

操作说明

CellufineTM GH-25

简介

Cellufine GH-25 为蛋白质溶液提供了一种快速脱盐和缓冲液离子交换的方法。半刚性球形纤维素珠体具有高流速操作性，对层析柱床压缩低。分离机理是基于差异溶质进入色谱珠不同的效果。大分子(3kD 以上)被排除在填料之外，并迅速通过色谱柱，而小分子(盐)则扩散到珠体中，因此存留时间更长。GH-25 可从几乎任何蛋白质溶液中去除醇、盐、洗涤剂、荧光色素、糖等。它可与大多数溶剂相容，在 pH1-14 都很稳定。

理化性质

	Cellufine GH-25
基底介质	纤维素微球
粒径	40 – 130 μm (ca. 90 μm)
排除界限分子量 (kD)	3
推荐操作压力	<0.2 MPa
pH 稳定性	1 – 14
保存方法	2–8 °C in 20 % 乙醇悬浮液

※表 1 所示数值并非规格值。

向层析柱进行充填的步骤

材料及必需器具

- 填充物
 - 层析柱、适配器、容器
 - 泵
 - 过滤装置（玻纤过滤器、布氏漏斗、吸引瓶）
 - 刻度量筒
 - 充填液（纯水或盐溶液、缓冲溶液）
 - 充填评价时使用的流动相（纯水或盐溶液、缓冲溶液）
 - 充填评价时使用的标记（1–2 % (v/v) 丙酮或 1M NaCl 溶液）
- ※ 盐溶液请使用 0.1M NaCl 溶液等低盐浓度溶液；缓冲溶液请使用吸附缓冲溶液等。

悬浊液的调制

- 1) 将 Cellufine GH-25 的瓶子在室温下晃动数次，使瓶内的悬浊液变均匀。

- 2) 用玻纤过滤器吸引过滤，并用 5 倍容量的充填液清洗 3 遍。去除保存剂的 20%乙醇。清洗时也可以根据需要进行沉淀分取。
- 3) 最后一次清洗完成后将其移至烧杯，加入充填液进行悬浊，使其成为 50~60%悬浊液，并在减压下进行 30~40 分钟的脱气。这时如能用磁力搅拌器加以缓慢搅拌，则脱气效果更好。
- 4) 将悬浊液注入刻度量筒，静置 4 小时以上。通过该操作来测定自然沉降体积，确认正确的悬浊液浓度。

$$\text{悬浊液浓度} (\%) = \frac{\text{自然沉降体积 (S1)}}{\text{总体积 (T)}} \times 100$$

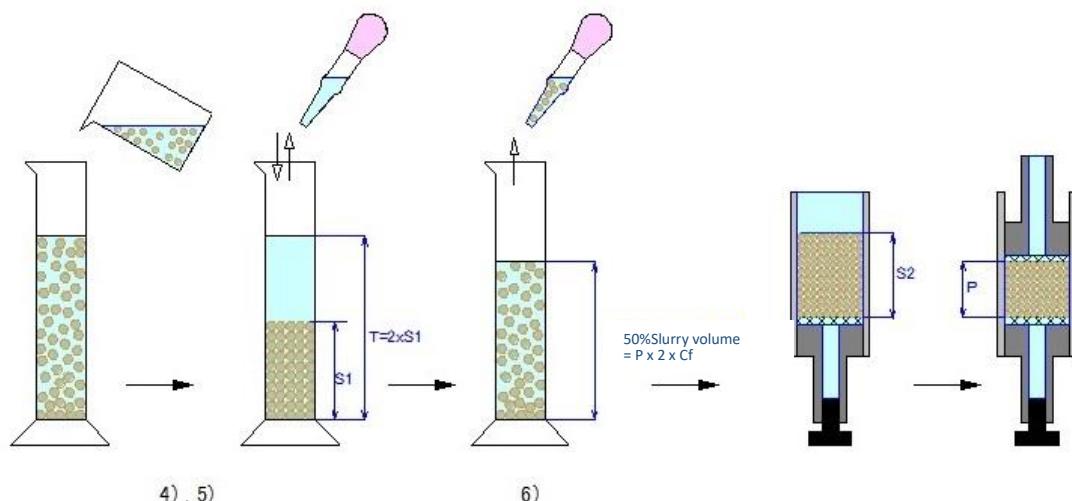


图 1 悬浊液调制

- 5) 调节充填液量，使悬浊液浓度为 50%。在 $T = 2 \times S$ 时悬浊液浓度会达到 50%。
- 6) 充填到层析柱内的悬浊液量可由以下计算式求得：

