

sys bto

Electroporación de la microbiota de placas solares como búsqueda de nuevos chasis biotecnológicos

Mario Herrero Cervera

Trabajo de Fin de Grado - Grado en Biotecnología 13 julio 2018

Índice

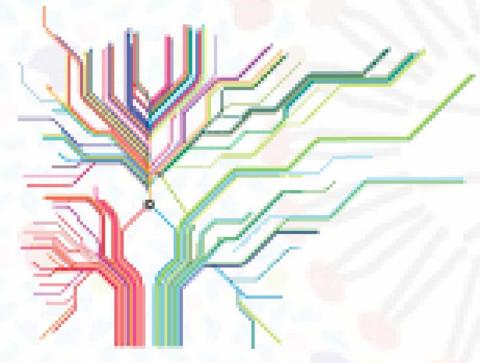
- Introducción
- Objetivo
- Materiales y métodos
- Resultados
- Conclusiones

Introducción

Transformación bacteriana inducida por rayos

Transferencia Horizontal de Genes (THG) → adquisición rápida de potenciales habilidades de adaptación

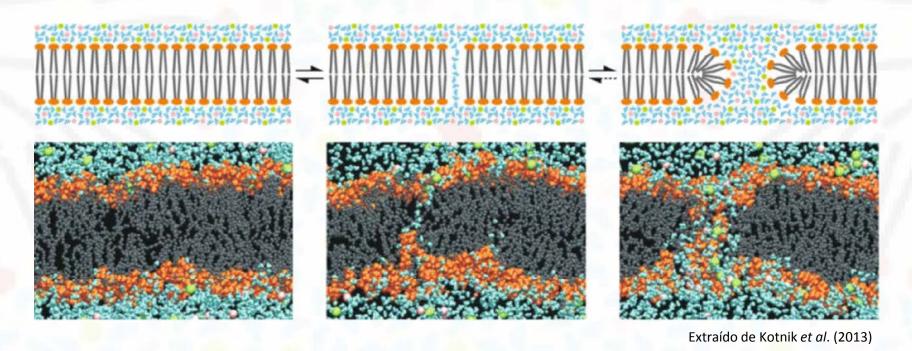
Rayos como facilitadores de la transformación bacteriana



Modificado de http://mcinerneylab.com

Electroporación

- Primeras aplicaciones: Jean Antoine Nollet (1754) y Louisville Water Company (1896) para la eliminación de microorganismos (electroporación irreversible)
- Década de 1980, electrotransformación de células de mamíferos: electroporación reversible formación de poro acuoso metaestable



Microorganismos y biotecnología

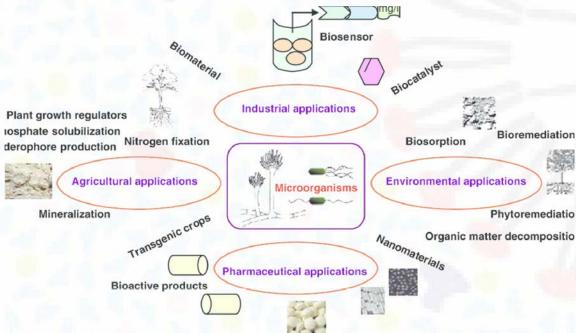
- 1700 aC: poema sumerio, "Himno a Ninkasi", menciona la elaboración de cerveza.
- Hallazgo de un tarro de 7000 años con vino

Robert Hooke y Antoni van Leeuwenhoek: descubrimiento

microorganismos

Introducción

biotecnología utiliza microorganismos fábricas como vivientes para fabricar productos facilidad con flexibilidad



Introducción

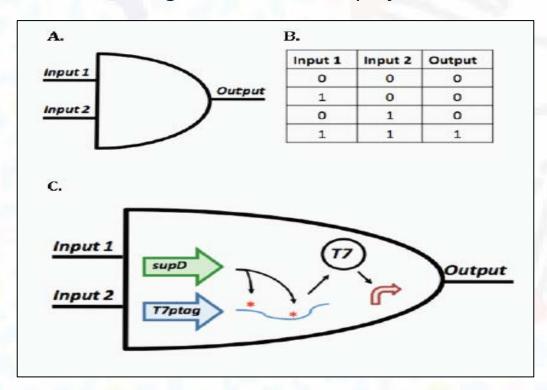
Chasis en biología sintética y biotecnología

Escherichia coli y Saccharomyces cerevisiae son los chasis de biología sintética y biotecnología más usados

Evolución desde simples mutaciones genéticas a complejos circuitos

sintéticos y de diseño

Necesidad de nuevos y más flexibles chasis

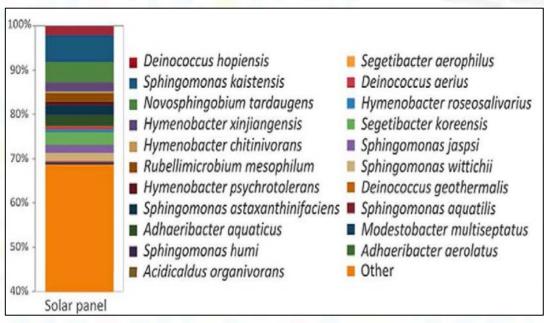


Introducción

Biodiversidad y microbiota de paneles solares

- Ambientes extremos: diversas estrategias de supervivencia y adaptación
- Paneles solares: más de 500 especies diferentes

