

XX Congreso Nacional de Biotecnología y Bioingeniería

11-15 de septiembre del 2023. Ixtapa Zihuatanejo, Guerrero

EVALUACIÓN in vitro E in planta DE RIZOBACTERIAS PROMOTORAS DEL CRECIMIENTO VEGETAL AISLADAS DE Echinocacthus platyacanthus

L. I. Salinas-Virgen¹, M. E. de la Torre-Hernández², J. F. Aguirre-Garrido³, H. C. Ramírez-Saad⁴
¹Doctorado en Ciencias Agropecuarias, UAM-Xochimilco. ²Programa Investigadores por México,
CONACyT-UAM Xochimilco. ³Depto. Ciencias Ambientales, UAM-Lerma. ⁴Depto. Sistemas
Biológicos, UAM-Xochimilco. 04960 Ciudad de México, México.
2193802285@alumnos.xoc.uam.mx

Palabras clave: Rizósfera, cactáceas, PGPR

Introducción. Las Rizobacterias Promotoras del Crecimiento Vegetal (PGPR, por sus siglas en inglés) son bacterias de gran interés agroecológico que se asocian con plantas, favoreciendo su crecimiento mediante diferentes actividades metabólicas fijación de nitrógeno, producción de fitohormonas, solubilización de P y K, producción de sideróforos y de compuestos orgánicos volátiles, biocontrol fitopatógenos, etc. (2). Las PGPR asociadas a cactáceas como E. platyacanthus resultan interesantes dado que se encuentran en ambientes extremos propios de las regiones áridas que habitan estas plantas, aumentando su capacidad adaptativa y de sobrevivencia en ellos. Sin embargo, actualmente existen pocos estudios sobre la asociación de cactáceas con bacterias de este tipo. El objetivo de este trabajo fue evaluar in planta la capacidad PGPR de bacterias aisladas de la rizósfera de la biznaga dulce E. platyacanthus.

Metodología. Once cepas bacterianas aisladas de la rizósfera de *E. platyacanthus* fueron caracterizadas *in vitro* como PGPR, se evaluaron *in planta* inoculando semillas de *Arabidopsis thaliana* (Col-0, *Wild type*) con cada cepa, registrando parámetros de crecimiento vegetal. Los resultados se analizaron con ANOVA y *post hoc* de Tukey (3). Las 3 cepas que exhibieron los mejores resultados en *A. thaliana* se inocularon en semillas de *E. platyacanthus*.

Resultados. Las 11 cepas se ubicaron en los géneros Bacillus, Pseudomonas y Stenotrophomonas (4), todas presentaron alguna característica PGPR como la capacidad de producir indoles, solubilizar fosfato, ejercer control biológico sobre F. solani y la capacidad de producir sideróforos (5). En el ensayo en A. thaliana, las cepas: Stenotrophomonas maltophilia EMP31 que produce 55.47 µg/mL de indoles e inhibe hongos fitopaógenos, Bacillus cabrialesii que produce 58.97 indoles, EMP35 Pseudomonas de У atacamensis EMP1.2 que produce 68.86 µg/mL de P soluble y produce sideróforos para 10 iones metálicos, mostraron los mejores resultados (Tabla 1) y se seleccionaron para inocular E. platyacanthus.