$$50\% \text{ 悬浊液必要量} = (\text{填塞物体积 (P)} \times 2) \times C_f$$

C_f 为压缩因子，由下式导出：

$$C_f = \frac{\text{自然沉降体积 (S2)}}{\text{填塞物体积 (P)}}$$

※ 填塞物体积是定为目标的层析柱的体积。

Note: 充填剂的压缩因子 C_f 对充填效率而言是重要的因子。请使用可动栓层析柱，对 C_f 值加以调节。

层析柱的充填

- 1) 组装层析柱。打开层析柱出口后，一边加进充填液，一边去除下部过滤器内残留着的空气。充填液要留存部分，大致高度为离层析柱底部 1cm 左右，以免空气进入。
- 2) 关闭层析柱出口，将悬浊液一次性注入层析柱内，这时要注意，不能让空气进入充填剂之间。
- 3) 打开层析柱出口，使充填剂沉降。充填剂沉降后，由于充填剂的沉降速度快，液面会变得透明。待离液面 2~3cm 的充填液都变透明后，关闭流出口。
- 4) 将充填液加满到层析柱上部，这时操作要十分小心，不能让已沉降的充填剂浮上来。
- 5) 在层析柱上设置上部适配器，这时要避免空气进入上部适配器和层析柱液面之间。闭合上部适配器的 O 型密封圈，降下上部适配器，排出上部适配器内的空气。
- 6) 将层析柱与泵连接，最初以 0.2 MPa 以下的压力进行 30~60 分钟的充填液通液，使充填剂沉降。

Note: 充填操作的线速要能保证充填时的层析柱内的压力>充填后的操作压。

- 7) 待充填剂的高度稳定后，停止通液。接着关闭层析柱出口。然后拆下层析柱上部流入口的配管。慢慢将上部适配器降下到充填剂的表面。这时层析柱内的充填液会从层析柱入口倒流出来。
- 8) 在配管内充满液体的状态下在上部适配器上连接配管，这时要保证空气不进入，然后打开下部适配器的层析柱出口，在 0.2 MPa 以下的压力下进行通液。如果通过该操作，充填剂被压缩，在上部适配器之间似乎出现间隙，

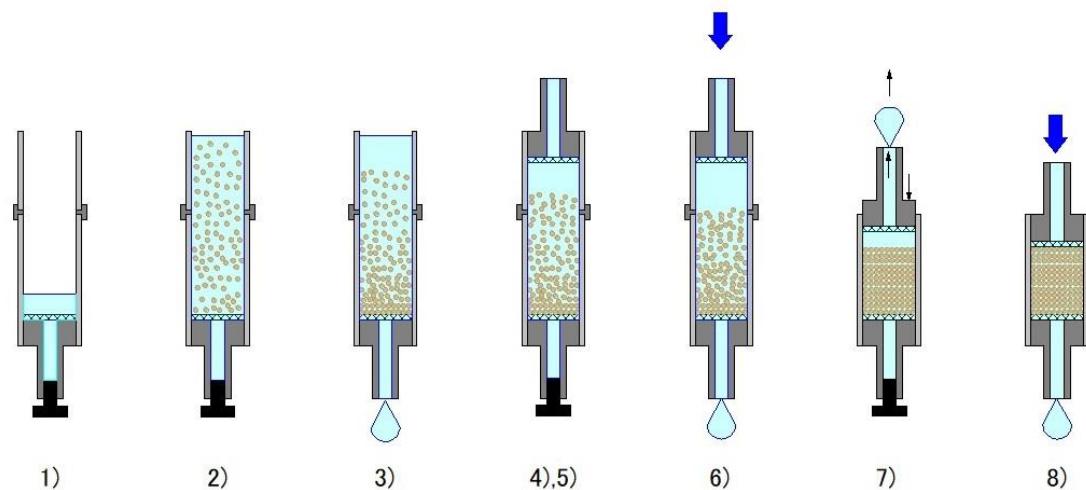


图 2 层析柱充填的步骤

- 就需要进行调节，降下上部适配器，使其与充填剂密切接触。
- 9) 从最终的层析柱高度来计算层析柱体积。如层析柱体积大于原来的计划数，要降下上部适配器来加以调节。而层析柱体积小于原来的计划数时，则有可能是注入层析柱之前的悬浊液浓度较低，或者是凝胶被过分压缩，因此需要抽出后再次充填。

