



# UniTED-80L 、 UniTED-80Ni 金属螯合亲和层析介质

## 产品使用说明书

文件编号：NM-W-DF-0305

版本号：A0

# UniTED-80L 、 UniTED-80Ni 系列

## 使用说明

### 产品简介

重组蛋白的富集和纯化一般采用已知大小的标签，通过重组表达之后，利用标签和填料的特异性相互作用，达到分离纯化效果。固定金属离子或金属整合亲和层析（MAC）利用蛋白表面的某些氨基酸（如组氨酸、色氨酸、半胱氨酸等）和固定在层析介质上的过渡金属离子（Ni<sup>2+</sup>，Cu<sup>2+</sup>，Zn<sup>2+</sup>，Co<sup>2+</sup>，Fe<sup>3+</sup>等）以配位键结合，从而实现从不标签蛋白质的分离。影响蛋白质与金属离子螯合作用大小的因素，主要是蛋白质表面可结合的氨基酸（种类、数目和分布）、金属离子的种类和密度、层析条件（pH、盐的种类和浓度、添加剂等）。固定金属离子亲和层析介质具有吸附容量大、选择性好、分辨率高、易于再生、成本较低等优点，被广泛用于生物制药和生物制品的下游蛋白质、核酸及多肽的分离纯化，尤其是组氨酸标记(His-Tag)蛋白质的分离纯化。

纳微科技提供的固定金属离子亲和层析介质以多孔聚丙烯酸酯为基质，具有良好的稳定性、生物相容性和溶剂相容性，既有利于保持生物药或制品的生

物活性和提高产品的收率，还有利于扩大层析操作条件的选择范围。

UniTED™-80L 为螯合固定金属离子的介质，使用者可以根据需要螯合不同的过渡金属离子（Ni<sup>2+</sup>，Cu<sup>2+</sup>，Zn<sup>2+</sup>，Co<sup>2+</sup>，Fe<sup>3+</sup>等）；UniTED™-80Ni 为预先螯合了Ni<sup>2+</sup>的介质，使用者不需要螯合金属离子即可直接使用。

### 产品参数

产品名称	UniTED™-80Ni	UniTED™-80L
配基	Ni <sup>2+</sup>	
粒径	80 μm	
孔径	1000 Å	
最大耐压	0.5 MPa	
建议线性流速	150-750	
pH 稳定范围 <sup>1</sup>	2-12	
用途	His 标签蛋白的纯化，极低配基脱落	用于螯合或固定金属离子，极低配基脱落，可再于金

		属作用的蛋白、肽类、核苷酸等结合。
--	--	-------------------

<sup>1</sup>pH 稳定范围指使用、再生、在位清洗的 pH 区间。

## 纯化操作步骤

### 层析柱装填

匀浆液的浓度是指层析介质沉降于恒定体积时的体积与匀浆液的总体积的比值。为了获取最佳的固定金属离子层析介质的装柱效果，我们推荐 2 M NaCl 匀浆，匀浆液浓度为 30~50 %。具体装柱方法如下：

#### 1) 首先计算所装色谱柱的柱体积 $V_c^*$ , $V_c = h \times \pi r^2$

\* $V_c$ : 色谱柱柱体积;  $h$ : 色谱柱高度;  $r$ : 色谱柱半径。

#### 2) 在原容器中轻轻搅动金属螯合亲和层析介质，使其完全分散在液体中形成匀浆液。量取所需原液体积\*

\*一般情况下，金属螯合亲和层析介质在压力作用下都会被压紧导致体积收缩，为了获得紧密的柱床，推荐填料的体积过量一些，一般为柱体积的 1.2 倍左右。

#### 3) 将所需金属螯合层析介质转移至适当容器，自然沉降后，倾斜倒去上清液；

#### 4) 装柱之前，过滤原液\*，并用 3 倍柱体积去离子水

### 清洗。

\*纳微科技的金属螯合亲和层析介质保存在 20 % 乙醇溶液。

#### 5) 用 2 M NaCl 溶液匀浆，推荐匀浆液浓度 30~50% (体积比)。

#### 6) 在建议的压力范围内使用泵装柱，推荐装填流速为至少两倍常规操作流速。

### 柱效评价

装好的色谱柱应使用 3~5 BV 去离子水清洗。色谱柱装填好后，用去离子水以 50~200 cm/h 流速平衡并进行柱效测试。具体测试参数详见下表：

表 1. 金属螯合亲和层析色谱柱的柱效测试

样品	5% (v/v) 丙酮的水溶液/2 M NaCl
上样量	1 %~5 % 柱体积
流动相	去离子水/0.5M NaCl
线性流速	50~200 cm/h
检测	5 % 丙酮上样： UV @ 280 nm 2 M NaCl 上样： 电导检测仪 11

