苏云金芽胞杆菌杀虫晶体蛋白基因 cry1Ab16 的克隆及表达

汤慕瑾 谭 乐 余健秀 袁美妗 庞 义*

(中山大学昆虫研究所生物防治国家重点实验室 广州 510275)

摘 要 通过对已知 cry1 类基因以及已发表的 cry1Ab 的序列进行分析,分别设计了引物 P1、 P2、P3 和 P4,首次从无晶体的芽胞杆菌 AC-11 中扩增到一个苏云金芽胞杆菌杀虫晶体蛋白 (Insecticidal crystal protein,ICP)cry1Ab 类基因。测序结果显示该基因与已知的 cry1Ab1 基因有 8 个核苷酸不同 编码的蛋白有 7 个氨基酸差异。此基因已登录 GenBank,并命名为新亚型基因 cry1Ab16(Ac. NO. AF375608)。Southern 杂交结果进一步证实该基因存在于菌体的质粒上。将 cry1Ab16 基因克隆到 $Escherichia\ coli$ 表达载体 pQE30 上并转化 $E.\ coli\ M15$ 。Western 印迹分析表明, $E.\ coli\ M15$ 表达了 $130\ kD$ 的 Cry1Ab16 蛋白,但此蛋白不稳定,大部分降解成 $65\ kD$ 的蛋白。将表达 Cry1Ab16 蛋白的大肠杆菌用涂布法对三龄小菜蛾 $Plutella\ xylostella$)毒力测定 其 LC_{50} 为 258.3mg/L 对其他夜蛾科害虫的生长发育也有明显的抑制作用。

关键词:苏云金芽胞杆菌,cry1Ab16基因,克隆 表达

中图分类号: Q78 文献标识码: A 文章编号 10001-6209 (2003) 04-0417-07

苏云金芽胞杆菌($Bacillus \ thuringiensis$,简称 Bt)是一种有效的微生物杀虫剂 ,在害虫的生物防治中占有极其重要的地位 ,其主要杀虫活性成份是它产生的伴孢晶体 ,又名杀虫晶体蛋白(Insecticidal crystal proteins , 简称 ICPs \int_{1}^{1} 。杀虫晶体蛋白是单基因表达的产物 ,至今已发现 Cry1-Cry40 及 Cyt1-Cyt2 共 42 大群杀虫晶体蛋白基因 21 ,其中 cry1 类基因编码的杀虫晶体蛋白分子量为 $130 \sim 140$ kD ,对给农业生产带来巨大损失的鳞翅目昆虫具有高特异毒性 $^{[3]}$ 。现已有多种杀虫晶体蛋白基因用于构建杀虫遗传工程菌 $^{[4]}$ 或转基因植物 $^{[5]}$ 部分工程菌和转基因植物已经商品化 $^{[6]}$ 。而这些工程菌和转基因植物同样存在昆虫对它们的抗性问题 ,寻找新的杀虫晶体蛋白基因成为解决这个问题的途径之一 。同时也为构建新型转基因工程菌和转基因植物提供更多的基因素材。

本研究从 AC-11 克隆到一个新的苏云金芽胞杆菌杀虫晶体蛋白 *cry* 1Ab 基因 ,并在大肠杆菌中进行表达 ,生物测定结果显示表达产物对鳞翅目幼虫有杀虫活性。

1 材料和方法

1.1 菌株、质粒及主要试剂

菌株 AC-11 为本室保存的一株芽胞杆菌 ,无伴孢晶体 ;菌株 HD-1 由美国俄亥俄芽胞

基金项目 国家 863 计划 (2001AA214011) 广东省自然科学基金研究团队项目

作者简介 汤慕瑾(1977-),女 ,江西景德镇人 ,2000 级博士研究生。 E-mail: tmj1113cn@yahoo.com.cn

杆菌菌种保藏中心惠赠。pGEM-T Easy 载体购自 Promega 公司; Taq DNA 聚合酶、长片段 PCR 扩增试剂盒(Expand[™] Long Template PCR System), Western 印迹试剂盒(BM Chromogenic Western Blotting Kit (Ap Mouse/Rabbit)] Southern 印迹试剂盒(DIG DNA Labeling and Detection Kit)购自 Roche 公司 ;The DC Protein Assay 试剂盒购自 Bio-Rad 公司 为× His 表达系统 试剂盒(The QIAexpression™)和 Ni-NTA 碱性磷酸酶偶联抗体购自 Qiagen 公司。

