidad de especies microbianas cultivables presentes en el fango residual con el fin de combinarlas, de acuerdo a sus propiedades metanogénicas, determinar el consorcio natural o el inóculo construido más eficiente en la producción de biogás y aportar nuevos datos sobre especies y consorcios microbianos asociados a la biodigestión anaerobia. Esto planteó un problema de investigación clave: ¿cómo constituir inóculos microbianos productores de biogás a partir de fangos residuales? De esta interrogante surgieron cuestionamientos secundarios como: ¿cuántas de las especies microbianas idóneas son cultivables?, ¿cuántas especies deben incluirse para generar un inóculo microbiano efectivo?, ¿qué medios de cultivo o sustratos son aptos para el mantenimiento de estos microorganismos? y ¿en qué tiempo un inóculo microbiano es capaz de producir la suficiente cantidad y calidad de biogás para suplir una determinada necesidad energética? Estas y otras interrogantes fueron resueltas mediante esta investigación.

MATERIALES Y MÉTODOS

Área de estudio

La parroquia de Pacto se ubica en las estribaciones de la cordillera occidental de los Andes ecuatorianos, con altitudes desde los 440 hasta los 1850 m.s.n.m. Esta zona conserva un 50% de bosques húmedos originales y se encuentra dentro de dos puntos calientes de biodiversidad (1,4). Los problemas de deforestación han conducido a estrategias mancomunadas de conservación de la biodiversidad y uso sustentable del territorio a nivel regional. Por tal motivo, se creó la Mancomunidad del Chocó Andino del Noroccidente de Quito y, posteriormente, el Primer Bosque Modelo de Ecuador (22,23).

Muestreo del colector de desechos de camal

Para el muestreo de fango residual de la cisterna colectora de desechos de camal, se diseñó un dispositivo basado en las características funcionales de recolección de muestras marinas por estratos de la roseta oceanográfica (24). Se consideraron cuatro condicionantes: una profundidad de 135 cm de material acumulado, la consistencia viscosa del material a muestrear, el volumen requerido para los análisis y el hecho de que las muestras necesitaran ser tomadas simultáneamente de estratos consecutivos (3 L de cada uno de nueve estratos de 15 cm de espesor desde la base de la cisterna hasta la superficie) y por triplicado, en base a resultados de estudios similares en comunidades metanogénicas estratificadas (25). El dispositivo diseñado, cuyo funcionamiento se comprobó previo al muestreo, se esquematiza en la Figura 1. Se cumplieron estrictos protocolos de limpieza, desinfección, esterilización y control de mantenimiento tanto del dispositivo como de todos los equipos y materiales a utilizar en la Sala de Preparaciones de la Escuela Ciencias Biológicas de la Pontificia Universidad Católica del Ecuador (SP-ECB-PUCE).

Para el análisis microbiológico, exclusivamente, se tomaron por triplicado 10 ml de cada estrato en tubos cónicos herméticos previamente etiquetados. Se requirió de 1 ml de muestra por estrato para preparar cada uno de seis inóculos que se emplearían para los medios de cultivo líquidos y sólidos y mantener en almacenamiento 4 ml como respaldo (24). Los tubos se organizaron en gradillas y se apilaron dentro de una hielera a 4-8°C. El tiempo de transporte de las muestras no superó las 24 horas tras su colección y se las procesó inmediatamente después de su llegada al laboratorio (24,26).

Aislamiento e identificación macroscópica de cepas microbianas

Para el aislamiento, se utilizaron los medios Barker-Taha (MB) y Stadtman-Barker (MC) (13,27,28), a los que se añadieron formiato de sodio y cloruro de calcio como precursores y dihidroxiestreptomina como antibiótico (13). Se los preparó de acuerdo al protocolo de Acuña *et al.* (27) y se pre-redujo su concentración de oxígeno mediante choque térmico. Para los medios sólidos, se añadió 2 g de agar-agar por cada 100 ml de medio de cultivo y se omitió el antibiótico (13,27).

Para asegurar la viabilidad de los microorganismos, previa su inoculación en los

medios de cultivo específicos para metanogénicos, se aseguró la activación celular. Se colocó 1 ml de la muestra de cada estrato por triplicado en 10 ml de caldo tioglicolato y se llevó a incubación la solución durante al menos 24 horas a 37°C. Posteriormente, para obtener la mayor diversidad de colonias aisladas posible, se realizaron diluciones de cada pre-enriquecimiento microbiano, se inocularon 100 µl por triplicado de las diluciones 10⁻³ y 10⁻⁴ en agar sólido MB y MC y se los incubó durante 72 horas a 37°C en campana de anaerobiosis (26,27). Se realizaron los controles de calidad respectivos para garantizar la calidad de los resultados.

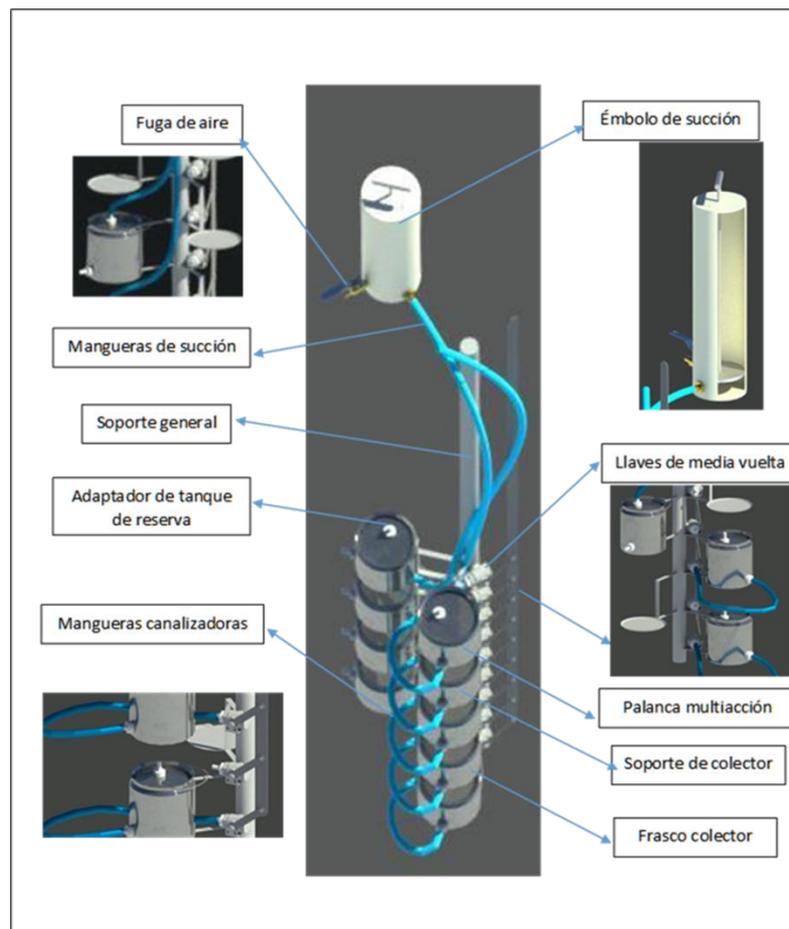


Figura 1. Dispositivo colector de muestras de fango residual de la cisterna colectora de desechos de camal de Pacto.

Recoge simultáneamente nueve estratos de 3 L cada uno, gracias a la palanca multiacción que abre a la vez todas las llaves de media vuelta para que el material ingrese a los frascos colectores.

El desarrollo microbiano, relativamente lento, requirió una revisión diaria de las cajas Petri inoculadas, con el fin de aislar y evitar la contaminación o pérdida de colonias de interés. La caracterización fenotípica de las cepas aisladas en los medios de cultivo sólidos MC y MB se ejecutó según Acuña *et al.* (27) y Domínguez (13). Se detallaron características microscópicas y macroscópicas como: Gram (+ ó -), morfología de la colonia sobre el agar, motilidad y producción de biogás. Cada cepa aislada fue comparada con la caracterización fenotípica descrita para géneros microbianos metanogénicos como *Methanococcus* y *Methanobacterium* (27).

Determinación de cepas aisladas y consorcios intactos productores de biogás para la composición de inóculos microbianos potenciadores de la producción de metano

La determinación cualitativa de cepas productoras de biogás se realizó por triplicado según la metodología de Domínguez (13). Se utilizaron 20 ml del medio de cultivo con un inóculo ajustado de 10^7 UFC ml^{-1} en un tubo de ensayo estéril con tapa de caucho en el que se incluyó un tubo Durham invertido. Se evidenció la producción de biogás por desplazamiento de volumen en medio líquido y los medios de cultivo utilizados para este propósito fueron MB y MC.

