

# 牛血清白蛋白在植物 RAPD 分析中的作用

边才苗, 李钧敏, 金则新, 葛明菊

(台州师范专科学校生化系, 浙江临海 317000)

**摘要:**以水杉、七子花 DNA 为模板, 添加牛血清白蛋白(BSA), 观察其对植物 RAPD 扩增效果的改善情况。研究显示, 在水杉及七子花 RAPD 扩增体系中, 改善 RAPD 扩增反应的最佳的 BSA 浓度是不同的, 分别为  $0.6\mu\text{g}/\mu\text{l}$  与  $1\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 。另外, BSA 还可以封闭乙酰 BSA 对 RAPD 扩增反应的抑制作用, 降低 RAPD 反应系统中 *Taq* 酶的用量。

**关键词:**牛血清白蛋白; 水杉; 七子花; RAPD

中图分类号: Q751 文献标识码: A

文章编号: 0253-9772(2002)03-0279-04

## Effect of BSA on Random Amplified Polymorphic DNA(RAPD) in Plants

BIAN Cai-miao, LI Jun-min, JIN Ze-xin, GE Ming-ju

(Biology and Chemistry Department, Taizhou Teachers College, Linhai, Zhejiang 317000, China)

**Abstract:** Using *Metasequoia glyptostroboides* and *Heptacodium miconioides* DNA as templates, the effect of bovine serum albumin(BSA) on RAPD in plants was studied. The results showed that suitable concentrations of BSA used in *Metasequoia glyptostroboides* and *Heptacodium miconioides* RAPD were different, which were  $0.6\mu\text{g}/\mu\text{l}$  and  $1\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , respectively. The inhibition of acetylated BSA on the amplification of plant RAPD could be relieved by BSA. BSA could reduce the dosage of *Taq* DNA polymerase.

**Key words:** bovine serum albumin; *Metasequoia glyptostroboides*; *Heptacodium miconioides*; RAPD

随机扩增多态 DNA(random amplified polymorphism DNA, RAPD)分析是建立在 PCR 反应基础上的一种新的分子生物学技术<sup>[1]</sup>, 目前广泛应用于动、植物及微生物遗传多样性的研究<sup>[2,3]</sup>。在对植物进行 RAPD 分析时, 首先要建立稳定的反应体系, 有助于 RAPD 结果的可靠性与重复性。在合适的扩增条件下, 为了获得更理想的实验结果, 有研究报道在 RAPD 反应成分中添加各种有效成分。如四甲基氯化铵(TMAC)对 RAPD 扩增有一定的影响<sup>[4]</sup>。牛血清白蛋白(bovine serum albumin, BSA)广泛应用于酶反应系统及 PCR 反应系统中, 用于减少内源抑制物的干扰作用<sup>[5]</sup>。在一些 RAPD 扩增中都添加了一定浓度的 BSA 以提高反应效果, 但不同的文献采用的 BSA 的最适浓度不同<sup>[6,7]</sup>, 缺乏对

BSA 在 RAPD 扩增反应中的作用的系统研究。我们以种植水杉及濒危植物七子花的 RAPD 扩增来分析 BSA 对植物 RAPD 扩增反应的影响, 为 BSA 在 RAPD 扩增反应中的正确应用提供一定的参考依据。

## 1 材料与方法

### 1.1 植物材料

种植水杉(*Metasequoia glyptostroboides*)的嫩叶于 2001 年 5 月采自本校校园内; 七子花(*Heptacodium miconioides*)嫩叶于 2001 年 5 月采自于浙江省天台山国家森林公园狮子岩坑七子花林林缘的 3 年生幼苗, 用湿布包裹, 塑料袋封装, 立即带回实验室, 洗净, 晾干, 冻于  $-70^{\circ}\text{C}$  超低温冰箱中, 备用。