Explotación de biodiversidad necesidad natural: del desarrollo de la biología sintética y biotecnología



Modificación genética mediante electroporación de microorganismos presentes en muestras de placas solares, muestra derivada de la naturaleza, con el objetivo de explotar su potencial y encontrar nuevos chasis en biología sintética y biotecnología

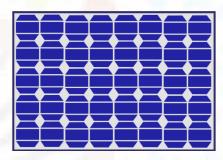
Introducción

Conclusiones



Materiales y métodos

Muestras biológicas usadas



1.28 m² placa solar



Escherichia coli DH5α (DH5)

Escherichia coli electrocompetente casera DH5α de Ron Geller (RG)

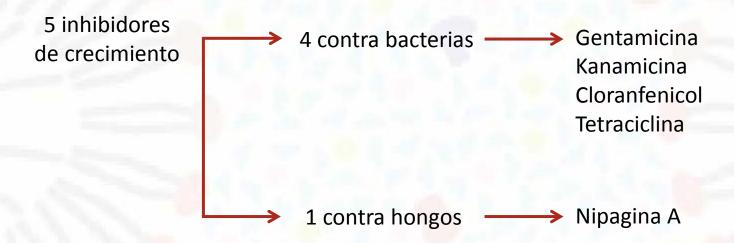
comercial NEB5
(NEB5)

E. coli

Cultivo en placa de medio sólido

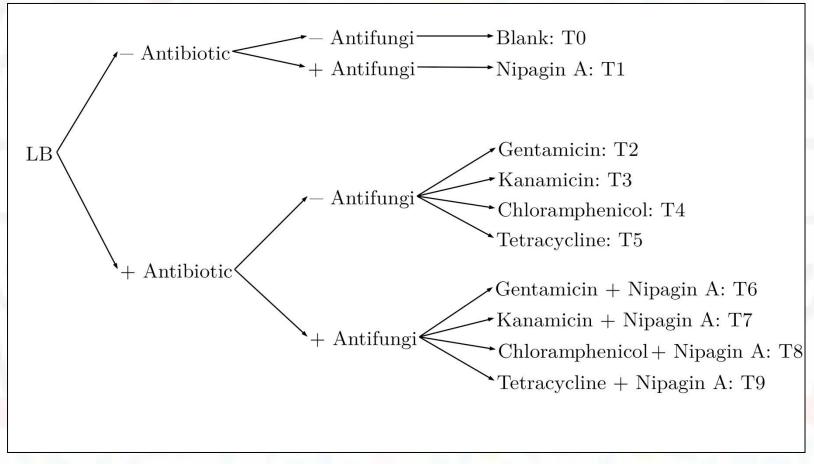


Ensayo de inhibición crecimiento de muestra placa solar

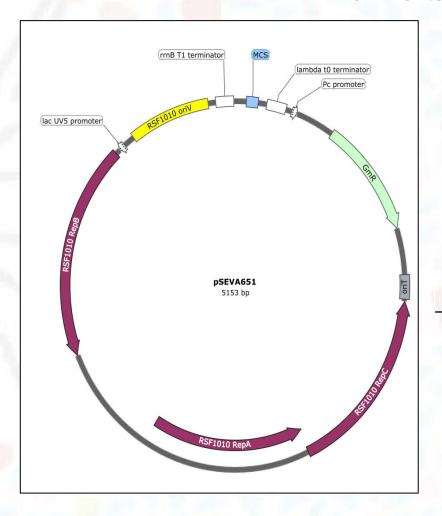


Introducción

Ensayo de inhibición crecimiento de muestra placa solar



Plásmido pSEVA651 de resistencia a antibiótico

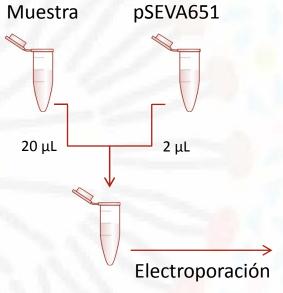




Característica	Valor	
Estructura	dsDNA circular	
Tamaó	5153 pb	
Masa molecular	1.89 x 10 ¹¹ mol/μg DNA	

Información del plásmido generada mediante el software SnapGene (de GSL Biotech; disponible en snapgene.com).