Se procedió de la misma manera para los consorcios intactos provenientes de los diferentes estratos de la cisterna, con la diferencia de que se inoculó 1 ml del

consorcio en los respectivos medios específicos para metanogénicos anteriormente mencionados (13,26). Aquellas cepas y consorcios intactos que registraron producción de biogás fueron sometidos a un análisis de cantidad (en volumen) y calidad (en términos de porcentaje de metano) del mismo.

Para evaluar cuantitativamente la cantidad de biogás producido, se inocularon por triplicado en los medios MB y MC tanto cepas aisladas como consorcios, respetando volúmenes y concentraciones descritas anteriormente, esta vez dentro de tubos de vidrio con tapa perforable que permitieron conservar la hermeticidad pese a muestreos sistemáticos de biogás mediante punción con jeringuilla. En el caso de consorcios intactos, se procedió a sembrar una segunda réplica del muestreo original por triplicado.

La medición de volúmenes de biogás producido se realizó de acuerdo a la metodología de Posada *et al.* (29): el biogás acumulado en el tubo hermético fue medido mediante punción con jeringuilla a los 7, 14, 21 y 28 días de crecimiento. Para consorcios intactos, se procedió con la medición del volumen a los 7 y 28 días (13), pero también se realizaron lecturas a los días 14 y 21 por motivo de comparaciones posteriores.

Paralelamente al estudio anterior, el biogás producido por cepas y consorcios intactos inoculados por triplicado en tubos de vidrio con tapa perforable fue utilizado para la determinación de la concentración de metano mediante el uso de un equipo VARIAN 660-IR, según la metodología descrita por Figueredo (30), para el cálculo del porcentaje de metano en base a la absorbancia. En el caso de consorcios intactos, se contó con seis medidas provenientes del biogás producido por dos de las tres réplicas muestreadas por estrato que se inocularon por triplicado.

Se tomaron, mediante punción con jeringuilla, 15 cm³ del biogás producido (independientemente del volumen total) y se aforó a 50 cm³ con aire común para inyectar en las celdas de lectura y obtener las absorbancias de metano. Las lecturas del biogás producido por cepas aisladas y consorcios intactos se realizaron a los 7, 14, 21 y 28 días de crecimiento (13, 29). Previo a los análisis de concentración de metano contenido en el biogás, se calibró el equipo VARIAN 660-IR ubicado en la Facultad de Ciencias Químicas de la Universidad Central del Ecuador con los estándares gaseosos de butano, propano, metano, ácido sulfhídrico y nitrógeno. Paralelamente a cada análisis de gases efectuado durante todo el estudio, se corrieron gases estándar provenientes de un cilindro Airgas UN 1954 y una muestra blanco para comprobar que los datos obtenidos fueran correctos.

Determinación de volumen y porcentaje de metano del biogás producido por inóculos confeccionados a partir de cepas y consorcios intactos más idóneos para potenciar la producción de metano en medio de cultivo específico

Un análisis estadístico de los resultados obtenidos en cuanto a cantidad y calidad del biogás producido tanto por cepas aisladas como por consorcios intactos permitió determinar cepas y consorcios más idóneos para la composición de inóculos microbianos potenciadores de la producción de metano, así como el medio más adecuado para cultivarlos.

Inóculos microbianos combinados pueden formarse a partir de dos cepas diferentes que cumplan determinada función de carácter simbiótico (31,32). Por tanto, se procedió a preparar los medios de cultivo

adecuados para las cepas identificadas como mejores productoras, se inocularon por triplicado todas las combinaciones posibles entre éstas y el consorcio intacto más eficaz, y se procedió al análisis de la cantidad y la calidad del biogás producido por los nuevos inóculos generados.

Para la comparación del volumen de biogás producido y su concentración de metano entre cepas aisladas, consorcios intactos e inóculos fabricados a intervalos de siete días durante 28 días, se utilizó el programa IBM SPSS Statistics versión 22.0. Previo al análisis de varianza, se procedió a comprobar el cumplimiento de los supuestos del ANOVA. Todos los valores respetaron la normalidad, igualdad de varianzas y/u homogeneidad (33,34). Al registrarse diferencias significativas, se realizó un análisis Post Hoc mediante prueba de Tukey para destacar a los mejores productores de metano entre cepas aisladas, consorcios intactos e inóculos confeccionados.

RESULTADOS

Determinación de cepas aisladas y consorcios intactos productores de biogás de calidad para la composición de inóculos potenciadores de la producción de metano

Un total de 36 cepas microbianas provenientes de los nueve estratos de fango residual analizados fueron aisladas en los medios de cultivo específicos para microorganismos metanogénicos (Tablas 1 y 2). Sin embargo, se registró producción de biogás exclusivamente en medio MC y solo en algunas de las cepas. No obstante, los consorcios intactos que generaron biogás lo hicieron tanto en medio MC como en medio MB. Por este motivo, los ensayos para evaluar la calidad del biogás producido se realizaron

en medio MC, exclusivamente, para asegurar su producción tanto por cepas aisladas como por consorcios.

Dieciocho cepas microbianas cocoides (cocos y cocobacilos), en su mayoría Gram +, fueron aisladas en medio MC. Sus descripciones fenotípicas constan en la Tabla 1. Siete cepas produjeron biogás. Sin embargo, las características propias del

género *Methanococcus* (27) se limitaron a las cepas identificadas como *F* y *G*, procedentes de los estratos entre 90 y 120 cm de profundidad de la cisterna colectora de desechos de camal. En cuanto a consorcios intactos, se detectó cualitativamente la producción de biogás sólo en los tres estratos más profundos, entre los 90 y los 135 cm (Tabla 2).

Tabla 1. Caracterización fenotípica y procedencia de las cepas microbianas aisladas en medio específico para Methanococcus, Stadman-Barker.

Estrato	Réplica	Profundidad (cm)	Identificación	Descripción	Acidificación del medio (de azul verde a rojo)	Productor de biogás	Gram	Diámetro de la colonia (mm)	Motilidad
1	3	120-135	I	Colonia pequeña transparente e irregular	✓	-----	Cocos Gram (+)	1	✓
			J	Colonia blanca mediana e regular	✓	-----	Cocos Gram (+)	2	✓
2	1	105-120	A	Colonia transparente pequeña, irregular y amarilla	✓	-----	Cocos Gram (+)	1	-----
			E	Colonia pequeña azul y regular	-----	-----	Cocos Gram (+)	2	✓
			F	Colonia pequeña amarilla pálida y puntiforme	✓	✓	Cocos Gram (+)	1	✓
3	2	90-105	G	Colonia pequeña transparente e irregular	✓	✓	Cocos Gram (+)	2	✓
			H	Colonia mediana celeste e irregular	✓	✓	Cocobacilos Gram (-)	2,5	✓

Estrato	Réplica	Profundidad (cm)	Identificación	Descripción	Acidificación del medio (de azul verde a rojo)	Productor de biogás	Gram	Diámetro de la colonia (mm)	Motilidad
	3	90-105	M	Colonia pequeña celeste e irregular	✓	-----	Cocobacilos Gram (-)	1	✓
			N	Colonia azul intenso mediana	✓	✓	Cocos Gram (+)	1	✓
			Ñ	Colonia plana cremosa y mediana	✓	-----	Cocos Gram (+)	2	-----
			O	Colonia azul pegajosa y pequeña	✓	✓	Cocos Gram (+)	1	✓
			P	Colonia plana amarillenta	✓	✓	Cocos Gram (+)	1	✓
			Q	Colonia celeste, regular y pequeña	✓	✓	Cocos Gram (+)	1	✓
4	1	75-90	B	Colonia azul, pequeña e irregular	-----	-----	Cocobacilos Gram (+)	2	✓
5	1	60-75	C	Colonia celeste pequeña y regular	-----	-----	Cocos Gram (+)	1	-----
			D	Colonia celeste pequeña y regular	-----	-----	Cocos Gram (+)	1	✓

Tabla 2. Caracterización fenotípica y procedencia de las cepas microbianas aisladas en medio específico para Methanobacterium, Barker-Taha..

