

# DEAE Beads 6FF 的重力柱说明书

货号: AC17654

**规格:** 1\*1mL / 1\*5mL / 5\*1mL / 3\*1mL+1\*5mL / 5\*5mL

**保存:** 2-8℃

## 产品说明:

离子交换树脂广泛用于生物制药和生物工程下游蛋白质、核酸及多肽的分离纯化。主要包括强酸性阳离子交换树脂、弱酸性阳离子交换树脂、强碱性阴离子交换树脂和弱碱性阴离子交换树脂四种。DEAE Beads 6FF 是一种弱阴离子交换树脂,离子交换基团,-O-CH<sub>2</sub>CH<sub>2</sub>-N (C<sub>2</sub>H<sub>5</sub>)<sub>2</sub>。

表 1: 介质性能参数

基质	高度交联 6%的琼脂糖微球	
离子交换类型	弱阴离子	
离子载量	约 0.11-0.16mmol Cl <sup>-</sup> /ml 介质	
粒径(μm)	45-165	
pH 稳定范围	2-12	
建议流速	300-600cm/h	
贮存溶液	20%乙醇	

## 纯化流程:

### 1、Buffer 的准备

所用水和缓冲液在使用之前建议用 0.22μm 或 0.45μm 滤膜过滤。

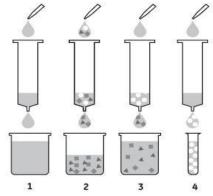
所使用的平衡液和洗脱液,根据不同离子交换填料自行选择。基本原则是低盐上样,高盐洗脱

# 2、样品准备

样品在上样前建议离心或用 0.22μm 或 0.45μm 滤膜过滤,减少杂质,提高蛋白纯化效率和防止堵塞柱子。

#### 3、样品纯化

DEAE Beads 6FF 重力柱使用请参考以下说明,各溶液用量均按照柱体积计算(柱体积是指填料体积)。使用流程请参考下图。



Step 1: 柱子平衡; Step 2: 上样; Step 3: 洗杂; Step 4: 洗脱

1) 水洗:将 DEAE Beads 6FF 重力柱固定在铁架台上,依次去掉上端塞和下端塞,使液体流出。

当柱内剩余液面略高于上筛板,向管中加入5-10个柱体积的去离子水,去除残留的保护液。

- 2) 平衡: 当液面略高于上筛板,向柱管中加入 5 个柱体积的平衡液,进行平衡,使填料处于与目的蛋白相同的缓冲体系下,起到保护蛋白的作用。
- 3) 上样:将样品加到平衡好的重力柱中,样品保留时间至少2min,保证目的蛋白与介质充分接触,提高目的蛋白的回收率。收集流出液,用于SDS-PAGE分析蛋白质的结合情况,在出现问题时,更方便寻找解决问题的方案。
  - 4) 洗杂:用 10-15 倍柱体积的洗杂液进行清洗,去除非特异性吸附的杂蛋白,收集洗杂液。
- 5) 洗脱:使用 5-10 倍柱体积的洗脱液进行目的蛋白的洗脱,分段收集,每一个柱体积收集一管,分别检测,既可以保证所有结合的目的蛋白被洗脱,又可以得到高纯度和高浓度的蛋白。
  - 6) 水洗: 使用 1M NaCl 甚至更高离子强度溶液或高 pH 溶液清洗, 然后用至少 5 倍柱体积的平衡液进行平衡, 至离子强度或 pH 值稳定。再用至少 5 倍柱体积的去离子水平衡填料。将重力柱保存在等体积的 20%乙醇中, 置于 2-8°C 保存, 防止填料被细菌污染。

#### 4、SDS-PAGE 检测

将纯化过程中收集的样品(包括流出组分、洗杂组分和洗脱组分)以及原始样品使用 SDS-PAGE 检测纯化效果。

#### 填料清洗

离子交换树脂可以重复使用而无需再生,但随着非特异性结合的蛋白的增多和蛋白的聚集,往往造成流速和结合载量都下降,这时可按照下面方法对树脂进行清洗。

## 1、去除一些沉淀或变性物质

用 2 倍柱体积的 1M NaOH 溶液进行清洗, 然后立即用 5 倍柱体积的 PBS, pH 7.4 清洗。

## 2、去除一些疏水性吸附造成的非特异性吸附物质

用 3-4 倍柱体积的 70%乙醇或 3-4 倍柱体积的 1% TritonX-100 清洗, 然后立即 5 倍柱体积的 PBS, pH 7.4 清洗。

# 3、去除一些离子键结合物质

用 3-4 倍柱体积的 2M NaCl 清洗, 然后立即用 5 倍柱体积的 PBS, pH 7.4 清洗。

#### 常见问题及解决方案

问题	可能原因	解决方案
柱子反压过高	<b>块</b> 件 板 埳 基	进行填料清洗。
		裂解液中含有微小的固体颗粒,建议上柱前使
		用滤膜 (0.22μm 或 0.45μm) 过滤, 或者离心
		去除。
洗脱样品较杂	树脂重复多次使用	进行填料清洗或更换新填料
	洗杂不充分	增加洗杂液体积,确保树脂充分平衡/洗杂
	样品带电性能相似	优化洗脱条件