

范围内不同浓度的硫酸溶液来测定，则所得光密度基本相同，见表 2。

肝素生物测定与化学测定的比较 如肝素样品纯度高，则二法测定值大致接近，但粗品的化学测定值偏低（见表 2，编号 6 为粗品）。

表 2 肝素生物测定与化学测定的比较

样品编号	生物测定 (单位/毫克)	化学测定 (单位/毫克)
1.	104.7	104.5
2.	99.4	103.5
3.	97	110
4.	102	104
5.	101	107
6.	60	28.3

肝素的硫酸溶液（或硼砂硫酸溶液），在 90℃ 经 10 分钟水解后，直接测量 298 毫微米光密度的大小，其值与肝素含量成正比。此方法可靠，能测定肝素百分纯度。

参 考 文 献

- [1] Bitter, T. et al.: *Anal. Biochem.*, 4, 330, 1962.
- [2] Sternbach, H.: *European, J. Biochem.*, 60, 51, 1975.
- [3] Sica, V. and Bresciani, F.: *Biochem.*, 18, 2369, 1979.
- [4] Vachek, J.: *Czech.*, 117, 897 (cl G 01 n), March 15, 1966, *Appl. Oet.*, 31, 1964.

〔本文于 1980 年 2 月 20 日收到〕

用离子交换树脂法制备药用弹性蛋白酶

吴梧桐 薛奕干* 王耀方**

（南京药学院生物化学教研室）

弹性蛋白酶（Elastase, EC 3.4.4.7）是广泛存于哺乳动物胰脏的一种肽链内切酶。近年来发现它具有降低血清胆固醇，阻止主动脉和冠状动脉斑块形成、降压、扩张血管，增加心肌血流量和提高血中 cAMP 含量等作用。临床用于治疗高脂血症，防止脂肪肝和动脉粥样硬化，对慢性支气管炎也有一定疗效。

弹性蛋白酶的制备方法较多，常见的有吸附法^[1]、盐析法^[2]、离交法^[3]等，最近还发展了亲和层析法^[4]。我们试用离交法制备药用弹性酶，操作简便，收率和活力都较满意。

一、材料和方法

1. 试剂和材料

弹性蛋白 按 Partridge^[5]的方法稍加修改。新鲜牛韧带去脂肪，捣碎，加 5 倍丙酮，混和回流 45 分钟，滤去丙酮，继与适量乙醚搅拌 15 分钟，除去乙醚的干粉加 4 倍 0.1N 氢氧化钠煮沸 1 小时，冷却后，过滤，水洗至 pH 近中性，添加适量蒸馏水匀浆，并于 60°—70℃ 保温 45 分

钟，过滤，用丙酮脱水干燥，过 200 目筛，密封备用。

底物—刚果红弹性蛋白 按文献^[6]的方法制备。

离子交换树脂 Amberlite CG-50 (美国) 系丙烯酸型大孔弱酸性阳离子交换树脂，交换容量 8 毫克当量/克；AIC-84 及 D-64, 001 × 1.8⁻¹, 001 × 1.8⁻², 001 × 1, 001 × 3 分别为上海师范大学树脂组及无锡树脂厂的试验产品，均系低交联度弱酸性阳离子交换树脂。

各型树脂均按常规方法处理和再生。

2. 酶水解刚果红弹性蛋白的活力测定

文献^[7]的方法略经修改。称取刚果红弹性蛋白 20 毫克，加入 0.2M, pH 8.8 硼酸缓冲液 3 毫升，置 37℃ 水浴平衡后，加入酶浓度(2—3 单位)样品 2 毫升，摇匀后，于 37℃ 水浴中反应 20 分钟，加入 5 毫升 0.5M, pH 6.0 磷酸缓冲液，摇匀后离心 15 分钟 (3000×pm)，取上清液

