

家蚕 FXPRL 神经肽前体基因的体外转录*

徐卫华¹ 张刘宾¹ 程联胜¹ 刘兢¹ 徐厚熔²

¹(中国科学技术大学分子生物学和细胞生物学系 合肥 230027)

²(安徽农业大学蚕学系 合肥 230036)

关键词 滞育激素, 性信息素合成激活肽, mRNA, 体外转录, 家蚕

分类号 Q78 **文献标识码** A **文章编号** 1000-3061(1999)02-0244-47

昆虫滞育激素(Diapause hormone; DH)、性信息素合成激活肽(Pheromone biosynthesis activating neuropeptide; PBAN)是诱导昆虫滞育和性信息素(Sex pheromone)合成的两个重要神经肽^[1,2]。DH 和 PBAN 的 C 末端均为 FXPRL(苯丙-X-脯-精-亮), 这两个神经肽和另外 3 个 FXPRL 神经肽家族的食道下神经肽共同由一个前体基因编码, 所以改称 DH-PBAN 基因或 DH-PBAN cDNA^[3,4]。家蚕的 DH-PBAN 基因是昆虫中发现的一个基因编码多个神经肽的首例, 该前体基因转录后的加工、剪接的分子机理是倍受注目的研究内容。为了获得大量的 DH-PBAN mRNA, 我们选择了适当的载体, 克隆 DH-PBAN 基因, 在体外大量合成 DH-PBAN mRNA。体外合成昆虫促前胸腺激素 mRNA 国外已有成功的报道^[5], 本文报道的是体外 DH-PBAN mRNA 合成。

1 材料和方法

1.1 昆虫材料

二化性蚕品种中 36×日 36 按常规方法饲养, 在显微镜下解剖蛹龄第 3 天的食道下神经节, -70℃ 冷藏备用。

1.2 RNA 纯化和 RT-PCR 反应

参考 Chomczyński 等人的方法^[6], 纯化总 RNA。取总 RNA 1 μg 和 oligo dT 混合保育, 再加反转录缓冲液、dNTP、DTT、反转录酶 AMV(Promega), 42℃, 1 h 反应, 合成第一链 cDNA。取第一链 cDNA 作模板, 引物 P1(5'-ACAAAATGTATAAAACC-3') 和 P2(5'-GGACCCATAATTCTGTTA-3'), PCR 反应缓冲液、dNTP、Taq DNA 聚合酶(Promega)作 DNA 扩增。扩增条件是 93℃, 1 min; 55℃, 50 s; 72℃, 1 min, 共 30 个周期。PCR 产物通过琼脂糖凝胶电泳回收。

1.3 DH-PBAN cDNA 的克隆

回收的 PCR 产物先用 Klenow 酶处理, 再接上 Not I 接头, 用 Not I 限制酶消化接上 Not I 接头的 PCR 产物, 和含有 T7 RNA 聚合酶识别的启动子的质粒载体(pBluescript KS)共连接。然后转化感受态大肠杆菌 XL1, 大量纯化重组质粒 DNA, 用 Not I 酶切、电泳作初步鉴定。

1.4 DH-PBAN cDNA 的核苷酸序列测定

采用双脱氧末端终止法作核苷酸序列测定, 按 Pharmacia 公司的 T7 测序盒说明操作, [α -³²P]-dATP 是北京亚辉生物医学工程公司产品。

* 中国科学院“九五”生物学特别资助基金(财政部专项: STZ-2-08)、中国科学院“九五”基础性研究青年基金(JQ-6-01)和国家教委回国留学人员基金资助项目。

收稿日期: 1997-12-01, 修回日期: 1998-12-21。

1.5 DH-PBAN mRNA 的体外转录

取纯化的重组质粒 DNA $1.5\mu\text{g}$, 用 *Bam* HI 切断 DH-PBAN cDNA 3'末端的下游, 使作为合成 mRNA 的模板成为线状, 然后用蛋白酶 K 处理。除去蛋白酶 K 后在 4 种 rNTP、DTT、RNasin、缓冲液及 T7RNA 聚合酶(Promega)存在下^[7], 37°C 保育 30 min。

