

测结果具有一定的参考价值，可以为实验提供指导，减少实验工作的盲目性。

## 参 考 文 献

- 1 Srinivasan N, Sowdhamini R, Ramakrishnan C et al. *J Peptide Protein Res.*, 1990; **36**: 147
- 2 Pabo C O, Suchanek E G. *Biochemistry*, 1986; **25**: 5987
- 3 Hazes B, Dijkstra B W. *Protein Engineering*, 1988; **2**: 119
- 4 Sowdhamini R, Srinivasan N, Shoichet B et al. *Protein Engineering*, 1989; **3**: 95
- 5 Altman S L, Rotations. *Quaternions and double groups*. Oxford: Clarendon Press, 1986: 73
- 6 Wells J A, Powers D B. *J Biol Chem.*, 1986; **261**: 6564
- 7 Katz B A, Kossiskoff A. *J Biol Chem.*, 1986; **261**: 15480
- 8 Wetzel R, Perry L J, Baase W A et al. *Proc Natl Acad Sci USA*, 1988; **85**: 401
- 9 Villafranca J E, Howell E E, Oatley S J et al. *Biochemistry*, 1987; **26**: 2182
- 10 Villafranca J E, Howell E E, Voet D H et al. *Science*, 1983; **222**: 782
- 11 Nishikawa S, Adiwinata J, Morioka H et al. *Protein Engineering*, 1990; **3**: 443

## 7 种方法提取质粒 DNA 用于序列分析的比较

陈 劲 春

(中国科学院植物研究所,北京 100044)

### 提 要

对取自同一摇瓶内的菌体,采用 7 种不同提取质粒的方法分离 DNA, 将分离的 DNA 做电泳观察、紫外吸收及序列分析, 结果表明 CTAB 法具有快速、方便、可行的特点。

**关键词** 质粒 DNA,DNA 序列分析, CTAB 法

基因序列分析,是了解基因结构和进行 DNA 重组的必需手段之一。自从 Sanger 法和 Gilbert 法被发明并荣获诺贝尔奖以来, 已有许多改进, 并朝着精确、快速、方便并日趋自动化。目前用于序列分析的 DNA, 可使用单链 DNA, 亦可使用双链 DNA(质粒);前者可读性好,但是制备单链 DNA 比较麻烦,至少需 3 天时间;采用质粒测序,一般可读 250bp 左右,但制备时间短,对于插入片段不太大的质粒或者无需全部测序的质粒, 提取质粒测序显然省时省事。提取质粒的方法已有多种,究竟哪一种方法比较实用,本文旨在这一目的进行实验。结果表明, CTAB 法<sup>[1]</sup>具有快速、方便、可读性较好的特点。

## 1 材料和方法

**1.1 质粒** pSbl 82, 自建<sup>[2]</sup>;载体为 pUC 119, 插入一段 2.1 kb Hind III 蓝藻 (*Anac-*

*ystis nidulans* 6301) 的染色体 DNA。

**1.2 细菌培养** 受体菌为 JM 109, 培养基为 2×YT; 挑选单一菌落接种于 2ml 培养液, 300r/min, 37℃ 过夜; 第二天扩增至 100ml, 氨苄青霉素浓度为 50μg/ml; 第三天上午停止培养, 分别依次从摇瓶里移出 5ml 培养液到已标明 2—7 号码的 eppendorf 管, 按方法 2—7 的具体步骤提取质粒。剩余的菌液按方法 1 进行分离质粒 DNA。

**1.3 提取质粒方法** 方法 1. 碱性粗提<sup>[4]</sup>, 再通过 Sephadryl S-1000 柱; 方法 2. CTAB 法; 方法 3. DEPC 法<sup>[3]</sup>; 方法 4. QIAGEN tip 法(简称 QT, 见 Instrument in Kit); 方法 5. 碱性粗提, 再用 QT 法; 方法 6. 碱性粗提, LiCl 沉淀 RNA 再过 QT; 方法 7. 碱性粗提, LiCl 沉淀 RNA 再过 DE-52 柱。

