

His-Tagged Protein Purification Kit(Inclusion Body Protein)

His 标签蛋白纯化试剂盒（包涵体蛋白）

产品货号：26422（5ml）

产品简介：

该产品为镍柱纯化系统，对6×His-tag蛋白具有显著特异吸附能力，能够高效一步纯化带有6个组氨酸亲和标签的蛋白。该系统具有4个Ni²⁺螯合位点，较只有3个螯合位点的Ni-IDA结合Ni²⁺更为牢固，有效防止纯化过程中Ni²⁺脱落且增强对His标签蛋白的结合能力，提高纯化效率。较高的基团密度，大大提高了蛋白载量。该系统在天然或变性条件下，对来源于各种表达系统（如杆状病毒，哺乳细胞，酵母以及细菌）中的His标签蛋白，均有很好的纯化效果。本产品已螯合镍离子，可直接用于包涵体蛋白的纯化，使用方便，快捷。

支持物：CL-6B琼脂糖凝胶

载量：20-30 mg His标签蛋白/ml填料

粒径：50-160 μm

产品内容：

产品名称	包装	储存条件
Ni-Agarose Resin	5 ml	2-8℃，避免冷冻
Bacterial Protein Extraction Reagent	65 ml	室温
Urea	365 g	室温
1 M Tris-HCl (pH7.9)	15 ml	室温
1 M Imidazole	65 ml	室温
3 M NaCl	120 ml	室温
Protease Inhibitor Cocktail	700 μl	-20℃
Affinity Column (12 ml)	1 set	室温

操作步骤：

I 缓冲液的准备

包涵体蛋白纯化缓冲液配方：

Component	Tris-HCl (pH7.9)	Imidazole	NaCl	Urea
Binding Buffer	20 mM	5 mM	0.5 M	8M
Binding Buffer	20 mM	500 mM	0.5 M	8M

II 组装层析柱

1. 将 Ni-Agarose Resin 填料混匀后加入层析柱，室温静置 10 分钟，待凝胶与溶液分层后，把底部的出液口打开，让乙醇通过重力作用缓慢流出。

注意：

1) 填料的上层是乙醇保护层，将填料和乙醇一起混匀，以每 ml 填料纯化 20-30mg His 标签蛋白计算，取需要的填料与乙醇的混合液加入层析柱。

2) 如果乙醇不流出，可以给柱子一个外力，例如用大拇指对柱口轻轻按压一下，迫使乙醇流出。

3) 本实验都是通过重力作用使溶液流出。

2. 向装填好的柱中加入 5 倍柱体积的去离子水将乙醇冲洗干净后，再用 10 倍柱体积的 Binding Buffer 平衡柱子，平衡结束后即可上样。



扫一扫 加微信

郑州乐业生物科技有限公司

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址：郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话：400-611-0007 13671551480 13643719799

Q Q: 807961520 731791866

邮箱：zzlybio@126.com

注意：柱体积指的是填料的体积。

III包涵体蛋白的纯化

1. 收集菌体后，每 100 mg 菌体（湿重）加入 2 ml 细菌裂解液（每 1 ml 细菌抽提试剂中已加入 10 μ l 蛋白酶抑制剂混合物），超声裂解菌体。

注意：

1) 当提取物粘度高或提取蛋白为包涵体时，建议加入 DNase I 和 Lysozyme。每 1 ml 细菌抽提试剂中加入 1 μ l DNase I (1,000 U/ml)，2 μ l Lysozyme (50 mg/ml)。

2) 超声过程中保持菌液处于冰浴中，超声条件依赖于所使用的超声仪功率，探头种类，容器的大小形状，需实验中自己摸索，应避免连续超声导致的大量产热，可分成短时间，多次超声，通过一定的间隔时间避免溶液过热。最终菌液变清即可。

2. 10,000 \times g，4 $^{\circ}$ C 离心 15 分钟，分离上清和沉淀，并收集沉淀。

3. 将沉淀重悬于 Binding Buffer 中，尽量混匀使包涵体充分溶解。

4. 10,000 \times g 离心 20 分钟，收集上清。

注意：建议将离心后的上清以孔径为 0.22 μ m 或者 0.45 μ m 的滤膜过滤。

5. 将上清负载上柱，流速为 10 倍柱体积/小时，收集流穿液。

注意：

1) 本试剂盒中附带有一块筛板，使用时先将筛板加至填料的上层，再将处理好的上清负载上柱。该筛板可用于杂质较多的蛋白的过滤，防止过多的杂蛋白堵塞柱子，但是筛板放入柱子后不易取出。