### 清洗

装好的色谱柱应使用至少使用 5 BV 的去离子水清洗。

## 平衡

本介质可以根据需要螯合不同的金属离子，如  $\text{Ni}^{2+}$ ， $\text{Cu}^{2+}$ ， $\text{Zn}^{2+}$ ， $\text{Co}^{2+}$ ， $\text{Fe}^{3+}$ 等。一般情况下， $\text{Cu}^{2+}$ 与蛋白质结合最强， $\text{Ni}^{2+}$ 与蛋白质结合适中， $\text{Zn}^{2+}$ 与蛋白质结合最弱，可根据实际需要选择。使用者也可选择螯合了相应金属离子的介质（如 UniIDA-80Ni 和 UniNTA-80Ni，首次使用无需螯合金属离子），也可自行螯合。

### 具体螯合步骤如下：

(1) 层析柱（未螯合或再生后）用 5 BV 的去离子水清洗；

(2) 选择合适的金属离子（ $\text{Ni}^{2+}$ ， $\text{Cu}^{2+}$ ， $\text{Zn}^{2+}$ ， $\text{Co}^{2+}$ ， $\text{Fe}^{3+}$ 等），溶解在中性或弱酸性溶液中。

（其中  $\text{Fe}^{3+}$ 必须在较低 pH（约为 3）下螯合，以防止  $\text{Fe}^{3+}$ 产生沉淀），金属离子浓度为 0.1 mol/L，过滤后备用；

(3) 将 5 BV 的金属离子溶液用泵上层析柱，螯合金属离子；

(4) 用 5 BV 以上的去离子清洗层析柱，去除未被螯合的金属离子。

(5) 用 5 BV 以上的平衡缓冲液平衡层析柱，实际操作中，一般选用中性（pH=7~8）的高盐（0.2~1.0 M

NaCl 或其它中性盐）缓冲液，如：20 mM PB+0.5 M NaCl,pH=7.0。对于结合力较强的蛋白质，平衡缓冲液中可加入低浓度（5~50 mM）的咪唑（具体浓度需要根据样品进行优化）。

此外，也可以直接把清洗干净或再生后的介质和金属离子溶液混合后在摇床上振荡 2 小时，螯合金属离子，然后再装柱。

\*UniIDA-80Ni 和 UniNTA-80Ni 首次使用不需要螯合。

## 上样条件

将经过离心或膜过滤后的上样液溶解在缓冲液中（20 mM PBS 缓冲液 pH=7.0 中可加入 0.5 M NaCl 或 5~50 mM 咪唑）。为了减少杂蛋白在层析柱上的吸附，其中咪唑的浓度根据不同的蛋白决定，一般的蛋白可选择 5-50 mM 浓度范围（与平衡缓冲液浓度保持一致）。

## 洗脱

上样完毕后继续用平衡缓冲液淋洗至基线稳定，样品可以根据实际情况采取提高缓冲液中咪唑的浓度或通过改变洗脱缓冲液 PH 值（大多数蛋白质在 pH=4~6 的范围内可被洗下来）洗脱吸附于层析介质上的样品（需在洗脱缓冲液中加入 0.2~1.0 M 的 NaCl 以抑制离子交换作用）。如使用提高咪唑浓度方法，建议的洗脱条件为：20 mM PBS 缓冲液 pH=7.0

+0.5 M NaCl+0.5 M 咪唑(洗脱时咪唑的浓度根据不同蛋白决定)。对于包涵体蛋白,可在平衡、上样和洗脱的缓冲液中加入 8 M 尿素或 6 M 盐酸胍,洗脱后再对变性蛋白进行复性。

## 再生

当看到背压增加时,色谱柱应被清洗。在位清洗(CIP)的方法如下表所述:

去除目标	建议措施
离子键或蛋白质	先用 1.5 M 的氯化钠冲洗 5 BV  再用去离子水冲洗 10 BV
沉淀的蛋白质、疏水结合的蛋白质和脂蛋白	先用 1 M 的氢氧化钠清洗填料接触时间通常为 1 到 2 小时(去除内毒素通常为 12 到 24 小时)  再用 10 BV 的平衡缓冲液冲洗填料
疏水结合的蛋白质、脂蛋白和脂质	用 5 BV 以上的 50 %乙醇或 30 %异丙醇清洗(与层析介质接触时间 0.5~1 小时),并用 5 BV 以上的去离子水清洗。也可用含非离子表面活性剂

