

# 水稻叶绿体基因文库的构建和 rps14 基因的分离

曹凯鸣 李碧羽 詹树萱 孙崇荣

(复旦大学生物化学系, 复旦大学分析测试中心, 上海)

## 提 要

水稻(珍汕 97B)叶绿体 DNA 经 Sau3A 部分水解并从低熔点琼脂糖凝胶中回收出 12—23kb 大小的片段。得到的片段与  $\lambda$  噬菌体置换型载体 EMBL3 DNA 重组, 采用体外包装系统构建了水稻叶绿体的基因文库。通过与探针的分子杂交, 从文库中分离出含编码叶绿体核糖体小亚基蛋白质 S14 的基因 (rps14) 的克隆。

水稻是我国及亚洲地区的主要粮食作物, 叶绿体是营光合作用的重要细胞器。为了期望将来能在分子水平上培育高光合效率、高品质的水稻品种, 必须了解水稻叶绿体基因组的结构和功能特性。日本平井等人<sup>[1]</sup>已着手于水稻叶绿体 DNA (ctDNA) 的基础研究, 初步完成了 ctDNA 物理图谱的构建, 并估计其大小约为 130kb, 另外, 在基因克隆方面, 近年来 Frischman 等人<sup>[2]</sup>应用  $\lambda$  噬菌体构建了 EMBL 系列载体。由于  $\lambda$  载体系统比质粒系统克隆效率高, 允许插入的片段长, 所以本文应用 EMBL3 作载体, 建立了水稻(珍汕 97B)叶绿体基因文库, 为进一步筛选叶绿体基因及其结构分析创造了条件。我们已从中分离出为叶绿体核糖体小亚基蛋白质 S14 编码的基因 (rps14) 的克隆。

## 材料和方法

### 1. 载体 DNA 制备

参照 Silhavy 等人<sup>[3]</sup>的方法, 将 37℃ 振荡培养的 5 毫升 K802 菌液 ( $A_{600} = 0.5—0.6$ ) 与 0.15 毫升 EMBL3 噬菌体溶液(滴度为  $10^{12}$ ) 混合, 37℃ 保温 5 分钟后转入 250 毫升 LB 液体培养基内, 37℃ 振荡培养 5—6 小时后寄主菌裂解。加入 DNaseI 和 RNaseA (终浓度 3

微克/毫升), 37℃ 处理 15 分钟, 7000rpm 离心除去菌体碎片。上清内加 NaCl 和 PEG6000, 使终浓度分别为 0.5mol/L 和 10%, 冰浴放置 1 小时后, 7000rpm 离心 15 分钟, 取噬菌体-PEG 沉淀悬于 2 毫升 TM (10mmol/L MgSO<sub>4</sub>, 50mmol/L Tris-HCl, pH7.8) 中, 并以等体积氯仿抽提两次, 上层水相即为高效价的 EMBL3 噬菌体粗制品。将其铺于预先制备的 3 毫升 40% 甘油/TM 和 4 毫升 5% 甘油/TM 梯度上, 40000rpm 离心 1 小时, 沉淀为纯化的噬菌体。该噬菌体再悬于 100 微升 TM, 经与 DNaseI (终浓度为 5 微克/毫升) 和 RNaseA (终浓度为 4 微克/毫升) 37℃ 保温 30 分钟后再加 EDTA, pH8.0 (终浓度 20mmol/L), 20% SDS (终浓度 0.5%) 和蛋白酶 K (终浓度 50 微克/毫升) 65℃ 保温 1 小时, 使噬菌体裂解。接着以等体积 TE 饱和酚、酚/氯仿 (1:1 V/V) 和氯仿各处理一次, 上清液 4℃ 下对 TE 透析过夜。酒精沉淀得到的 EMBL3 DNA 溶于适量 TE 缓冲液中, 经 BamHI\* 和 EcoRI 完全酶解即获供重组用的左右两臂 (19.3kb 和 9.2kb) 和可被取代的中间片段 (13.7kb)。

