

Version 2

# AdeptTect 植物快速直接PCR 预混液 (含染料)

AdeptTect Plant Fast Direct PCR Master Mix (dve plus)

Code No. AG12305

包装量: 保存温度: 120 rxns / 50 µ l −20 °C

### ▶ 产品概述

本制品是用于植物直接 PCR 反应的2 倍浓度预混型试剂,具有较快的延伸速度(可达10 sec / kb),可进行快速PCR反应。同时,有较强的扩增性能,非常适合对各种植物样品直接或简单裂解后进行PCR扩增,无需DNA纯化步骤,极大地缩短了实验时长、节约成本。简单裂解可使用碱裂解或蛋白酶K裂解方法。进行PCR反应时,只需向预混液中加入模板、引物和水即可进行扩增;本制品中含有电泳所必需的色素试剂,制品溶液呈现鲜艳的绿色;PCR 反应完毕后可以直接进行琼脂糖凝胶电泳。这种预混液方案操作简便,可最大限度地减少人为误差,并在较短时间内即可获得检测结果。

本制品中还添加了在常温状态下能够抑制 DNA polymerase 活性的单克隆抗体,可以进行 Hot Start PCR,有效的抑制引物二聚体的形成及非特异性扩增。本制品扩增得到的产物 3'端不含 A 碱基,因此不可直接用于 TA 克隆。

# ▶ 保存

保存温度: -20℃

运输温度: 干冰运输或-20℃冰袋运输

### ▶ 产品组成

2X Plant Fast Direct PCR Master Mix (dye plus) 500 µ l × 6 pc

## > 实验操作

### 1. 样本的处理:

本试剂盒适用于以下三种模板类型: 纯化后的DNA、直接植物样本及植物样本的简单裂解产物。可根据样本裂解的难易程度及基因的复杂程度,选择合适的模板类型\*1.2。

- a) 纯化后的DNA;
- **b) 直接PCR法:** 取适量的植物样本直接加入PCR反应液中进行反应(植物叶片: 4~10 mm², 植物组织: 5~10 mm³)。
- c) 简单裂解方法
  - ① 取适量的植物样本'<sup>2</sup>(植物叶片: 4~10 mm<sup>2</sup>,植物组织: 5~10 mm<sup>3</sup>). 选择下述方法之一进行裂解:
  - a、蛋白酶K裂解方法【可以选择本公司产品 Lysis Buffer for PCR (Code No. AG12306 和 AG12307)】:
    - ◆ 加入100 μ l 的提取液【组分: 20 mM Tris-HCl (pH 8.0), 100 mM NaCl, 5 mM EDTA, 0.1% SDS】和1 μ l 蛋白酶 K (20 mg/ml),充分混匀:
    - ◆ 60°C 反应5 min(反应时间一般推荐 5 min,若裂解效果不好,可适当的延长裂解时间,在 5~15 min范围内调整);
    - ◆ 98°C 反应2 min, 反应结束后放置于冰上;
  - b、碱裂解方法:
    - ◆ 加入90 u l 的 50 mM NaOH 溶液, 充分混匀:
    - ◆ 95°C 加热10 min:
    - ◆ 加入10 µ I 的1 M Tris-HCI(pH 8.0),充分混匀;反应结束后放置于冰上;



# Accurate Biotechnology (Hunan) Co., Ltd

- ② 室温下桌面离心将不溶物离心至管底,将上清液转移至新的离心管中;放置于水上或4℃备用;若当天不使用,可保存于-20℃或-80℃(针对不同的样本,保存时间存在差异;如需长期保存,可针对不同样本进行研讨实验);
- ③ 取 $2\mu$ I 的上清液,按照本试剂盒进行 PCR 反应(上清液体积根据 实验结果进行调整,如可在1~ $4\mu$ I 范围内调整)。
- \*1: 植物样本推荐直接PCR扩增;若扩增效果不好,可简单裂解后 PCR扩增。
- \*2:使用本制品做过的实验例展示在本公司网页 (https://www.agbio.com.cn)此产品页:实验例表。使用前可参 考该表格:我们后续还在不断拓展样本种类,持续更新该表格。

#### 2. PCR反应

# 反应体系<sup>\*3</sup>(50 μl)

组分名称	反应终浓度	加入量
2X Plant Direct PCR Master Mix (dye plus)*4	1X	25 µl
Template	≤500 ng*5	-
Primer F ( 10 µ M )	0.2 μ M*6	1μΙ
Primer R ( 10 µ M )	0.2 μ M*6	1μΙ
RNase free water	-	Up to 50 μ l

- \*3: 为了获得更好的扩增特异性,建议在冰上配制反应液。
- \*4. 该溶液应避免反复冻融,防止降低酶活性;首次使用时,短暂离心 将所有的溶液收集至离心管底部后进行使用,减少损失;使用时应 轻柔混匀(避免起泡),缓慢吸取。
- \*5:使用纯化的DNA模板,一般推荐≤500 ng;直接PCR样本用量或简单裂解后的产物用量请参考上述"样本的处理"步骤中的推荐量。
- \*6: 引物通常使用终浓度为0.2 μ M, 可根据实验结果在 0.1~ 0.4 μ M 范 雨内调整。

### 详细信息请查阅 www.agbio.com.cn

### 反应条件(以3 Step PCR 扩增为例\*11)

步骤	温度	时间	循环数
预变性*7	98℃	2 min	1
变性*8	98℃	10 sec	1
退火* <sup>9</sup>	55℃	5 sec	- 30-40
延伸	72℃	10 sec / kb*10	J
最终延伸	72℃	2 min	

- \*7: 若直接扩增植物样本或简单裂解产物,一般可将预变性设置为98℃ 2 min(在1~5 min 范围内调整)。若扩增纯化后DNA模板,根据不同的目的片段,可省略预变性步骤。
- \*8: 变性条件的设定可根据设备进行调整, 一般 94°C 20 ~ 30 sec. 98°C 5 ~ 10 sec.
- \*9: 退火温度主要取决于上下游引物的 Tm 值,通常可按照 Tm ± 5°C设定,退火时间可在5 sec~30 sec范围内调整。
- \*10: 扩增 5 kb 以下片段建议延伸速度为10 sec / kb; 5 kb 以上片段建议延伸速度为10~30 sec / kb; 若片段过长、模板复杂导致的扩增效果不好,可尝试将延伸速度延长至 30~60 sec / kb。
- \*11: 当引物 Tm 值较高或三步法 PCR 扩增结果不好,可尝试 两步法 PCR 扩增。

## > 结果检测

反应结束后, 取适量反应产物进行琼脂糖凝胶电泳检测。