Estrato	Réplica	Profundidad (cm)	Identificación	Descripción	Colonias sulfurosas (café-marrón)	Productor de biogás	Gram	Motilidad
1	2	120-135	Z	Colonias blancas y grandes	-----	-----	Bacilos Gram (-)	✓
2	1	105-120	R	Colonia marrón, grande e irregular	✓	-----	Bacilos cortos Gram (+)	-----
	2		AA	Colonias marrón, grandes e irregulares	✓	-----	Bacilos Gram (+)	-----
3	1	90-105	S	Colonia marrón, grande e irregular	✓	-----	Bacilos Gram (+)	-----
	3		GG	Colonias blancas, medianas e irregulares	-----	-----	Bacilos Gram (+)	-----
4	2	75-90	BB	Colonias marrón, grandes e irregulares	✓	-----	Bacilos Gram (+)	-----
5	1	60-75	T	Colonia marrón, grande e irregular	✓	-----	Bacilos Gram (+)	-----
	2		CC	Colonias secas pequeñas, irregulares y blancas	-----	-----	Bacilos cortos Gram (-)	-----
6	1	45-60	U	Colonia marrón, grande e irregular	✓	-----	Bacilos Gram (+)	-----
	2		DD	Colonias secas pequeñas, irregulares y blancas	-----	-----	Bacilos cortos Gram (-)	-----
			EE	Colonias marrón, grandes e irregulares	✓	-----	Bacilos Gram (+)	-----
	3		HH	Colonias secas pequeñas, irregulares y blancas	-----	-----	Bacilos cortos Gram (-)	✓

Estrato	Réplica	Profundidad (cm)	Identificación	Descripción	Colonias sulfurosas (café-marrón)	Productores de biogás	Gram	Motilidad
7	1	30-45	V	Colonias anaranjadas, grandes e irregulares	-----	-----	Bacilos Gram (+)	-----
	3		II	Colonias secas pequeñas, irregulares y blancas	-----	-----	Bacilos cortos Gram (-)	✓
			X	Colonias secas pequeñas, irregulares y blancas	-----	-----	Bacilos cortos Gram (+)	-----
8	1	15-30	Y	Colonias secas pequeñas, irregulares y blancas	-----	-----	Bacilos cortos Gram (+)	-----
	2		FF	Colonia amarilla mediana y regular	-----	-----	Bacilos Gram (-)	-----
	3		JJ	Colonias amarillas secas e irregulares	-----	-----	Bacilos Gram (+)	-----

Los resultados cuantitativos de la producción de biogás por cepas aisladas y consorcios intactos corroboraron las observaciones anteriores. Estos resultados se resumen en las Tablas 3 y 4, respectivamente. Se registraron diferencias significativas en la producción de biogás a los 7, 10, 14, 21 y 28 días entre las cepas productoras de biogás ($F_{\text{cepas7}} = 464,105$; $F_{\text{cepas14}} = 676,267$; $F_{\text{cepas21}} = 3848,230$; $F_{\text{cepas28}} = 5945,693$; $p < 0,01$), con las cepas *P*, *Q* y *N* como las más eficientes en términos de cantidad de biogás producido a lo largo de los 28 días de seguimiento (Tabla 3).

Las cepas *F*, *G* y *H* mantuvieron perfiles de producción de biogás relativamente bajos o intermedios. Sin embargo, sólo las cepas *F* y *G* resultaron productoras de metano (Tabla 5). Por su parte, los tres consorcios productores de biogás, aunque con diferencias en cuanto a cantidad de biogás producida entre los 7, 14, 21 y 28 días ($F_{\text{consorcios7}} = 1475,453$; $F_{\text{consorcios14}} = 15725,304$; $F_{\text{consorcios21}} = 22954,00$; $F_{\text{consorcios28}} = 8857,416$; $p < 0,01$) fueron también productores de metano (Tabla 6).

Tabla 3. Volumen de biogás producido durante 28 días en medio Stadman-Barker por cepas aisladas de diferentes profundidades de la cisterna colectora de desechos de camal. Se muestran únicamente el promedio y la desviación estándar de las tres réplicas analizadas a intervalos de siete días para volumen de biogás de las cepas que registraron producción.

Día	Estrato	Profundidad (cm)	Identificación	Promedio (cm ³)	Desviación estándar (cm ³)
7	2	105-120	F	2,67	0,58
			G	5,50	0,87
	3	90-105	H	7,03	0,06
			N	13,33	0,58
			O	15,50	0,87
			P	16,83	0,29
			Q	17,03	0,76
14	2	105-120	F	10,50	0,50
			G	8,00	0,00
	3	90-105	H	9,37	0,55
			N	19,00	0,00
			O	17,17	0,76
			P	17,83	0,29
			Q	18,50	0,87
21	2	105-120	F	11,00	0,00
			G	9,33	0,58
	3	90-105	H	9,67	0,47
			N	19,67	0,29
			O	17,60	0,79
			P	18,13	0,23
			Q	18,93	0,81

Día	Estrato	Profundidad (cm)	Identificación	Promedio (cm ³)	Desviación estándar (cm ³)
28	2	105-120	F	11,00	0,00
	3	90-105	G	9,43	0,51
			H	10,13	0,75
			N	20,00	0,00
			O	18,83	0,29
			P	18,43	0,12
			Q	19,43	0,38

Tabla 4. Volumen de biogás producido durante 28 días en medio Stadman-Barker por los consorcios intactos de la cisterna colectora de desechos de camal. Se muestran únicamente el promedio y la desviación estándar de las dos réplicas analizadas por triplicado a intervalos de siete días para volumen de biogás de los consorcios intactos que registraron producción.

Día	Estrato	Profundidad (cm)	Identificación	Promedio (cm ³)	Desviación estándar (cm ³)
7	1	120-135	α	3,15	0,05
	2	105-120	β	1,68	0,18
	3	90-105	γ	1,33	0,03
14	1	120-135	α	8,200	0,26
	2	105-120	β	7,133	0,06
	3	90-105	γ	9,10	0,10
21	1	120-135	α	17,23	0,15
	2	105-120	β	18,30	0,20
	3	90-105	γ	12,60	0,20
28	1	120-135	α	19,27	0,41
	2	105-120	β	20,10	1,95
	3	90-105	γ	14,07	0,53

Tabla 5. Porcentaje de metano en el biogás producido durante 28 días en medio Stadman-Barker por cepas aisladas de diferentes profundidades de la cisterna colectora de desechos de camal.

Días	Estrato	Profundidad (cm)	Identificación	Promedio (%)	Desviación estándar (%)
7	2	105-120	F	4,49	0,22
	3	90-105	G	6,33	0,09
14	2	105-120	F	65,11	0,50
	3	90-105	G	30,49	0,14
21	2	105-120	F	87,57	0,36
	3	90-105	G	49,08	0,29
28	2	105-120	F	87,69	0,36
	3	90-105	G	88,69	0,73

En la tabla 5 Se muestran únicamente el promedio y la desviación estándar de las tres réplicas analizadas a intervalos de siete días para concentración de metano en el biogás de las cepas que registraron producción. Las cepas H, N, O, P y Q no produjeron metano a pesar de generar biogás.

En cuanto a la evolución de la generación de metano en las cepas *F* y *G* (Tabla 5), se observó que, tras siete días de incubación, la cepa *G* superó a *F* con 0,17 frente a 0,12 cm³ ($t_7 = 13,571$; $F_{CH_4cepas7} = 3,010$; $p < 0,01$). Transcurridos 14 días, la mayor producción de metano fue generada por la cepa *F* con 6,84 frente a los 2,44 cm³ de *G* ($t_{14} = 116,031$; $F_{CH_4cepas14} = 3,237$, $p < 0,01$). A los 21 días, *F* continuó superando a *G* en producción de metano con 9,63 frente a 4,56 cm³ ($t_{21} = 144,355$; $F_{CH_4cepas21} = 0,373$; $p < 0,01$).

Finalmente, para el día 28, el porcentaje de metano producido por ambas cepas se igualó y superó al 87% ($t_{28} = 2,115$; $F_{CH_4cepas28} = 2,811$; $p > 0,05$) con un total de 9,65 y 8,36 cm³ producidos por las cepas *F* y *G*, respectivamente. En cuanto a los consorcios (Tabla 6), el más eficiente en términos de pureza del biogás producido fue α , del estrato más profundo, durante todos los periodos analizados ($F_{CH_4consorcios7} = 29298,891$; $F_{CH_4consorcios14} = 103950,640$; $F_{CH_4consorcios21} = 21643,984$; $F_{CH_4consorcios28} = 150944,487$; $p < 0,01$), con un total de 90,17% de pureza de biogás o 17,38 cm³ de metano al final del periodo. Por tanto, para la confección de inóculos potenciadores de la producción de biogás de calidad se tomaron en consideración las cepas *F* y *G* y el consorcio α .

Tabla 6. Porcentaje de metano en el biogás producido durante 28 días en medio Stadman-Barker por consorcios intactos de diferentes profundidades de la cisterna colectora de desechos de camal.

Día	Estrato	Profundidad (cm)	Identificación	Promedio (%)	Desviación estándar (%)
7	1	120-135	α	6,09	0,03
	2	105-120	β	0,23	0,03
	3	90-105	γ	0,25	0,04
14	1	120-135	α	63,33	0,26
	2	105-120	β	1,15	0,14
	3	90-105	γ	0,89	0,01
21	1	120-135	α	74,07	0,86
	2	105-120	β	6,08	0,25
	3	90-105	γ	2,60	0,13
28	1	120-135	α	90,17	0,39
	2	105-120	β	11,59	0,08
	3	90-105	γ	4,92	0,04

En la tabla anterior se muestran únicamente el promedio y la desviación estándar de las dos réplicas analizadas por triplicado, a intervalos de siete días para volumen de biogás de los consorcios intactos que registraron producción.