供试昆虫 1.2

小菜蛾(Plutella xylostella)和其他鳞翅目昆虫,由本室饲养「7]。

1.3 Bt 总质粒 DNA 的提取

参照文献8进行。

1.4 聚合酶链式反应

引物由上海生物工程公司合成(表1),设计依据见"2.1"、"2.2"和"2.5"三节。常规 PCR 反应条件 94℃3min 94℃30s ,50℃30s ,72℃1min 35 个循环 ,72℃10min。长片段 PCR 反应条件:94℃3min 94℃10s,50℃30s,68℃2.5min,10 个循环;94℃10s,50℃30s,68℃ 2.5min 20 个循环 ,每个循环增加 20s ;68℃8min。

表 1 PCR 引物及其扩增产物

Table 1 Primers and amplified products of PCR

Primers	Sequences	Products
P1	5' AGGACCAGGATTTACAGGAGG3'	1.4kb , the conserved sequence
P2	5'GCTGTGACACGAAGGATATAGCCAC3'	of cry1Ab gene
Р3	5'CCTGCAGGTCAACACCCTGGGTCAA3'	3.6kb , cry1Ab gene containing
P4	5'CTTATTCCTCCATAAGGAGTAATTCCACGCTA3'	ORF and its promoter
P5	5'GGATCCATGGATAACAATCCGAACATC3'	3.5kb ,ORF of cry1Ab gene with
P6	5'CTGCAGTTATTCCTCCATAAGGAGTAATTCC3'	BamH I at 5' end and Pst I at 3' end

The restriction sites included in the oligonucleotide sequences, for use during the cloning experiences, are underlined.

Southern blot

参照 DIG DNA Labeling and Detection Kit 说明书进行。

1.6 DNA 序列的测定

由上海基康公司完成。

1.7 重组质粒的构建

质粒抽提、酶切反应、电泳鉴定、DNA 片段回收、连接反应和大肠杆菌的转化均按分 子克隆实验手册进行[9]。

1.8 外源基因在 E. coli M15 中的表达

将重组菌株 M15(含有外源基因)在液体 LB 培养基(含 100 mg/L Amp 和 50 mg/L Kan) 中, 37° 200 r/min 振荡培养过夜。以 1:20 的比例转接到新鲜 LB 液体培养基中 37° 7, 200 r/min 振荡培养。IPTG 进行诱导表达。在诱导前以及诱导后 1~4h 各收集 1 mL 菌体, 离心并重悬于 2×SDS 样品缓冲液中,冷冻备用。

1.9 Western 印迹分析

Western 印迹参照 QIAexpression [™]说明书进行。 ©中国科学院微生物研究所期刊联合编辑部 http://journals.im.ac.cn

1.10 表达产物的透射电镜观察

收集经 IPTG 诱导 4h 后的重组菌株菌液 ,离心 ,沉淀用双蒸水反复洗涤 3 次 ,最后悬于适量体积的双蒸水。将处理好的样品滴于铜网上 ,负染 ,置于透射电子显微镜下观察。

1.11 蛋白定量

参照试剂盒 The DC Protein Assay 说明进行菌体总蛋白浓度测定。用 ImageMaster VDS 分析软件(Amersham Pharmacia Biotech)确定目的蛋白占总蛋白的百分比。