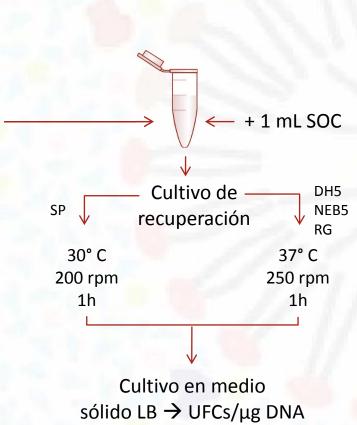
Electroporación y cultivo de recuperación



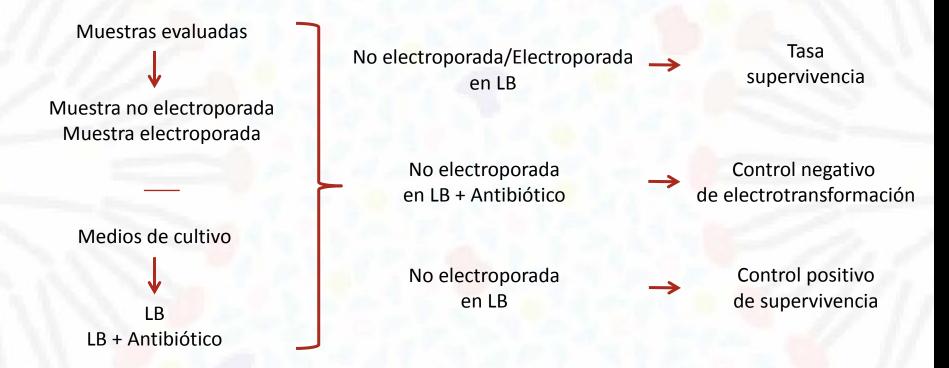
4° C



BTX Gemini X² Harvard Electroporator (452006)



Electroporación y cultivo de recuperación



Efecto de la muestra de placa solar sobre electrotransformación de *E. coli*

M <mark>uest</mark> ra	μL NEB5	μL SP (dilución)	% SP (v/v)
NEB5	20	0	0
SP-D	0	20 (Directa)	100
SP-10 ⁻¹	0	20 (10 ⁻¹)	1
SP-10 ⁻³	0	20 (10 ⁻³)	0.1
SP-10 ⁻⁵	0	20 (10 ⁻⁵)	0.001
Mix-D	10	10 (Directa)	50
Mix-10 ⁻¹	10	10 (10 ⁻¹)	0.5
Mix-10 ⁻³	10	10 (10-3)	0.05
Mix-10 ⁻⁵	10	10 (10-5)	0.0005

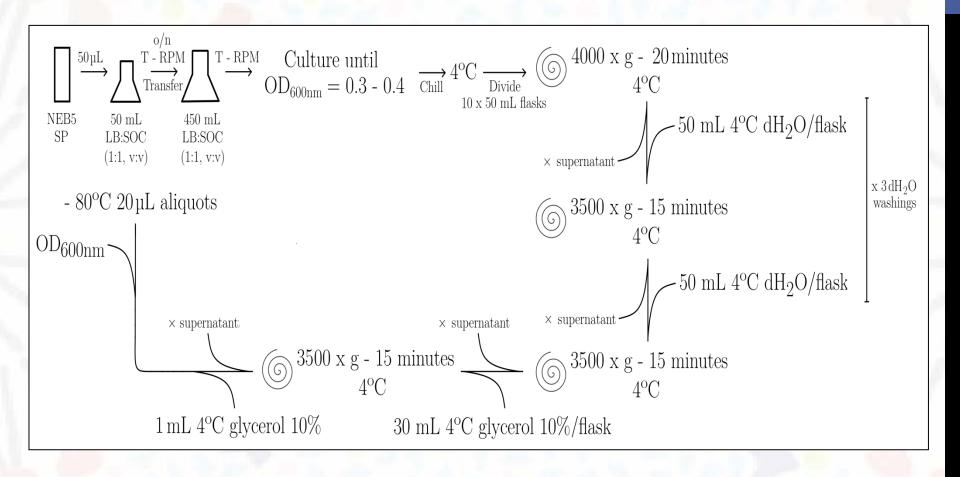
NEB5 \rightarrow E. coli

SP → Muestra placa solar

Mix → Mezcla NEB5 + SP

Esquema de la organización de ensayo

Protocolo de electrocompetencia



Confirmación de las colonias positivas en la electroporación

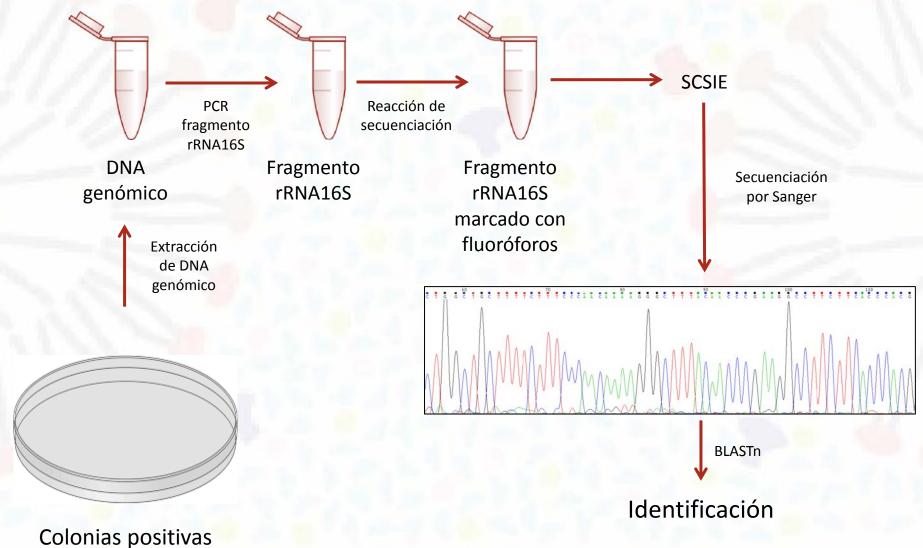
Muestra placa solar electroporada en LB + Antibiótico