\* 本工作中所用限制性内切酶 BamHI、SalI、Sau3A、PstI 和 T4DNA 连接酶, DNA pol I 均为日本宝酒产品。

## 2. ctDNA 部分酶解和 12—23kb 片段的回收

水稻 (*Oryza Sativa* subsp *Indica* Zhen Shan 97B) 叶绿体 DNA 基本参照 Salts 和 Beckman 方法<sup>[4]</sup>制备。每微克 ctDNA 加 0.5 单位 Sau3A, 于 37℃ 水解 15 分钟, 经 0.6% 低熔点琼脂糖 (BRL 产品) 凝胶电泳分离, 回收 12—23kb 的片段。

### 3. 包装蛋白制备及效价测定

按 Scalenghe 的方法<sup>[5]</sup>, 从  $\lambda$  溶源菌 BHB 2688 和 BHB2690 菌种制备体外包装蛋白, 测得包装效价为  $1.08 \times 10^7$  pfu/ $\mu\text{g}$  DNA。

### 4. 水稻叶绿体基因文库的构建

ctDNA 12—23kb 片段 (约 0.5 微克) 与 EMBL3 DNA 的 BamHI、EcoRI 双酶解产物 (约 3.0 微克) 在 15 微升体积中由 10 单位 T4DNA 连接酶, 13℃ 反应过夜。连接产物中加入  $\text{MgCl}_2$  使终浓度为 10mmol/L, 68℃ 保温 10 分钟, 冰浴速冷, 分成两份, 分别进行体外包装(操作同包装蛋白效价测定)。以 Q359 溶源菌为寄主菌测得包装后共得  $3.3 \times 10^3$  个重组噬菌体, 即为水稻叶绿体基因文库。

### 5. 重组噬菌体的鉴定

从得到的基因文库制备的平板中随机取出若干重组噬菌斑, 按前文的方法<sup>[6]</sup> 快速抽提噬菌体 DNA, 以 Sall 酶解后于 0.6% 琼脂糖凝胶上电泳, 鉴定插入片段。

### 6. 探针 DNA 的制备

烟草 rps14 基因克隆由名古屋大学杉浦昌弘教授赠送, 按碱法快速抽提质粒 DNA, 经 PstI 和 EcoRI 酶解后, 用 DEAE-纤维素膜回收 0.21kb 的 rps14 基因片段。用  $[\alpha-^{32}\text{p}]$  dATP ( $>3000\text{Ci}/\text{mmol}$ , 中国原子能科学研究院同位素所), 经切口平移法<sup>[7]</sup> 标记。

### 7. 噬菌斑原位杂交

基本按 Benton 方法<sup>[8]</sup> 进行。

### 8. Southern 杂交

按 Southern 方法<sup>[9]</sup> 进行。

## 结果和讨论

水稻叶绿体基因组约 130kb, 用 BamHI、EcoRI 和 HindIII 等限制性内切酶处理后分别可得二、三十条区带。片段大小分布在几百 bp 和 30kb 范围内, 用质粒作为载体难以获得所有片段的克隆, 特别是大片段的克隆; 得到的克隆中包含的基因也可能不完整。以 EMBL3 作载体建库克服了以质粒为载体的不足之处。EMBL3 允许插入 9.3—22.4kb 的外源 DNA, 它有两个方向相反的 Sall、BamHI 和 EcoRI 三种限制性内切酶位点的多聚接头, 增加了克隆片段的选择性, 而且由于载体中间片段有 Spi, 不能在 P2 噬菌体溶源化的菌株 (Q359) 中生长, 而重组子以外源 DNA 取代了中间片段, 呈 Spi<sup>-</sup>, 则可以在 Q359 中生长, 形成噬菌斑, 这给重组子的选择带来极大方便。

利用 EMBL3 多聚接头上 BamHI 位点与限制性内切酶 Sau3A 有同源顺序的性质, 采用 Sau3A 部分酶解水稻 ctDNA 可以得到切点近于随机分布的限制性片段, 控制酶解条件, 使片段大多集中于 9—23kb 范围内 (图 1, 见图版 II), 这就保证了各片段所包含的基因的完整性。为了防止 ctDNA Sau3A 酶解片段中小于 11.2kb 的片段在连接酶作用下自连造成假连锁现象而干扰实验结果, 我们采用低熔点琼脂糖胶电泳回收 12—23kb 的酶解片段作为目的 DNA 片段 (图 2, 见图版 II), 除去了较小片段, 保证了文库的真实性。