## 1.2 模板 DNA 的制备与定量

根据刘康德等<sup>[8]</sup>方法改进,取-70℃冻存叶片研磨成粉状,取0.1g转入1.5ml离心管中,加入500μl提取缓冲液[100mmol/L Tris·HCl(pH8.0),3%可溶性PVP,20mmol/L β-巯基乙醇,20 mmol/L EDTA (pH8.0)],8000r/min离心5min,取沉淀重复洗涤1次,再取沉淀加入500μl裂解缓冲液[100mmol/L Tris · HCl (pH8.0), 20 mmol/L EDTA (pH8.0), 500 mmol/L NaCl, 1.5% SDS],65℃水浴30min,不时轻轻颠倒,取出加入500μl氯仿:异戊醇[24:1(v:v)],颠倒成乳浊状,10 000 r/min离心10min,取上清加入0.6(v/v)异丙醇,置-20℃冰箱30min,12 000 r/min离心10min,取沉淀,溶于100μl TE(含RNase 5μg/ml),37℃水浴1h,用等体积酚、酚:氯仿:异戊醇[25:24:1(v:v:v)],氯仿:异戊醇[24:1(v:v)]抽提,取上层加入1/10(v/v)3mol/L NaAc,加入2.5(v/v)无水乙醇沉淀,放入-20℃冰箱30min,12 000 r/min离心10min,沉淀用70%(v:v)乙醇洗涤,晾干后,溶于50μl TE中,备用。

DNA定量采用紫外分光度计(岛津UV-7401PC紫外可见分光光度计)与琼脂糖凝胶电泳双重定量。紫外分光光度法以λDNA为标准品,以A260对DNA进行定量;电泳图谱经UTHSCSA ImageTool软件分析荧光面积,与标准DNA分子质量参照物比较定量而得。

## 1.3 RAPD 反应程序

本实验所用的PCR仪为上海高机公司生产的SRX-481 PCR仪,适合水杉 RAPD 分析的 PCR 反应程序(用6℃循环水冷却):94℃ 5min 1个循环,再94℃ 1min,40℃ 1min,72℃ 2min,共40个循环;最后一个循环72℃延伸5min,使DNA片段完全延伸。

## 1.4 RAPD 扩增条件

水杉 RAPD 扩增条件:15μl PCR 反应体积,1×Taq 酶缓冲液,0.2mmol/L 4×dNTP,1U Taq 酶(上海华美公司),10ng 模板 DNA,20pmol 引物(上海 Sangon 公司);MgCl<sub>2</sub> 1.5mmol/L。七子花 RAPD 扩增条件:15μl PCR 反应体积,1×Taq 酶缓冲液,0.1mmol/L 4×dNTP,1U Taq 酶(上海华美公司),10ng 模板 DNA,20pmol 引物(上海 Sangon 公司);MgCl<sub>2</sub> 2.5mmol/L。

## 1.5 PCR 产物的鉴定

扩增产物取10μl 在1.4%琼脂糖凝胶(1×TAE,含5mg/ml溴化乙锭)上进行电泳分析,于紫

外透射反射分析仪观察并用Leica数码相机拍照。

## 2 结果与分析

### 2.1 BSA 对 RAPD 条带的影响

BSA量的变化对植物 RAPD 扩增的条带的数量和强弱影响较大,结果如图1所示。不同浓度的 BSA 对水杉和七子花的影响不同。在水杉扩增体系中,BSA 浓度为 0.6μg/μl 对 RAPD 扩增效果的改善最明显,并且 BSA 浓度从 0.6μg/μl 至 4μg/μl 范围内对扩增效果的影响不大,但当浓度变为 6 μg/μl 时,扩增条带的亮度略有减弱;而在七子花扩增体系中,BSA 浓度为 1μg/μl 时就具有较强的扩增条带,并且 BSA 浓度从 1μg/μl 至 4μg/μl 范围内对扩增效果的影响不大,但当浓度变为 6 μg/μl 时,扩增条带的亮度略有减弱。BSA 的浓度变化范围与文献中应用的 BSA 浓度相差不大,如叶冰莹等<sup>[6]</sup>应用 2~3μg/μl BSA 可获得最佳扩增效果,而任军等<sup>[7]</sup>应用 0.5μg/μl。我们倾向于用<3μg/μl,因为当浓度>4μg/μl 时会发现 RAPD 产物呈现乳白颜色,并结成块状,对电泳的加样有明显的影响。国外也有文献报道以 0.25μg/μl<sup>[5]</sup> 为最适浓度,我们发现,在水杉的 RAPD 扩增中,较低浓度即 0.6μg/μl 就可达到最佳扩增效果,但在七子花 RAPD 扩增中至少 BSA 浓度需达到 1μg/μl 才可获得最佳的效果。从 BSA 的作用分析原因可能是七子花 DNA 中杂质含量较高,需要较高浓度的 BSA 用于封闭杂质对 Taq 酶活性的影响。另外据报道,不同厂家来源的 BSA 对 PCR 结果的改善作用不尽相同,包括其最适浓度。因此在 RAPD 反应系统中添加 BSA 的最适浓度也要经过摸索才可确定。

