

**Bacteria Genomic DNA Extraction Kit****细菌 DNA 提取试剂盒****说明书****【产品简介】**

本试剂盒的抽提试剂采用独特的配方和添加剂，能高效的裂解细菌基因组，分离出高纯度的 DNA，还可以有效地抑制各种外源性和内源性的核酸酶，同时结合特制的纯化柱，能最大限度的保持核酸的完整性、高得率以及纯度。

**【试剂盒组成】**

试剂盒组成	LG-0106A (50 次)	LG-0106A (100 次)
RNase A	500 $\mu$ l	1ml
蛋白酶 K	1.2ml	2.4ml
缓冲液 PDB	12ml	24ml
裂解液 LB	36ml	72ml
缓冲液 BEH	4ml	8ml
漂洗液 WB1	20ml	40ml
漂洗液 WB2	12ml	24ml
洗脱液 EB	2mlx3	9ml
纯化柱	50 个	100 个
说明书	1 份	1 份

**注意：**使用前请在按照标签提示漂洗液 WB1、WB2 中加入适量无水乙醇。如不立即使用，RNAase，蛋白酶 K 置于-20℃保存。

**【试剂运输及储存条件】**

本试剂盒置于室温（15-25℃）可保存；更长时间的保存可置于2-8℃。在2-8℃保存条件下，若溶液产生沉淀，应在使用前置于37℃下溶解沉淀。

**【自备实验器材】**

试剂类：无水乙醇，异丙醇，溶菌酶(用于革兰氏阳性菌破壁处理)。

耗材类：经 DEPC 水处理并高压灭菌（121℃，30 分钟）的 2ml 和 1.5ml 离心管、10 $\mu$ l、200 $\mu$ l、1000 $\mu$ l 吸嘴、一次性手套及口罩。

设备类：电动匀浆机、各种规格的移液器、低温和常温台式离心机、震荡仪、研钵，手术刀，金属镊子。

**【操作步骤】**

- 将 3-5ml 菌液室温 10,000rpm 离心 1min 浓缩收集，直至将全部的菌沉淀收集。  
**注意：**对于较难破壁的革兰氏阳性菌，加入溶菌酶进行破壁处理，具体方法为：加入180  $\mu$ l缓冲液(20 mM Tris, pH 8.0; 2 mM Na<sub>2</sub>-EDTA; 1.2% Triton; 终浓度为20 mg/ml的溶菌酶(溶菌酶必须用溶菌酶干粉溶解在缓冲液中进行配制，否则会导致溶菌酶无活性))，37 °C处理30 min以上。
- 加入 200 $\mu$ l 缓冲液 PDB，用移液器吸打混匀菌沉淀。
- 加入 20 $\mu$ l 蛋白酶 K，56℃温水浴 30min，然后置于 70℃水浴 10min。
- 加入 10 $\mu$ l RNase A，用移液器吸打混匀，室温放置 5-10 min。
- 加入 600 $\mu$ l 裂解液 LB 和 80 $\mu$ l 缓冲液 BEH，用移液器吸打混匀，室温静置 5min。
- 加入 530 $\mu$ l 预冷的异丙醇，轻柔颠倒数次直至彻底混匀。



7. 吸取 700 $\mu$ l 裂解物以及有可能形成的沉淀至纯化柱, 室温 11,000rpm 离心 15s。
8. 弃尽流穿液, 重复步骤 7, 直至将剩余样品全部通过纯化柱。
9. 往纯化柱内加入 700 $\mu$ l 漂洗液 WB1, 室温 11,000rpm 离心 15s, 反复操作, 弃尽废液。  
**注意: 第一次使用前请确认是否按标签提示往漂洗液WB1中加入适量无水乙醇。**
10. 往离心柱中加入 500 $\mu$ l 漂洗液 WB2, 11,000xg, 室温离心 15s, 反复操作, 弃尽废液。  
**注意: 第一次使用前请确认是否按标签提示往漂洗液WB2中加入适量无水乙醇。**
11. 往离心管中加入 500 $\mu$ l 漂洗液 WB2, 11,000xg, 室温离心 15s, 反复操作, 弃尽废液。
12. 室温 11,000rpm 离心空柱 1min 干燥硅胶膜。
13. 往膜中央滴加 50 $\mu$ l 65 $^{\circ}$ C 预热的洗脱液 EB, 室温放置 3min, 室温 11,000rpm 离心 1min, 收集 DNA。
14. 把洗脱液滴加回硅胶膜重复第13步洗脱。
15. 如需后续操作, 请始终将溶解的 DNA 至于冰上, 保存请置于-80 $^{\circ}$ C  
**注意: 为增加基因组 DNA 的得率, 洗脱液体积不应少于 50 $\mu$ l, 体积过小会影响回收效率, 洗脱液的 pH 值也对洗脱效率有很大影响, 若用 ddH<sub>2</sub>O 洗脱液应保证 pH 7.0-8.5 范围内, pH 低于 7.0 会影响洗脱效率; DNA 需置于-20 $^{\circ}$ C 保存, 以防止 DNA 降解。**

### 【DNA定量】

**实例: 用常规比色皿测量RNA浓度。**

DNA样品总体积: 50 $\mu$ l

稀释因子, 1:100 (10 $\mu$ l DNA样品+990 $\mu$ l无核酸酶高压灭菌水)

A260读值: 0.20 (在1ml比色皿中测量)

因此, DNA样品浓度= 50 $\times$ A260 $\times$ 稀释因子=50 $\times$ 0.20 $\times$ 100=1000 $\mu$ g/ml

DNA样品的得率=1000 $\times$ 0.05=50 $\mu$ g

**实例: 用超微量比色皿测量DNA浓度。**

DNA样品总体积: 50 $\mu$ l

稀释因子, 1:100 (1  $\mu$ l DNA样品+99  $\mu$ l无核酸酶高压灭菌水)

A260读值: 0.20 (在超微量比色皿中测量)

因此, DNA样品浓度= 50 $\times$ A260 $\times$ 稀释因子=50 $\times$ 0.20 $\times$ 100=1000 $\mu$ g/ml

DNA样品的得率=1000 $\times$ 0.05=50 $\mu$ g

### 【注意事项】

1. 操作时请使用一次性手套和口罩。
2. 第一次使用前请确认是否已经往漂洗液WB1、WB2中加入适量乙醇。
3. 为增加裂解效果, 可在裂解液LB中加入终浓度为0.1%的巯基乙醇, 但加入巯基乙醇后, 会降低裂解液LB的稳定性, 推荐现用现加。

### 【有效期】

本试剂盒有效期为12个月, 请在有效期内使用。

**注:** 本产品仅供科研使用。请勿用于医药、临床治疗、食品及化妆品等用途。