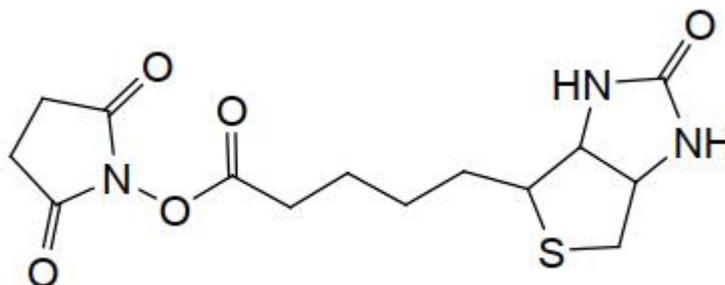


产品介绍

Proteintech的生物素标记试剂盒提供了生物素标记所需全套试剂，试剂盒用于标记含有氨基（NH₂-）抗体。试剂盒所含生物素已经被活化，可直接使用，可以用于标记**0.1-5 mg**抗体。试剂盒还包括缓冲液，超滤管，保护液，抗体无需透析，操作简便，完整流程仅需**90min**可完成。

基本信息：

结构式：



分子量：341.4

产品特点：

全面:本试剂盒提供了生物素标记所需全部组分。

快速:整个过程仅需**90 min**。

简便:抗体无需透析。

灵活:可标记抗体范围广 **0.1-5 mg**。

稳定:产品已进行**37度加速4天**的稳定性测验，检测结果合格。

应用推荐：此试剂盒用于抗体的生物素标记，标记后的抗体经检测适用于绝大多数的ELISA的应用和部分IHC的应用。

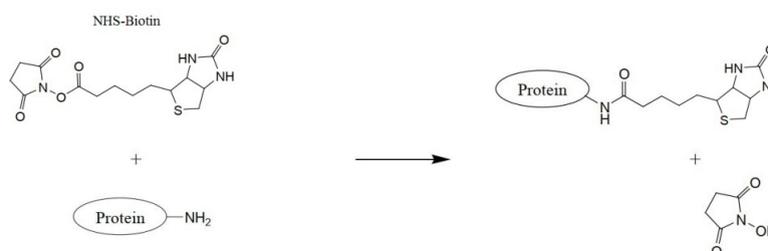
组分	规格	规格
	2次标记	5次标记
最大可标记抗体量	2 mg	5 mg
NHS-bio	0.1 mg/支×2	0.1 mg/支×5
Labeling buffer	15 mL ×1	30 mL ×1
DMF	200 uL×1支	200 uL×1支
超滤管	0.5 mL×4	0.5 mL×10
抗体保护液	1 mL	2 mL