### 2.2 乙酰化的 BSA 对 RAPD 扩增条带的影响

据文献报道,乙酰 BSA 对 PCR 反应具有明显的抑制作用,直到降低至 0.1ng/μl<sup>[9]</sup>。我们研究发现当浓度降低至 0.1ng/μl 时乙酰 BSA 对七子花的 RAPD 仍有明显的抑制作用。但这种抑制作用可被 BSA 所封闭。如图 2 所示,0.1~10ng/μl 浓度范围内的乙酰 BSA 对 RAPD 有明显的抑制作用。当反应体系中含有 0.1μg/μl 的乙酰 BSA 时,添加 0.5μg/μl BSA 对乙酰 BSA 没有明显的封闭作用,但当 BSA 增加到 1μg/μl 时就可明显封闭乙酰 BSA 的抑制作用,可以扩增出明显的条带;当浓度增加至 2μg/μl 时,RAPD 扩增条带非常清晰。

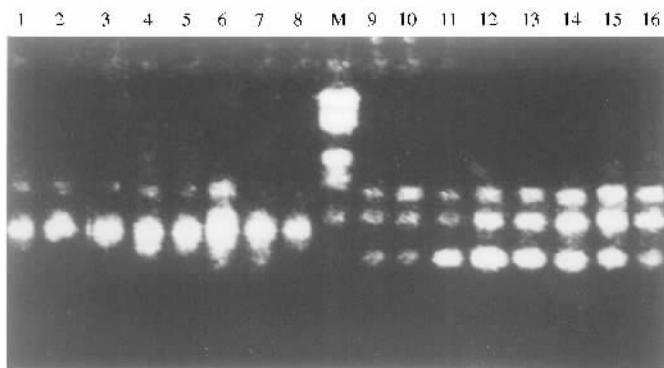


图 1 BSA 浓度对植物 RAPD 扩增效果的影响

1~8:水杉 RAPD 扩增结果(引物 S350),BSA 浓度分别为  $6\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $4\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $3\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $2\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $1\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $0.6\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $0.25\mu\text{g}/\mu\text{l}$  和  $0\mu\text{g}/\mu\text{l}$ ;M: $\lambda$ DNA/*EcoRI+HindIII* 标准分子质量参照物;9~16:七子花 RAPD 扩增结果(引物 S31),BSA 浓度分别为  $0\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $0.25\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $0.6\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $1\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $2\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $3\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 、 $4\mu\text{g}/\mu\text{l}$  和  $6\mu\text{g}/\mu\text{l}$ 。

Fig. 1 The effect of BSA concentrations on RAPD amplification in plants

1~8:RAPD amplification of *Metasequoia glyptostroboides*(primer S350),the concentration of BSA were  $6\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $4\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $3\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $2\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $1\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $0.6\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $0.25\mu\text{g}/\mu\text{l}$  and  $0\mu\text{g}/\mu\text{l}$ ,respectively;M:marker  $\lambda$ DNA/*EcoRI+HindIII*;9~16:RAPD amplification of *Heptacodium miconioides*(primer S31),the content of BSA was  $0\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $0.25\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $0.6\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $1\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $2\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $3\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $4\mu\text{g}/\mu\text{l}$  and  $6\mu\text{g}/\mu\text{l}$ ,respectively.