Colonias positivas

Colonias de muestra de placa solar electroporada que crecen en LB + Antibiótico

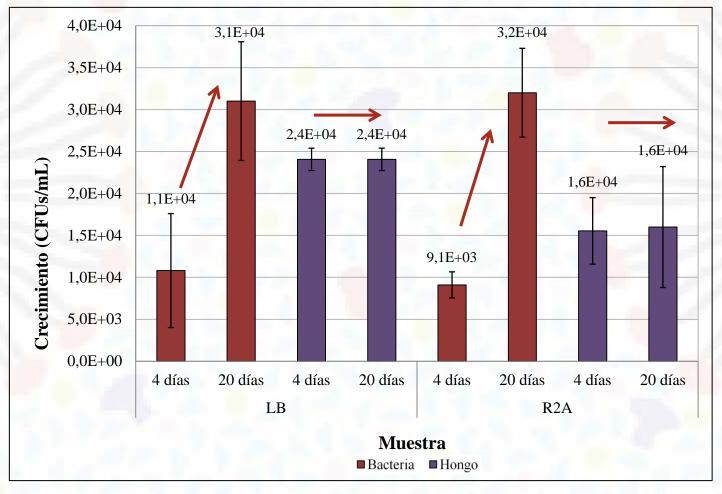
Extracción DNA plasmídico con kit Electroforesis en gel de agarosa (0.8% p/v) de los plásmidos extraídos Ensayo de restricción enzimática Linearización del plásmido Electroforesis en gel de agarosa (1.5% p/v) de los plásmidos linearizados

Identificación de las colonias electrotransformadas



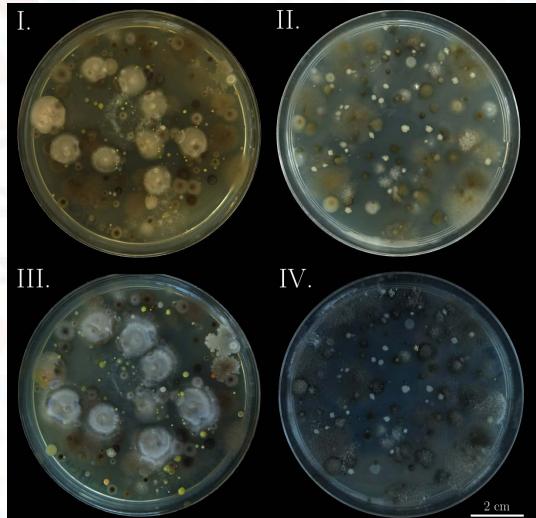
Resultados

Diferentes colonias según medio de cultivo y colonias más visibles al 20º día



Caracterización del crecimiento de la muestra de panel solar en cultivo de medios sólidos, LB y R2A, en el cuarto y vigésimo día de cultivo.

Diferentes colonias según medio de cultivo y colonias más visibles al 20º día



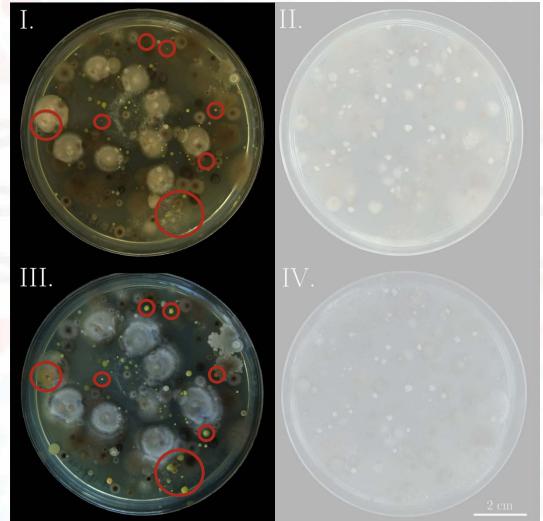
4º día

20º día

Cultivo de la muestra de placa solar en LB, 4º (I.) y 20º (III.) día, y en agar R2A, 4º (II.) y 20º día (IV.).

LB R2A

Diferentes colonias según medio de cultivo y colonias más visibles al 20º día



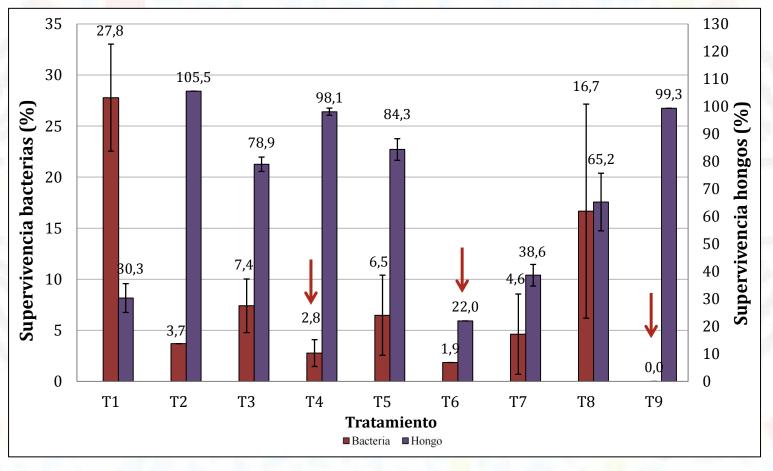
4º día

20º día

Cultivo de la muestra de placa solar en LB, 4º (I.) y 20º (III.) día, y en agar R2A, 4º (II.) y 20º día (IV.).