Comparación de la cantidad y calidad de biogás producida por cepas aisladas y consorcios intactos mejores productores de metano individualmente y en inóculo combinado

En la Tabla 7 y la Figura 2, se evidencia la producción progresiva de biogás a lo largo del tiempo tanto de cepas aisladas F y G como del consorcio intacto α y los diferentes inóculos

fabricados en base a las diferentes combinaciones posibles entre los tres primeros. Tras siete días de incubación, se obtuvieron volúmenes desde 1,00 hasta 5,50 cm³ ($F_{\text{inóculos7}} = 720,281$; $p < 0,01$). La mejor producción de biogás registró la cepa G , mientras que la más baja correspondió al consorcio más complejo ($F + G + \alpha$). La producción de biogás de los inóculos conformados por una cepa bacteriana y el consorcio α tuvieron la misma productividad que el consorcio α individualmente. Por otro lado, la eficacia registrada por la cepa G individualmente se vio reducida cuando se encontró en consorcio ($G + \alpha$, $F + G$ y/o $F + G + \alpha$).

Tabla 7. Volumen de biogás producido en 28 días en medio Stadman-Barker por cepas aisladas, consorcios intactos e inóculos confeccionados.

Día	Identificación	Promedio (cm ³)	Desviación estándar (cm ³)
7	F	2,67	0,58
	G	5,50	0,87
	α	3,15	0,05
	F + G	2,17	0,58
	F + α	4,20	0,76
	G + α	3,00	0,87
	F + G + α	1,00	0,00
14	F	10,50	0,50
	G	8,00	0,00
	α	8,20	0,26
	F + G	14,33	0,58
	F + α	19,33	1,15
	G + α	11,67	1,15
	F + G + α	9,67	1,53
21	F	11,00	0,00
	G	9,33	0,58
	α	17,23	0,15
	F + G	17,33	0,58
	F + α	20,33	0,58
	G + α	12,33	0,58
	F + G + α	10,33	1,15
28	F	11,00	0,00
	G	9,43	0,51
	α	19,27	0,41
	F + G	17,47	0,47
	F + α	20,67	0,29
	G + α	12,43	0,49

Se muestran (tabla 7) datos numéricos del promedio de volumen de biogás producido, además de la desviación estándar respectiva para las tres réplicas de cepas e inóculos, y las dos réplicas analizadas por triplicado de los consorcios intactos.

Sin embargo, transcurridos 14 días, se produjeron entre 8,00 y 19,33 cm³ de biogás ($F_{inóculos14} = 554,339$; $p < 0,01$). Los inóculos confeccionados a partir de dos elementos,

fueran estos cepa y consorcio o dos cepas, sobrepasaron la producción de biogás de las cepas y el consorcio intacto individualmente. El tratamiento más efectivo resultó el inóculo $F + \alpha$, seguido del inóculo $F + G$ y éste por $G + \alpha$. Los tres elementos al origen de todas las combinaciones por separado y en consorcio complejo ($F + G + \alpha$) obtuvieron la menor producción.

A los 21 días, se produjeron entre 9,33 y 20,33 cm³ ($F_{\text{inóculos21}} = 1442,613$; $p < 0,01$). El mejor productor de biogás siguió siendo $F + \alpha$, seguido de $F + G$ y éste por $G + \alpha$, y tanto las cepas independientes F y G como el consorcio más complejo fueron los menos efectivos. No obstante, la producción de $F + G$ fue equivalente a la de α y la de $G + \alpha$ a la de F .

Finalmente, para el día 28, entre 9,43 y 20,67 cm³ de biogás fueron producidos

($F_{\text{inóculos28}} = 1792,888$; $p < 0,01$). El mayor volumen de biogás correspondió nuevamente al consorcio $F + \alpha$, seguido de $F + G$ y éste por $G + \alpha$. Sin embargo, la producción de $F + \alpha$ ya no registró diferencias a la producción de α y, como a los 21 días, la producción de $G + \alpha$ no se diferenció de la de F . Las cepas individuales y el consorcio más complejo permanecieron como los menos efectivos.

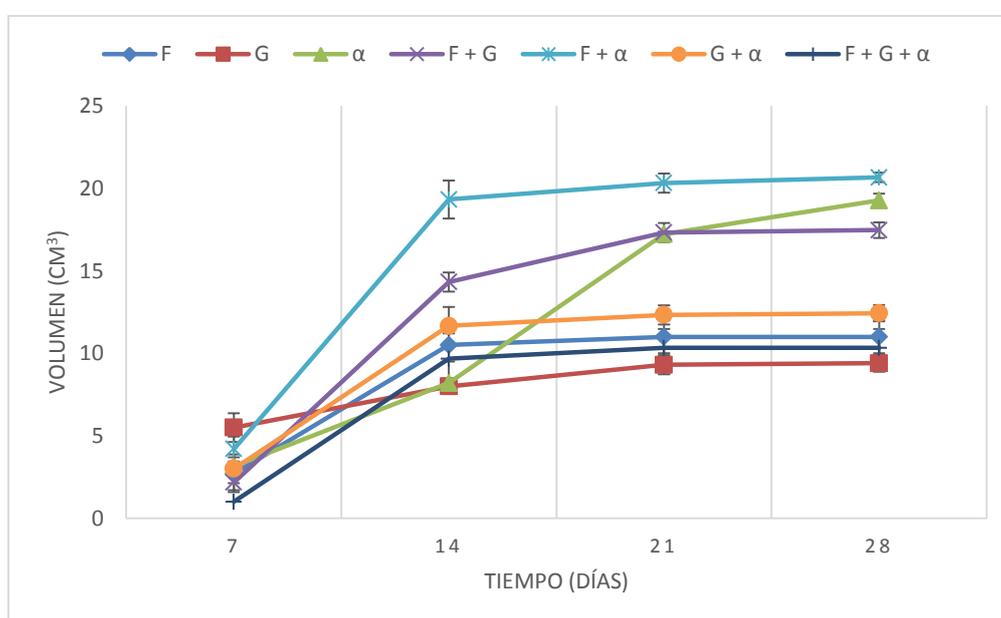


Figura 2. Evolución del volumen de biogás producido a lo largo de 28 días por cepas aisladas, consorcios intactos e inóculos seleccionados en medio Stadman-Barker. Los puntos representan los valores promedio mientras que las barras, la desviación estándar.

En resumen, pese a registrarse variaciones a lo largo del periodo de 28 días, ni las diferentes combinaciones efectuadas ni las cepas individuales llegaron a sobrepasar la producción de biogás del consorcio intacto α . Las combinaciones de dos elementos resultaron efectivas solo puntualmente. El consorcio más complejo registró siempre la

menor cantidad de biogás, la combinación $G + \alpha$ obtuvo valores intermedios, la combinación $F + G$ osciló entre valores bajos y altos para terminar en valores intermedios, la cepa F mantuvo una producción intermedia baja y la cepa G pasó de la mejor a la menor producción en 28 días.

En la Figura 3 y la Tabla 8, se evidencia la evolución de la concentración de metano en el tiempo tanto de las cepas *F* y *G* como del consorcio intacto α y los diferentes inóculos confeccionados en base a las diferentes combinaciones posibles entre los tres primeros. A los siete días de incubación, se observaron porcentajes de metano desde 0,78 hasta 6,33% ($F_{CH_4in\acute{o}culos7} = 4442,581$; $p < 0,01$). La cepa *G* y el consorcio intacto α resultaron ser los más efectivos, seguidos por la cepa *F*. Por otro lado, todos los inóculos elaborados registraron la menor producción.

Transcurridos 14 días, se obtuvieron entre 28,57 y 65,11% de metano en el biogás

producido ($F_{CH_4in\acute{o}culos14} = 158754,593$; $p < 0,01$). Todos los tratamientos analizados registraron porcentajes de metano distintos. La mejor calidad de biogás fue detectada en la cepa *F*, seguida por el consorcio α y éste por el consorcio *F* + α . El consorcio más complejo registró una productividad intermedia, mientras las tres combinaciones de dos o menos elementos que incluían a la cepa *G* resultaron las menos efectivas, con la acotación de que la cepa *G* fue mejor que la combinación *G* + α , pero menos eficaz que la combinación *G* + *F*.

