

生物化学实验

层析技术

4.2 凝胶过滤层析

北京大学王青松胡晚倩

概述

- 凝胶过滤层析 (Gel Filtration Chromatography, GFC) ,又称分子筛层析 (Molecular sieve chromatography) 和排阻层析 (Size exclusion chromatography, SEC) ,是 20世纪60年代发展起来的,利用生物大分子分子大小不同进行层析分离的方法。
- ◆ 特点:具有设备简单、操作方便、重复性好、条件温和等优点,是生物学研究和生物制药中生物大分子分离纯化必不可少的手段。

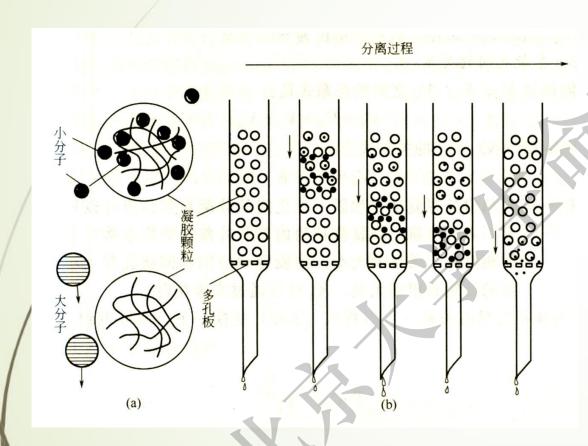
凝胶

- 凝胶主要是以葡聚糖、琼脂糖、聚丙烯酰胺等为原料,通过特殊工艺制备的内部具有多孔、网状结构的凝胶球形颗粒。利用凝胶层析介质的分子筛效应对大小、形状不同的分子进行层析分离。
- 凝胶过滤层析常用的的介质有:
- ➤ 葡聚糖凝胶 (Sephadex G)
- ➤ 琼脂糖凝胶 (Sepharose, Bio-Gel A-)
- ➤ 聚丙烯酰胺凝胶 (Bio-gel P-)
- > 高交联度多孔琼脂糖与葡聚糖交联凝胶 (Superdex)
- > 丙烯葡聚糖凝胶 (Sephacryl)

葡聚糖凝胶Sephadex G

凝胶型号	颗粒大小/μm	溶胀体积/mL/g	分离范围/M _r
Sephadex G-10	40~120	2~3	小于7 X 10 ²
Sephadex G-15	40~120	2.5~3.5	小于1.5 x 10³
Sephadex G-25	50~150	4~6	1.0×10^{3} $^{\circ}5.0 \times 10^{3}$
Sephadex G-50	50~150	9~11	1.5 X 10 ³ ~3.0 X 10 ⁴
Sephadex G-75	40~120	12~15	3.0×10^{3} $\times 8.0 \times 10^{4}$
Sephadex G-100	40~120	15~20	4.0 X 10 ³ ~1.0 X 10 ⁵
Sephadex G-150	40~120	20~30	5.0 x 10 ³ ~3.0 x 10 ⁵
Sephadex G-200	40~120	20~40	5.0 x 10 ³ ~6.0 x 10 ⁵

凝胶过滤层析原理



- 1. 分子大小不同的混合物样品上柱;
- 2. 洗脱开始,小分子扩散进人凝胶颗粒
- 内,大分子被排阻于颗粒之外;
- 3. 大小分子分开;
- 4. 大分子行程较短,已洗脱出层析柱,小分子尚在进行中。

凝胶过滤层析的参数

- 柱床体积:凝胶介质装柱后所占层析柱内的总体积,以V_t表示。
- 外水体积: 存在于柱床中凝胶颗粒之外,颗粒之间的空隙所占有的水相容积,以V。表示。
- 内水体积:凝胶吸水溶胀后存在于凝胶颗粒内部的水相容积,以V;表示。
- 凝胶体积:凝胶颗粒自身的体积,即柱床体积减去外水体积和内水体积后所占有的容积,以 V_q表示。
- 洗脱体积:从加样品溶液开始到洗脱组分浓度最大时(洗脱峰峰顶)为止所收集的体积,以V。表示。

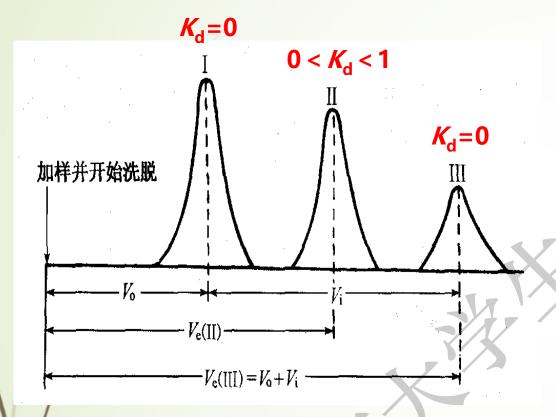
Vt=Vo+Vi+Vg=π*R²*h (R: 层析柱半径; h: 层析柱高) (1)

分配系数Kd

◆ 分配系数是指某个组分在固定相中和流动相中的浓度比,对于凝胶过滤层析,分配系数表示待分离组分在内水体积和外水体积中的浓度分配关系。

$$K_d = \frac{V_e - V_o}{V_i} \tag{2}$$

$$V_e = V_o + K_d * V_i$$
 (3)