**1.4 紫外吸收测定** 使用 Du-65 分光光度计 Backman 产品, 总体积为  $100\mu\text{l}$ 。

**1.5 核苷酸序列测定** 使用美国 USB 产品 Sequenase version 2.0 Kit, 掺入同位素为  $\alpha$ - $^{32}\text{P}$ -dCTP, Amersham 产品, 测序反应的程序均按 Kit 附带的说明进行, X 感光片采用 Kodak 和 Fuji 胶片, 电泳在同一 4% 聚丙烯酰胺胶板上进行。

## 2 实验结果

### 2.1 电泳观察

电泳是在 1% 琼脂糖凝胶上进行, 电压 100V, 走 45min, 电泳缓冲液为 TAE。

从图 1 可以看出, 方法 1 即通过 Sephadryl S-1000 柱, 可将染色体 DNA、线性质粒 DNA、环状质粒 DNA 明显分开。方法 2 提取出的质粒 DNA 较多, 但仍含有 RNA。方法 3 提取

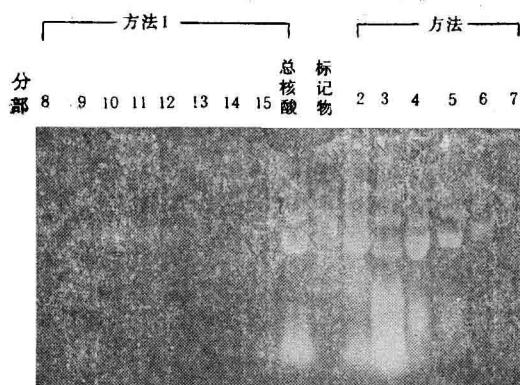


图 1 采用 7 种方法分离质粒 DNA 在 1% 琼脂糖凝胶上电泳的结果

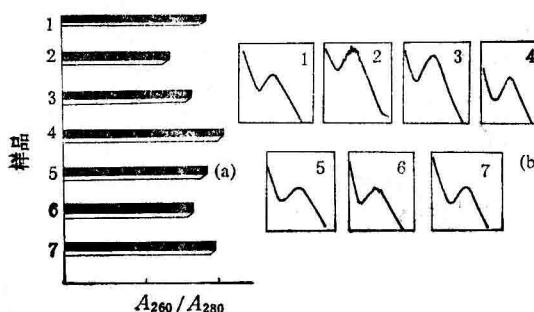
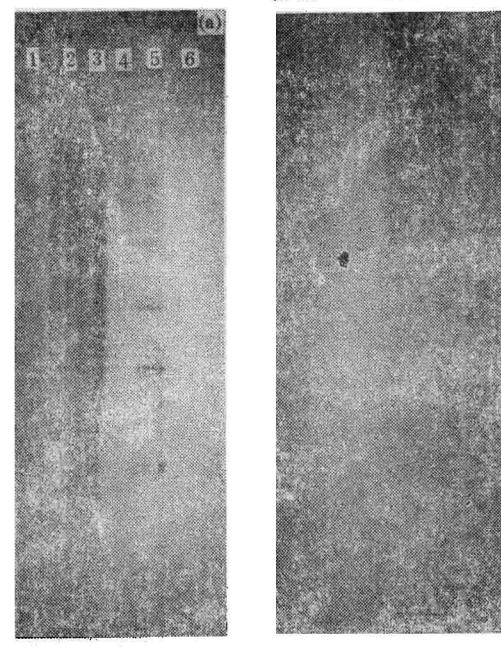


图 2 各个样品的紫外吸收特征  
a: 紫外吸收 ( $260\text{nm}$  比  $280\text{nm}$ )  
b: 紫外吸收曲线 ( $200-300\text{nm}$ )

方法 1 CTAB



a

图 3

出样品含 RNA 最多。方法 6 样品中 RNA 最少。

**2.2 紫外吸收测定** 图 2b 是 7 个样品紫外吸收曲线图形(缩小), 虽然均呈核酸吸收峰特征, 但是方法 2 和方法 6 的吸收峰处呈锯齿状, 表明杂质较多; 图 2a 显示各样品  $A_{260}$  与  $A_{280}$  的比值, 很明显地看出经过柱的样品, 比值都比较大, 说明样品比较纯净。

