



# rProtein G Beads 4FF 重力柱

## 目录

1. 产品介绍.....	1
2. 纯化流程.....	2
3. 在位清洗.....	3
4. 问题及解决方案.....	3
5. 订购信息及相关产品.....	3

## 1. 产品介绍

rProtein G Beads 4FF 是用于分离和纯化 IgG 的亲层析介质，具体性能见表 1。Protein G 是一种分离自 G Streptococci 的细胞壁蛋白，它可通过其 Fc 片段结合哺乳动物 IgG。重组 protein G 含有高亲和结合位点，减少了非特异性吸附。Protein G 和 Protein A 有不同的 IgG 结合特性，相比 Protein A，Protein G 对牛、羊、马等多克隆抗体有更强的结合力，它还可以结合不能与 Protein A 很好结合的大鼠 IgG、人 IgG3 和小鼠 IgG1，具体结合能力见表 2。rProtein G Beads 4FF 是以高度交联的 4%琼脂糖凝胶为基质，可以在相对较高的流速下进行单克隆抗体和多克隆抗体的纯化。

**rProtein G Beads 4FF 重力柱**以 rProtein G Beads 4FF 为装填材料，提供 1 ml 和 5 ml 两种规格产品，方便客户使用，操作简单，纯化效率高。

表 1. rProtein G Beads 4FF 产品性能

项目	性能
基质	高度交联的 4%琼脂糖微球
粒径	45-165 μm
配体	重组蛋白 G
载量	>30 mg Goat IgG/ml 基质
工作稳定 pH	3-10
最大压力	0.3 MPa, 3 bar
储存缓冲液	含 20%乙醇的 1×PBS
储存温度	2-8 °C

表 2. Protein A 和 Protein G 对不同抗体的结合能力

种属	亚型	Protein A 结合力	Protein G 结合力
Human	IgA	variable	—
	IgD	—	—
	IgE	—	—
	IgG1	++++	++++
	IgG2	++++	++++
	IgG3	—	++++
	IgG4	++++	++++
	IgM	variable	—
Avian egg yolk	IgY	—	—
Cow		++	++++
Dog		++	+
Goat		—	++
Guinea pig	IgG1	++++	++
	IgG2	++++	++
Hamster		+	++
Horse		++	++++
Koala		—	+
Llama		—	+
Monkey(rhesus)		++++	++++
Mouse	IgG1	+	++++
	IgG2a	++++	++++
	IgG2b	+++	+++
	IgG3	++	+++
	IgM	variable	—



(续表)

种属	亚型	Protein A 结合力	Protein G 结合力
Pig		+++	+++
Rabbit	no distinction	++++	+++
Rat	IgG1	—	+
	IgG2a	—	++++
	IgG2b	—	++
	IgG3	+	++
Sheep		+/-	++

++++=结合能力强； ++=结合能力中等； —=结合能力弱或没有结合

## 2. 纯化流程

### 2.1 缓冲液的准备

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。

**平衡/洗杂液：**0.15 M NaCl, 20 mM Na<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>, pH7.0

**洗脱液：**0.1 M 甘氨酸, pH 3.0

**中和液：**1 M Tris-HCl, pH 8.5

### 2.2 样品准备

上柱之前要确保样品溶液有合适的离子强度和 pH 值，可以用平衡/洗杂液对血清样品、腹水或细胞培养液稀释，或者样品用平衡/洗杂液透析。

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

### 2.3 样品纯化

**rProtein G Beads 4FF 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（例如：2 个柱体积，1 ml 规格对应为 2 ml 溶液，5 ml 规格对应为 10 ml 溶液）。整个纯化流程大约需要 30 min（主要取决于样品体积和溶液的粘稠性），操作快捷。使用流程请参考图 1。

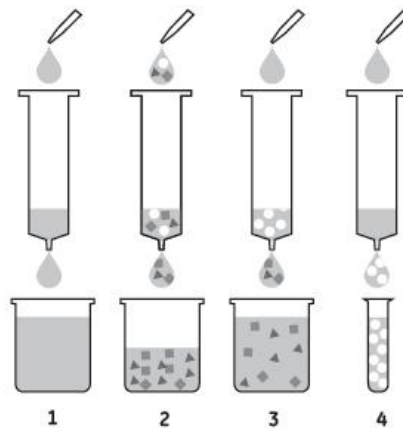


图 1. 使用 rProtein G Beads 4FF 重力柱纯化蛋白流程示意图

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

- 1) 将 **rProtein G Beads 4FF 重力柱**固定在铁架台上，依次去掉下端塞和上端塞，流干重力柱的保护液。
- 2) 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) 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) 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) 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。

洗脱组分需要立即调成中性，一般建议使用洗脱组分体积 1/10 的中和液进行中和。

- 6) 依次使用 3 倍柱体积的平衡液和 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℃ 保存，防止填料被细菌污染。



## 2.4 SDS-PAGE 检测

将使用纯化产品得到的样品（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。

## 3. 在位清洗

rProtein G Beads 4FF 可以重复使用而无需再生，但随着一些变性物质的沉淀和蛋白的聚集，往往造成流速和结合载量都下降，严重影响柱子的性能，这时需要对介质进行清洗。

### 去除一些沉淀或变性物质

用 2 倍柱体积的 6 M 盐酸胍溶液进行清洗，然后立即用 5 倍柱体积的 PBS, pH 7.4 清洗。

### 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 2 倍柱体积的 1% Triton™ X-100 清洗，然后立即用 5 倍柱体积的 PBS, pH 7.4 清洗。

## 4. 问题及解决方案

问题	原因分析	推荐解决方案
流速变慢	筛板被堵塞	清洗或更换筛板。
	填料被堵塞	按照第 3 部分对填料进行在位清洗。 裂解液中含有微小的固体颗粒，建议上柱前使用滤膜（0.22 或 0.45 μm）过滤，或者离心去除。
	样品太粘稠	有机溶剂或者蛋白稳定试剂（如甘油等）可能会引起反压增高，降低操作流速。
洗脱组分中没有目的蛋白	样品中抗体浓度太低	减少介质用量，或者使用抗体对应抗原做配体的介质
	抗体降解，或抗体沉淀在介质上	适当调整平衡/洗杂液 pH，使之与样品一致，适当提高洗脱的 pH，在洗脱液中添加终浓度 10%的甘油。
回收率偏低	上样量太多，抗体流穿	减少上样量。
	介质上杂质太多，载量降低	按照第 3 部分对填料进行在位清洗。

## 5. 订购信息及相关产品

名称	货号	规格
rProtein G Beads 4FF 重力柱	SA020GC01	1 ml
	SA020GC05	5 ml
rProtein G Beads 重力柱	SA016GC01	1 ml
	SA016GC05	5 ml