- K_d=1: 洗脱体积V_e=V₀+Vi, 小分子物质完全
 进入凝胶内部, 为全渗入。
- \bullet $K_d=0$: 洗脱体积 $V_e=V_0$, 对于完全不能进入凝胶内部的大分子物质,为全排阻。
- 0 < K_d < 1:洗脱体积V_e=V_o+K_dV_i,为部分渗入。

$$V_e = V_o + K_d * V_i \qquad (3)$$

有效分配系数Kav

实际工作中,由于部分水分子与凝胶结合较牢固,成为凝胶本身的一部分,Vi不能以凝胶的吸水量进行计算,小分子难以得到Kd = 1的数值。因此,通常以小分子通过凝胶柱的洗脱体积来测定Vi值。用K_{av}(有效分配系数)来代替Kd,用Vt - Vo代替 Vi。

$$\mathbf{K}_{\mathrm{av}} = \frac{\mathbf{V}_{\mathrm{e}} - \mathbf{V}_{\mathrm{o}}}{\mathbf{V}_{\mathrm{f}} - \mathbf{V}_{\mathrm{o}}} \tag{4}$$

$$V_e = V_o + K_{av} * (V_t - V_o)$$
 (5)

凝胶过滤层析的特点

- 1.操作简便,所需设备简单。只要有一根层析柱便可进行。分离介质凝胶不需要 像离子交换剂那样复杂的再生过程便可重复使用。
- 2. 分离效果较好,重复性高,样品回收率高。
- 3. 分离条件缓和。凝胶骨架亲水、分离过程不涉及化学键的变化、所以对分离物的活性没有不良影响。
- 4. 应用广泛。适用于各种生化物质的分离纯化、脱盐、浓缩等。
- 5. 分离生物大分子相对分子质量的范围也很宽。
- 6. 缺点:分辨率不高,分离操作过程较慢。

凝胶过滤层析的应用

- 1. 生物大分子的分离纯化
- 2. 蛋白质相对分子质量测定
- 3. 脱盐
- 4. 浓缩
- 5. 去热源
- 6. 脱色

凝胶过滤层析的基本操作

凝胶选择
 与处理

2. 装柱、平衡

3. 加样、洗脱

4. 凝胶再生 保存

1. 凝胶选择与处理

- 凝胶的选择:根据实验目的不同选择不同型号的凝胶 (排阻范围和粒径)
- 排阻范围:根据待分离蛋白质的分子量选择具有相应排阻范围的凝胶。在排阻范围内,混合物之间分子量差别越大,分离效果越好。
- 粒度:凝胶的粒度有粗有细,颗粒细的分离效果好,但流速慢,费时。粗颗粒会因流速过快使洗脱峰变平拉宽,分辨率低。
- 凝胶的处理
- 商品凝胶多以干粉形式保存,使用前需用水或洗脱缓冲液充分溶胀,倾斜法除去悬浮的过细颗粒,通常需要较长时间。
- 为加速溶胀,可将凝胶煮沸1-2小时,能除去凝胶颗粒内部气泡,并具有杀菌作用。

2. 装柱、平衡

- 层析柱的选择:层析柱根据样品量多少及分辨率要求进行选择。一般层析柱长度不超过 100 cm,直径与长度比是1:25~1:100。用于脱盐的层析柱,一般比较短。
- 凝胶装柱:按本章4.7柱层析系统基本操作的装柱方法进行。
- 层析柱的鉴定:通常使用有色的蓝色葡聚糖-2000上柱,观察有色区带在柱中的洗脱行为, 检测凝胶柱的均匀程度。
- 层析柱的平衡:新柱装好,用5倍柱床体积的洗脱缓冲液在恒定压力下平衡层析柱。

3. 加样、洗脱

● 加样

- 加样要尽量快速、均匀。
- 分级分离加样体积约为凝胶柱床体积的1~5%;分组分离(脱盐)加样体积约为凝胶柱床体积的10~25%。
- 样品洗脱流速
- 凝胶过滤层析的洗脱流速与操作压、层析柱体积、凝胶颗粒的性质都有关。
- 一般来说,洗脱流速慢,分离效果越好。流速过慢会造成样品扩散加剧,区带变宽,反而会降低分辨率,且实验时间延长。一般凝胶的流速是2~10 mL/h。

4. 凝胶再生保存

- 凝胶柱保养:性能正常的凝胶层析柱,重新平衡后,可再次使用。凝胶柱不用时可4℃保存。
- 凝胶再生: 凝胶柱多次使用,性能变差,需进行凝胶再生处理。
- 1) 用水反复对凝胶柱进行逆向冲洗,再用缓冲液进行平衡,即可重复使用。
- > 2) 把凝胶从柱中倒出,用低浓度的酸或碱按其预处理方法进行,处理后重新装柱使用。

●/凝胶保存

- 湿法保存:经常使用的凝胶,可将洗净的凝胶悬浮于含适量抑菌剂的溶液中,防止微生物生长,4℃保存。常用的抑菌剂有0.02%叠氮钠、20%乙醇等。
- 干法保存:较长时间不用的凝胶,水力浮选洗涤除去碎颗粒及杂质,依次用70%、90%和95%乙醇使凝胶脱水收缩,最后在60-80℃下烘干,4℃保存。