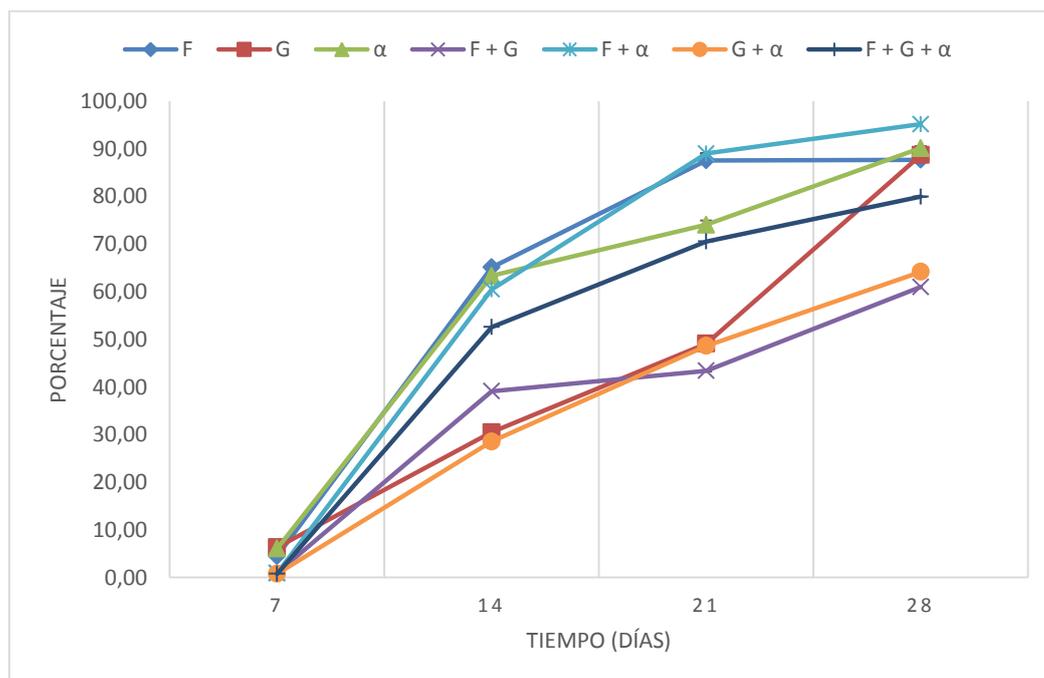


Figura 3. Evolución del porcentaje de metano en el biogás producido a lo largo de 28 días por cepas aisladas, consorcios intactos e inóculos seleccionados. Los puntos representan los valores promedio mientras que las barras, la desviación estándar.

A los 21 días de incubación, se alcanzó entre 43,33 y 92,03% de metano ($F_{CH_4 \text{inóculos} 21} = 16426,062$; $p < 0,01$). Nuevamente, todos los tratamientos salvo $F + \alpha$ y $G + \alpha$ resultaron diferentes en términos de porcentaje de metano en el biogás producido y el consorcio más complejo obtuvo una productividad intermedia. Destacó $F + \alpha$ como la composición más efectiva, seguida por la producción de metano de la cepa F y ésta por el consorcio intacto α . Por su parte, $F + G$ tuvo la menor producción de metano.

Finalmente, para el día 28, se registró una pureza de metano en el biogás de entre 61,03 y 95,17% ($F_{CH_4 \text{inóculos} 28} = 122539,795$; $p <$

0,01). Volvieron a registrarse diferencias altamente significativas entre los porcentajes de metano generados por todas las combinaciones evaluadas, salvo para las cepas individuales F y G , que evidenciaron una productividad intermedia. El inóculo $F + \alpha$ resultó ser el mejor, seguido por α y las cepas individuales. Las demás combinaciones no resultaron óptimas: el consorcio más complejo pasó a un cuarto lugar, mientras que las combinaciones $G + \alpha$ y $F + \alpha$ obtuvieron el quinto y sexto lugar, respectivamente, sin superar la producción individual de cepas y consorcio intacto involucrados.

Tabla 8. Concentración de metano producido por cepas aisladas, consorcios intactos e inóculos confeccionados en medio Stadman-Barker. Se muestran datos numéricos de la concentración de metano y la desviación estándar respectiva de las tres réplicas de cepas aisladas e inóculos, así como también las dos réplicas analizadas por triplicado de los consorcios intactos.

Día	Identificación	Promedio (%)	Desviación estándar (%)
7	F	4,49	0,22
	G	6,33	0,09
	α	6,08	0,03
	F + G	0,93	0,10
	F + α	0,90	0,00
	G + α	0,78	0,10
	F + G + α	0,78	0,10
14	F	65,11	0,50
	G	30,49	0,14
	α	63,34	0,26
	F + G	39,06	0,10
	F + α	60,50	0,10
	G + α	28,57	0,10
	F + G + α	52,57	0,10
21	F	87,57	0,36
	G	49,08	0,29
	α	74,07	0,86
	F + G	43,33	0,10
	F + α	92,03	7,50
	G + α	48,60	0,10
	F + G + α	70,57	0,10

Día	Identificación	Promedio (%)	Desviación estándar (%)
28	F	87,69	0,36
	G	88,69	0,73
	α	90,17	0,39
	F + G	61,03	0,20
	F + α	95,17	0,40
	G + α	64,16	0,10
	F + G + α	79,97	0,10

En resumen, $F + \alpha$ demostró ser el inóculo confeccionado más efectivo desde el catorceavo día de incubación. Hasta los 14 días, su calidad de metano se vio superada por las cepas individuales y el consorcio α . Sin embargo, para el día 21 superó en cerca del 5% la calidad de la cepa más eficiente y en 18% al consorcio intacto más efectivo. El consorcio $F + G$ resultó el menos efectivo, salvo a los 14 días. El consorcio $G + \alpha$ no destacó particularmente y el consorcio más complejo no superó valores intermedios.

DISCUSIÓN

Optimización de procesos de biodigestión mediante alteración del comportamiento metabólico de consorcios microbianos

La utilización del metano ha despertado el interés investigativo porque su aprovechamiento surge como alternativa de tratamiento para residuos sólidos acumulados (35). El enfoque principal abordado es su uso como un recurso energético renovable (36), más todavía si se considera que la materia prima constituyen los desechos.

En la parroquia de Pacto, incluida dentro de uno de los *hotspots* del territorio ecuatoriano (1,22), los desechos idóneos para el aprovechamiento energético del metano abundan, por lo que su tratamiento resulta

fundamental para minimizar el impacto antropogénico y obtener energía renovable para los procesos productivos de su población. El aprovechamiento de estos desechos evita su acumulación y la contaminación ambiental y la potencial afectación a la salud humana derivadas. Para optar por esta alternativa en Pacto, se aislaron y caracterizaron cepas microbianas metanogénicas y consorcios productores de biogás y se analizó su calidad en términos de volumen de biogás y concentración de metano (13). Se dedujo que, al combinar a los generadores de metano más eficaces, la mejora en la cantidad y calidad del biogás obtenido permiten considerar el potencial del fango de camal para la generación de energía.

El incremento en el volumen de biogás y la proporción de metano en el mismo fue notable cuando se confeccionaron inóculos en base a la combinación de cepas aisladas efectivas con el consorcio mejor productor. Esto podría explicarse por el reforzamiento de relaciones de mutualismo simbiótico existentes entre especies metanogénicas y no metanogénicas. Es decir, que mientras más estrecha sea la sintrofia entre microorganismos metanogénicos hidrogenotróficos, acetoclásticos, metilotróficos y otras bacterias con potencial sulfato-reductor, por ejemplo, mayor resulta la producción de biogás con concentraciones de metano altas (37,38). Las primeras se desarrollan con hidrógeno molecular como donador de electrones y CO_2

como aceptor de electrones, aunque algunas usan formiato como fuente de CO₂ y H₂. Las especies acetoclásticas degradan acetato en grupos metilo y carbonilo hasta CO₂, permitiendo que el grupo metilo pase a metano (37,38).

Precisamente, este tipo de relaciones pudieron haberse reforzado en el inóculo que superó la concentración de metano del 90%, $F + \alpha$. La particularidad de este inóculo es que la cepa aislada y el consorcio intacto utilizados provenían de estratos de fango residual diferentes. La sinergia obtenida podría deberse a que estaba disponible el nicho ecológico de la cepa aislada en el microhábitat ocupado por el consorcio (39,40). De hecho, combinar un conjunto de microorganismos genera una mayor cantidad de productos en los procesos biológicos, siempre y cuando sean compatibles (41,42). Esto implica la ausencia de competencia por sustrato que se traduce en mayor producción de metano (14).

Esto no ocurrió en la combinación $G + \alpha$, aunque la cepa G provenía también de un estrato diferente al de α . La combinación se tradujo en pérdida de efectividad del consorcio originalmente establecido y cambio de su comportamiento metabólico por posible competencia por sustrato (37). Por otra parte, la combinación $F + G$ resultó ser la menos efectiva, seguramente debido a los complejos requerimientos metabólicos y las particularidades fisiológicas que caracterizan a las cepas aisladas involucradas (37), lo que se traduce en antagonismo marcado. Es decir, la producción de metano de la combinación de las dos cepas resulta mucho menor que la de cada cepa individualmente. No obstante, obtiene valores de metano que resultan aprovechables como biocombustible.