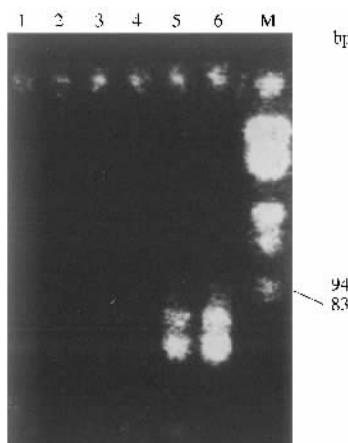


图 2 乙酰 BSA 对七子花 RAPD 扩增条带的影响(引物 S32)

1~3:RAPD 反应体系中的乙酰 BSA 浓度分别为  $0.1\text{ng}/\mu\text{l}$ , $1\text{ng}/\mu\text{l}$  和  $10\text{ng}/\mu\text{l}$ ;4~6:RAPD 反应体系中含有的乙酰 BSA( $0.1\mu\text{g}/\mu\text{l}$ ),含有的 BSA 的浓度分别为  $0.4\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $1\mu\text{g}/\mu\text{l}$  和  $2\mu\text{g}/\mu\text{l}$ ;M: $\lambda$ DNA/*EcoRI+HindIII* 标准分子量参照物。

Fig. 2 The influence of acetylated BSA on RAPD in *Heptacodium miconioides* (primer S32)

1~3:RAPD amplification with acetylated BSA, the concentrations of which were  $0.1\text{ng}/\mu\text{l}$ , $1\text{ng}/\mu\text{l}$  and  $10\text{ng}/\mu\text{l}$ ,respectively;4~6:RAPD amplification with  $0.1\mu\text{g}/\mu\text{l}$  acetylated BSA, the concentrations of BSA were  $0.4\mu\text{g}/\mu\text{l}$ , $1\mu\text{g}/\mu\text{l}$  and  $2\mu\text{g}/\mu\text{l}$ ,respectively;M:marker  $\lambda$ DNA/*EcoRI+HindIII*。

### 2.3 BSA 对 *Taq* 酶浓度的影响

据国外文献报道,BSA 可以封闭扩增系统中 *Taq* 酶抑制物的抑制作用<sup>[5]</sup>,BSA 用于 PCR 可用于改善扩增结果的特异性与酶的稳定性<sup>[9]</sup>。如果没有 BSA,将会明显减少 PCR 产物及产量<sup>[10]</sup>。未加 BSA 时,七子花的 RAPD 扩增的最佳酶浓度为 3U,如图 3A 所示。但当在反应体系中添加了  $2\mu\text{g}/\mu\text{l}$  BSA 时,最佳的 *Taq* 酶浓度降低为 0.5U,如图 3B 所示。在水杉 RAPD 扩增中也显示类似结果,当反应体系中添加  $2\mu\text{g}/\mu\text{l}$  BSA 时,最佳的 *Taq* 酶浓度降低为 0.5U(如图 3C 所示)。结果显示,添加 BSA 可以明显降低 *Taq* 酶的用量。

## 3 讨 论

BSA 的一个可能作用机制是作用于多酚体系,植物 DNA 中常含有内源的多酚类化合物,多酚化合物可与相应的蛋白质结合,致使酶失活,而 BSA 可以通过其上富含赖氨酸的阳离子与多酚化合物的阴离子相互作用,或是通过疏水相互作用力消除内源的多酚类化合物,而起到消除多酚化合物与蛋白质的作用,即阻止它们与 *Taq* 酶结合,从而提高酶的活性,以最终对 PCR 反应起到改善的作用<sup>[9]</sup>。从不同浓度的 BSA 对七子花 DNA 及水杉 DNA 的 RAPD 扩增反应的不同影响,可以看出 BSA 的用量

主要与植物 DNA 的质量有关,若 DNA 中含有较多酚类化合物,则所需的 BSA 的浓度相应较高。由于经抽提纯化的植物 DNA 中含有一定量的杂质,如多糖、酚类化合物等,往往会影响 PCR 扩增反应,而

添加适量的 BSA 可以封闭这种影响;同时添加 BSA 还可以降低 *Taq* 酶的用量。因此在植物 RAPD 分析中,添加 BSA 是一种既经济又有效的辅助措施。

