

HiPure Soil DNA Mini Kit

土壤 DNA 小提试剂盒

HiPure Soil DNA Kits 是专门为土壤 DNA 提取而设计的。试剂盒采用硅胶柱纯化技术，并结合独创的腐殖酸吸附剂技术，适合于从各种土壤，如森林土壤，草地土壤，矿区土壤，底泥等样品中提取高产量高纯度的总 DNA。腐殖酸吸附剂可高效地吸附土壤样品中的腐殖酸和其它抑制因子，纯化的 DNA 可直接用于 PCR、Southern 杂交、酶切等实验。

产品组份

产品编号	D3142-01	D3142-02	D3142-03
纯化次数	10 次	50 次	250 次
HiPure DNA Mini Columns II	10	50	250
2ml Collection Tubes	10	50	250
2ml Bead Tubes	10	50	250
Buffer SOL	15 ml	60 ml	270 ml
Buffer SDS	1 ml	5 ml	25 ml
Reagent DX(消泡剂)	100 μ l	500 μ l	1.5 ml
Buffer PS	5 ml	20 ml	80 ml
Absorber Solution	3 ml	20 ml	80 ml
Buffer GDP	15 ml	80 ml	2 x 200 ml
Buffer GW2*	6 ml	20 ml	2 x 50 ml
Buffer AE	5 ml	30 ml	120 ml
说明书	1	1	1

保存条件

HiPure Soil DNA Kits 除 Absorber Solution 外，其它组份可在室温下(15-25 $^{\circ}$ C)干燥保存 18 个月。长期保存时需放置于 2-8 $^{\circ}$ C。Absorber Solution 须保存 2-8 $^{\circ}$ C。低温下，Buffer SDS 和 Buffer GDP 可能会有沉淀形成，55 $^{\circ}$ C 水浴让沉淀完全溶解。

准备事项

- 无水乙醇(96-100%)
- 70°C水浴锅或振荡金属浴
- Buffer GW2 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

1. 土壤的匀浆裂解(根据实际情况选择)

- **手工涡旋:** 在 2ml Beads Tube 中，加入 0.3-0.5g 土壤样品，以及 0.8ml Buffer SOL、4 μ l Reagent DX 和 50 μ l Buffer SDS。在涡旋仪上最高速度涡旋 5-10 分钟，按第 2 步进行操作。
- **珠磨仪:** 在 2ml Beads Tube 中，加入 0.3-0.5g 土壤样品和 0.8ml Buffer SOL、4 μ l Reagent DX 和 50 μ l Buffer SDS，在珠磨仪上进行匀浆。不同的珠磨仪因功率不一样，应根据仪器进行调整。举例：采用 FastPrep-24[®] (MP)时，推荐速度为 6.0，时间为 40 秒。按第 2 步进行操作；

Buffer SOL、Reagent DX 和 Buffer SDS 使用前可以预先混匀。Reagent DX 是消泡剂，可以防止涡旋时产生大量的泡沫。推荐用珠磨仪如 FastPrep-24[®]来匀浆土壤样品，珠磨仪能量高，短时间匀浆就能达到效果可减少 DNA 断裂。用涡旋仪涡旋匀浆土壤时，因效率低，时间长，对 DNA 完整性和产量方面都会

2. (可选)进一步裂解细菌:

- **对多数微生物:** 70°C 水浴 10 分钟。
- **对极难破裂的细菌:** 90°C 水浴 10 分钟。

部分细菌或真菌带有很厚的细胞壁，如葡萄球菌等，这些微生物极难裂解，90°C 水浴 10 分钟可提高其裂解效果，但 90°C 处理会引起 DNA 的片断化。推荐先采用 70°C 水浴来提取 DNA，再根据结有影响。若样品中含水量很多，可先离心去除水分后再进行操作。处理某些样品时(如富含有机质的底泥)，70°C 加热也可能引起 DNA 的片段化，此时可省略这一步。DNA 的片段化不会影响常规的 PCR 运用。

3. 13,000 \times g 离心 1 分钟。转移 600 μ l 上清液至 1.5ml 离心管中。
4. **加入 150 μ l Buffer PS 至裂解液中**，涡旋混匀 15 秒，冰上静置 5~10 分钟。
5. **(可选) 加入 150 μ l Absorber Solution 至裂解液中**，涡旋混匀 15 秒。