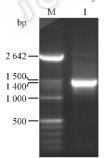
1.12 生物测定

收集经 IPTG 诱导 4h 后的重组菌株菌液 ,用无菌双蒸水稀释至适当浓度 ,取 $400~\mu$ L 涂布于鲜嫩较一致、大小相似的小白菜叶上 ,饲喂三龄小菜蛾幼虫 ,置于 25% 培养箱内(箱内放一水杯) ,每隔 24、48 和 72~h 记录死虫数。每个样品设 6 个测试浓度 ,每个浓度试虫为 30 头 ,设 3 次重复 ,空载菌株 M15(即将表达载体 pQE30 转化到 M15 中)作空白对照。利用本实验室研制的昆虫毒力测定分析软件 10 进行 LC_{50} 值计算。

2 结果

2.1 利用引物 P1、P2 进行 PCR 扩增及其产物的克隆

根据目前已知 cry1 类基因 对其保守区序列进行分析 ,设计引物 P1、P2。以 AC-11 煮沸处理后的上清裂解液为模板 ,PCR 扩增得到与预期大小相符的 1.4 kb 左右的片段(图1)。回收 PCR 扩增片段 ,与 pGEM-T Easy 载体连接后 ,转化 $E.\ coli$ TG1。挑选若干个白色转化子提取质粒 ,用 $EcoR \ I \ Net \ I \ Net \ I \ Hamiltoneous EcoR \ I \ Coli \ Longline Coli \ L$



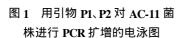


Fig. 1 PCR products amplified from AC-11 with P1/P2 primers M. Ladder marker ; 1. PCR product.

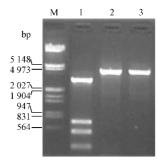


图 2 重组质粒 pG1b 的限制性内切酶分析图

Fig. 2 Restriction analysis of the recombinant plasmid pG1b M. Lambda DNA/ $Hind \parallel \parallel + EcoR \parallel ;$ 1. pG1b/ $EcoR \parallel ;$ 2. pG1b/ $Pst \parallel ;$ 3. pG1b/ $Bst \parallel X$.

2.2 利用引物 P3、P4 进行长片段 PCR 扩增及其产物的克隆

根据已发表的 cry1Ab 序列 ,设计扩增 cry1Ab 全长基因的专一性引物 P3、P4。以菌株 AC-11煮沸处理后的上清裂解液为模板 ,PCR 扩增得到与预期大小相符的 3.6 kb 左右的片段 (图 3)。回收扩增片段 ,克隆至 pGEM-T Easy 上 ,得到质粒 pG1B .酶切鉴定后测序。

2.3 crv1Ab16 基因的序列分析

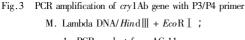
此 cry 1Ab 类基因已在国际基因库 EMBL/GenBank 中登记 ,登记号为 AF375608 ,并命名为 cry 1Ab16。该基因编码区长 3468bp ,由 DNA 序列推导的氨基酸数目为 1155 ,其蛋白质分子量大约为 130 kD。与已发表的 cry 1Ab1(Accession No. M13898)基因序列比较有 8 个核苷酸不同 相应有 7 个氨基酸残基不同 ,分别为 :Gln¹⁵⁴ \rightarrow Arg ,Ala¹⁶⁵ \rightarrow Val ,Ser¹⁷⁶ \rightarrow Leu ,Leu⁸⁸⁵ \rightarrow Val ,Gly¹⁰¹³ \rightarrow Glu ,Asp¹⁰²⁹ \rightarrow Ala ,Lys¹¹²¹ \rightarrow Arg。

2.4 Southern 杂交

选取 HD-1 为阳性对照。分别提取菌株 AC-11 以及 HD-1 的总质粒 DNA ,用 Eco R V 酶 切 并进行琼脂糖凝胶电泳,以质粒 pG1B 中 941bp 的 Eco R V 片段为探针进行 Southern 杂交。结果显示 AC-11 和 HD-1 菌株一样,有 940bp 的杂交信号(图 4)。这进一步证实了,菌株 AC-11 中的确含有 cry 1Ab 基因,且基因存在于质粒上。



