



EXPRESIÓN DE LA Css II DEL ALACRÁN Centruroides suffusus suffusus EN Escherichia coli.

Georgina Estrada, Blanca.I García, Ernesto Ortiz, Lourival D.Possanni, Gerardo Corzo. Instituto de Biotecnología. Universidad Nacional Autónoma de Mexico. Av. Universidad 2001 Col. Chamilpa. 62210. Cuernavaca, Morelos. Mexico.Tel.01 (777) 3291669 Fax

Introducción. La neurotoxina CssII, de cuatro puentes disulfuro, afecta canales de sodio dependientes de voltaje. Esta es la más toxica en el veneno del alacrán de Durango *Centruroides suffusus suffusus*, cuyo piquete se considera un serio problema de salud pública.

Actualmente, solo se ha logrado la expresion en bacterias de una toxina de este tipo para estudios de relacion estructutra-funcion (2). La produccion eficiente en sistemas heterologos de estos peptidos permitira elucidar las interacciones especificas entre estas toxinas y sus receptores, asi como su aplicacion como antigenos para la produccion y mejoramiento de antivenenos por la industria farmaceutica.

Metodología. El gen que codifica para la toxina CssII fue modificado sintéticamente para adicionar, en el extremo 5', la región codificante para los aminoácidos que reconoce la proteasa FactorXa (FXa) y para cambiar algunos nucleótidos adecuándolo al uso preferencial de codones de E. coli. El gen modificado se clonó en el vector de expresión pQE 30 el cual permite obtener la toxina fusionada a 6His (hrCssII) cuando es inducido por IPTG. Se transformo la cepa de E. coli BL21(DE3) en la cual se expreso la toxina CssII en citoplasma, el medio de cultivo utilizado fue LB/Amp. Los cultivos se realizaron a 30°C/250 rpm induciendo a DO 0.4-O.8 por 6 h. Las celulas se lisaron en la prensa de French, recuperando los cuerpos de inclusion por centrifugacion. La proteina se purifico por afinidad con NiNTAagarosa en condiciones desnaturalizantes. Para verificar la identidad del peptido se determino su peso molecular por espectrometria de masas. Despues del plegamiento in vitro y el cote proteolitico se verifico el correcto plegamiento de la toxina de tres formas distintas: a) coelucion con la toxina nativa por HPLC fase reversa, b) Dicroismo Circular y c) ensayos de toxicidad in vivo en ratones machos cepa CD1 tanto por via intracraneal como intraperitoneal.

Resultados y Discusión. La proteina de fusion hrCssII se obtiene en cuerpos de inclusión, por lo que se recupera en buffer Tris 20mM, Cloruro de Guanidina 6 M, pH 8 y se purifica por afinidad con Ni NTA-Agarosa en condiciones desnaturalizantes. Dicha proteina es repurificada por HPLC de fase reversa

(rpHPLC) donde se recuperan varias formas toxicas del mismo peptido (con diferentes arreglos de dusulfuros) comprobando esto porque al reducirlas en buffer Tris 50 mM, pH 8, 50 mM de DTT se recupera solo un peptido si disulfuros del peso molecular correcto. Con el plegamiento in vitro de la hrCssII reducida se obtiene una fracción homogénea en rpHPLC con la masa esperada de 9,392.2 Da para el péptido con cuatro puentes disulfuro. La hrCssII plegada se cortó con la proteasa FXa y se repurificó por rpHPLC para separar el péptido de 66 aminoácidos que corresponde a la toxina nativa (rCssII) con una masa de 7,538.6 Da. Los ensayos de Dicroismo Circular sugieren la misma estructura secundaria de la rCssII y la CssII nativa. Aunque la toxina recombinante difiere de la nativa en la amidación del carboxilo terminal ya que las bacterias no son capaces de llevar a cabo modificaciones postraduccionales como esta, la dosis letal en ratones en inyección intracraneal es identica. Se obtuvo un rendimiento final de hasta 2.5 mg del peptido por litro de cultivo.

Conclusiones. La neurotoxina rCssII, de cuatro puentes disulfuro, que afecta a canales de sodio dependientes de voltaje, fue expresada en un sistema bacteriano. Por la identidad estructural y funcional de esta toxina recombinante con la nativa y el rendimiento obtenido se propone como un buen sistema para expresar variantes puntuales que permitan raalizar estudios de la relacion estructura-funcion. En cuanto a ciencia aplicada, la rCssII podria sustituir al veneno y/o peptido nativo para la produccion o mejoramiento de antivenenos.

Agradecimientos. Al M. C. Timoteo Olamendi-Portugal por las secuencias de DNA. A las unidades de sintesis y proteomica del IBt. Este trabajo fue realizado con apoyo económico de Laboratorios Silanes S.A. de C.V., Instituto Bioclón S.A. de C.V., y de la Dirección General de Asuntos del Personal Académico (DGAPA-UNAM) IN226006.

Referencias.

Cohen L., Karbat I., Gilles N., Ilan N. Benaviste M; Gordon D., Gurevitz M. Common features in the functional surface of scorpion beta-toxins and elements that confer specificity for insect and mammalian voltage-gated sodium channels. J Biol Chem. 2005 Feb 11;280(6):5045-53. Epub 2004