



# **Plasmid Purification Beads**

# 目录

1.	产品介绍	1
2	纯化流程	1
	>010///012	
3.	订购信息及相关产品	3

# 1. 产品介绍

Plasmid Purification Beads 是一种一种新型的离子交换柱,具体性能见表 1。在特定条件下,质粒 DNA 样品在流过柱子时,结合到介质上,在一定条件下又能将质粒 DNA 充分洗脱,从而实现质粒的快速纯化。无需酚氯仿抽提。三步(上样、洗杂和洗脱)纯化,使质粒 DNA 纯度提高,达到细胞转染级要求。

表 1. Plasmid Purification Beads 产品性能

项目	性能
载量	约 0.18-0.25 mmol Cl <sup>-</sup> /ml 介质
粒径	45-165 μm
建议流速	400-700 cm/h
pH 稳定范围	2-12
储存缓冲液	20% 乙醇
储存温度	4 - 30℃

# 2. 纯化流程

### 2.1 缓冲液的准备

如需提取去内毒素质粒,所用水和缓冲液均使用无内毒素的水配制,所使用的耗材均需无内毒素。

若无内毒素要求,所用水和缓冲液在使用之前建议用 0.22 μm 或 0.45 μm 滤膜过滤。

P1、P2和P3Buffer, Wash buffer, ER buffer, Elution buffer 需定制。

### 2.2 样品准备

# 2.2.1 菌体制备

2.2.1.1 从-80 ℃冰箱中取出菌种或者挑单克隆菌斑,接种于 4 ml 培养基试管中,37 ℃振荡培养 8 h,转速为 200 rpm,8 h 后将 4 ml 培养 菌液转入 100 ml 丰富培养基, 37 ℃振荡过夜培养(15 h 左右),转速为 200 rpm。

2.2.1.2 过夜培养的菌液,5000 rpm,离心 5 min,弃去培养基,保留沉淀。

### 2.2.2 菌体裂解

将 10 ml P1 Buffer 加入菌体沉淀中,将菌体充分悬浮。

### 注意: 使用前请添加 RNase A 到 P1 Buffer, 终浓度为 100 ug/ml。

加 10 ml P2 Buffer 到已悬浮好的菌液中,缓慢混合均匀(**不能剧烈震荡)**,进行裂解,操作时间不能超过 5 min(**防止基因组污染**)。 再向裂解体系中加入 10 ml P3 Buffer,缓慢混合均匀(**不能剧烈震荡**),出现片状沉淀。7000 rpm,离心 10 min,再使用滤纸过滤所得上清。

### 2.3 介质装填

Plasmid Purification Beads 被广泛应用于工业纯化,因此,涉及到各种中低压色谱层析柱的填装,下面介绍填装层析柱的方法。 层析柱的装填(使用储液器装填)

装柱前根据层析柱直径计算柱子底面积,根据所需装柱高度计算所需介质体积,公式如下:

 $V = 1.15\pi r^2 h$ 

V: 所需介质体积 ml

1.15: 压缩系数

r: 柱管半径 cm

h: 装填高度 cm

注意:所取悬液体积应为介质体积的两倍,因为介质体积只占悬液总体积的一半,另一半为保护液。

1) 用去离子水冲洗层析柱底筛板与接头,确保柱底筛板上无气泡,关闭柱底出口,并在柱底部留出 1-2 cm 的去离子水。





- 2) 将填料悬浮起来,小心的将浆液连续地倒入层析柱中。用玻璃棒沿着柱壁倒入浆液可减少气泡的产生。
- 3) 如果使用储液器,应立即在层析柱和储液器中加满水,将进样分配器放置于浆液表面,连接至泵上,避免在分配器或进样管中产生气泡。
- 4) 打开层析柱底部出口,开启泵,使其在设定的流速下进行。最初应让缓冲液缓慢流过层析柱,然后缓慢增加至最终流速,这样可避免液压对所形成柱床的冲击,也可以避免柱床形成的不均匀。如果达不到推荐的压力或流速,可以用你所使用泵的最大流速,这样也可以得到一个很好的装填效果。(注意:在随后的色谱程序中,不要超过最大装柱流速的 75%)当柱床高度稳定后,在最后的装柱流速下至少再上 3 倍柱床体积的去离子水。标上柱床高度。
- 5) 关闭泵,关闭层析柱出口。
- 6) 如果使用储液器,去除储液器,将分配器置于层析柱中。
- 7) 将分配器推向柱子至标记的柱床高度处。允许装柱液进入分配器,锁紧分配器接头。
- 8) 将装填好的层析柱连接至泵或色谱系统中,开始平衡。如果需要可以重新调整分配器。