充填状态的评价

层析柱充填效率如附录 1 所示，通过对 HETP、非对称性 (As) 的确认来进行评价。

操作指南

一般操作

- 1) 用平衡缓冲溶液对层析柱加以平衡。(通常，需要时层析柱体积 (CV) 的 3 ~ 5 倍的量，请通过 UV 和电动度的基线的稳定来进行确认。)
- 2) 将溶解在平衡缓冲溶液中的试样载荷。
- 3) 为了去除未吸附的杂质，要用平衡缓冲溶液进行数 CV 的清洗。
- 4) 将由平衡缓冲溶液吸附了的目的物质进行溶出。

样品制备与上样

样品通常装填在交换的缓冲液中。可能需要过滤以除去不溶物质。上样量根据与柱体积的函数计算。推荐总柱体积的 0.1% 至 1.0% 的上样量。填装量高，样品稀释程度较低。然而，脱盐可能不是绝对的。此外，体积装样能力与蛋白质浓度呈负相关。

流速

针对 GH-25 的建议线性流速范围为 100-300 厘米/小时。

洗脱

在等度条件下进行洗脱。如果需要缓冲液更换，请确保在上样前用所需的缓冲液平衡色谱柱。

再生

用 2-5 个床体积的 0.1-0.5M NaOH 以 50-100 厘米/小时的线速度洗涤层析柱。用数个床体积的 DIW 或交换缓冲液冲洗去除腐蚀剂。在后一种情况下，测量柱洗出液的 pH 值，以确保系统已恢复平衡。

稳定性

pH 1 - 14
 乙醇、甲醇、丙酮等
 6 M 尿素
 6 M 脯/HCl
 0.1 M HCl
 0.5 M NaOH
 大多数盐 (NaCl, (NH4)2SO4, etc.)
 大部分洗涤剂 (SDS, Tween®, Chap, etc.)
 高温高压蒸煮：1巴、121°C，20分钟。

推荐保存方法

容器未开封，置于室温下保存。切勿冷冻。短期存储（不超过或 2 周），溶液主体和色谱柱可以存储在含 0.02% 叠氮化钠、20% 乙醇或 0.1 M 氢氧化钠的 DIW 中。长期存储，应在 2–8°C 下，以相同的条件进行。自生产之日起 5 年期。

产品订购信息（商品目录号）

介质类型	包装尺寸				
	微型柱 5 毫升 x5	100 毫升	500 毫升	5 公升	10 公升
Cellufine GH-25	19711-55	670000327	19711	19712	670000335

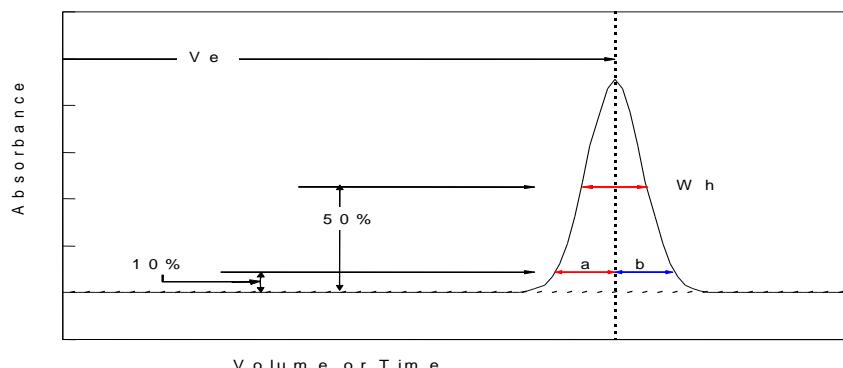
JNC CORPORATION 公司

生命化学事业部
 日本东京都千代田区大手町 2 丁目 2-1，邮政编码 100-8105
 电话 +81-3-3243-6150，传真 +81-3-3234-6219
 电子邮件：cellufine@jnc-corp.co.jp
<http://www.jnc-corp.co.jp/fine/cn/cellufine/>

附录 1: Cellufine 充填后的层析柱评价方法

评价层析柱的充填状态，使用理论级搭板数(N)、相当于理论级数的高度(HETP)、非对称性(As)等指标。这些评价指标会受测定条件的影响。比如，会因层析柱的直径/高度的不同、配管、溶媒试样量、流速、温度等的变化而变化。因此，需要每次使用同样的测定条件来进行层析柱充填后的评价，对同等性加以确认。评价时的流速推荐采用30cm/h，但可以加快该速度。只是速度越快，理论级搭板数(N)有降低的倾向。为了评价层析柱，需要每次以相同条件(流速、层析柱尺寸、流动相、试样)进行测定。

参数	条件
试样载荷量	层析柱体积的1~2.5%的液量
试样组成	1~2%(v/v)丙酮(流动相:水及吸附缓冲溶液)
	1M NaCl(流动相:0.1~0.4M NaCl溶液)
流速(cm/h)	30 cm/h
检出器	吸光度 OD 280nm(丙酮时) 电气传导度(NaCl时)