使用前充分摇匀 Absorber Solution，将移液枪头的头部剪去小部分避免枪头的堵塞。由于 Absorber

Solution 在去除腐殖酸的同时，也会吸附少量 DNA，处理低腐殖酸样品或非土壤类样品，建议省略这一步，以提高 DNA 的产量。

粗制 DNA 的回收：取 300 μ l DNA 样品，加入 100~200 μ l Absorber Solution 至样品中，涡旋混匀 15 秒，按第 6 步进行操作。

6. 13,000 \times g 离心 5 分钟。
7. 小心转移上清液至 2ml 离心管中。**加入等倍体积 Buffer GDP。**颠倒混匀。
举例：若上清液的体积为 700 μ l，则需加入 700 μ l Buffer GDP。
8. 把 DNA 柱装在收集管中。**转移一半混合液至柱子中。**13,000 \times g 离心 30-60 秒。
9. 倒弃滤液把柱子装回收集管。**把剩余混合液转移至柱子中。**13,000 \times g 离心 30-60 秒。
10. 倒弃流出液，把柱子装回收集管中。**加入 400 μ l Buffer GDP 至柱子上。**13,000 \times g 离心 30-60 秒。
11. 倒弃滤液，把柱子装回收集管中。**加入 600 μ l Buffer GW2(已用乙醇稀释)至柱子中。**13,000 \times g 离心 30-60 秒。
Buffer GW2 须用无水乙醇稀释。按瓶子标签或说明书指示进行稀释。
12. 倒弃滤液，把柱子装回收集管中。**再加入 600 μ l Buffer GW2(已用乙醇稀释)至柱子中。**13,000 \times g 离心 30-60 秒。
13. 倒弃流出液，把柱子装回收集管中。13,000 \times g 离心 2 分钟。
14. 将柱子装在 1.5ml 离心管中。**加入 30-50 μ l 预热至 70 $^{\circ}$ C Buffer AE 至柱子的膜中央。**放置 3 分钟。13,000 \times g 离心 1 分钟。
15. **再加入 30~50 μ l 预热至 70 $^{\circ}$ C 的 Buffer AE 至柱子的膜中央。**放置 3 分钟。12,000 \times g 离心 1 分钟。
16. 丢弃 DNA 结合柱，把 DNA 保存 2-8 $^{\circ}$ C，长期保存需保存于-20 $^{\circ}$ C。

常见问题

1. DNA 有颜色

- **样品用量太多**: 森林土壤和草地土壤富含腐殖酸, 土壤用量减少一半。
- 加入 Buffer PS 和 Absorber Solution 后没有充分混匀。
- **Absorber Solution 没有充分摇匀**: 使用 Absorber Solution 时, 要充分摇匀。剪去移液枪枪头的头部的一部分, 防止堵塞枪头。
- **Proteinase K 活性下降**: 重新制备 Proteinase K。使用后 Proteinase K 必须保存于 $-20\sim 8^{\circ}\text{C}$ 。Proteinase K 与 Buffer AL 不能预先混合。
- **样品用量太多**: 减少样品量, 处理复杂粪便样品, 样品量控制在 50mg。
- **进一步纯化**: 取纯化的 DNA, 按第 5 步进行第二次纯化。

2. DNA 降解严重

- **样品富含核酸酶或二价金属离子**: 省略 70°C 或 90°C 水浴加热的步骤。底泥或富含水份的土壤尽量去除后再进行操作。
- **用珠磨仪代替手工涡旋**: 手工涡旋时间长, 会造成 DNA 的断裂。
- **样品用量太多**: 森林土壤和草地土壤富含腐殖酸, 富含水份的底泥富含有机质, 处理这些样品时, 土壤用量减半操作。

3. DNA 产量低

- **土壤 DNA 含量低**: 提高样品用量, 可准备多个
- **裂解不充分**: 用珠磨仪来代替手工涡旋。或手工涡旋时把涡旋仪速度调到最高, 不间断充分涡旋 5-10 分钟。
- **洗脱效率不够**: 增加洗脱体积和洗脱次数。由于基因组 DNA 片段大, 水溶性较差。建议进行第二次洗脱以提高产量或提高洗脱液的体积。
- **Buffer GDP 加入的体积不准**: 得到的上清后, Buffer GDP 的体积与上清体积相同。