#### 层析柱测试

为了检验层析柱的质量,应进行柱效测试,以确定理论塔板数和峰不对称系数。

### 洗脱液: 去离子水

样品: 2% (v/v) 丙酮水溶液或者1 M NaCl溶液

如图1所示计算理论塔板数,用如下公式:  $N/m = 5.54 (V_R/V_h)^2 \times 1000/L$ 

计算峰不对称系数(As)公式如下: As = b/a (如图1所示)

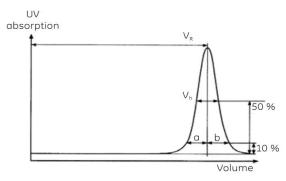


图1. 柱效检测方法实例

### 重力柱的装填

- 1)取合适规格的重力层析柱,装入下垫片,加入适量纯水润洗柱管和垫片,关闭下出口,并在柱底部留出 1-2 cm 的去离子水。
- 2) 将介质混合均匀,用枪头吸取适量浆液加入至重力柱中(介质实际体积占悬液的一半),打开下出口流干保护液。
- 3) 加入适量纯水冲洗介质,待柱管中液体重力流干后,关闭下出口。
- 4) 装入润洗后的上垫片,确保垫片与填料之前没有空隙,且保持水平。
- 5) 装填好的重力柱可以直接加入平衡液进行平衡,暂不使用时则加入保护液,4-30℃保存。

### 2.4 样品纯化

### 重力柱和预装层析柱均可按此步骤纯化

- 1) 用 2 倍柱体积的  $ddH_2O$  清洗填料,再 2-3 倍柱体积的 Wash Buffer 平衡填料。使填料处于与目的蛋白相同的缓冲体系下,起到保护核酸的作用。
- 2) 如果需要去除内毒素,请将 ER Buffer 按照步骤 2.2.2 中过滤的上清液体积的十分之一加入上清液中,一般为 3 ml,4℃孵育 30 min。 如果不需要去除内毒素,请直接将步骤 2.2.2 中过滤的上清液上样至平衡好的柱子内,收集流出液。
- 3) 待上样结束后,使用 5-10 倍柱体积的 Wash Buffer 进行洗杂,重力柱根据柱管容量可以分几次加入,重力流完 Wash Buffer。
- 4) 待洗杂结束后,用 2-5 倍柱体积的 Elution Buffer 洗脱,并使用离心管收集洗脱液。
- 5) 依次使用 3 倍柱体积的 wash buffer 和 5 倍柱体积的去离子水平衡填料,最后再用 5 倍柱体积的 20%的乙醇平衡,然后保存在等体积的 20%的乙醇中,置于 4℃保存,防止填料被细菌污染。

### 2.5 异丙醇沉淀

向含有洗脱液的离心管中加入 0.7 倍(V/V)洗脱液体积的异丙醇,缓慢混匀,离心机 11000 rpm,15 min,4℃,离心沉淀质粒。缓慢倒掉上清**(尽量保证沉淀不被悬起)。** 

注:推荐加入异丙醇后,放置于-20℃,30分钟,更有利于沉淀形成,提高回收率。

# 2.6 乙醇清洗

向沉淀中加入一倍洗脱液体积的 70%乙醇,离心机 8000 rpm,10 min,4℃,缓慢倒掉上清,室温下,静置,待乙醇挥发完全。



# 2.7 质粒溶解

取适量 $ddH_2O$ (或者TE)溶解沉淀,即得到质粒溶液。使用分光光度计测A260,定量,A260/A280的比值应该在1.8~2.0之间。使用琼脂糖电泳检测质粒纯度。

# 3. 订购信息及相关产品

名称	货号	规格	
Plasmid Purification MidiPrep Kit	SI020K05	5 Assays	
	SI020K10	10 Assays	
Diamid Durification MayiDran Kit	SI014K05	5 Assays	
Plasmid Purification MaxiPrep Kit	SI014K10	10 Assays	
MaxiPrep Buffer Kit	SI014KB	10 Assays	
Plasmid Purification GigaPrep Kit	SI017030	10 mg (30 ml)	
	SI0170100	30 mg (100 ml)	
	SI0170300	100 ml (300 ml)	
	SI0170300*3	100 mg*3(300 ml*3)	
GigaPrep Buffer Kit	SI017B05	5 Assays	
Plasmid Purification Beads	SI014030	30 ml	
	SI014100	100 ml	
	SI014300	300 ml	
	SI014500	500 ml	
	SI01401L	1 L	