* 江苏常州生物化学厂。

** 我院 1976 年生化制药进修班学员。

于 495 毫微米测定吸收值。由测定值与空白值之差从标准曲线查出样品水解底物的毫克数。每 20 分钟水解 1 毫克底物所需酶量定为一个弹性蛋白酶活力单位。

二、实验结果

1. 树脂型号的选择

将酶提取液(步骤见结果部分 5) 分别加入

各种型号预处理的树脂，吸附 4 小时。测定酶活力，结果是 Amberlite CG-50 对弹性蛋白酶具有较高吸附量(表 1)。

2. 盐浓度对树脂吸附酶量的影响

改用不同浓度的 pH 4.5 醋酸缓冲液进行提取和测定树脂对酶的吸附量，发现在 pH 4.5 的 0.1 M 醋酸缓冲液中各型树脂均有较大吸附量(表 2)。

表 1 数种树脂对弹性蛋白酶的吸附量

树 脂 型 号	Amberlite CG-50	AIC-84	151	D-64	0.01×1.8^{-1}	0.01×1.8^{-2}	0.01×1	0.01×3
吸 附 量 (单位/克湿树脂)	827.5	492	121	477	453	465	0	0

表 2 盐浓度对树脂吸附酶量的影响

树 脂 型 号	不同盐浓度中，树脂吸附酶量 (单位/克湿树脂)			
	0.02M	0.05M	0.10M	0.15M
Amberlite CG-50	418.5	430	827.5	790
151	0	0	120	80
AIC-84	170	135	492	470
D-64	2.40	130	477	450

3. pH 对树脂吸附酶量的影响

改变提取缓冲液的 pH，测定各型树脂的吸附酶量(见表 3)，在 pH 4.5；0.1 M 醋酸缓冲液中，各型树脂的吸附酶量较高。

表 3 提取缓冲液的 pH 值对树脂吸附酶量的影响

树 脂 型 号	不同 pH 缓冲液中，树脂吸附酶量 (单位/克湿树脂)			
	pH7.4	pH5.6	pH 4.5	pH3.5
Amberlite CG-50	418	450	827.5	430
151	50	110	120	105
AIC-84	170	200	492	185
D-64	250	150	477	140

4. Amberlite CG-50 分离弹性蛋白酶的工艺条件

根据上述实验结果，选定 Amberlite CG-50 树脂分离弹性蛋白酶最适工艺条件为：

(1) 静态吸附时间：提取液酶浓度为 20 单位/毫升，盐浓度是 pH 4.5，0.1 M 醋酸缓冲液时，静态吸附 3—4 小时可达最大吸附量(图 1)。

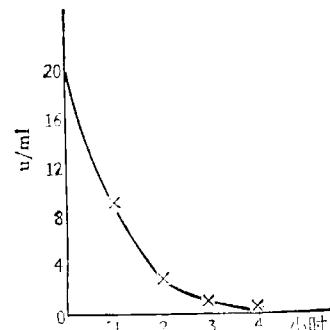


图 1 Amberlite CG-50 静态吸附弹性蛋白酶的时间曲线

(2) 洗脱液盐浓度：吸附了酶的树脂经 pH 4.5，0.1 M 醋酸缓冲液漂洗后，氯化铵缓冲液搅拌洗脱 1 小时，我们结果证明以 1 M 氯化铵洗脱最合适(见图 2)。

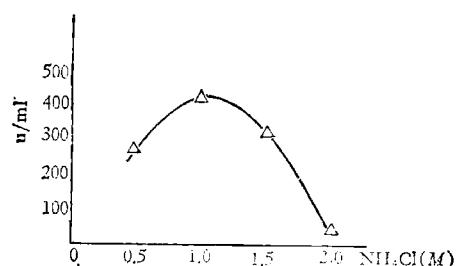


图 2 氯化铵浓度对洗脱的影响

(3) 洗脱液 pH 的影响: pH 为 7.2, 9.3, 11.0 的三种 1 M 氯化铵-碳酸铵缓冲液对洗脱的影响证明 pH 9.3 时洗脱效果较佳。

(4) 洗脱温度和洗脱时间的选择: 20°C、25°C 及 35°C 的洗脱量基本相同, 说明温度影响不大, 如图 3 所示, 静态搅拌洗脱 1 小时后即可达到最高值。

