



# AbCap G 4FF

# 目录

1.	产品介绍	1
	纯化流程	
	填料清洗	
	问题及解决方案	
	订购信息及相关产品	

# 1. 产品介绍

rProtein G Beads 4FF 是用于分离和纯化 IgG 的亲和层析介质,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。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。

**AbCap G 4FF** 是一种中低压预装柱,有 1 ml 和 5 ml 两种规格的预装柱,分别填装 1 ml 和 5 ml **rProtein G Beads 4FF**,共有 5 种不同包 装规格的产品。预装柱具有标准接口,可以适配商品化的各类中压色谱系统,如ÄKTA 等,方便客户操作。

表 1. AbCap G 4FF 产品性能

E TO SOUP C TO THE EDG	
指标	性能
基质	高度交联的 4%琼脂糖微球
配体	重组蛋白 G
载量	>30 mg Goat lgG/ml 介质
粒径范围	45-165 μm
最大压力	0.3 MPa,3 bar
pH 稳定范围	3-10
储存缓冲液	含 20% 乙醇的 1XPBS
储存温度	2 - 8℃

表 2.Protein A 和 Protein G 对不同抗体的结合能力

种属	亚型	Protein A	Protein G
Human	IgA	Variable	_
	IgD	_	_
	IgE	_	_
	lgG1	++++	++++
	lgG2	++++	++++
	lgG3	_	++++
	IgG4	++++	++++
	IgM	variable	_
Avian egg yolk	IgY	_	_
Cow		++	++++
Dog		++++	++
Goat		_	++++
Guinea pig	lgG1	++++	++
	lgG2	++++	++
Hamster		+	++
Horse	Total IgG	++	++++
Koala		_	+
Llama		_	+
Monkey(rhesus)		++++	++++





表 2.Protein A 和 Protein G 对不同抗体的结合能力(续)

Mouse	IgG1	+	++++
	lgG2a	++++	++++
	lgG2b	+++	+++
	lgG3	++	+++
	IgM	variable	_
Pig		+++	+++
Rabbit	Total IgG	++++	+++
Rat	lgG1	_	+
	lgG2a	_	++++
	lgG2b	_	++
	lgG3	+	++
Sheep	Total IgG	+/-	++

<sup>++++=</sup>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>, pH 7.0

洗脱液: 0.1 M 甘氨酸, pH 3.0 中和液: 1 M Tris-HCI, pH8.5

## 2.2 样品准备

上柱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

AbCap G 4FF 是一种分离和纯化单克隆抗体、多克隆抗体或 Fc-融合蛋白的预装柱,可以用各种常规的中低压色谱系统。

- 1) 将泵管道中注满去离子水。去掉上塞子,将层析柱连接至色谱系统中。再折断下口,将预装柱接到色谱系统中,并旋紧。
- 2) 用 3-5 倍柱体积的去离子水冲洗出存储缓冲液。
- 3) 使用至少 5 倍柱床体积的平衡液平衡色谱柱。1 ml 预装柱推荐流速为 1 ml/min, 5 ml 预装柱推荐流速为 3 ml/min。
- 4) 利用泵或样品环上样。

**注:**样品的粘度增加使得即使上样体积很少,也会导致层析柱很大的反压。上样量不要超过柱子的结合能力。大量的样品体积也可能造成 很大的反压,使得进样器更难使用。

- 5) 用洗杂液冲洗柱子,直到紫外吸收达到一个稳定的基线(一般至少 10-15 个柱体积)。
- 6) 用 3-5 倍柱体积洗脱液洗脱,收集目的样品,中和液中和至中性保存。
- 7) 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,最后再用 5 倍柱体积的 20%的乙醇平衡,然后保存在 20%的乙醇中,置于 2-8℃,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. 填料清洗

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,这时需要对填料进行清洗。

#### 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	
柱子反压过高	填料被堵塞	按照第3部分进行填料清洗	
		裂解液中含有微小的固体颗粒,建议上柱前使用滤膜 (0.22或0.45μm)过滤,或者 离心去除。	
————— 样品纯化过程中曲线不稳	样品或缓冲液中有气泡	去除样品或柱子中的气泡	
		样品和缓冲液进行脱气	
洗脱组分中没有目的蛋白	样品中抗体浓度太低	使用其抗原做配体的介质	
	抗体被降解	适当的提高洗脱pH	
	样品与Protein G结合能力较弱	更换介质,如rProtein A Beads进行纯化	
回收率逐渐减低	上样量太多	减少上样量	
	柱子太脏,载量降低	按照第3部分进行填料CIP清洗	

# 5.订购信息及相关产品

产品名称	货号	规格
	SA016005	5 ml
	SA016025	25 ml
	SA016100	100 ml
rProtein G Beads	SA016500	500 ml
	SA01601L	1 L
	SA01610L	10 L
AbPur rProtein G Kit	SA016K03	3次
	SA020005	5 ml
	SA020025	25 ml
rProtein G Beads 4FF	SA020100	100 ml
	SA020500	500 ml
	SA02001L	1 L
	SA02010L	10 L
	SA020C11	1 X 1 ml
	SA020C51	5 X 1 ml
AbCap G 4FF	SA020C15	1 X 5 ml
	SA020C55	5 X 5 ml
	SA020CS	3X1 ml+1X5 ml