

## 研究简报

## 利用精子介导法向蚕卵导入外源基因的研究\*

郭秀洋 周泽扬\*\* 冯丽春 汪琳 鲁成 向仲怀

(西南农业大学农业部蚕桑学重点实验室, 重庆 400716)

**摘要** 为建立家蚕转基因中切实可行、操作简便的外源基因导入方法, 进行了精子介导法探索, 以精子介导法的三种方式向家蚕导入所构建质粒 pFbGFP, 并通过 PCR 扩增和 DNA 印迹等手段, 已连续两代从基因组 DNA 检测到导入外源基因 GFP 的存在, 其中的一种导入方式到第二代阳性率约 30%。结果表明该法可有效进行家蚕转基因的外源基因导入。

**关键词** 转基因, 家蚕, 精子介导

**学科分类号** S881.2<sup>+</sup> 4

家蚕作为一种有重要经济价值的昆虫和基础研究模式生物, 其转基因研究具有十分重要的意义。而外源基因导入的成熟方法体系构建, 一直是家蚕转基因研究中急需解决的课题。精子介导法是利用精子头部正电荷可捕获外源 DNA (电负性) 的特性, 将外源目的基因与精子混合孵育, 这种精子在受精过程中可将外源 DNA 导入受精卵, 它是动物转基因研究中外源基因导入的一种重要方式, 已在小鼠<sup>[1]</sup>、猪<sup>[2]</sup>、鸡<sup>[3]</sup>等多种动物中应用。在家蚕研究中, Shamila 和 Mathavan<sup>[4]</sup>曾进行过向幼虫精巢注入外源基因方式的探讨。本研究就利用精子携带的方式向蚕卵导入外源基因进行了探讨。

## 1 材 料

各种酶类购自 Promega 公司; DIG DNA Labeling Kit 及生化试剂购自 Boehringer Mannheim 公司。质粒 pFb100、pBIN-gfp-ER、大肠杆菌菌株 JM109 为本室保存。外源基因导入用器具自制。外源基因受体蚕品种为夏秋用种夏芳。上下游引物由上海生物工程公司合成。一个 OD260 稀释到 250 μl (约 20 μmol/L)。序列为: 上游引物: 5' GAGTTGTCCCAATTCTTG3'; 下游引物: 5' GCCATGTGTAATCCCAGC3'。

## 2 方 法

### 2.1 质粒 pFbGFP 的构建

质粒 pFb100<sup>[5]</sup> 以 *Sma* I 和 *Hind* III 双酶切,

回收约 1 000 bp 丝素基因启动子小片段; 质粒 pBIN-gfp-ER<sup>[6]</sup> 以 *Bam* H I 酶切后去掉约 800 bp CaMV35S 启动子小片段而回收载体大片段。将以上两回收片段用 T4 DNA 连接酶进行连接并转化 JM109 感受态细胞。挑取抗卡那霉素菌落, 提取其质粒进行酶切鉴定, 得到了重组质粒, 命名为 pFbGFP (图 1)。