LB R2A

Gentamicina y Nipagin A como inhibidores de crecimiento de la muestra de la placa solar



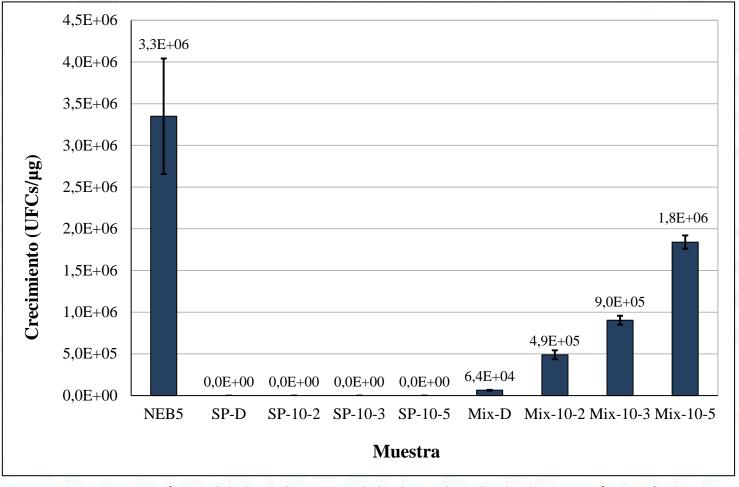
Crecimiento del panel solar en ensayos de inhibidores microbianos.

Extracción satisfactoria pSEVA651

Con <mark>ce</mark> ntración (ng/μL)	Rendimiento (μg)	A ₂₆₀ /A ₂₃₀	A ₂₆₀ /A ₂₈₀
27.16 +/- 0.40	2 <mark>.72</mark> +/- 0.04	1.79 +/- 0.01	1.38 +/- 0.08

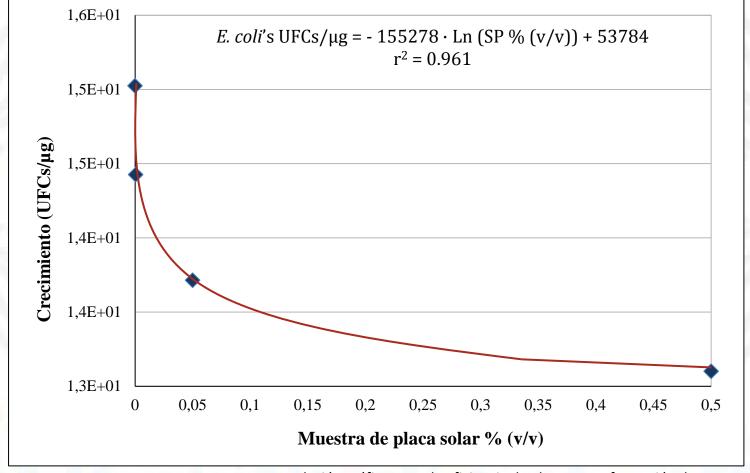
Cuantificación del pSEVA651 extraído

La muestra de placa solar tiene un efecto negativo sobre electroporación de *E. coli*



Efecto inhibidor de la muestra de la placa solar sobre la electrotransformación de NEB5.

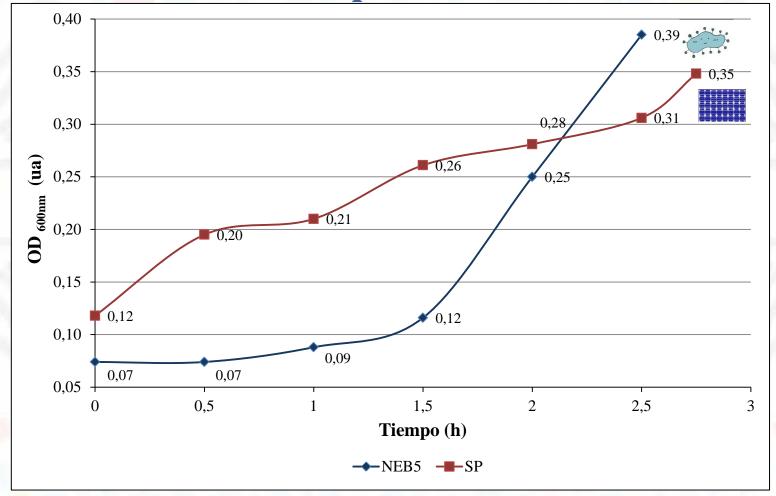
La muestra de placa solar tiene un efecto negativo sobre electroporación de *E. coli*