García (42) detalla que cada estrato donde exista actividad metanogénica propia de un ambiente anaerobio en común, permite

que las poblaciones microbianas coexistan. Además, se esperaría que mientras más microorganismos metanogénicos confluyen, el volumen de biogás y su concentración de metano aumenten (13,43). Sin embargo, el inóculo $F + G + \alpha$ distó mucho de ser el más eficiente en términos de volumen de metano. Al comparar dicha combinación con el resto de inóculos confeccionados, se observó que el inóculo $G + \alpha$ obtuvo valores incluso inferiores al inóculo más complejo, aunque superiores al inóculo $F + G$, resultando que los elementos implicados en los tres inóculos competirían entre sí por sustrato (43). No obstante, el inóculo $F + G + \alpha$ consigue mayor eficiencia que $G + \alpha$, porque se habría complejizado el consorcio original al incluirse una cepa de nicho diferente (13,43).

Aplicabilidad energética del biogás producido por la generación de inóculos metanogénicos

Cepas aisladas o consorcios que generen biogás con un 70% de metano pueden ser considerados potenciales catalizadores de la optimización en procesos de biodigestión, puesto que, en el mejor de los casos, este valor es el máximo obtenido en la naturaleza (44). La mayoría de valores de pureza de biogás de este estudio superaron este umbral, incluyendo cepas aisladas, consorcios intactos e inóculos confeccionados. En este sentido, el biogás producido por estos tres tipos de catalizadores posibilitarían evadir el proceso de purificación de CO₂, especialmente, haciéndolo directamente aprovechable para fines bioenergéticos (45).

Factores que podrían influenciar la producción de metano incluyen la relación H₂/CO₂, el formiato, el acetato, el metanol y las metil-aminas (12), conocidos como los mejores precursores en la metanogénesis.

Estos mismos compuestos son reducidos en la naturaleza, de manera que no resultan sustentables en la industria energética. Factores que podrían influenciar la producción de que requiere de un mínimo de 45% de metano para ser considerado inflamable (46). En este estudio, el medio de cultivo MC, que contiene en su formulación el 82,8% de formiato de sodio, fue considerado el más idóneo para la obtención de microorganismos metanogénicos y resultó poseer un efectivo suministro de elementos que beneficiaron el desarrollo microbiano en forma líquida y sólida (27,37). Esto lo convierte en un oportuno catalizador directo de la metanogénesis, lo que explica la obtención de metano de parte de cepas aisladas y consorcios intactos en este medio. Sin embargo, sintetizar formiato de sodio o sus precursores en laboratorio o a escala industrial para procesos de biodigestión no resulta sustentable, a no ser que éste sea sintetizado biológicamente a partir de desechos orgánicos (37,47). Por esta razón, Ferrer (37) propone la elección de inoculantes metanogénicos para el mejoramiento de la calidad y el rendimiento del biogás; precisamente, lo que ha conseguido esta investigación.

Un volumen de biogás con concentraciones superiores o iguales al 45% de metano es inflamable y, por ende, aprovechable. Por otro lado, altos porcentajes de metano en el biogás (70% o más) incrementan su poder calorífico (12,48). Esto justifica el planteamiento de potenciar la producción de metano a partir de la formulación de inoculantes microbianos metanogénicos eficaces (46). En efecto, los resultados obtenidos demuestran la potencialidad de la optimización del proceso de biodigestión para proveer de energía renovable. Se ha conseguido elevar la

concentración de metano del 90 al 95%. Es decir, que en la cisterna colectora de desechos de camal de 12 x 2 x 1,35 m solo el último estrato, perteneciente al consorcio α , y tomando en cuenta que cada estrato era de 15 cm de espesor, al tomar 1 cm³ de éste se producirían 48,7 m³ de metano en 28 días, tomando como base una producción mínima de 15 cm³ de biogás y 13,5 cm³ de metano por cada cm³ de biomasa. Si a esto se sumaran los 6,3 m³ producidos por el segundo estrato, correspondiente al consorcio β (producción mínima de 10 cm³ de biogás y 1,2 cm³ de metano por cada cm³ de biomasa), y 0,9 m³ del tercer estrato (producción mínima de 5 cm³ de biogás y 0,25 cm³ de metano por cada cm³ de biomasa), se obtendría un volumen total de metano de 56 m³ dentro de la cisterna.

Sin embargo, si se combinara el consorcio intacto α del último estrato con la cepa *F* proveniente del segundo estrato, el valor resultante de dicha combinación sería 68 m³ y se obtendría una producción total de 124 m³ de metano (producción mínima de 20 cm³ de biogás y 19 cm³ de metano por cada cm³ de biomasa). En base a estas estimaciones conservadoras y estudios que demuestran que a partir de 31,9 m³ de biogás al 77,9% de metano se obtienen 274 kWh (49), en este estudio se calcula que mediante la composición de inóculos metanogénicos eficaces se podrían obtener en 28 días 1364,8 kWh de energía eléctrica para consumo.

En 2016, un estudio realizado por Baquero en la ciudad de Cuenca, Ecuador (50) evidenció que mensualmente, por domicilio, se consumían en promedio 201,40 kWh. Con base en este consumo eléctrico, la producción de metano de la cisterna de Pacto podría abastecer una casa durante seis meses, aproximadamente, siempre y cuando las condiciones se asemejen al medio MC, lo que

resulta poco probable por lo antes expuesto. Adicionalmente, debe tomarse en cuenta el comportamiento microbiano a gran escala para determinar si, en realidad, los volúmenes de metano estimados en este estudio lograrían ser obtenidos en la práctica, pues la Secretaria de Medio Ambiente y Recursos Naturales de Ecuador (51) menciona que los volúmenes grandes de desechos orgánicos deben ser estables y bien seleccionados para que generen biogás de calidad energética sustentable.

Aun así, el Plan Maestro de Electrificación elaborado por el Consejo Nacional de Electricidad de Ecuador en 2013 (52), determinó que para el año 2017, el promedio de consumo residencial en la ciudad de Quito sería de 152 kWh mes⁻¹ sin uso de cocina a inducción y, con uso de ésta, habría un consumo adicional de 100 kWh mes⁻¹. Es decir, mensualmente se consumirían 252 kWh, aproximadamente. En este sentido, si una casa usa cocina a inducción podría ser abastecida de energía eléctrica generada por biogás durante cinco meses, siempre y cuando la casa, el edificio, la tienda o cualquiera que desee adoptar un sistema de generación de energía renovable que funcione de forma eficiente a base de biogás, cuente con inoculantes metanogénicos y desechos orgánicos idóneos (37). Adicionalmente, es indispensable un biodigestor diseñado técnicamente que cuente con todas las seguridades para evitar posibles accidentes, esté en buen estado y posea la maquinaria necesaria para transformar el biogás en energía (49,51). El manejo riguroso y el empleo de las mejores alternativas económicas en cuanto a la adquisición de insumos como el formiato de sodio como principal precursor de metanogénesis identificado en este estudio, por ejemplo, harán que el biogás pueda ser usado de forma

exitosa y se convierta en la alternativa de gestión de desechos orgánicos propuesta en esta investigación. Se trata de una tecnología accesible, de bajo costo y muy prometedora para comunidades rurales que requieren mejorar el manejo de sus desechos.

CONCLUSIONES

Combinar un conjunto de microorganismos metanogénicos posibilita un aumento significativo en la cantidad y la calidad de los productos del proceso de biodigestión siempre que sean compatibles. La manipulación de la dominancia de una determinada especie de un consorcio, no se traduce necesariamente en el aumento de la productividad metabólica del conjunto. La combinación de dos cepas metanogénicas aisladas puede resultar en antagonismo marcado. El sustrato que permitió evidenciar la optimización de los procesos de biodigestión fue el medio de cultivo MC que constituyó un catalizador directo de la metanogénesis. La optimización en la producción de metano se debe a la formación de inóculos seleccionados de microorganismos metanogénicos eficaces.

Esta investigación ha conseguido generar un inoculante microbiano capaz de catalizar la metanogénesis, de manera que se potencien los volúmenes de biogás aprovechable como biocombustible.

REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

1. Gestnova. Plan de Desarrollo y Ordenamiento Territorial de la Parroquia de Pacto [Internet]. 1st ed. Gestnova, editor. Quito: SNI; 2015;143 Available from: http://app.sni.gob.ec/sni-link/sni/PORTAL_SNI/data_sigad_plus/sigadplusdocumentofinal/1768128260001_GESTNOVA_PDyOT_PACTOFINAL_30-10-2015_20-27-52.pdf
2. Agrocalidad. Resolución y Manual de Mataderos_Agrocalidad [Internet]. Quito;

2013. Available from: <http://web.agrocalidad.gob.ec/documentos/RESOLUCIONES-Y-MANUAL-DE-MATADEROS.pdf>
3. Massa D. La centralidad rural de la microregión del noroccidente del Distrito Metropolitano de Quito: Modelos de desarrollo, procesos e influencias en las dinámicas socialesy económicas territoriales. Caso Parroquia de Guala [Internet]. Flacso Andes; 2014. Available from: <https://repositorio.flacsoandes.edu.ec/handle/10469/7591>
 4. Gadp. Plan de desarrollo y ordenamiento territorial de la parroquia pacto [Internet]. Quito; 2012. Available from: http://sitp.pichincha.gob.ec/repositorio/disenio_paginas/archivos/PDOT_PACTO_2012.pdf
 5. Martí-Herrero J. Biodigestores familiares: Guía de diseño y manual de instalación (2008) [Internet]. Programa d. La Paz: Cooperación Técnica Alemana; 2015; 86 Available from: https://www.researchgate.net/publication/282156621_Biodigestores_familiares_Guia_de_diseño_y_manual_de_instalación_2008
 6. Gutiérrez S. Estudio de parámetros de combustión en quemadores atmosféricos de glp para elaborar maní garapiñado en la fábrica piedad de la ciudad de ambato y su incidencia en el consumo energético. [Internet]. Universidad Técnica de Ambato; 2015. Available from: https://repositorio.uta.edu.ec/bitstream/123456789/10576/1/Tesis_I.M._277_-_Gutiérrez_Altamirano_Santiago_Javier.pdf
 7. Martina P, Yank L, Corace J, Bucki Wasserman B, Aeberhard R, Ventín A. Estudio de la producción de biogás en función de la cantidad de residuos de madera en un biodigestor del tipo de carga unica o batch. ASADES [Internet]. 2005; (9):23-7. Available from: <https://core.ac.uk/download/pdf/301096225.pdf>
 8. García Fabio. Manual de Estadísticas Energéticas [Internet]. OLADE. García Fabio, editor. Quito: Biblioteca OLADE; 2011;191. Available from: <http://biblioteca.olade.org/opac-tmpl/Documentos/old0179.pdf>
 9. Kallio P, Pásztor A, Thiel K, Kalim M, Jones PR. An engineered pathway for the biosynthesis of renewable propane. Nature [Internet]. 2014;4-11. Available from: <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4164768/pdf/ncomms5731.pdf>
 10. Zhang L, Liang Y, Wu W, Tan X, Lu X. Biotechnology for Biofuels Microbial synthesis of propane by engineering valine pathway and aldehyde - deformylating oxygenase. Biotechnol Biofuels [Internet]. BioMed Central; 2016;(9):1-9. Available from: <https://biotechnologyforbiofuels.biomedcentral.com/articles/10.1186/s13068-016-0496-z>
 11. Schlüter A, Bekel T, Diaz NN, Dondrup M, Eichenlaub R, Gartemann K, et al. The metagenome of a biogas-producing microbial community of a production-scale biogas plant fermenter analysed by the 454-pyrosequencing technology. ELSEVIER [Internet]. 2008;(136):77-90. Available from: <https://www.sciencedirect.com/science/article/abs/pii/S0168165608001983?via%3Dihub>
 12. López F, Lahoz A, Cuadros F, González J, Zamora J, Hewit A, et al. Aprovechamiento Energético del Residuo Ganadero [Internet]. Agencia Ex. Agencia Extremeña de la Energía, editor. Badajoz: Agencia Extremeña de la Energía; 2014; 235 p. Available from: http://www.agenex.net/guias-altercexa/4_APROVECHAMIENTO_DEL_RESIDUO_GANADERO.pdf
 13. Domínguez MG. Caracterización fermentativa de biodigestores de cerdaza y aislamiento de una arqueobacteria metanogénica [Internet]. Colegio de Postgraduados - Institución de Enseñanza e Investigación en Ciencias Agrícolas; 2014. Available from: <http://www.lareferencia.info/vufind/Re>

- cord/MX_c1fd2f7a775fba2f7d41b3cef7468cb3
14. Yang Z, Guo R, Xu X, Wang L, Dai M. Bioresource Technology Enhanced methane production via repeated batch bioaugmentation pattern of enriched microbial consortia. *Bioresour Technol* [Internet]. Elsevier Ltd; 2016;(216):471–7. Available from: <http://dx.doi.org/10.1016/j.biortech.2016.05.062>
 15. Corrales L, Antolinez D, Bohórquez J, Corredor A. Bacterias anaerobias: procesos que realizan y contribuyen a la sostenibilidad de la vida en el planeta. *NOVA* [Internet]. 2015;13(23):55–81. Available from: <http://www.scielo.org.co/pdf/nova/v13n24/v13n24a06.pdf>
 16. Stantscheff R, Kuever J, Rabenstein A, Seyfarth K, Dröge S, König H. Isolation and differentiation of methanogenic Archaea from mesophilic corn-fed on-farm biogas plants with special emphasis on the genus *Methanobacterium*. *Appl Microbiol Biotechnol* [Internet]. 2014;98:5719–35. Available from: <https://link.springer.com/content/pdf/10.1007/s00253-014-5652-4.pdf>
 17. Garzón P, Ochoa-herrera V, Peñafiel R. Estudio de la generación de gas metano a partir del agua residual del proceso de extracción de aceite crudo de palma en biodigestores experimentales. *Av en Ciencias e Ing* [Internet]. 2015;7(2):8. Available from: <https://revistas.usfq.edu.ec/index.php/avances/article/view/274/275>
 18. Ito T, Yoshiguchi K, Dwi H, Okabe S. Bioresource Technology Identification and quantification of key microbial trophic groups of methanogenic glucose degradation in an anaerobic digester sludge. *Bioresour Technol* [Internet]. Elsevier Ltd; 2012;123:599–607. Available from: <http://dx.doi.org/10.1016/j.biortech.2012.07.108>
 19. Pagés J, Pereda I, Lundin M, Sárvári I. Bioresource Technology Co-digestion of different waste mixtures from agro-industrial activities: Kinetic evaluation and synergetic effects. *ELSEVIER* [Internet]. 2011;102:10834–40. Available from: <https://www.sciencedirect.com/science/article/abs/pii/S0960852411013009?via%3Dihub>
 20. Bah CSF, Bekhit AEA, Carne A, Mcconnell MA. Slaughterhouse Blood: An Emerging Source of Bioactive Compounds. *Compr Rev* [Internet]. 2013;12:314–31. Available from: <https://onlinelibrary.wiley.com/doi/full/10.1111/1541-4337.12013>
 21. Torres P, Pérez A. Actividad metanogénica específica: una herramienta de control y optimización de sistemas de tratamiento anaerobio de aguas residuales. *Redalyc* [Internet]. 2010;(9):5–14. Available from: <https://www.redalyc.org/pdf/2311/231116434001.pdf>
 22. RiABM. Reunión del Directorio de la RIABM 13 [Internet]. Lima; 2017. Available from: <http://www.bosquesmodelo.net/reunion-del-directorio-de-la-riabm/>
 23. Balarezo D, Escobar Z, Peralvo M, Galmez V. BOLETÍN-MCA-2.pdf [Internet]. Nanegal; 2016. Available from: <http://www.bosquesandinos.org/wp-content/uploads/2017/01/BOLETÍN-MCA-2.pdf>
 24. Chamarro I. Controles de calidad y valores de referencia para datos de oceanografía química. El caso del Radial Profundo de Canarias. Universidad Politécnica de Valencia; 2015.
 25. Méndez C, Mesa V, Sprenger R, Richter M, Suárez M, Solano J, et al. Microbial stratification in low pH oxic and suboxic macroscopic growths along an acid mine drainage. *ISME* [Internet]. 2014;(8):1259–74. Available from: <https://www.nature.com/articles/ismej2013242.pdf>
 26. Moreno J, Albarracín V. Aislamiento, cultivo e identificación de microorganismos ambientales a partir de

