

# 高纯质粒小量制备试剂盒（离心柱型）

50T WLA040a 100T WLA040b

仅用于科学研究,不能用于诊断



## 产品信息

### 产品名称

高纯质粒小量制备试剂盒（离心柱型）

### 产品概述

高纯质粒小量制备试剂盒（Plasmid Mini Preparation Kit）是一种用于从大肠杆菌中进行小量质粒的快速抽提的试剂盒。本试剂盒采用改进SDS-碱裂解法裂解细胞，离心吸附柱内的硅基质膜在高盐、低PH值状态下选择性地结合溶液中的质粒DNA，再通过去蛋白液和漂洗液将杂质和其他细菌成分去除，最后低盐、高PH值的洗脱缓冲液将纯净质粒DNA从硅基质膜上洗脱。本试剂盒快速，方便，无需使用有毒的苯酚、氯仿等试剂，也无需酒精沉淀，获得的质粒产量高，纯度好，可以直接用于酶切、转化、PCR、体外转录、测序等各种分子生物学实验。

### 包装信息

试剂名称	WLA040a (50T)	WLA040b (100T)	保存条件
RNase A	200μl (10mg/ml)	400μl (10mg/ml)	-20°C
溶液P1	15ml	30ml	4°C
溶液P2	15ml	30ml	室温
溶液P3	20ml	40ml	室温
去蛋白液PE	30ml	50ml	室温
漂洗液WB	15ml	25ml	室温
	第一次使用前按照说明加指定量无水乙醇		
洗脱缓冲液EB	15ml	20ml	室温
吸附柱AC	50个	100个	室温
收集管 (2ml)	50个	100个	室温

### 注意事项

1. 第一次使用时把试剂盒所提供的RNase A全部加到溶液P1中，混匀，并在瓶上做好标记，置于4°C保存。如果溶液P1中RNase A失活，提取的质粒可能会混杂有微量RNA残留，这时可在溶液P1中补加RNase A即可。
2. 第一次使用前请先在15ml漂洗液WB中加入45ml (50次制备) 无水乙醇，充分混匀，加入后请及时标记已加入乙醇。
3. 环境温度较低时，溶液P2中SDS可能会析出浑浊或者沉淀，可在37°C水浴加热几分钟，即可恢复澄清，不要剧烈摇晃，以免形成过量的泡沫。

### 操作流程

1. 取1-5ml过夜培养的菌液，12000rpm离心30s，弃上清，收集菌体，尽可能的倒干上清。处理超过1ml菌液可以离心弃上清后，在同一个管内加入更多的菌液，重复步骤1，直到收集足够的菌体。
2. 用250μl溶液P1重悬菌体沉淀，涡旋振荡至彻底悬浮。如果有未彻底混匀的菌块，会影响裂解，导致提取量和纯度偏低。
3. 加250μl溶液P2，温和地上下翻转6-10次使菌体充分裂解，直到溶液变得清亮。温和地混合，不要剧烈振荡，以免基因组DNA剪切断裂！所用时不应超过5min！以免质粒受到破坏。此时菌液应变得清亮粘稠，如果菌体少，很快清亮粘稠后就可以做下一步。
4. 加350μl溶液P3，立即温和地上下翻转6-10次，室温放置5min。室温12000rpm离心15min，小心取上清。
5. 将吸附柱安置于收集管上，将上一步所得上清液加入吸附柱AC中（吸附柱放入收集管中，溶液太多可分两次加入），12000rpm离心1min，弃滤液。
6. 加入500μl去蛋白液PE，12000rpm离心30-60s，弃滤液。此步骤为了去除痕量核酸酶等杂质，如所用菌株为JM系列、HB101等endA菌株或野生型菌株，核酸酶含量丰富，应加此步骤；如所用菌株为XL-1 Blue和DH5α等缺陷性菌株，核酸酶含量低，则可略过此步骤。
7. 加入700μl漂洗液WB（请先检查是否已加入无水乙醇），12000rpm离心30-60s，弃滤液。
8. 重复步骤7一次，12000rpm离心30-60s，弃滤液。
9. 空柱12000rpm离心2min，室温放置3-5min，除去残留乙醇。
10. 取出吸附柱AC，放入一个干净的离心管中，在吸附膜的中间部位加60-100μl洗脱缓冲液EB，室温放置1min，12000 rpm 离心1min洗脱DNA，可立即用于下游分子生物学实验或-20°C保存。洗脱体积越大，洗脱效率越高，如果需要质粒浓度较高，可以适当减少洗脱体积，但是最小体积不应少于50μl，体积过小降低质粒洗脱效率，减少质粒产量。