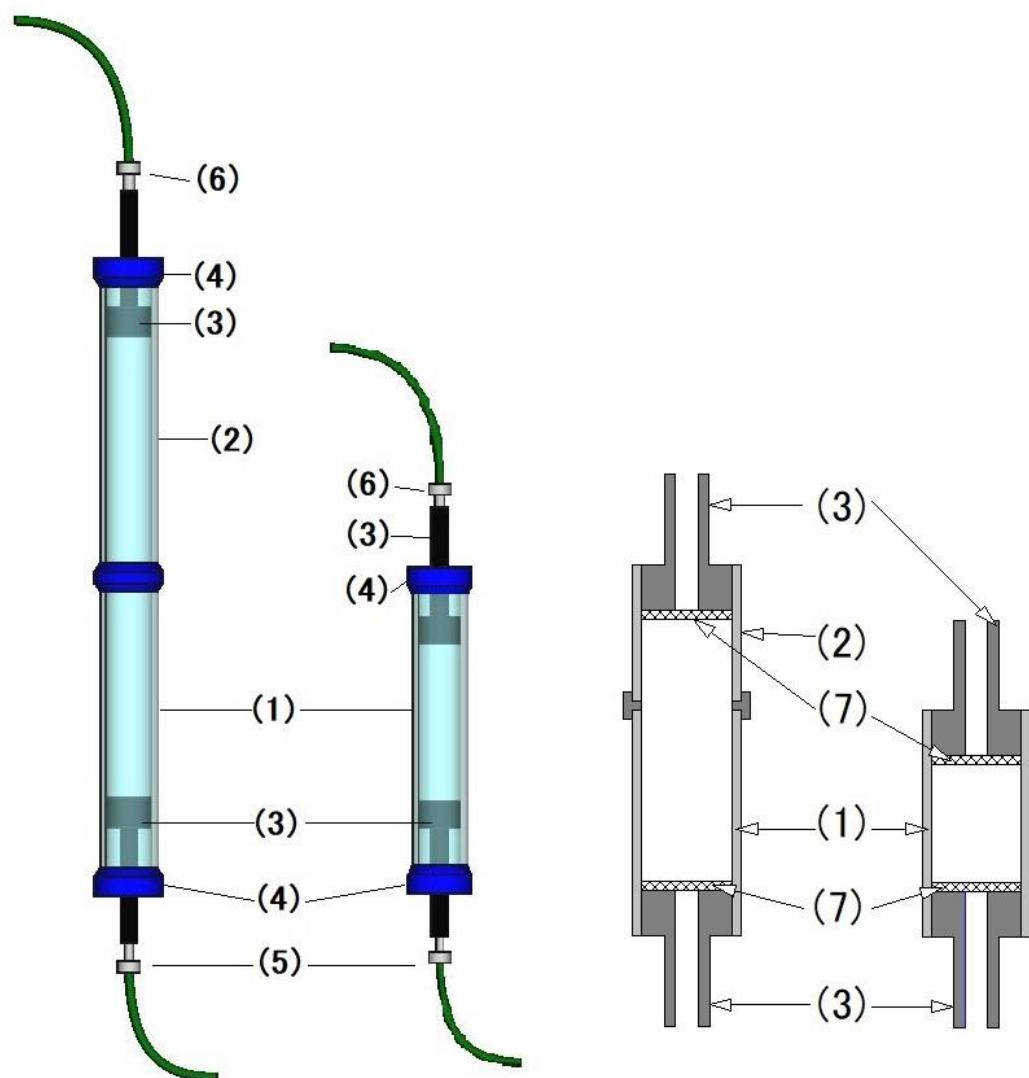


L	层析柱高度 [cm or m]
V _e	溶出时间(或溶出体积)
W _h	为峰值高度一半时的峰宽
a, b	高度为峰值高度的10%时的: (a) 偏离中心的前半部的峰值宽度 (b) 偏离中心的后半部的峰值宽度
注意	单位应合并计算。

计算式		
$HETP = L/N$	$N = 5.54 \times (V_e/W_h)^2$	$As = b/a$

一般来说，理论级数超过3,000N/m即视为良好。另外，As在0.7~1.5范围内，视为处于良好状态。

附录 2 : 普通的层析柱的图纸



本使用说明书用右示简单的层析柱截面图作了说明。

(1)	层析柱软管	(4)	层析柱端头
(2)	容器	(5)	层析柱出口
(3)	适配器	(6)	层析柱入口
(7)	过滤器 (FLITZ)		