69 82 81



**2.3 测序结果** 图 3a 中显示出上述各种方法制备的质粒在不利的反应条件下(酶贮放时间过长)所得到的结果, 显然方法 5 的可读性较好; 图 3b 显示出在正常的条件下采用 CTAB 法制备的 DNA 所得结果仅次于对照(方法 1)。图 4 中三个大小不同的质粒均采用 CTAB

图 4

法制备, 读 250 bp 左右是易于做到的。

### 3 讨 论

#### 3.1 CTAB 法具有快速、简便、可行的特点

用于制备 DNA 进行序列分析的方法, 随着研究的深入已开发出几种。一般地说, 单链 DNA 作模板, 读序长度及二级结构带比双链 DNA 无疑好得多, 而且退火反应之前不必经过变性拆链; 但是制备单链 DNA 目前靠 *lambda phage* 感染上带有  $F_1$  因子的受体菌, 才能释放出单链 DNA。尽管其间操作程序没有什么难点, 可感染的机率并不太高; 即使感染上去, 有时释放出的 DNA 却是噬菌体 DNA, 加上这个过程至少需要 3 天时间; 所以除非需要测定几个 kb 的 DNA, 一般不必花费这么长时间制备单链 DNA。相比之下, 采用双链 DNA 进行序列分析, 最明显的优点是省时。当然制备质粒 DNA 的方法, 除了通常实验室使用的煮沸法、碱法、SDS 法之外, 还有 CTA B 法, DEPC 法等; 用于纯化质粒 DNA 的柱除了常见的 Sephadex 4B, NACS-52 等外, 还有 Sephacryl s-400 或 s-1000 等, 甚至还有专利产品 QIAGEN tip, 各有各的特点。如果打算少花钱多办事, 使用

CTAB 法是比较合适的。它具有快速、简便的特点。利用该法制备 DNA, 1.5—5ml 培养菌液均可, 仅需台面小型高速离心机, 一天至少可制备 50 个样品, 从培养细菌开始到制备 DNA 完毕均可在 24 h 内完成; 提取的 DNA 可供 2—3 次测序; 既省时间又省试剂, 尤其是仅需要读 1—200bp 的样品, 该法更显得优越。

#### 3.2 进一步改进 CTAB 法的效果

从图 3a 和图 3b 可以看出, 利用 CTAB 法制备的质粒 DNA, 读序背景比走柱样品的背景黑暗, 这是样品中蛋白等杂质导致的结果。对此采用二种措施之一就可以加以改进。其一是样品用冷乙醇沉淀之前, 加进等体积的氯仿: 异戊醇(24:1)处理一次, 可弃去大部分杂质; 其二是用商品化 QIAGEN 吸嘴处理一次, 其效果大为改观, 如图 4 所示。

### 参 考 文 献

- 1 Giannino Del et al. *Nucleic Acids Research*, 1988; 16 (20): 9878;
- 2 Jing Chun Chen et al. *Nucleic Acids Research*, 1990; 18(13): 4017
- 3 Donald E. *Gene*, 1989; 75: 193
- 4 Sambrook J et al. *Molecular Cloning*. New York: Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989: 1.33—1.35

## 一种改良的快速筛选重组 DNA 噬菌体噬斑的原位杂交技术\*

陈书琨\*\* 沈正达 胡永浩 王蒲

(甘肃农业大学兽医系, 兰州 730070)

### 提 要

报道了一种从表达型噬菌体载体—— $\lambda$ gt11 构建的基因文库中筛选重组 DNA 噬菌体噬斑的改良蛋白质-蛋白质原位杂交技术。此法可使噬菌体在硝酸纤维素薄膜上增殖至原噬斑大小, 经适当处理后, 即可用特异性抗体探针进行原位筛选, 以

\* 国家自然科学基金资助项目 \*\* 现在通讯处: 中华人民共和国深圳动植物检疫所, 深圳 518001

收稿日期: 1991-07-10 修回日期: 1991-10-21