

Plant DNA Extraction Mini Kit

植物 DNA 小量提取试剂盒

本产品适合于从 10~200mg 植物或真菌样品中提取基因组 DNA。试剂盒基于硅胶柱纯化技术，适合于从各种真菌或植物样品中快速提取高纯度的基因组 DNA。得到的 DNA 可直接用于 PCR、荧光定量等实验。

产品组份

产品编号	DNP341-01 (10 T)	DNP341-02 (50 T)	DNP341-03 (250 T)
DNA Extraction Mini Columns II	10	50	250
2ml Collection Tubes	10	50	250
Buffer FLB	10 ml	35 ml	160 ml
Buffer PBB	4 ml	15 ml	80 ml
Buffer W1A	4.4 ml	13 ml	66 ml
Buffer W2B	5 ml	15 ml	2×30 ml
Buffer EB	2 ml	10 ml	50 ml
RNase Solution	60 ul	300 ul	1.4 ml

保存条件

本产品除 RNase Solution 外，可在室温(15~25℃)保存 12 个月，长期保存时需置于 2-8℃。低温下，Buffer FLB 及 Buffer W1A 可能会有沉淀形成，需 37℃ 水浴让沉淀完全溶解。

准备事项

- Buffer PBB/W1A/W2B 使用前，须按瓶子标签所示，加入无水乙醇进行稀释。

实验步骤(常规方案)

1. 液氮研磨：用液氮将植物样品研磨成细小粉末。称取 30~200mg 粉末至 2.0ml 离心管中。
若无液氮研磨，可用玻璃匀浆器等工具进行机械破碎；样品初次提取推荐样品量为 30~50mg，根据结果再调整用量。
2. 加入 600 μ l Buffer FLB 及 5 μ l RNase Solution 至样品中，高速涡旋充分打散样品，65 $^{\circ}$ C 振荡温浴 15-30 分钟。
在该步骤加入 20 μ l 2-巯基乙醇有利于提高产量。
3. 恢复至室温，加入 600 μ l 氯仿至裂解液中，剧烈振荡充分混匀。
该步骤中混匀程度与提取 DNA 纯度有关，须尽可能充分振荡至溶液均一。
4. 14,000 x g 离心 5 分钟，转移 500 μ l 上清至新的离心管中，加入 1.5 倍体积的 Buffer PBB，充分涡旋混匀。
5. 把 DNA Extraction Mini Columns II 装在 2ml 收集管中。把第 4 步的混合液转移至过滤柱中。13,000 x g 离心 20 秒。
6. 倒弃滤液，把柱子装回收集管中。转移剩余混合液至柱子。13,000 x g 离心 30 秒。
7. 倒弃滤液，把柱子装回收集管中。加入 500 μ l Buffer W1A 至柱子上。10,000 x g 离心 10 秒。
8. 倒弃滤液，把柱子装回收集管。加入 500 μ l Buffer W2B 至柱子中，10,000 x g 离心 10 秒。
9. 倒弃滤液，把柱子装回收集管。加入 500 μ l Buffer W2B 至柱子中，10,000 x g 离心 10 秒。
10. 倒弃滤液，把柱子装回收集管。13,000 x g 离心 2 分钟。
对于敏感应用，可打开柱子盖子室温晾干 10 分钟彻底去除乙醇。
11. 将柱子转移至 1.5ml 离心管。加入 30~100 μ l Buffer EB 至柱子膜中央。室温静置 3 分钟。13,000 x g 离心 1 分钟。
柱子最小的洗脱体积是 30 μ l，若 DNA 产量超过 10 μ g，推荐进行第二次洗脱。
12. 弃去柱子，把 DNA 保存于-20 $^{\circ}$ C。

实验步骤（寄生真菌等）

1. 离心收集真菌沉淀，吸弃所有上清液。
2. 加入 600 μ l Buffer FLB 及 5 μ l RNase Solution、100mg 玻璃粉（0.4~0.6mm）至样品中，高速涡旋 5 分钟充分打散样品，65 $^{\circ}$ C 振荡温浴 15-30 分钟。

在该步骤加入 20 μ l 2-巯基乙醇有利于提高产量。

3. 恢复至室温，加入 600 μ l 氯仿至裂解液中，剧烈振荡充分混匀。
该步骤中混匀程度与提取 DNA 纯度有关，须尽可能充分振荡至溶液均一。
4. 14,000 x g 离心 5 分钟，转移 500 μ l 上清至新的离心管中，加入 1.5 倍体积的 Buffer PBB，充分涡旋混匀。
5. 把 DNA Extraction Mini Columns II 装在 2ml 收集管中。把第 4 步的混合液转移至过滤柱中。13,000 x g 离心 30 秒。
6. 倒弃滤液，把柱子装回收集管中。转移剩余混合液至柱子。13,000 x g 离心 30 秒。
7. 倒弃滤液，把柱子装回收集管中。加入 500 μ l Buffer W1A 至柱子上。10,000 x g 离心 10 秒。
8. 倒弃滤液，把柱子装回收集管。加入 500 μ l Buffer W2B 至柱子中，10,000 x g 离心 10 秒。
9. 倒弃滤液，把柱子装回收集管。加入 500 μ l Buffer W2B 至柱子中，10,000 x g 离心 10 秒。
10. 倒弃滤液，把柱子装回收集管。13,000 x g 离心 2 分钟。
对于敏感应用，可打开柱子盖子室温晾干 10 分钟彻底去除乙醇。
11. 将柱子转移至 1.5ml 离心管。加入 30~100 μ l Buffer EB 至柱子膜中央。室温静置 3 分钟。13,000 x g 离心 1 分钟。
柱子最小的洗脱体积是 30 μ l，若 DNA 产量超过 10 μ g，推荐进行第二次洗脱。
12. 弃去柱子，把 DNA 保存于-20 $^{\circ}$ C。

常见问题

1. DNA 产量低

- 基因 DNA 洗脱困难，延长洗脱时间并增加洗脱次数提高洗脱效率。
- 对于寄生真菌等未经液氮研磨等机械破碎方式的样品，玻璃珠破碎不可省略。
- 裂解步骤加入 2-巯基乙醇有利于提高产量
- 样品用量过多，减少样品用量。

2. 下游结果不理想

- **乙醇残留：**对于敏感应用，必须晾干 10 分钟后进行洗脱。
- **样品量过多：**超量样品导致纯度下降，减少样品用量。

3. 柱子堵塞

- **转移上清液时太多沉淀：**若沉淀过多，可将上清离心再次转移。
- **裂解液非常粘稠：**处理多糖丰富的样品时，可适当减少样品用量至 1/2 到 1/3 或增加裂解液用量。
- **加入氯仿后，混匀不够：**制备上清时，加入氯仿时一定要剧烈振荡混匀。充分混匀时，溶液变成均一的乳白状。