反应完毕, 用无 RNase 的 DNase I 消化作为模板的质粒 DNA, 酚/氯仿抽提 2 次, 在乙酸铵的存在下, 用乙醇沉淀合成的 DH-PBAN mRNA。最后用 50 μL 超纯水溶解 RNA 沉淀, 测定 OD_{260} 值。

1.6 Northern 杂交分析

取纯化出的家蚕蛹食道下神经节总 RNA 25 μg 、体外合成的 DH-PBAN mRNA 10 pg 和 100 pg, 在含有甲醛的 1% 琼脂糖凝胶中电泳, 然后转移到杂交膜(Hybrid N⁺)上。用 [α -³²P]dATP 作标记上述克隆得到的 DH-PBAN cDNA 作探针^[7]。杂交液为: 5 × SSPE (180 mmol/L NaCl, 10 mmol/L NaH₂PO₄ (pH7.7), 1 mmol/L Na₂EDTA)、50% 甲酰胺、5 × Denhardt 溶液、0.1% SDS、100 $\mu\text{g}/\text{mL}$ 鲑精 DNA。杂交反应在 42°C 下进行, 保育 24 h。杂交反应完成后, 2 × SSPE/0.1% SDS 洗脱数次, 膜干燥后, 置 X 光片上 -70°C 曝光 24 h 以上。

2 结果

2.1 DH-PBAN cDNA 的克隆

DH-PBAN cDNA 的扩增和克隆如图 1 所示。

用蒸馏水作为 PCR 模板的阴性对照没有出现任何条带(泳道 3), 而第一链 cDNA 作为 PCR 模板的反应结果出现预期大小的特异性条带(泳道 2), 说明 PCR 反应不存在交叉污染。按前述的克隆策略, 将 PCR 产物克隆进载体, *Not* I 酶切得到期望的结果(图 1B)。

利用 T7 引物作 DNA 序列测定, 证实 DH-PBAN cDNA 的 5'端在近 T7 启动子端, 结果如图 2 所示。完整的 DH-PBAN cDNA 阅读框架包含在里面, DH-PBAN cDNA 5'端和 3'端非翻译区大部分被去除, 测序结果和我们基因组测序结果完全一致^[4]。

2.2 DH-PBAN mRNA 的体外转录

根据测序结果, 选择 T7 RNA 聚合酶来体外合成 DH-PBAN mRNA。体外转录得到的 DH-PBAN mRNA 经紫外分光光度计测定 $OD_{260}/OD_{280} = 0.254/0.12$, 正符合 2/1 的理论值, 说明 DH-PBAN mRNA 纯化结果比较理想, 计算出共转录 5.5 μg DH-PBAN mRNA。

取 DH-PBAN mRNA 作电泳观察, 在分子量 3.5 kb 左右的地方没有任何条带, 说明作为模板的质粒 DNA 双链(包含 DH-PBAN cDNA)已被酶解, 体外转录成功。

2.3 Northern 杂交分析

以家蚕食道下神经节中提取的总 RNA 作为对照, 用³²P 标记的 DH-PBAN cDNA 作探针进行 Northern 杂交分析, 结果如图 3 所示。

因为体外转录是单一或纯的 DH-PBAN mRNA, 故电泳加样仅用 10 pg 和 100 pg 两种浓度。从家蚕蛹期食道下神经节中抽出的总 RNA 则用 25 μg 作为对照。来自蛹体的 DH-PBAN mRNA 是完整长, 比体外转录的 DH-PBAN cDNA 阅读框架要稍大一些, Northern 杂交清楚地表明体外转录的 mRNA 确为