图 3 用引物 P3、P4 扩增 *cry* 1Ab 全长基因的 PCR 扩增电泳图



1. PCR product from AC-11.

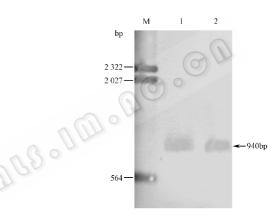


图 4 菌株总质粒 EcoRV酶切产物的 Southern 杂交

Fig. 4 Southern blot of total plasmids DNA digested with $Eco\,\mathrm{RV}$

M. Lambda DNA/Eco R I ; 1. Total plasmids DNA of AC-11; 2. Total plasmids DNA of HD-1.

2.5 含 cry1Ab16 基因的大肠杆菌表达质粒 pQCT 的构建

2.6 cry1Ab16 基因的表达

SDS-PAGE(图 5-A)显示,在 130 kD 左右出现一条蛋白带,与 Cry1Ab16 分子量相符, Western blo(图 5-B)能检测到。此蛋白不稳定,大部分降解成大小约为 65 kD 的蛋白。

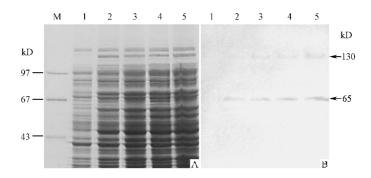


图 5 在大肠杆菌 M15 中表达的 Crv1Ab16 SDS-PAGE (A)及 Western 杂交 B)结果

Fig. 5 Expressed Cry1 Ab16 in E. coli M15(pQCT) was analyzed by SDS-PAGE (A) and Western blot (B)
M. Molecular weight markers ;1. M15(pQCT) without IPTG induction ;

- 2. M15 pQCT) cultivation induced with IPTG for 1h 3. M15 pQCT) cultivation induced with IPTG for 2h;
- 4. M15 pQCT) cultivation induced with IPTG for 3h 5. M15 pQCT) cultivation induced with IPTG for 4h.

2.7 电镜观察

IPTG 诱导 4h 后的重组菌株 M15(pQCT)为样品进行透射电镜观察(图 6)。电镜观察显示: M15(pQCT)中有明显的包涵体形成。

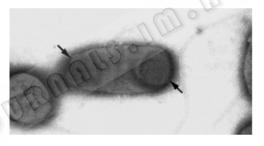


图 6 大肠杆菌 M15(pQCT)的透射电镜 20000 x)

Fig. 6 Transmission electron micrographs of E. $coli\ M15(\ pQCT)(\ 20000\times)$ Section of induced cells $M15(\ pQCT)$, magnification, arrows indicated the inclusion bodies.

2.8 cry1Ab16 表达产物的生物测定

生物测定结果显示 cry1Ab16 表达产物虽不能使鳞翅目的棉铃虫、银纹夜蛾、斜纹夜蛾以及甜菜夜蛾死亡,但对它们的生长发育有明显的抑制作用。Cry1Ab16 蛋白对小菜蛾3 龄幼虫具较高毒力 LC_{50} 为 258.3 mg/I(表 2)。

表 2 Cry1Ab16 蛋白对小菜蛾幼虫的生物测定结果

Table 2 Bioassay of Cry1Ab16 proteins against Plutella xylostella larvae

LC_{50} (mg/L)	95% fiducial limits /(mg/L)	LD-P regression linear equation
258.3	196.2 ~ 338.9	y = 2.5813 + 1.8893x