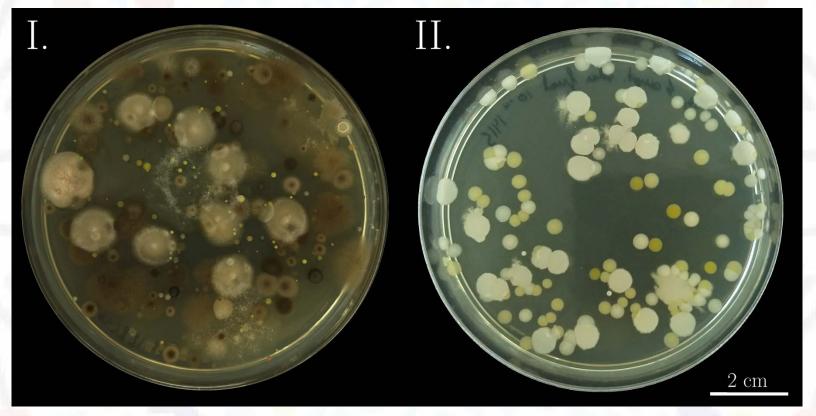
Relación gráfica entre la eficiencia de electrotransformación de NEB5 y concentración de muestra del panel solar.

Introducción

Electrocompetencia: crecimiento lento de la muestra de la placa solar vs. E. coli

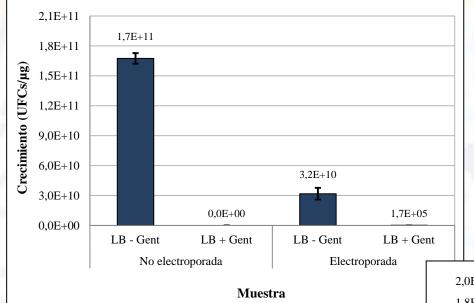


Electrocompetencia: disminución biodiversidad de la muestra de la placa solar



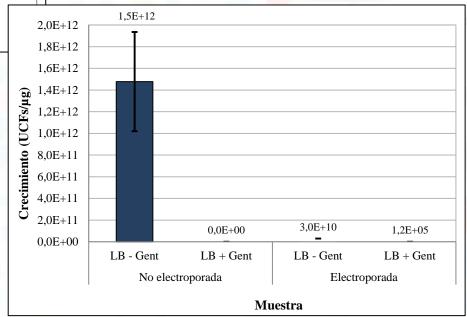
Cambio en la biodiversidad de la muestra de placa solar debido al protocolo de electrocompetencia: I., antes; II., después.

√ Control electrocompetencia y electroporación

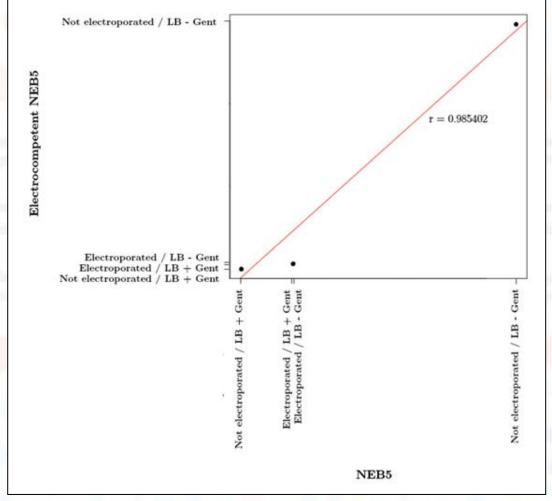


Electroporación de E. coli

Electroporación de *E. coli* tras procotolo de electrocompetencia

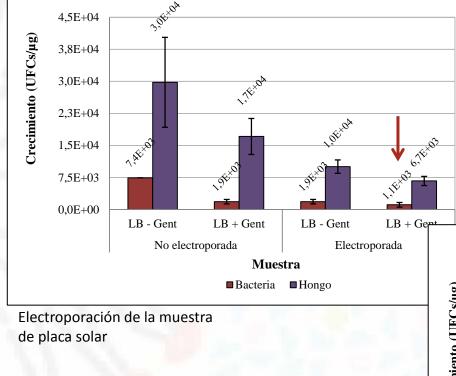


√ Control electrocompetencia y electroporación

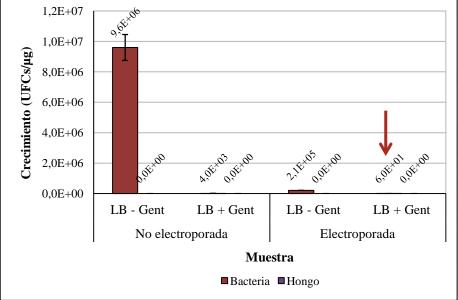


"Scatter plot" del crecimiento de NEB5 y NEB5 tras protocolo de electrocompetencia, después de la electroporación

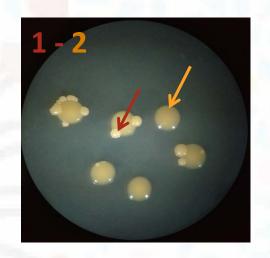
Colonias positivas en electroporación muestra placa solar