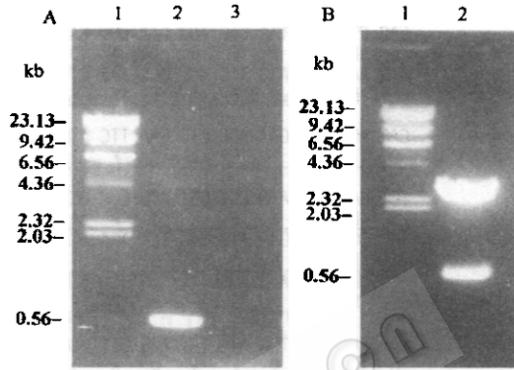


图 1 DH-PBAN cDNA 的扩增(A)和克隆(B)
A. Lane 1: Molecular weight marker; Lane2: First stranded cDNA was added to PCR; Lane3: No template was added to PCR.
B. The PCR product was ligated into pBluescript KS (+) cloning vector. Lane1: Molecular weight marker; Lane2: Recombinant plasmid DNA was digested by *Not* I.

ACA AAA ATG TAT AAA ACC | AAC ATT GTT TTC AAC GTT TTA GCT TTG GCA 48
 M Y K T N I V F N V L A L A
 TTG TTC AGT ATT TTC TTC GCG AGT TGC ACG GAT ATG AAG GAT GAA AGC 96
 L F S I F F A S C T D M K D E S
D H
 GAC AGA GGA GCT CAC AGT GAG CGG GGC GCT CTC TGG TTC GGC CCC AGA 144
 D R G A H S E R G A L W F G P R
 CTC GGG AAG CGA TCA ATG AAG CCA TCC ACT GAA GAT AAC AGG CAA ACC 192
 L G K R S M K P S T E D N R Q T
 TTC CTG AGG CTG CTC GAG GCG GCT GAT GCC CTC AAA TTT TAC TAC GAC 240
 F L R L L E A A D A L K F Y Y C
 CAG CTA CCT TAC GAG AGG CAA CGG GAT GAA CGG GAA ACC AAA GTA ACA 288
 Q L P Y E R Q A D E P E T K V T
 AAG AAG ATC ATC TTC ACC CCC AAA CTC GGG AGG AGC GTC GCC AAA CCC 336
 K K I I F T P K L G R T V A K P
α
β
 CAG ACG CAT GAA AGC CTC GAA TTC ATC CCC CGG CTC GGA AGG CGG CTC 384
 Q T H E S L E F I P R L G R R L
PBAN
 TCT GAG GAC ATG CCT CGT ACG CCA GCT GAC CAG GAA ATG TAC CAA CCT 432
 S E D M P R T P A D Q E M Y Q P
 GAC CCC GAA GAA ATG GAG TCA AGA ACA AGA TAC TTC TGG CCC AGG CTG 480
 D P E E M E S R T R Y F S P R L
 GGG CGC ACC ATG AGC TTT TCG CCC AGA CTG GGA AGG GAG CTT TCG TAC 528
 G R T M S F S P R L G R E L S Y
γ
 GAT TAC CCA TCA AAA TAT AGG GTT GCC AGA AGC GTT AAC AAG ACA ATG 576
 D Y P S K Y R A R S V N K T M C
 GAC AAC TAA ACG AAT TAT GGG TCC 600
 D N

图2 家蚕滞育激素-性信息素合成激活肽cDNA

DH, PBAN, α -SGNP, β -SGNP and γ -SGNP are indicated by underline, respectively. The primers for RT-PCR are indicated by box.

DH-PBAN mRNA。且除了 DH-PBAN mRNA 外, 不存在其它任何条带, 再次说明纯化出的 DH-PBAN mRNA 中不含有作为模板的 DH-PBAN cDNA。