性剂的碱性或酸性溶液清洗,如用 0.1~0.5 %的 Triton X-100 + 0.1 M 乙酸清洗 1~2 小时,并用 5 BV 以上的 50 %乙醇冲洗去除去污剂,然后用 5 BV 以上的纯水冲洗

## 储存

使用后的层析介质或预装柱再生完全后,密封保存在 20 %乙醇中。

未使用的层析介质或预装柱,防止乙醇挥发以及微生物生长,建议 3 个月更换一次 20 %乙醇。

## 故障排除

如果您在使用金属螯合亲和层析产品遇到任何问题,请参考下表进行解决或联系我们。

### 1、柱压升高

原因分析	建议措施
流速过高	降低流速
泵和收集器之间的阀门未打开	打开出口

仪器滤膜堵塞	除去并清洗，可能的话替换。在使用前过滤样品和洗脱液
柱前堵塞	使用 20 BV 流动相反冲色谱柱
部分样品或杂质为清洗干净	执行清洗操作
样品在柱子上发生沉淀	遵循清洗步骤，调节洗脱液来维持样品溶解度
柱床被压缩	重新装填柱子
色谱柱使用时间过长	更换色谱柱或更换色谱填料

## 2、样品吸附不够充分

原因分析	建议措施
样品溶液中离子强度太高	降低样品溶液中的离子强度，如可采用稀释或脱盐等手段
样品的 pH 不合适	调节 pH 增加结合强度

## 3、样品在洗脱过程中不被洗脱

原因分析	建议措施
洗脱液的咪唑浓度过高	增加平衡液中咪唑的浓度
洗脱液的 pH 不合适	调整洗脱液的 pH
洗脱液中离子强度过低产生离子交换作用	提高洗脱液的盐浓度抑制离子交换作用
洗脱液的咪唑浓度过低	增加洗脱液中咪唑的浓度

## 4、分辨率降低

原因分析	建议措施
不合适的洗脱条件，如梯度过陡或流速过高	改变洗脱条件，采用较缓的梯度洗脱或等度洗脱，降低流速
柱子未装填好	重新装柱
在柱子顶端或柱后有大部分的混合空间	加高填料的上表面或减少柱子后体积
过载	清洗并重新平衡色谱柱，降低上样量

## 5、进样若干次后对样品的吸附能力降低

原因分析	建议措施
样品中的杂质结合在介质上，干扰了正常的结合	执行在位清洗操作 (参考再生条件)

## 6、基线漂移

原因分析	建议措施
色谱柱未平衡好	增加平衡时间
洗脱液 A, B 在同一紫外波长下吸收系数不同	使用不同的波长或走没有样品的空白梯度
洗脱液不纯	使用高纯度的色谱纯级试剂

## 7、出现不明杂峰

原因分析	建议措施
前一个样品的不完全洗脱	再生
洗脱液不纯	运行没有样品的空白梯度对照或使用高纯度的色谱纯级试剂
痕量离子性杂质结合在色谱柱上，在平衡和上样过程中被浓缩，洗脱时出峰	清洗色谱柱

## 订货信息

产品名称	包装规格	存货编码
UniTED™-80Ni	30 mL	04089-080100-2030
	100 mL	04089-080100-2100
	500 mL	04089-080100-2500
	1 L	04089-080100-1001
	5 L	04089-080100-1005
	10 L	04089-080100-1010
	50 L	04089-080100-1050
UniTED™-80L	100 L	04089-080100-1100
	30 mL	04090-080100-2030
	100 mL	04090-080100-2100
	500 mL	04090-080100-2500
	1 L	04090-080100-1001
	5 L	04090-080100-1005

	10 L	04090-080100-1010
	50 L	04090-080100-1050
	100 L	04090-080100-1100

注：纳微科技还可以提供  $7.7\text{ mm} \times 22\text{ mm}$  、  $16\text{ mm} \times 25\text{ mm}$  的层析预装柱。更多规格型号或定制需求，请联系我们

苏州纳微科技股份有限公司

全国咨询热线：400-828-1622

中文网站：[www.nanomicrotech.com](http://www.nanomicrotech.com)

英文网站：[www.nanomicro-technology.com](http://www.nanomicro-technology.com)

邮箱：[ifo@nanomicrotech.com](mailto:ifo@nanomicrotech.com)

总部地址：苏州工业园区百川街2号 215123



2021 版