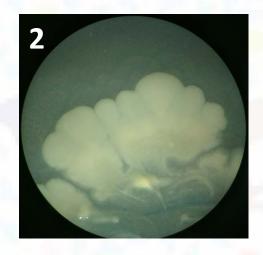


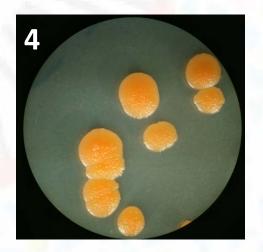
Electroporación de la muestra de la placa solar tras procotolo de electrocompetencia

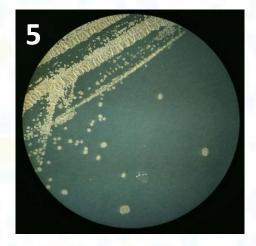


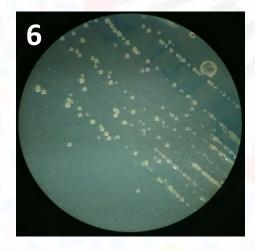
Colonias positivas en electroporación muestra placa solar



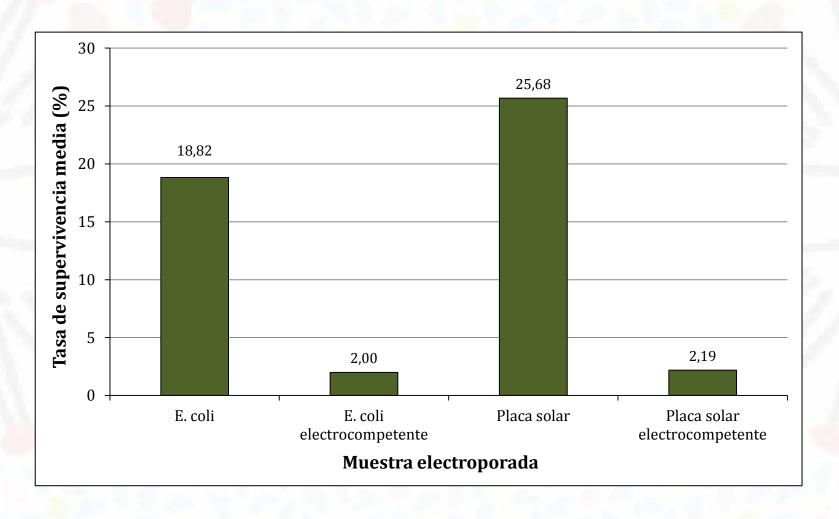




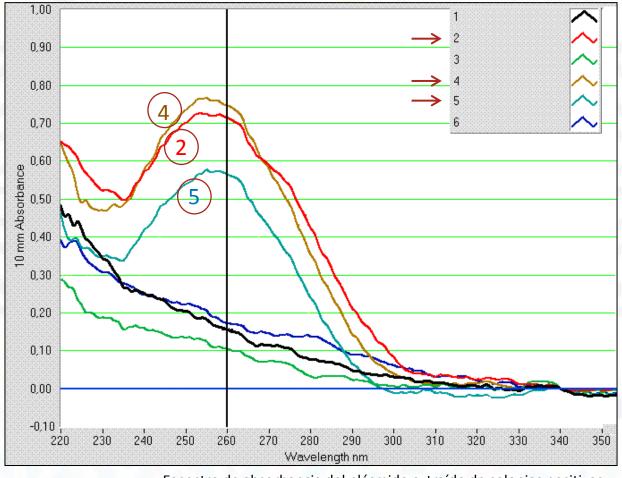




Mayor supervivencia a electroporación en muestras no electrocompetentes

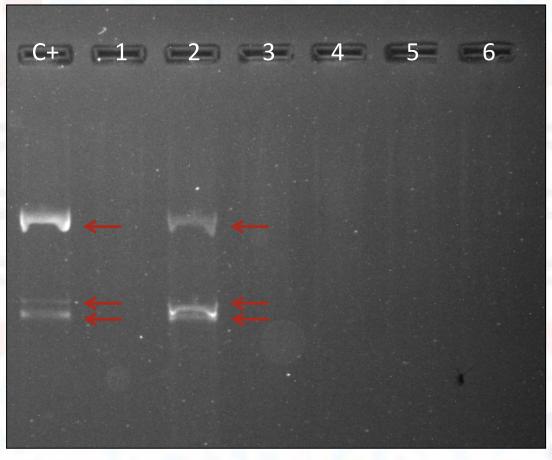


Colonias 2, 4 y 5 dieron buena extracción DNA



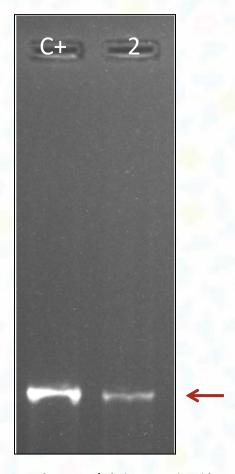
Espectro de absorbancia del plásmido extraído de colonias positivas.