3 讨论

在原核生物或哺乳动物, 一个基因编码多个功能蛋白已为世人所知^[8], 但在昆虫界家蚕的 DH-PBAN 基因是首例。所以推定这个基因的转录、翻译有其独特的机理^[4]。因此大量获取 DH-PBAN mRNA, 研究转录、翻译的机理是一项有重要意义的课题。我们将 DH-PBAN cDNA 克隆进适当的载体, 在体外大量合成 DH-PBAN mRNA, Northern 杂交分析说明体外合成产物确为 DH-PBAN mRNA。本实验以 1 μ g 模板合成出 5.5 μ g 的 DH-PBAN mRNA。如果从家蚕的食道下神经节纯化出 5 μ g 的 DH-PBAN mRNA, 需要解剖、收集 5 万头左右的家蚕食道下神经节, 而且无法将 DH-PBAN mRNA 从总 mRNA 中分离出来。所以在体外快速、简便地得到目的 mRNA, 利用无细胞体系可以在体外大量合成 DH-PBAN 前体蛋白, 为今后研究 DH-PBAN 前体多肽的加工、剪接的机理、神经肽的空间结构等工作奠定了基础。

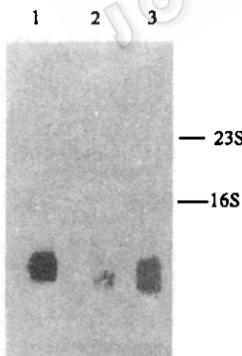


图3 体外合成的 DH-PBAN mRNA 的 Northern 杂交

Total RNA was extracted from suboesophageal ganglion, as a control(lane 1). 10 pg and 100 pg of synthetic DH-PBAN mRNA were loaded on each lane(lane 2, 3) and hybridized with radiolabeled DH-PBAN cDNA.

参 考 文 献

- [1] A. K. Raina, H. Jaffe, T. G. Kempe et al. *Science*, 1989, **244**: 796~797.
- [2] K. Imai, T. Kono, Y. Nakazawa et al. *Proc. Jpn. Acad.* 1991, Ser. B, **67**: 98~101.
- [3] 徐卫华, 佐藤行洋, 山下兴业. 遗传学报, 1995, **22**: 178~184.
- [4] W-H Xu, Sato Y, Ikeda M et al. *Biochim. Biophys. Acta*, 1995, **1261**: 83~89.
- [5] T. Adachi-Yamada, M. Iwami, H. Kataoka et al. *Eur J. Biochem.*, 1994, **220**: 633~643.
- [6] P. Chomczynski, N. Sacchi. *Anal Biochem.*, 1987, **162**: 156~159.
- [7] J. Sambrook, E. F. Fritsch, T. Maniatis. *Molecular Cloning: A Laboratory Manual*, 1989, 10. 13、18. 82, Cold Spring Harbor Lab. Press. New York.
- [8] D. R. Lynch, S. H. Snyder. *Ann. Rev. Biochem.*, 1986, **55**: 773~799.

***In vitro Transcription of the Gene Encoding
Precursor Protein of FXPRL Neuropeptide in the Silkworm, Bombyx mori ****

Xu Weihua¹ Zhang Liubin¹ Cheng Liansheng¹ Liu Jing¹ Xu Hourong²

¹(Department of Molecular Biology and Cell Biology, University of Science and Technology of China, Hefei 230027)

²(Department of Sericulture, Anhui Agricultural University, Hefei 230036)

Abstract Embryonic diapause and sex pheromone biosynthesis in *Bombyx* are respectively induced by diapause hormone(DH) and pheromone biosynthesis activating neuropeptide(PBAN), which are produced in the suboesophageal ganglion from a precursor protein. Using the RT-PCR method, the DH-PBAN cDNA was cloned into pBluescript KS vector containing T7 RNA polymerase binding site to synthesize non-specific RNA. 5.5 μg of DH-PBAN mRNA was synthesized per microgram of template DNA *in vitro*. Northern hybridization analysis suggested that the synthetic mRNA is the DH-PBAN mRNA.

Key words Diapause hormone, pheromone biosynthesis activating neuropeptide, mRNA, *in vitro* transcription, *Bombyx mori*

* This Work was Supported by the Special Foundation for Scientific Research from the Chinese Academy of Sciences (Grant Nos: STZ-2-08, JQ-6-01), and by the Ministry of Education Foundation for Scientists Returned.