



QuickPure Plasmid Mini Kit

快速质粒小提试剂盒

目录号：CW2619S (50 preps)
CW2619M (200 preps)

保存条件：室温 (15-30°C)

产品内容

Component	CW2619S	CW2619M
	50 preps	200 preps
Buffer L2	6 ml	25 ml
Buffer N3	20 ml	80 ml
Buffer PB	10 ml	35 ml
Buffer PW (concentrate)	6 ml	25 ml
Buffer EB	10 ml	30 ml
RNase A (10 mg/ml)	200 μ l	800 μ l
Spin Columns DM with Collection Tubes	50	200

产品简介

本试剂盒最大特点：简单快速、提取量高。整个提取过程不超过10分钟，不需要离心收集细菌和重悬菌体，直接在培养好的菌液中加入独特的超强裂解液Buffer L2，随后中和、离心过柱，提取出的质粒可高达30 µg，并最大限度去除蛋白质、基因组等其它杂质。提取出的质粒DNA可直接用于细菌转化、酶切、PCR、体外转录、测序等其它下游实验。

自备试剂：无水乙醇。

实验前准备及重要注意事项

1. 本试剂盒可在干燥、室温（15-30℃）环境下保存1年，如需保存更长时间可将离心柱置于2-8℃。
2. 第一次使用前，将RNase A溶液全部加入到Buffer N3中，混匀，置于2-8℃保存。
3. 第一次使用前应按照试剂瓶标签的说明在Buffer PW中加入无水乙醇。
4. 使用前若Buffer L2有沉淀，请置于37℃水浴中不断混匀直至溶液变澄清方可使用。

操作步骤

1. 取600 μ l细菌培养液到1.5 ml离心管（自备）中。
2. 向上述离心管中加入100 μ l Buffer L2，温和地上下颠倒溶液8次，溶液应由浑浊变为澄清的紫色，表明裂解完全。裂解时间不应超过2分钟。
3. 向上述离心管中加入350 μ l Buffer N3（**请先检查是否已加入RNaseA**），立即上下颠倒约8-10次充分混匀，此时溶液应完全变为黄色并有黄色沉淀形成。13,000 rpm离心2-3分钟。
4. 将步骤3中所得上清液缓慢倒入已备好的吸附柱（Spin Columns DM with Collection Tubes）中，避免沉淀进入吸附柱。
5. 13,000 rpm离心15秒，倒掉收集管中的废液，将吸附柱重新放回收集管中。
6. 向吸附柱中加入150 μ l Buffer PB，13,000 rpm离心15秒。
7. 向吸附柱中加入400 μ l Buffer PW（**请先检查是否已加入无水乙醇**），13,000 rpm离心1分钟。
8. 将吸附柱置于一个新的离心管（自备）中，向吸附膜的中间部位加入30-100 μ l Buffer EB，13,000 rpm离心1分钟，收集质粒DNA，-20℃长期保存。

当提取菌液量>600 μ l时，可用如下操作步骤：

1. 本试剂盒提取菌液可多至3 ml，若提取的菌液量>600 μ l时，需先将超出600 μ l的菌液13,000 rpm离心30秒（收集菌体），弃上清后再加入600 μ l菌液，将管底的菌体彻底重悬后接下面操作。
2. 向上述离心管中加入100 μ l Buffer L2，温和地上下颠倒溶液10次，若溶液不澄清，需继续颠倒混匀，直至溶液变为澄清的紫色，裂解时间不应超过2分钟。（若溶液仍有浑浊现象说明菌体量过大，需适量减少菌体量。）
3. 向上述离心管中加入350 μ l Buffer N3（**请先检查是否已加入RNaseA**），立即上下颠倒充分混匀，直至紫色溶液完全变为黄色并有黄色沉淀形成，方可进行下一步操作。13,000 rpm离心5分钟。
4. 将上清转移到新的离心管中，加入200 μ l异丙醇，上下颠倒混匀数次，混匀后转入吸附柱（Spin Columns DM with Collection Tubes）中，由于溶液量过大，此时需分两次过柱离心，13,000 rpm离心15秒，倒掉收集管中的废液，将吸附柱重新放回收集管中。
5. 向吸附柱中加入150 μ l Buffer PB，13,000 rpm离心15秒。

6. 向吸附柱中加入400 μ l Buffer PW (**请先检查是否已加入无水乙醇**) , 13,000 rpm离心1分钟。
7. 将吸附柱置于一个新的离心管 (自备) 中, 向吸附膜的中间部位加入50-200 μ l Buffer EB, 室温放置2分钟, 13,000 rpm离心1分钟, 收集质粒DNA, -20°C 长期保存。

本产品仅供科研使用, 请勿用于临床诊断及其它用途