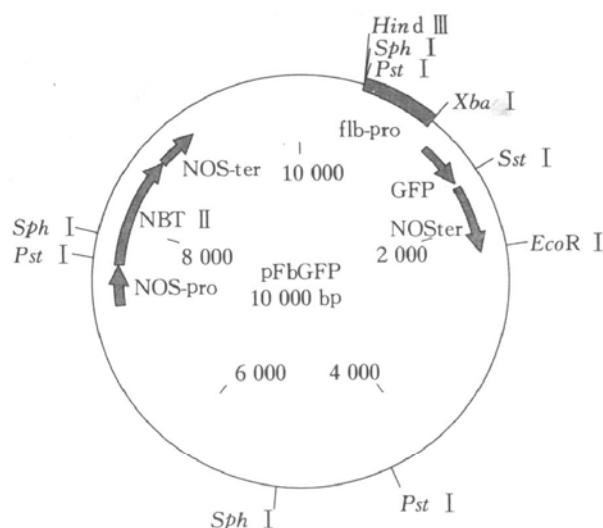


Fig. 1 Plasmid pFbGFP

\* 重庆市科委院士基金 (渝科委计 [1998] 19 号) 和中华农业科教人才基金 (99-03-A-1) 资助。

\*\* 通讯联系人。

Tel: 023-68251271, E-mail: zy whole@swau.edu.cn

收稿日期: 2000-06-05, 接受日期: 2000-07-07

## 2.2 精子介导法的三种方式

方式一(先注后交法): 将携带外源基因质粒( $2\text{ g/L}$ ) $5\mu\text{l}$ 以毛细管玻璃拉成的玻璃针注入处女蛾交尾囊, 然后让其与雄蛾交配。检测其所产卵孵化而成的个体是否携带外源基因。方式二(先交后注法): 将交配 $30\text{ min}$ 后的雌雄蛾拆对, 再由雌蛾交配囊注入携带外源基因质粒( $2\text{ g/L}$ ) $5\mu\text{l}$ , 然后使其产卵孵化, 所得个体为检测对象。方式三(人工受精法): 将交配 $30\text{ min}$ 后的雌雄蛾拆对, 解剖雌蛾, 取出交尾囊中的精液, 令其与携带外源基因质粒( $2\text{ g/L}$ ) $5\mu\text{l}$ 混匀并注入处女蛾交尾囊, 以其产卵孵化所得个体为检测对象。

## 2.3 转基因个体的检测

**2.3.1 PCR 扩增检测:** 扩增体系:  $10\text{ mmol/L}$   $10\times$  缓冲液;  $2.5\mu\text{l}$ ;  $10\text{ mmol/L Mg}^{2+}$   $1.5\mu\text{l}$ ;  $10\text{ mmol/L dNTPs}$  ( $2.5\text{ mmol/L} \times 4$ )  $2\mu\text{l}$ ;  $20\text{ pmol/L}$  上游引物  $1\mu\text{l}$ ;  $20\text{ pmol/L}$  下游引物  $1\mu\text{l}$ ;  $0.1\text{ g/L}$  模板 DNA  $1\mu\text{l}$ ;  $5\text{U}/\mu\text{l}$  taq 酶  $0.2\mu\text{l}$ ; 双蒸水  $15.8\mu\text{l}$ 。扩增程序:  $94^\circ\text{C}$   $7\text{ min}$ ,  $94^\circ\text{C}$   $30\text{ s}$ ,  $52^\circ\text{C}$   $30\text{ s}$ ,  $72^\circ\text{C}$   $1\text{ min}$  30个循环,  $72^\circ\text{C}$   $10\text{ min}$ ,  $4^\circ\text{C}$  保温。

**2.3.2 DNA 杂交方法:** 参照 Boehringer Mannheim 公司随试剂盒提供的《The DIG System User's Guide for Filter Hybridization》进行。

## 3 结 果

### 3.1 转 pFbGFP 蚕的 PCR 检测继代

各种介导方式的 G0 代各蛾区随机取十头蚕后部丝腺混合提取 DNA, 以其作为模板使用前记引物进行 PCR 扩增, 能扩增出导入的 GFP 基因( $660\text{ bp}$ )者为阳性蛾区(图 2)。各阳性蛾区的个体自交制种得 G1 代卵圈, 所得卵圈作即时浸酸处理, 催青孵化后各卵圈取 50 头蚁蚕提取 DNA 作

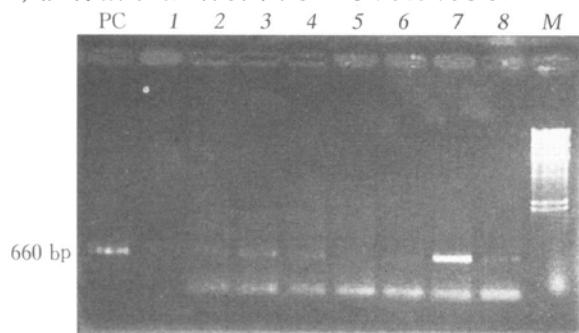


Fig. 2 PCR assay of G0 generation

PC ( positive control):  $660\text{ bp}$  positive fragment ( pFbGFP as template); M ( marker ) :  $\lambda/\text{Hind III}$ ; 1 ~ 8 : PCR product of G0 generation.