说明：未开封试剂盒**2-8℃**保存**1年**，溶解后的生物素能在**2-8℃**保存**1周**

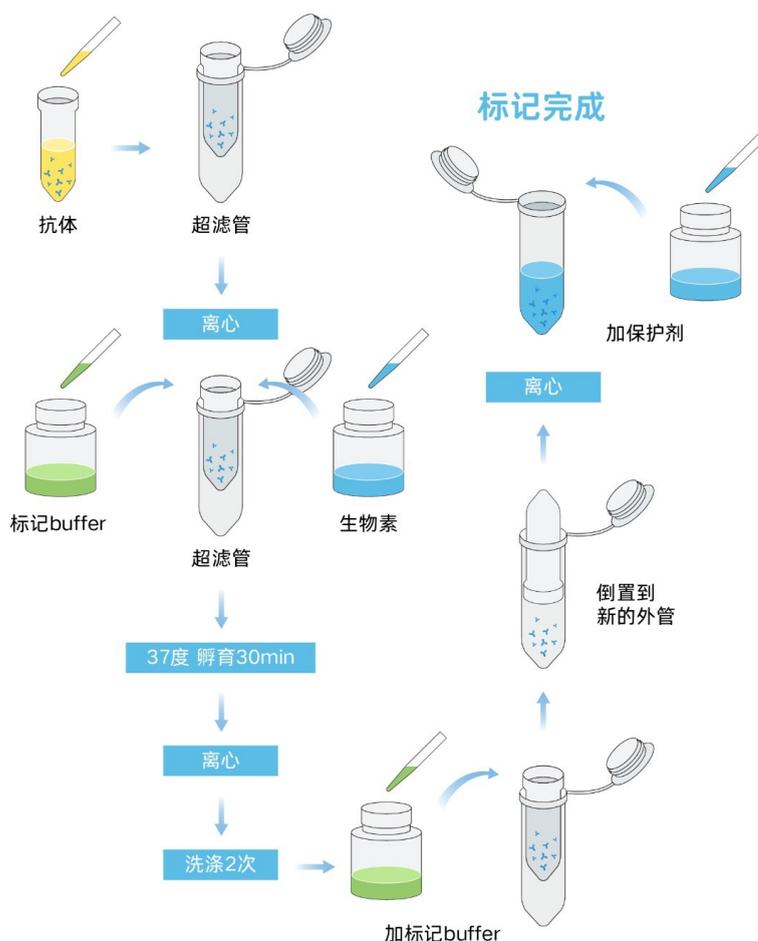
需自备相关实验物品：

1. 移液器及一次性吸头；
2. 37℃ 恒温培养箱；
3. 离心机

标记原理：



操作步骤：



包装规格 使用方法

2次标记/5次标记

实验前准备

1. 将试剂盒在室温平衡15-30分钟；
2. 计算溶解后的生物素用量；

实验操作流程：

1. 每0.1 mg的生物素冻干粉使用10 uL DMF溶解，溶解后生物素浓度为10 mg/mL。
2. 取待标记抗体加入超滤管中，并加入适量体积的Labeling buffer，至总体积为0.5 mL，12000×g离心10分钟，当有甘油时，重复此步骤2-3次，最后一次用Labeling buffer重悬抗体，使待标记抗体的终浓度为2 mg/mL。（注意：加入总体积不要超过超滤管最大体积0.5 mL）。
3. 加入适量溶解后的生物素（推荐抗体：生物素的质量比为10:1，比如0.5 mL 2 mg/mL抗体（MW 150000），加入浓度为10 mg/mL的生物素10 uL，并轻轻吹打混匀，放入37℃恒温箱中避光孵育30分钟。
4. 孵育结束后12000×g离心10分钟。
5. 洗涤：加入适量Labeling buffer至上述超滤管中，使终体积为0.5 mL，轻轻吹打混匀，12000×g离心10分钟，并重复此操作一次。
6. 回收：离心结束后，取0.2 mL Labeling buffer加入上述超滤管中，轻轻吹打，将滤芯倒转放置于另一个干净的离心管中，6000×g离心10分钟。
7. 定容：收集离心管中的溶液，即为生物素标记完成的抗体。可以依据需要，加入Labeling buffer，调整浓度，再加入同体积的保护剂，-20度保存。

注意

1. 本试剂盒也可标记其他含有氨基的抗原、HRP、多肽、具体标记比例根据待标记物中氨基的数量而定。若标记蛋白，建议调整蛋白浓度至2 mg/mL，此时按蛋白：生物素的分子比1:20；应加入生物素量的计算方法：

$$\text{mL 蛋白} \times \frac{\text{mg 蛋白}}{\text{mL 蛋白}} \times \frac{\text{mmol 蛋白}}{\text{mg 蛋白}} \times \frac{20 \text{ mmol 生物素}}{\text{mmol 蛋白}} = \text{mmol 生物素}$$

2. 对于10 mmolL的生物素溶液，应加入反应中该生物素体积的计算方法：

$$\text{mmolL 生物素} \times \frac{1,000,000 \mu\text{L}}{\text{L}} \times \frac{\text{L}}{10 \text{ mmol}} = \mu\text{L 生物素}$$

3. DMF需要密封干燥保存。

4. 本试剂盒提供的超滤管为10 KD，标记抗原或多肽分子量20 KD及以上。

5. 标记前请根据待标记的抗体量计算好生物素的用量。

其他

实验前请仔细阅读本说明书

本试剂盒仅用于科研，不用于临床诊断