

植物基因组 DNA 提取试剂盒

货号：AC11008

规格：50T/100T

保存：RNase A 附件形式，-20℃保存；其他室温干燥保存，有效期 1 年

试剂盒组成

试剂盒组成	50T	100T	保存温度
RNase A	1mL	1mL*2	-20℃
试剂 A：裂解液	52mL	104mL	RT
试剂 B：抽提液	6mL	12mL	RT
试剂 C：结合液	5mL	10mL	RT
漂洗液	16mL	32mL	RT
洗脱液	6mL	12mL	RT
DNA 吸附柱	50 套	100 套	RT
说明书	1 份	1 份	

注意：使用前请先在漂洗液中加入无水乙醇，加入体积请参照瓶体上的标签。需自备无水乙醇和异丙醇（50T 规格，漂洗液加 48mL 无水乙醇；100T 规格，漂洗液加 96mL 无水乙醇）。

产品简介

本试剂盒不含巯基乙醇等刺激性试剂，提取过程也不需要用到有毒的酚氯仿等有机物抽提。离心吸附柱中采用的硅基质材料为本公司特有新型材料，能够高效、专一吸附 DNA，可最大限度去除杂质蛋白及细胞中其他有机化合物。提取的基因组 DNA 片段大、纯度高、质量稳定可靠。使用本试剂盒提取的植物基因组 DNA 可用于各种常规操作，包括酶切、PCR、文库构建、Southern 杂交等实验。

操作步骤

1. 植物组织预处理：取新鲜植物组织（不超过 100mg）或干重组织（不超过 20mg），于液氮中充分研磨至细粉状，让液氮自然挥发。
2. 将研磨好的植物组织粉末迅速转移到预冷的 2mL 离心管，然后加入 1mL 提前 65℃预热的试剂 A，涡旋几秒混匀，65℃温浴 40min，期间每 10min 轻摇五下，使沉淀在下方的组织粉末重新分散至溶液中。
3. 温浴结束后，取出离心管，在室温放置 5min 后 4℃，12000rpm 离心 10min。
4. 将上清转移至新的 2mL 离心管，加入 1/10 体积的试剂 B，颠倒混匀后-20℃放置 10min，取出后 4℃，12000rpm 离心 10min。

注：上清表面可能会有白色层，若有白色层可一起和上清转移至新管，尽量不要吸到沉淀。

5. 避开上层固态蛋白层，用 1mL 枪头将下层溶液转入一个新的 2mL 离心管中，加入 1/10 体积的试剂 C 和 0.7 倍体积的异丙醇，颠倒混匀后-20℃放置 30min。

6. 取出后加入 20 μ L RNase A (10mg/mL)，颠倒混匀后室温静置 5min，将液体转移至 DNA 吸附柱（吸附柱放于收集管），4 $^{\circ}$ C，12000rpm 离心 2min。

注：DNA 吸附柱一次最多可加 800 μ L 液体；若混合液多于 800 μ L，则分两次加入吸附柱。

7. 倒掉收集管中的废液，将 DNA 吸附柱放回收集管后加入 600 μ L 漂洗液（请先检查是否已加入无水乙醇），4 $^{\circ}$ C，12000rpm 离心 1min。

8. 重复一次步骤 7。

9. 倒掉收集管中的废液，将 DNA 吸附柱放回收集管中，4 $^{\circ}$ C，12000rpm 离心 2min。

10. 将 DNA 吸附柱放入一个新的离心管中，加入 50-100 μ L 洗脱液，室温静置 3min，4 $^{\circ}$ C，12000rpm 离心 2min。离心管中即为植物基因组 DNA 溶液。

注意事项

1. 组织应尽量选取新鲜幼嫩样本，富含多糖多酚的组织可能会提取失败，请选用 D1505 试剂盒。
2. 在需要吸取上清液的步骤中应避免吸到沉淀，否则会堵塞吸附柱，并影响产物纯度。
3. 如果试剂盒中的试剂出现沉淀，可在 65 $^{\circ}$ C 水浴中融化，不影响使用。
4. 洗脱缓冲液的体积不能小于 50 μ L，DNA 产物应-20 $^{\circ}$ C 保存。

相关产品

AC10989 6 \times DNA Loading Buffer

AC17137 50 \times TAE 缓冲液

AC17133 5 \times TBE 缓冲液

AC12968 D2000 DNA Ladder

AC12973 1kb DNA Ladder

AC11938 GoldView II 型核酸染色剂(5000 \times)

AC11010 细菌基因组 DNA 提取试剂盒

AC11012 动物组织/细胞基因组 DNA 提取试剂盒

AC11015 全血基因组 DNA 提取试剂盒