一般实验室用 Cscl 梯度离心纯化 EMBL3 噬菌体, 我们用甘油梯度超离心方法代替 Cscl 纯化, 效果好, 操作简便, 耗时短而且较经济。EMBL3 载体 DNA 在与水稻 ctDNA Sau3A 片段连接前用 BamHI 和 EcoRI 两种限制性内切酶处理, 使载体两臂的 BamHI 切点可以与水稻 ctDNA 片段的 Sau3A 切点相连接, 而中间片段两端是 EcoRI 末端, 因此不会参与片段重连, 这样就省略了纯化 EMBL3 两臂 DNA 的工作。为了使水稻 ctDNA Sau3A 片段能充分插入载体中, 连接反应时使载体 EMBL3 DNA

# <sup>35</sup>S- $\alpha$ -dATP 用于缺口转移标记探针 DNA 及蓖麻蚕核型多角体病毒 (ArNPV) 多角体蛋白基因的初步定位

陈蔚梅 林栖凤 马延高 卢文钧

(武汉大学病毒研究所)

## 提 要

本文用苜蓿银纹夜蛾核型多角体病毒的多角体蛋白基因 mRNA 的 cDNA 为探针, 用 <sup>35</sup>S- $\alpha$ -dATP 为标记化合物, 经缺口转移体外标记探针 DNA, 用旋转柱层析法分离出标记探针, 由膜上 DNA-DNA 杂交, 将 ArNPV 的多角体蛋白基因定位, 确定是在其 EcoRI-II 片段上。

前文报告了 ArNPV DNA 的物理图谱<sup>[1]</sup>。 定位其多角体蛋白基因是进一步研究 ArNPV 过量。

根据包装后测定结果说明我们获得了  $3.3 \times 10^5$  个重组子。按 Clarke 和 Carbon<sup>[10]</sup> 的公式  $N = \frac{\ln(1 - P)}{\ln(1 - F)}$ , 我们按克隆片段平均大小为 17kb 计算, 水稻 ctDNA 基因组大小是 130kb, 33 个重组子就可以使水稻 ctDNA 基因文库的完整性达到 99%。而我们获得的重组子数大大超过此数值, 所以基因文库的完整性是不容怀疑的。

从已构建的文库中任意挑取 10 个噬菌斑, 并以简易方法提取噬菌体的重组 DNA, 利用限制性内切酶 SalI 切除两臂, 释放出插入片段。经鉴定此 10 个均为重组子, 插入片段大小在 14—21kb 之间, 所以大小完全在克隆片段范围之内(图 3, 见图版 II)。

为了进一步证实文库的有效性, 我们用比放射性为  $10^7$  cpm/微克的烟草叶绿体核糖体 S14 蛋白基因片段作探针, 经原位杂交挑选出 3 个阳性斑点, 分别命名为  $\lambda$ Rps14-1,  $\lambda$ Rps14-2 和  $\lambda$ Rps14-3。以快速抽提法制取重组 DNA 后, 用 SalI 酶解, 经 Southern 杂交, 结果表明重组子  $\lambda$ Rps14-3 的插入 DNA 中有 rps14 基

因(图 4, 见图版 II)。

基因文库的构建成功将为今后进一步研究水稻叶绿体基因组的结构, 探测与光合作用、抗病和抗逆境功能有关基因并研究它们的结构与功能准备了条件。

本工作承我系沈志伟同志提供 ctDNA 样品, 复旦大学遗传所有关同志提供某些菌种及  $\lambda$  噬菌体, 生化专业八二届毕业生黄跃和蒋进参加了部分工作, 特此致谢。

## 参 考 文 献

- [1] Hirai, A. et al.: *Theor. Appl. Genet.*, 1985, 70, 117.
- [2] Frischman, A. M. et al.: *J. Mol. Biol.*, 1983, 170, 824.
- [3] Silhavy, T. J. et al.: *Experiments with Gene Fusions*, Cold Spring Harbor Laboratory, 1984, 93—96.
- [4] Salts, Y. and Beckman, J.: *PMB Newsletter*, 1981, 11, 73.
- [5] Scalenghe, F. et al.: *Chromosoma*, 1981, 82, 205.
- [6] 曹凯鸣等: 《复旦学报》, 1988。
- [7] Rigby, P. W. J. et al.: *J. Mol. Biol.*, 1977, 113, 237.
- [8] Benton, W. D. et al.: *Science*, 1977, 196, 180.
- [9] Southern, E. M.: *J. Mol. Biol.*, 1975, 98, 503.
- [10] Clarke, L. and Carbon, J.: *Cell*, 1976, 9, 91.