2) 通过控制加入的上清（菌体裂解液）的速度来控制流速。

6. 使用 15 倍柱体积的 Binding Buffer 冲洗柱子，洗去杂蛋白。

7. 使用适量 Elution Buffer 洗脱，收集洗脱峰。

注意：通过蛋白监测仪监测，洗脱峰可以分管收集，每 1 ml 收集 1 管。

8. 洗脱后，依次使用 5 倍柱体积的 Binding Buffer，5 倍柱体积的去离子水洗涤柱子，再用 3 倍柱体积的 20% 乙醇平衡（乙醇要将填料浸没），封柱后 2-8 $^{\circ}$ C 保存。

注意：

1) 在纯化包涵体蛋白时，所有缓冲液均含有变性剂，可以降低 Binding Buffer 中的咪唑浓度（比 5 mM 更低）。洗脱时，若蛋白在较高 pH 下洗脱失败，可以选用低 pH 缓冲液作为洗脱缓冲液（pH6.5，pH5.9 或 pH4.5）。

2) 如果是分段梯度洗脱，最大洗脱缓冲液中咪唑浓度未达到 500 mM，则使用浓度为 500 mM 的咪唑进行洗脱 10 倍柱体积后，再进行第 8 步的操作。

IV柱再生

当填料使用多次后，结合效率会有所下降（表现为流速变慢或填料失去蓝绿色），可以用以下方法再生，提高填料的使用寿命和蛋白质的结合效率。

1. 使用 2 倍柱体积的 6 M 盐酸胍冲洗后，使用 3 倍柱体积的去离子水冲洗。

2. 使用 1 倍柱体积的 2% SDS 冲洗。

3. 依次使用 1 倍柱体积的 25%、50%、75% 和 5 倍柱体积的 100% 乙醇冲洗，再依次使用 1 倍柱体积的 75%、50% 和 25% 的乙醇冲洗。

4. 使用 1 倍柱体积的去离子水冲洗。

5. 使用 5 倍柱体积含 50 mM EDTA 缓冲液 (pH8.0) 冲洗。

6. 使用 3 倍柱体积去离子水，3 倍柱体积 20% 乙醇冲洗。

7. 2-8 $^{\circ}$ C 保存。

8. 再次使用前，需首先使用 10 倍柱体积去离子水冲洗，然后使用 5 个柱体积的 50 mM NiSO₄ 再生，3 个柱体积的 Binding Buffer 平衡。



扫一扫 加微信

郑州乐业生物科技有限公司

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址：郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话：400-611-0007 13671551480 13643719799

Q Q：807961520 731791866

邮箱：zzlybio@126.com

注意事项:

1. 在纯化之前采用电泳检测蛋白的可溶性，本试剂盒只适合于包涵体蛋白的纯化。如需纯化可溶性蛋白，请选择我公司的可溶性蛋白纯化试剂盒，货号为：26421。
2. 缓冲液中不建议使用 β -巯基乙醇、DTT 和 EDTA。
3. 整个纯化过程中切忌凝胶脱水变干。
4. 为提高纯化效率，首先确定 Binding Buffer 和 Elution Buffer 中 Imidazole（咪唑）的最佳使用浓度。必要时可以使用线性或梯度浓度的 Imidazole（咪唑）（10-500 mM）洗脱蛋白，并通过 SDS-PAGE 或 Western Blotting 来检测目的蛋白的纯度。
5. 请使用高纯度的试剂配制缓冲液，并通过 0.22 μ m 或者 0.45 μ m 过滤器过滤。为避免柱子被堵塞，建议将裂解液进行离心，或者使用 0.22 μ m 或者 0.45 μ m 过滤器过滤。
6. 柱再生时，保证每步洗完后都要用足够的去离子水冲洗至中性。
7. 如果有些蛋白采用尿素的溶解效果不好，可以采用盐酸胍进行溶解。



扫一扫 加微信

郑州乐业生物科技有限公司

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址：郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话：400-611-0007 13671551480 13643719799

Q Q: 807961520 731791866

邮箱：zzlybio@126.com