Tratamiento	Supervivencia (%)	Tiempo de aparición del tallo principal (semanas)	Tiempo de aparición de los tallos secundarios (semanas)	Número total de tallos	Formación de roseta (%)	Diámetro de la roseta (cm)	Tiempo de aparicion de inflorescencias (semanas)	Número total de inflorescencias	Altura del cuerpo aéreo (cm)
Control negativo (Agua estérif)	91.67	3.27 (AB)	5.43 (ABC)	2.72 (D)	90.91	2.23 (B)	3.27 (AB)	15.64 (C)	10.68 (BC)
Control Positivo (Azospinillum brasilense)	100	3 (AB)	5.25 (ABC)	5 (ABCD)	100	2.54 (B)	3 (AB)	26.92 (ABC)	11.89 (ABC)
Pseudomonas koreensis (EMP1)	100	4 (A)	6.09 (A)	3 (D)	92.31	2.79 (B)	4 (A)	15 (C)	11.12 (ABC)
Bacillus subtilis subsp. inaquosorum (EMP6)	100	2.83 (AB)	5.27 (ABC)	4.42 (ABCD)	83.33	2.84 (AB)	3 (AB)	20.5 (BC)	9.84 (C)
Stenotrophomonas rhizophila (EMP12)	91.67	3 (AB)	4.9 (ABC)	4.18 (BCD)	81.82	2.66 (B)	3 (AB)	24.55 (BC)	12.75 (ABC)
Bacillus siamensis (EMP13)	100	3.58 (AB)	5.73 (AB)	3.25 (CD)	100	3.07 (AB)	3.67 (AB)	18.58 (C)	14.09 (ABC)
Pseudomonas (EMP16)	100	2.62 (B)	5.08 (ABC)	5.69 (ABC)	92.31	2.98 (AB)	2.62 (B)	36.61 (AB)	14 (ABC)
Bacillus subtilis subsp. inaquosorum (EMP23)	100	2.71 (B)	4.71 (BC)	4.86 (ABCD)	100	3.02 (AB)	2.71 (B)	27.29 (ABC)	15.53 (A)
Stenotrophomonas maltophilia (EMP31)	100	3.08 (AB)	4.64 (BC)	5.17 (ABCD)	100	2.6 (B)	3.17 (AB)	24.42 (BC)	11.78 (ABC)
Bacillus cabrialesii (EMP35)	100	2.42 (B)	4.25 (C)	7.17 (A)	100	3.18 (AB)	2.58 (B)	42.92 (A)	14.14 (ABC)
Bacillus velezensis (EMP38)	100	2.69 (B)	4.85 (ABC)	5.38 (ABCD)	100	2.72 (B)	3 (AB)	28.92 (ABC)	13.2 (ABC)
Bacillus paramycoides (EMP40)	100	2.85 (AB)	4.85 (ABC)	5.77 (ABC)	100	3.82 (A)	3.08 (AB)	30.92 (ABC)	15.12 (AB)
Pseudomonas atacamensis (EMP1.2)	100	2.57 (B)	4.83 (C)	6.86 (AB)	100	2.73 (B)	2.57 (B)	36 (AB)	13.46 (ABC)
ANOVA		p=0.0047	p=0.0001	p<0.0001		p<0.0001	p=0.0038	p<0.0001	p=0.0004
*	p=0.7979				p=0.2089				

Conclusiones. De las 11 bacterias probadas en *A. thaliana*, se eligió una de cada género con los mejores resultados para ser probadas en la cactácea de la que fueron aisladas. Se observó mayor tasa de germinación en las semillas inoculadas, en contraste con el control negativo, por lo que se determinó que estas bacterias resultan ser benéficas para las plantas y podrían ser candidatas para la elaboración de biofertilizantes.

Agradecimientos. A las convocatorias para el Desarrollo Académico 2023, proyecto número "X". LSV recibe una beca para estudios de posgrado No XXX de CONACYT.

Bibliografía.

- 1. DE-BASHAN L, HOLGUIN G, GLICK B, BASHAN, FERRERA-CERRATO R & ALARCÓN R. (2007). Bacterias promotoras de crecimiento en plantas para propósitos agrícolas y ambientales. En: *Microbiología agrícola: Hongos, bacterias, micro y macrofauna* Editorial Trillas, México, 170-224.
- 2. POSADA CASTAÑO A, MEJÍA DURANGO D P, POLANCO-ECHEVERRY D, & CARDONA ARIAS, J (2021). Rev. Inv. Agraria y Ambiental, 12:161-178.
- 3. SALINAS-VIRGEN L (2019). Identificación y caracterización de la actividad PGPR de bacterias rizosféricas y endófitas aisladas de *Echinocactus platyacanthus* (biznaga dulce) creciendo en condiciones silvestres y de invernadero en el semidesierto queretano. Tesis M. en C.A. UAM-Xochimilco.
- 4. SALINAS-VIRGEN L, DE LA TORRE HERNÁNDEZ M E, AGUIRRE GARRIDO J & RAMÍREZ SAAD H (2020). REMexCA, 11: 531-542.
- 5. DE LA TORRE-HERNÁNDEZ M E, SALINAS-VIRGEN L, AGUIRRE-GARRIDO J, FERNÁNDEZ-GONZÁLEZ A, MARTÍNEZ-ABARCA F, MONTIEL-LUGO D, & RAMÍREZ-SAAD, H (2020). Front. Microbiol. 11, 14. doi: 10.3389/fmicb.2020.01424