3 讨论

似之处,两者的分类在相当长一段时期存在争议。目前认为,两者的主要鉴别特征是苏云金芽胞杆菌产生伴孢晶体,而蜡状芽胞杆菌不产生伴孢晶体¹¹¹。菌株 AC-11 是本实验室分离的一株芽胞杆菌,由于不产生伴孢晶体,所以不能确定为苏云金芽胞杆菌。但是在蜡状芽胞杆菌中存在苏云金杆菌的杀虫晶体蛋白,目前还未见报道。推测 AC-11 是一株无晶体突变的苏云金芽胞杆菌,可能由于在自然条件下,某些质粒的丢失或是晶体蛋白基因表达的沉默,导致菌株不产生伴孢晶体。

利用大肠杆菌表达载体 pQE30 ,能在大肠杆菌 M15 中表达 N 端标记 $6 \times \text{His}$ 的融合蛋白。经 1 mmol/L IPTG 诱导后,cry 1Ab16 在大肠杆菌中表达预期 130 kD 大小的蛋白,但所表达的蛋白部分被降解为 65 kD 左右的蛋白,其大小相当于 130 kD 原毒素在体外胰蛋白酶水解激活的产物 121。因为利用 Ni-NTA 碱性磷酸酶偶联抗体能检测到降解带,所以降解应发生在 C 末端。

自从 Wabiko 等² 发现 cry1Ab1 基因至今,已有 15 个此亚类基因(cry1Ab 1~15)被克隆。本研究克隆得到的 cry1Ab16 与上述的 cry1Ab 类基因的核苷酸同源性高达 95%以上 与已发表的 cry1Ab1 基因序列相比较,有 8 个核苷酸不同,而相应的 Cry1Ab16 与Cry1Ab1 蛋白序列则有 7 个氨基酸残基不同。从氨基酸残基的变化来看,有 3 个在 N-端的毒力核心片段,其余 4 个位于 C-端。对 Cry1Ab16 与 Cry1Ab1 蛋白 N-端部分氨基酸疏水性进行比较 结果显示在氨基酸残基发生变化的位置 疏水性有明显的不同。值得注意的是,蛋白质的疏水性会影响其折叠,进而影响其结构和功能。Cry 蛋白的 C-端通常富含半胱氨酸残基,且与该 ICP 的晶体化密切相关,Cry1Ab16 蛋白 C-端氨基酸的改变可能引起蛋白稳定性的降低^[13]。

菌株 AC-11 的蛋白电泳及 Western 印迹显示 ,在菌体中 cry1Ab16 基因没有可见的表达 ,说明 cry1Ab16 基因可能是一个沉默的 ICP 基因。推测原因可能有两个 :其一 ,虽然测序结果显示 cry1Ab16 基因含有与 cry1Ab1 基因相同的上游序列 ,也有一套启动子 Btl 和 Btll ,但可能由于未知因素阻碍了 cry1Ab16 基因的转录 ; 其二 ,cry1Ab16 基因结构本身的原因 ,在本实验中 ,曾试图用各种方法 ,但都没有得到此基因的 3′-末端的终止序列 ,因此可能由于 cry1Ab16 基因缺少 3′-末端的茎环结构 ,使 mRNA 不稳定 ,易被核酸酶降解而无法翻译成蛋白质。此外 ,也有可能 Cry1Ab16 蛋白已合成 ,但不稳定 ,被菌体内蛋白酶降解了。进一步研究这些沉默基因的沉默机理 ,诱导和增强沉默基因的表达 ,对扩大 Bt 菌株的杀虫谱 ,增强菌株毒力 构建高效广谱杀虫 Bt 工程菌均具有现实的意义。

参 考 文 献

- [1] 喻子牛. 苏云金杆菌. 北京 科学出版社 ,1990.
- [2] http://www.biols.susx.ac.uk/home/Neil-Crickmore/Bt/toxins2.html.
- [3] Crickmore N, Zeigler DR, Feitelson J, et al. Revision of the nomenclature for the Bacillus thuringiensis pesticidal crystal proteins. Microbiol Mol Biol Rev, 1998, 62(3):807 ~ 813.
- [4] 陈中义 涨 杰 漕景萍 等. 杀虫防病基因工程枯草芽孢杆菌的构建 生物工程学报 1999 115(2):215~220.
- [5] Perlak F J, Deaton R W, Armstrong T A, et al. Insect resistant cotton plants. Biotechnology, 1990, 8(10):939 ~ 943.
- [6] Schnepf E , Crickmore N , Van Rie J , et al . Bacillus thuringiensis and its pesticidal crystal proteins. Microbiol Molec Biol Rev , 1998 , 62:775~806.

