



一种通用高效的聚合酶链反应产物克隆方法*

王亚新 陆佩华 周光炎

(上海第二医科大学上海市免疫学研究所, 上海 200025)

关键词 聚合酶链反应, 分子克隆, M13 噬菌体

聚合酶链反应 (PCR) 自问世以来已在生物学界、医学界等领域中得到广泛的应用。其中一个重要方面是将其产物克隆, 然后测定核苷酸序列。常用的 PCR 产物克隆法是将 PCR 产物以粘性末端^[1]或平头^[2]连接于 M13 噬菌体或 pUC 质粒中, 然后转染大肠杆菌。粘性末端连接克隆法效率高, 但需在 PCR 产物两端有特定的限制性内切酶切点, 且在酶切时易受到多种因素影响而不能得到理想的产物, 平头连接克隆法无须酶切, 可适用于任何 PCR 产物, 但缺点是效率低, 笔者在国外工作期间, 将平头连接法^[2]进行了改进, 得到了令人满意的高效率克隆。

1 材料与方法

1. 1 PCR 扩增

一个 DNA 样品同时扩增二管, 每管 100μl, 扩增后各取 10μl 在琼脂糖凝胶上电泳检验。

1. 2 PCR 扩增产物处理

1. 2. 1 修平末端: 合并二管放大产物约 170μl, 加 dATP, dGTP, dCTP 和 dTTP 各至终浓度 0.2mmol/L, Klenow 聚合酶 10U, 室温 (约 22℃) 放置 30min。

1. 2. 2 分离提纯: 上述产物加反应终止液, 在 1%—2% 琼脂糖凝胶上电泳分离, 切下含所需产物的凝胶条, 冷冻后挤压成碎片。然后加在底部有孔及尼龙毛的 0.5ml 管中, 外面套 1.5ml 试管, 12 000r/min 离心 0.5min。将过滤液移到另外管中, 再离心原过滤管。这样反复多次, 直至仅少量液体滤出, 最后 12 000r/min 离心 5min。过滤液再用酚和氯仿各抽提一次, 然后用乙醇沉淀。沉淀干燥后溶解于 20μl 双蒸水, 取出 1μl 与已知浓度的 Hind III 水解的 λDNA 片段一起在琼脂糖凝胶上电泳。根据荧光强度比较估计样品 DNA 的浓度。

1. 2. 3 PCR 产物磷酸化: 先配制 10×反应缓冲液 (可用 Bio-Lab 公司的连接酶所附连接缓冲液代替): 500mmol/L Tris-HCl (pH7.5), 100mmol/L MgCl₂, 100mmol/L 二硫苏糖醇 (DTT), 10mmol/L ATP, 250μg/ml 牛血清白蛋白。在 0.5ml 管中加上述提纯 PCR 产物 8μl (250—400μg), 1μl 10×反应缓冲液, 1.2μl 亚精胺 (spermidine, 10mmol/L), 多核苷酸激酶 10U, 用双蒸水补足到 12μl。水浴 37℃, 30min。然后 65℃, 10min 灭活酶反应。

1. 3 PCR 产物连接到 M13 噬菌体

取上述磷酸化 PCR 产物 0.6—1.4μl (约 5—30ng), 加 1μl 10×反应缓冲液 (与上述磷酸化所用相同), 20ng 已用 Sma I 切开并在 5'端去磷酸的 M13mp8 (Amersham 有商品), 400 连接单位连接酶 (Bio-Lab 产品, 相当于 6 Weiss 单位), 用水补足到 10μl。在 25℃ 水浴保温过夜, 然后 68℃, 10min 灭活酶反应。

1. 4 PCR 产物-M13 转化大肠杆菌

大肠杆菌 JM101 经 CaCl₂ 处理活化后与 PCR-M13 混和置冰浴 3h, 然后与异丙基-β-硫化半乳糖苷 (IPTG), x-半乳糖 (x-gal) 及大肠杆菌一起做培养平板。培养过夜后透明小点即是阳性克隆。

2 结果与讨论

通常二管 PCR 放大产物经分离提纯可回收约 1μgDNA, 因此方法熟练后每次用一管产物即可满足克隆需要。由于 PCR 产物的末端并不是真正平齐, 往往在 3'端多一个 A^[3], 因此需用 Klenow 聚合酶进行填充、切除修平, 这样才可取得较高连接效率。PCR 产物经琼脂糖凝胶电泳分离提纯, 可去掉大部分非特异扩