- muestras naturales. *Reduca Biol* [Internet]. 2012;5(5):79–93. Available from: <http://www.revistareduca.es/index.php/biologia/article/viewFile/963/996>
27. Acuña P, Ángel L, Montoya E, Corrales L, Sánchez L. Aislamiento e identificación de microorganismos del género *Methanococcus* y *Methanobacterium* de cuatro fuentes de Bogotá D. C. *NOVA* [Internet]. 2008;6(10):101–236. Available from: <https://hemeroteca.unad.edu.co/index.php/nova/article/view/406>
 28. Elizarrás P, Serafín A, Magaña P. Caracterización microbiológica de agentes metanogénicos sobre productores de biometano en condiciones mesofílicas para lodos de tenerías. *Jóvenes en la Cienc* [Internet]. 2015;2(1):1963–7. Available from: <http://www.jovenesenlaciencia.ugto.mx/index.php/jovenesenlaciencia/article/view/438/pdf1>
 29. Posada SL, Noguera R, Bolívar D. Relación entre presión y volumen para la implementación de la técnica in vitro de producción de gases en Medellín, Colombia. *Rev Colomb Ciencias Pecu* [Internet]. 2006;19(4):407–14. Available from: rccpecuarias@rccp.udea.edu.co
 30. Edith F. Hidroxiapatitas Ca-Zn: Un Nuevo Soporte en la Reacción de Hidrodesulfuración de Tiofeno [Internet]. Universidad de Carabobo; 2016. Available from: <http://hdl.handle.net/123456789/4107>
 31. Mnif I, Mnif S, Sahnoun R, Maktouf S, Ayedi Y, Ellouze S, et al. Biodegradation of diesel oil by a novel microbial consortium: comparison between co-inoculation with biosurfactant-producing strain and exogenously added biosurfactants. *Environ Sci Pollut Res* [Internet]. 2015;(22):14852–61. Available from: <https://link.springer.com/article/10.1007/s11356-015-4488-5>
 32. Hays SG, Patrick WG, Ziesack M, Oxman N, Silver PA. ScienceDirect Better together : engineering and application of microbial symbioses. *Curr Opin Biotechnol* [Internet]. Elsevier Ltd; 2015;(36):40–9. Available from: <http://dx.doi.org/10.1016/j.copbio.2015.08.008>
 33. García R, González J, Jornet J. S P S S : PRUEBA T [Internet]. Valencia: InnovaMIDE; 2010. Available from: https://www.uv.es/innomide/spss/SPSS/SPSS_0701b.pdf
 34. Hurtado M, Berlanga V. Cómo aplicar las pruebas paramétricas bivariadas t de Student y ANOVA en SPSS. Caso práctico. *REIRE* [Internet]. 2012;5(2):83–100. Available from: www.ub.edu/ice/reire.htm
 35. Camargo Y, Vélez A. Emisiones de biogas producidas en rellenos sanitarios. In: Camargo Y, Vélez A, editors. *II Simposio Iberoamericano de Ingeniería de Residuos* [Internet]. Barranquilla: Red de Ingeniería en Saneamiento Ambiental; 2009. p.13. Available from: https://www.researchgate.net/publication/276062721_EMISIONES_DE_BIOGAS_PRODUCIDAS_EN_RELLENOS_SANITARIOS
 36. Barragán E, Arias PD, Terrados J. Fomento del metabolismo energético circular mediante generación eléctrica proveniente de rellenos sanitarios: Estudio de caso, Cuenca, Ecuador. *INGENIUS* [Internet]. 2016;(16):36–42. Available from: <https://revistas.ups.edu.ec/index.php/ingenius/article/view/16.2016.05>
 37. Ferrer Y, Pérez H. Los microorganismos en la digestión anaerobia y la producción de biogás. Consideraciones en la elección del inóculo para el mejoramiento de la calidad y el rendimiento. *ICIDCA* [Internet]. 2010;43(1):1–13. Available from: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=223120681002>
 38. Salazar K. Estructura poblacional de bacterias sulfato reductoras y arqueas metanógenas en perfiles sedimentarios de lagunas de aguas blancas y aguas

- negras de la cuenca amazónica del río Beni [Internet]. Universidad Mayor de San Andrés; 2008. Available from: https://horizon.documentation.ird.fr/exl-doc/pleins_textes/divers16-09/010045028.pdf
39. Icaza M. Microbiota intestinal en la salud y la enfermedad. *Rev Gastroenterol México* [Internet]. Asociación Mexicana de Gastroenterología; 2013;78(4):240-8. Available from: <http://dx.doi.org/10.1016/j.rgmx.2013.04.004>
40. Otero P. Carl Woese y los dominios de la vida. *Rev Boletín biológica* [Internet]. 2017;37(11):27-33. Available from: https://d1wqtxts1xzle7.cloudfront.net/61544452/historia3720191217-16462-w2madb.pdf?1576628674=&response-content-disposition=inline%3B+filename%3DHISTORIA_DE_LA_BIOLOGIA_Carl_Woese_y_los.pdf&Expires=1600299679&Signature=MydZI2K07rvLhlyRAafCB8TkantNZc8peYw0BdlCF7N0oNQeMUV6DuiFqzglUf3igrOC2mSgWZawlv4fxOTsGd1d07s~rVxgoK-5Gd~5an5Y7X~ofORl~jyyMR4~ETITFEhb~Wo1-vAPo0zo1RVoYDhPjyLAOM40P8-qfGb~C~ix00QInUvSFbh6ixc75hCJQPDah8LuhsKp-uhmWUbuBolekj1bd4fqEdErC9fHhfNWHMRu0FnXH~x-oPjEKYxyQmQgDeYwI-oj~U4Uilr37uhDZKdLlPggqjg4C02Qhfs7Vs3ktaH1eSM8Q9HBk86VMH0sWPZ8mv6khFCX3zt92w_&Key-Pair-Id=APKAJLOHF5GGSLRBV4ZA
41. Quintero L. Tecnologías para la decoloración de tintes índigo e índigo Carmín. *ResearchGate* [Internet]. 2010;162(77):371-86. Available from: https://www.researchgate.net/publication/49598648_TECNOLOGIAS_PARA_LA_DECOLORACION_DE_TINTES_INDIGO_E_INDIGO_CARMIN
42. García J. Producción de metano en ambientes hipersalinos: Diversidad microbiana, estructura y función de la comunidad de arqueas metanógenas [Internet]. Centro de Investigaciones Biológicas del Noroeste, S. C.; 2014. Available from: <http://dspace.cibnor.mx:8080/handle/123456789/279>
43. Gallegos M, Celis L, Razo E. Competencia por sustrato durante el desarrollo de biomasa sulfatorreductora a partir de un lodo metanogénico en un reactor uasb Marisol. *Contam Ambient* [Internet]. 2010;26(2):109-17. Available from: <http://www.scielo.org.mx/pdf/rica/v26n2/v26n2a2.pdf>
44. Rodríguez L. Viabilidad técnica para producción de biogás a partir de la fracción orgánica de los residuos sólidos urbanos [Internet]. Universidad EAN; 2014. Available from: <https://repository.ean.edu.co/bitstream/handle/10882/1560/RodriguezLuis2014.pdf;jsessionid=5B2C341DFAD05C4BDE0D0FD3BCC30481?sequence=1>
45. Molina I, Cantet J, Montoya S, Correa G, Barahona R. In vitro methane production from two tropical grasses alone or in combination with *Leucaena leucocephala* or *Gliricidia sepium*. *CES Med Vet y Zootec* [Internet]. 2013;8(2):15-31. Available from: http://www.scielo.org.co/scielo.php?script=sci_arttext&pid=S1900-96072013000200002
46. Deublein D, Steinhauser A. Biogas from Waste and Renewable Resources [Internet]. Deublein D, Steinhauser A, editors. Weinheim: WILEY-VCH Verlag GmbH & Co. KGaA; 2008. p.443 Available from: <https://books.google.com.ec/books?hl=es&lr=&id=CJiMmmxu2tcC&oi=fnd&pg=PT13&dq=Biogas+from+Waste+and+Renewable+Resources&ots=ImhtgRePLd&sig=05N0sfbOen6OUt7kIqsEeHaAYjQ#v=onepage&q=Biogas+from+Waste+and+Renewable+Resources&f=false>
47. Diego M. Universidad de Salamanca [Internet]. Universidad de Salamanca; 2015. Available from: https://www.europeana.eu/en/item/2022712/lod_oai_gredos_usal_es_10366_127809_ent0

48. Magaña Ramírez JL, Rubio Núñez R, Jiménez Islas H, Martínez García MT. Tratamiento anaerobio de desechos lácticos y estiércol de cabra Anaerobic treatment of lactic waste and goat manure. *Ing e Investig* [Internet]. 2011;31(1):93-8. Available from: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=64321170011%0ACómo>
49. Quesada R, Salas N, Arguedas M, Botero R. Generación de energía eléctrica a partir de biogás. *Tierra Trop* [Internet]. 2007;3(2):227-35. Available from: https://www.academia.edu/19201597/GENERACIÓN_DE_ENERGÍA_ELÉCTRICA_A_PARTIR_DE_BIOGÁS
50. Baquero M, Quesada F. Eficiencia energética en el sector residencial de la Ciudad de Cuenca, Ecuador. 2016;7(2):147-65.
51. SEMARNAT. Especificaciones Técnicas para el Diseño y Construcción de Biodigestores en México [Internet]. México; 2010. Available from: <http://biblioteca.semarnat.gob.mx/janium/Documentos/Ciga/libros2009/CD001057.pdf>
52. CONELEC. PLAN MAESTRO DE ELECTRIFICACIÓN. In: CONELEC, editor. Plan Maestro de Electrificación [Internet]. 2nd ed. Quito: Ministerio de Electricidad y Energía Renovable; 2013. p. 206. Available from: <https://www.regulacionelectrica.gob.ec/wp-content/uploads/downloads/2015/12/Vol2-Estudio-y-gestión-de-la-demanda-eléctrica.pdf>