Colonia 2 mostraba DNA plasmídico



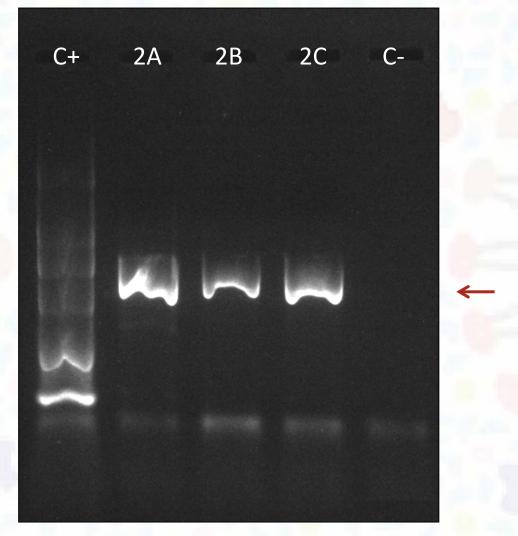
Gel de electroforesis de agarosa (0.8% p / v) de DNA plasmídico de las colonias positivas.

Colonia 2 electrotransformada con pSEVA651



Gel de electroforesis de agarosa (1.5% p / v) de ADN de plásmido de linealización.

Correcta amplificación rRNA 16S de gDNA



Gel de electroforesis en agarosa (1.5% p / v) del fragmento rRNA 16S amplificado de la colonia 2 (tres repeticiones).

Stenotrophomonas sp. como género de la muestra placa solar electrotransformado

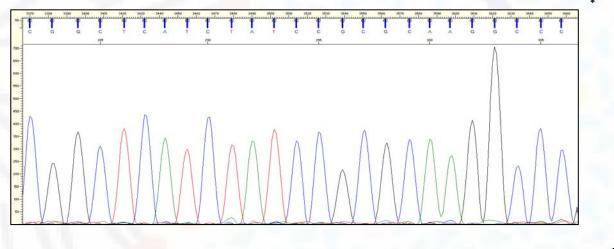
Fragmento rRNA 16S (2B)

TOT CITCHCACCACGCGGTATGGCTGGATCAGGCTTGTGCGCATTATTCCCCACTGCTGCCTCCCGTAGGAGTCTGGACCGTGTCTCAGTTCCA 20

TO STOREGOE TO THE STOREGOE ST

01 MCA CCCCMCCCCA CMCCCCA CCCA CA CA CA CA A CCMCMCCMCMCCACCMMCCA CMMCCA MCMCMA CCCCMA CCCCA CCCAMACA CMCMCA CCCACA CCA

501 TCAAACTCATCAGGGGTTGTAAA 523

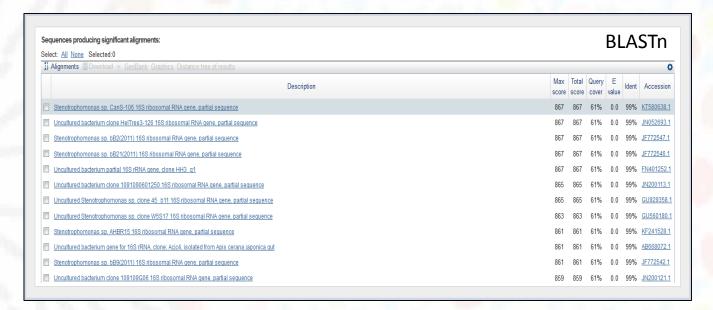


 $QV = -10 \cdot \log_{10} \cdot (Probabilidad de error)$

Muestra	% QV ≥ 20
2A	68
2B	91
2C	90
Media ± DE	83 ± 13

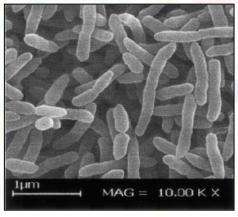
^{*} Extraído de Sequence Scanner Software 2

Stenotrophomonas sp. como género de la muestra placa solar electrotransformado



Stenotrophomonas sp.

% Identity: 99% — E-value: 0 Accession number: KT580638.1



Extraído de Kye-Heon *et al.* (2004)

Conclusiones

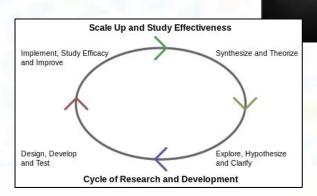
Conclusiones

Necesidad de un nuevos chasis de biología sintética y biotecnología

Biodiversidad y aplicabilidad de los microorganismos

Electroporación como técnica para buscar chasis de biología sintética novedosos y derivados de la naturaleza

Prospectivas de futuro



"No hay ninguna ley natural que prohíba el intercambio de material genético entre especies. La naturaleza no tiene la costumbre de incumplir sus propias leyes."

Los productos naturales įvaya timo! (2011, J. M. Mullet)

Nota legal:

Queda expresamente prohibida la reproducción total o parcial de este trabajo por cualquier medio o procedimiento sin el permiso expreso y por escrito del autor, que deberá ser citado en las referencias que se hacen a este trabajo.

Legal note:

It is expressly forbidden the total or partial reproduction of this work by any means or procedure without the express and written permission of the author, which must be cited in the references that are made to this work.