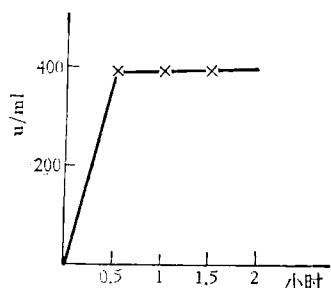


图 3 从 Amberlite CG-50 树脂上洗脱弹性蛋白酶的时间曲线

5. 用 Amberlite CG-50 树脂中制备药用弹性蛋白酶

新鲜胰脏 10 公斤, 绞碎、加入 5 倍量 pH 4.5, 0.1M 醋酸缓冲液于常温 (20—25°C) 搅拌提取 2 小时, 经滑石粉助滤清, 加入预处理过的 Amberlite CG-50 树脂 (待吸液: 树脂 = 30:1), 搅拌吸附 4 小时, 滤出树脂, 用适量 0.1M, pH 4.5 醋酸缓冲液漂洗树脂 2 次, 除去洗涤液后, 树脂用 1 M, pH 9.3 的氯化铵-碳酸铵缓冲液于常温搅拌洗脱 1 小时, 分离树脂, 用少许洗脱液再洗一次树脂, 合并洗脱液, 以 2N 醋酸调 pH 近中性, 过滤, 清液冷至 -5°C, 在搅拌下慢慢加入三倍冷工业丙酮, 继续搅拌 10 分钟, 于 -5°C

静置沉淀数小时。虹吸去丙酮, 离心收集沉淀, 以冷丙酮、乙醚洗净, 真空干燥, 即得胰弹性蛋白酶。经配料压片、包肠溶片 (每片含弹性蛋白酶 150 单位) 即可供临床使用。每 10 公斤胰脏平均可得 48.6 克药用弹性蛋白酶, 活力平均为 25.8 单位/毫克。

三、讨 论

我们的结果证明, 以离子交换树脂法制备弹性蛋白酶, 工艺简单, 生产周期短, 收率和效价都较满意。用 Amberlite CG-50 树脂进行工厂制备, 洗脱液平均收率为提取液的 87%, 比活力为 25.6 单位/毫克。成品平均收率为提取液的 55%, 比活力为 26.4 单位/毫克。已采用此工艺路线正式投产, 产品经 206 例临床验证, 本品降低血清胆固醇总有效率达 80% 以上 (显效率为 58%), 降低甘油三酯总有效率达 65% 以上 (显效率为 57%), 对扩张脑动脉, 改善脑血流图, 缓解心绞痛发作等也有一定疗效。

参 考 文 献

- [1] Hall, D. A. et al.: *Biochem. J.*, **73**, 350 1959.
- [2] 日本公开特许公报 49-66882, 1974.
- [3] Smillie, L. B. et al.: *Biochem. J.*, **101**, 232 1966.
- [4] Nakao, Junko.: C. A. 88, 84994e. 1978.
- [5] Partridge, S. M. et al.: *Biochem. J.*, **61**, 21 1955.
- [6] Shotton, D. M.: *Methods in Enzymology*. Vol. 19, 113. 1970, Academic Press. New York and London.
- [7] Gertler, A. et al.: *J. Biol. Chem.*, **242**(10), 2522, 1967.

[本文于 1980 年 3 月 24 日收到]

YG-2 型荧光分光光度计的试制

林波海 李治湘 朱粉玉 曹绍梁 刘茹兰

赵 红 石志远 崔承七 贾文英

(中国科学院生物物理研究所)

中国科学院生物物理研究所于 1975 年研制成功我国第一台荧光分光光度计, 并试制了

三台样机, 1978 年底经设计定型会鉴定, 认为接近国外七十年代同类型仪器的水平, 为我国