为模板, 再以同样方法进行 PCR 扩增, 筛选出能够产生  $660\text{ bp}$  预期片段的阳性卵圈的蚁蚕饲养, 至化蛾后随机留取部分个体自交制种, 制种后的蛾分雌雄单蛾抽提 DNA, 检测其阳性情况(图 3), 仅阳性蛾留种继代。各代检测继代情况见表 1。

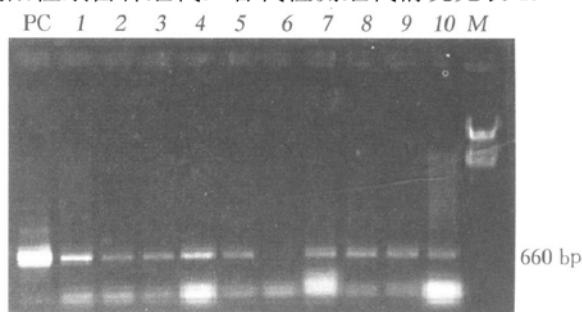


Fig. 3 PCR assay of G1 generation

PC ( positive control ):  $660\text{ bp}$  positive fragment ( pFbGFP as template ); M ( marker ) :  $\lambda/\text{Hind III}$ ; 1 ~ 10: PCR product of G1 generation.

Table 1 Statistics of rearing and detection results of transformants obtained by sperm mediated methods

	Method 1	Method 2	Method 3
Number of moth batch of G <sub>0</sub>	12	10	9
Number(ratio) of positive moth batch of G <sub>0</sub> by PCR	5(41.7%)	3(33.3%)	2(22.2%)
Number of moth batch of G <sub>1</sub>	20	20	8
Number(ratio) of positive moth batch of G <sub>1</sub> by PCR	6(30%)	3(15%)	1(12.5%)
Number of moth batch of G <sub>2</sub> from positive parents	16	0	1

### 3.2 转 pFbGFP 蚕 G0、G1 代 DNA 检测

从 G0、G1 代各选十头 PCR 阳性个体蚕, 取其总 DNA 各  $15\mu\text{g}$ ,  $\text{EcoRI}$  酶切、 $0.7\%$  琼脂糖凝胶电泳后, 转移到 NC 膜。以引物特异扩增质粒 pBIN-gfp-ER 上的 GFP 基因片段作为探针用地高辛标记, 进行 DNA 杂交, 结果见图 4、5。各代均检测出阳性信号, 但各代情况不同, 不同个体间也有差异。

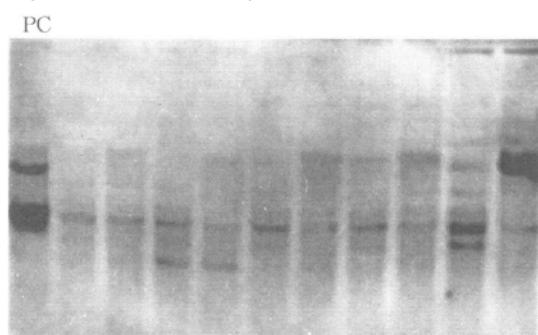
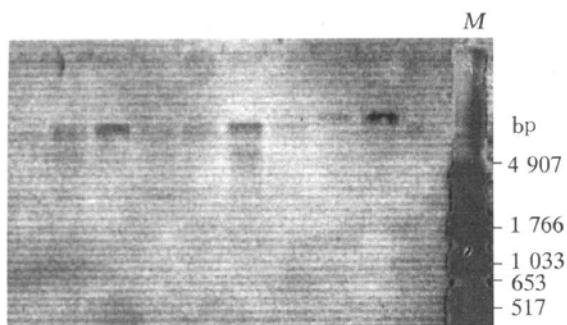


Fig. 4 Southern blot analysis of G0 generation

PC: positive control; others are genome southern blot of G0 generation.



**Fig. 5 Southern blot analysis of G1 generation**

M (marker): pBR328/ *Bam*H I + *Bgl*II + *Hinf*I ; others are genome southern blot of G1 generation.