* 国家自然科学基金资助项目。

收稿日期: 1992-02-20 修回日期: 1992-05-12

增产物。这有利于以后序列分析，使之不致于出现较高比例的“垃圾”序列。PCR 产物的 5' 端一般都是引物部分，而大多数引物都是 DNA 自动合成仪合成，其 5' 端无磷酸分子。因此 PCR 产物在连接前需先在 5' 端由多核苷酸激酶催化加上一个磷酸。为简便起见，磷酸化所用 10× 反应缓冲液与连接反应缓冲液相同。虽然磷酸化时所用亚精胺被认为有碍于平头连接，但在我们的实验条件下，亚精胺浓度在连接时已被稀释到约 0.1mmol/L，并没对连接效率产生很大影响。因此我们就直接用磷酸化后反应液做连接反应，而不再用低熔点琼脂糖凝胶分离。我们曾同时比较过这两种方法，直接连接克隆的效率高于琼脂糖凝胶分离后连接克隆，且节省不少时间和试剂。M13 噬菌体 5' 端去磷酸可防止自身连接，提高与插入 DNA 连接的效率。此种 M13 噬菌体已有商品，也可自己用碱性磷酸酶处理回收。根据我们的实验结果，插入 DNA（约 200bp）的量与 M13DNA 的量之比以 20ng : 20ng 效率最高。但各人所

用 DNA 大小不同，在估计 DNA 浓度时也有误差，因此每次可试几个不同的比例。我们已用此法反复多次克隆了 5 种不同的 PCR 产物，结果显示每块平板可得到 50—100 个透明斑点，即阳性克隆。虽然现在已有一些新的 PCR 产物克隆方法出现，但有的技术复杂，有的需要特殊的酶或载体。而此法只用普通载体，一般实验室均能进行，且通用高效，因此值得推广。

参 考 文 献

- Scharf S J, Horn G T, Erlich H A. Direct cloning and sequence analysis of enzymatically amplified genomic sequences. *Science*, 1986; **233**: 1076
- Hemsley A, Arnheim N, Toney M D et al. A simple method for site-directed mutagenesis using the polymerase chain reaction. *Nucleic Acids Res*, 1989; **17**: 6545
- Clark J M. Novel non-templated nucleotide addition reactions catalyzed by prokaryotic and eucaryotic DNA polymerases. *Nucleic Acids Res*, 1988; **16**: 9677

尿蛋白快速 SDS-PAGE 测定及临床应用

唐志毅 许维桂 杨振华

(北京医院检验科, 北京 100730)

黄一明 毛利民 吴 华

(北京医院内科, 北京 100730)

关键词 尿蛋白分子量测定, SDS-PAGE,

蛋白尿

蛋白尿是肾脏病最常见的表现。应用十二烷基硫酸钠聚丙烯酰胺凝胶电泳 (SDS-PAGE) 进行尿蛋白分子量的测定，对于肾脏病的定位、评估和预后判断有较高的临床价值。最近我们使用 Pharmacia 公司的 Phast-System 全自动电泳仪和 Phast Image 扫描仪以及改进的银染色法^[1,2]对 30 例肾病患者的尿标本进行蛋白分子量的测定，尿标本不需浓缩，蛋白浓度 0.05g/L 即可检出。包括银染色在内的全部实验只需 1.5h。本法在快速和灵敏度方面优于国内已报道的 SDS-PAGE 方法^[3,4]。

1 材料和方法

1.1 仪器

瑞典 Pharmacia 公司生产的 PhastSystem 全自动电泳仪、PhastImage 凝胶扫描仪。凝胶：PhastGel Gradient 8-25 聚丙烯酰胺薄层凝胶板及 PhastGel SDS Buffer Strip (缓冲凝胶条)。

1.2 试剂

分子量标准品处理用缓冲液：10mmol/L Tris-HCl 缓冲液 (pH8.0)，其中含 1mmol/L EDTA, 2.5% SDS, 5% 巯基乙醇，0.2% 溴酚蓝。

银染试剂：Pharmacia 公司试剂盒或实验室配置。

低分子量蛋白质标准：Pharmacia 公司试剂盒。每瓶加入 100μl 缓冲液溶解，临用前 20μl 用缓冲液按 1:3 稀释，于 100℃ 煮沸 3min，冷却后离心取上清液点样。

1.3 尿标本的收集处理

收集肾病患者晨尿 10ml 离心 (3 000r/min, 10min)，取上清液用考马斯亮蓝 G250 结合法^[5]定量蛋白，尿标本用去离子水稀释蛋白含量为 1—2.5g/L 之间，按 1:50 加入 1% 叠氮钠溶液于 -20℃ 冰箱备用。健康人取晨尿 30ml，用去离子水透析 4h，再用聚乙二醇