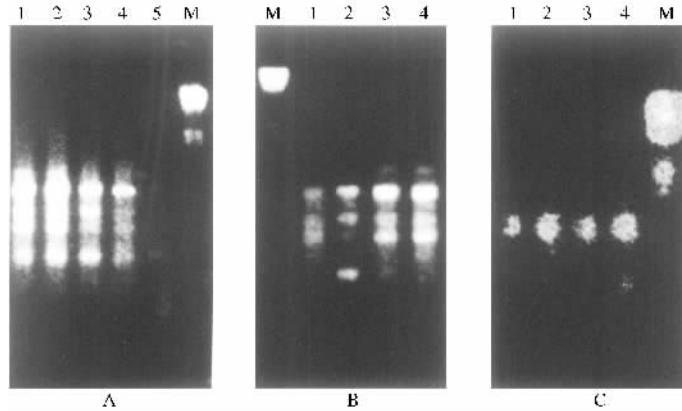


图 3 *Taq* 酶单位对植物 RAPD 扩增的影响

A 图:(引物 S122)1~5:未添加 BSA 时, *Taq* 酶单位对七子花 RAPD 扩增的影响, *Taq* 酶单位分别为 4U、3U、2U、1U 和 0.5U; M:λDNA/HindIII 标准分子质量参照物。

B 图:(引物 S122)M, λDNA/EcoRI+HindIII 标准分子质量参照物;1~4:添加 BSA 时, *Taq* 酶单位对七子花 RAPD 扩增的影响, *Taq* 酶单位分别为 3U、2U、1U 和 0.5U。

C 图:(引物 S302)1~4:添加 BSA 时, *Taq* 酶单位对水杉 RAPD 扩增的影响, *Taq* 酶单位分别为 3U、2U、1U 和 0.5U; M:λDNA/EcoRI+HindIII 标准分子质量参照物。

**Fig. 3 The effect of the units of DNA *Taq* polymerase on RAPD amplification in plants**

A:(primer S122) 1~5: Influences of the units of *Taq* polymerase on *Heptacodium miconioides* RAPD amplification with no BSA, the units of *Taq* polymerase were 4U, 3U, 2U, 1U and 0.5U, respectively; M: Marker λDNA/HindIII.

B:(primer S122) M: Marker λDNA/HindIII 1~4: Influences of the units of *Taq* polymerase on *Heptacodium miconioides* RAPD amplification with 2 $\mu$ g/ $\mu$ l BSA, the units of *Taq* polymerase were 3U, 2U, 1U and 0.5U, respectively.

C:(primer S302)1~4: Influences of the units of *Taq* polymerase on *Metasequoia glyptostroboides* RAPD amplification with 2 $\mu$ g/ $\mu$ l BSA, the units of *Taq* polymerase was 3U, 2U, 1U and 0.5U, respectively; M: Marker λDNA/EcoRI+HindIII.

## 参 考 文 献(References):

- [1] Williams J G K, Kubelik A R, Liavak K J, et al. DNA polymorphisms amplified by arbitrary primers are useful as genetic markers[J]. Nucl Acid Res, 1990, 18(22):6531~6535.
- [2] 王晓梅,宋文芹,李秀兰,等.用 RAPD 技术检测野生鲫鱼和四个金鱼代表品种的基因组 DNA 多态性[J].遗传, 1998, 20(5):7~11.
- [3] 左开井,孙济中,张金发,等.用 RAPD 标记评估我国棉花品种遗传多样性[J].遗传学报, 2000, 27(9):817~823.
- [4] 尹佟明,李淑娟,郑阿宝,等.四甲基氯化铵在杨树 RAPD 扩增反应中的作用[J].植物资源与环境学报, 2001, 10(2):11~13.
- [5] Al-Soud WA, Rådström P. Purification and characterization of PCR-inhibitory components in blood cells[J]. J Clinic Microbio, 2001, 39(2):485~493.
- [6] 叶冰莹,陈由强,朱锦懋,等.花生 RAPD 反应条件的研究[J].花生科技, 2000, 5(1):23~25.
- [7] 任军,黄路生,高军,等.利用随机扩增多态 DNA 技术对江西地方黑猪群体遗传关系的初步研究[J].中国畜牧杂志, 2000, 36(4):13~15.
- [8] 刘康德,李建国,彭世清,等.油梨基因组 DNA 的提取及 RAPD 分析[J].热带作物学报, 1999, 20(4):57~61.
- [9] Kreader C A. Relief of amplification inhibition in PCR with bovine serum albumin or T4 gene 32 protein[J]. Appl Environ Microbio, 1996, 62(3):1102~1106.
- [10] Forbes B A, Hicks K E. Substances interfering with direct detection of *Mycobacterium tuberculosis* in clinical specimens by PCR: effects of bovin serum albumin[J]. J Clinic Microbio, 1996, 34(9):2125~2128.