#### 4 讨 论

如何有效地将外源基因导入家蚕早期受精卵细胞核中，是家蚕转基因研究的攻关课题。Tamura等<sup>[7]</sup>进行过蚕卵显微注射法的探讨；陈元霖等<sup>[8]</sup>以人工受精法进行过家蚕与蓖麻蚕的远源杂交实验。本研究所用家蚕精子介导方法，操作简单易行。几种精子介导方式均得到较好的结果，运用PCR和DNA印迹等方法在G0代和G1代中均检测到导入外源基因gfp的存在，表明本法确实能够有效地将外源基因导入家蚕早期受精卵细胞核中。G0代DNA杂交结果表明，外源基因以多拷贝形式进入家蚕基因组中，G1代只出现单一杂交条带，其原因有可能是部分导入的外源基因被宿主排除、降解丢失，与此同时，带有家蚕丝素基因启动子的载体进入蚕卵后发生了单位点同源重组，外源基因

在相应位置整合而得以保留。另外一方面，在阳性个体中外源基因呈杂合状态也会造成上述结果。

在本研究中，以方式一所得阳性蛾区比例及阳性继代率最高，表明经过改进完善，本方式可发展为成熟的行之有效的方法。

#### 参 考 文 献

- 1 Lavitrano M, Camaioni A, Fazio V M, et al. Sperm cells as vectors for introducing foreign DNA into eggs: genetic transformation of mice. *Cell*, 1989, **57** (5): 717~ 723
- 2 Horan R, Powell R, McQuaid S, et al. Association of foreign DNA with porcine spermatozoa. *Arch Androl*, 1991, **26** (2): 83 ~ 92
- 3 Nakanishi A, Iritani A. Gene transfer in the chicken by sperm-mediated methods. *Mol Reprod Dev*, 1993, **36** (2): 258~ 261
- 4 Shamila Y, Mathavan S. Sperm-mediated gene transfer in the Silkworm *Bombyx mori*. *Archives of Insect Biochemistry and Physiology*, 1998, **37**: 168~ 177
- 5 Tsujimoto Y, Hirose S, Tsuda M, et al. Promotersequence of fibroin gene assigned by *in vitro* transcription system. *Proc Natl Acad Sci USA*, 1981, **78** (8): 4838~ 4842
- 6 Jefferson R A, Kavanagh T A, Bevan M W. GUS fusion: beta-galactosidase as a sensitive and versatile gene fusion marker in higher plants. *EMBO J*, 1987, **6**: 3901~ 3907
- 7 Tamura T, Kanda Y, Takiya S, et al. Transient expression of chimeric CAT genes injected into early embryo of the domesticated silkworm *Bombyx mori*. *Jpn J Genet*, 1990, **65**: 401~ 410
- 8 陈元霖, 桂慕燕, 陈智毅, 等. 家蚕和蓖麻蚕人工受精的初步研究. 厦门大学学报(自然科学版), 1993, **32**(增刊1): 9~ 15  
Chen Y L, Gui M Y, Chen Z Y, et al. Journal of Xiamen University (Natural Science), 1993, **32** (supplement 1): 9~ 15

## Sperm-mediated Gene Transformation of Silkworm\*

GUO Xiur Yang, ZHOU Ze Yang\*\*, FENG Li Chun, WANG Lin, LU Cheng, XIANG Zhong-Huai  
(The Key Sericulture Laboratory of Agricultural Ministry, College of Sericulture & Silk,  
Southwest Agricultural University, Chongqing 400716, China)

**Abstract** To find practical and simple transformation methods in transgenic silkworm research, the sperm-mediated methods were tried. The constructed plasmid pFbGFP was transformed into silkworm (*Bombyx mori*) with three different sperm-mediated transformation methods. Positive results of PCR and Southern blotting was screened in the following two generations. 30% positive rate of the second generation was obtained by one of the methods. This result showed that this was an effective method for transformation of silkworm with foreign gene.

**Key words** sperm-mediated, silkworm (*Bombyx mori*), transgenic

\* This work was supported by the Academician Funds of Chongqing Science Committee (Yu Sci. Com. [1998] No. 19) and the Talent Funds of Chinese Agricultural Science Education(99-03-A-1).

\*\* Corresponding author. Tel: 86-23-68251271, E-mail: zy whole@swau.edu.cn

Received: June 5, 2000 Accepted: July 7, 2000