[本文于 1987 年 8 月 17 日收到]

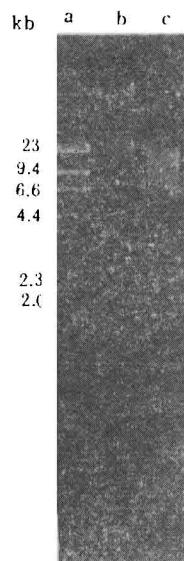


图1 水稻 ctDNA 的 Sau3A 部分酶解产物电泳图谱

- a.  $\lambda$ -DNA Hind III 酶解片段作为分子量标准  
 b. 水稻 ct DNA  
 c. ct DNA 的 Sau3A 部分酶解物

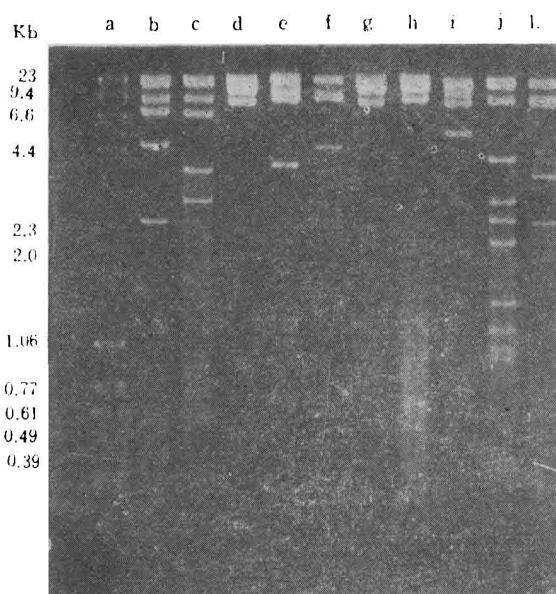


图3 重组子DNA的SalI酶解片段电泳图谱

- a.  $\lambda$ -DNA Hind III +  $\phi$ X174-DNA Hinc II 片段  
 b-k. 重组子 DNA 的 SalI 片段

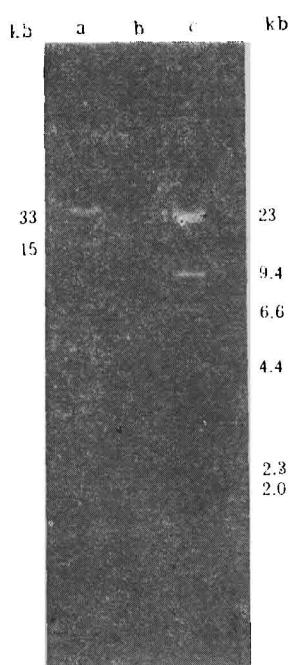


图2 “LMP”琼脂糖凝胶电泳回收得到12—23 kb片段的鉴定

- a.  $\lambda$ -DNA 的 xhol 酶解片段  
 b. 回收片段  
 c.  $\lambda$ -DNA 的 Hind III 酶解片段

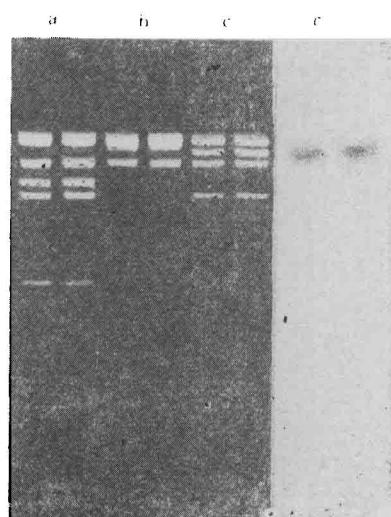


图4 重组 DNA 的 Southern 杂交图谱

- a. b 和 c 分别为  $\lambda$ Rps14-1、 $\lambda$ Rps14-2 和  $\lambda$ Rps14-3 (每种重组子经平板扩增后挑取两个噬菌斑, 分别提取重组 DNA)  
 的 SalI 酶解片段 c' 为 rps14 探针与 c 杂交的结果