- [7] Li G H, Liang D R, Meng X L, et al. A pratical artifical diet for the diamondback moth. Wuhan Unv Nat Sci, 1996, 1(1): 125 ~ 128.
- [8] Kalman S, Kiehne K L, Libs J L, et al. Cloning of a novel cryIC-type gene from a strain of Bacillus thuringiensis subsp. galleriae. Appl Environ Microbiol, 1993, 59(4):1131~1137.
- [9] Sambrook J, Fritsch E F, Maniatis T. Molecular Cloning: A Laboratory Manul. 2nd ed. New York: Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989.
- [10] 陈其津,李广宏,林扬帆,杀虫剂毒力测定数据的快速运算与分析,中山大学学报论丛,2001,21:39~43.
- [11] Heimpel A M, Angus T A. On the taxonomy of certain entomogenous crystalliferous bacteria. J Insect Pathol, 2(4):311 ~ 319.
- [12] Whiteley H R, Schnepf H E. The molecular biology of parasporal crystal body formation in Bacillus thuringiensis. Annu Rev Microbiol , 1986 , 40:549 ~ 576.
- [13] Yu J X , Xie R Y , Tan L , et al . Expression of the full-length and 3'-spliced cry1Ab gene in the 135kD crystal protein minus derivative of Bacillus thuringiensis subsp. kyushuensis . Curr Microbiol , 2002 A5: 133 ~ 138.
- [14] 龙繁新 庞 义. 昆虫细菌病. 见 蒲蛰龙主编. 昆虫病理学. 广东:广东科技出版社,1994. 217~338.

Cloning and Expression of ICP cry1Ab16 Gene of Bacillus thuringiensis

Tang Mujin Tan Le Yu Jianxiu Yuan Meijin Pang Yi* (State Key Laboratory for Biocontrol , Zhongshan University , Guangzhou 510275 , China)

Abstract: With two pairs of primers designed on the basis of the sequence of cry1 and cry1Ab gene from Bacillus thuringiensis (Bt), a novel insecticidal crystal protein cry1Ab gene of Bt was amplified from bacillus strain AC-11 by using Long Template PCR System. Southermblot further confirmed that the novel gene existed in plasmid of the strain. The amplified fragment was sequenced and compared with cry1Ab1 gene in EMBL/GenBank. The results showed that eight nucleotides and seven amino acid residues were different from that of cry1Ab1, suggesting that it was a new cry1Ab1 gene, which was designated cry1Ab16 in GenBank (Accession No. AF375608). The cry1Ab16 gene was cloned into the E . coli expression vector pQE30, creating the recombinant plasmid pQCT, which was then transformed into E . coli M15. Westernblot analysis showed that Cry1Ab16 protein, induced by IPTG was expressed in the strain M15 (pQCT) with the molecular mass of approximate 130 kD, but Cry1Ab16 was unstable and was mostly degraded into about 65 kD protein. Bioassay showed that the LC_{50} of Cry1Ab16 against the third instar lavae of Plutella xylostella with a spreaded method was 258.3 mg/L, and it could also inhibit the growth of Spodoptera larvae.

Key words: Bacillus thuringiensis, cry 1 Ab 16 gene, Clone, Expression

Foundation item :Chinese National Programs for High Technology Research and Developmen (2001AA214011); Natural Science Fundation of Guangdong Province

^{*} Corresponding author. Tel: 86-20-84113860 ;Fax: 86-20-84037472 ;E-mail: 1s12@zsu.edu.cn