

Biolinkedin® 经典 Protein A/G 免疫 (共) 沉淀试剂盒

包装清单

名称	货号	包装
经典 Protein A/G 免疫 (共) 沉淀试剂盒	IK-1004	40T/Kit

产品概述

Biolinkedin® 经典 Protein A/G 免疫 (共) 沉淀试剂盒, 包含足够完成 40 个反应的试剂, 每个反应使用 25 μ L 磁珠。能够高效完成抗原免疫沉淀 (IP) 及免疫共沉淀 (Co-IP) 实验, 抗体用量小于 10 μ g 且无需离心。

试剂盒中提供 Biolinkedin® Protein A/G 磁珠可以实现快速便捷的抗原磁性分离。免疫 (共) 沉淀试剂盒配有经过优化预制的缓冲液, 为免疫沉淀实验提供了最佳的反应条件, 增强了免疫沉淀实验的稳定性。本产品可广泛应用于细胞裂解物、细胞分泌上清、血清、腹水等样品中抗原的免疫沉淀反应。

试剂盒组成:

Protein A/G 磁珠	1 mL
IP Lysis/Wash Buffer	100 mL
SDS-PAGE Sample Loading Buffer (5 \times)	10 mL
Phosphatase inhibitor cocktail (50 \times)	2 mL
PMSF (100 \times)	1 mL
Elution Buffer	5 mL
Neutralization Buffer	1 mL
磁力架	双排 16 孔

操作流程

贴壁细胞样品:

1. 移去培养基, 用 PBS 洗细胞两次。
2. 收集细胞至 1.5mL EP 管内 按比例加入 IP Lysis/Wash Buffer, 同时加入 PMSF 等相应的抑制剂, 混匀后置于冰上静置 5~20min (期间混匀几次)。
3. 4 $^{\circ}$ C, 12000~16000xg, 10min 离心收集上清液, 置于冰上以备后续实验 (或置于-80 $^{\circ}$ C长期保存)。

培养皿 IP Lysis/Wash Buffer 推荐使用体积:

培养皿大小/表面积	IP Lysis/Wash Buffer 体积
100 mm x 100 mm	500~1000 μ L
100 mm x 60 mm	100~300 μ L
6 孔板	100~200 μ L

悬浮细胞样品:

1. 4 $^{\circ}$ C、500~1000xg、10min, 收集细胞, 弃上清。
2. 用 PBS 洗细胞一次, 即用 PBS 将细胞团重悬, 4 $^{\circ}$ C、500~1000xg、5min, 收集细胞, 弃上清。
3. 用预冷的 IP Lysis/Wash Buffer 重悬细胞。每 50mg 细胞使用 500 μ L IP Lysis/Wash Buffer。同时加入 PMSF 等相应的抑制剂, 混匀后置于冰上静置 5~20min (期间混匀几次)。
4. 4 $^{\circ}$ C, 12000~16000xg, 10min 离心收集上清液, 置于冰上以备后续实验 (或置于-80 $^{\circ}$ C长期保存)。

血清样品:

一般建议建议用 IP Lysis/Wash Buffer 稀释血清样品至目标蛋白终浓度为 50~150 μ g/mL, 置于冰上备用 (或置于-20 $^{\circ}$ C长期保存)。

免疫复合物的制备

注意: 样品所需的量和孵育时间均依赖于每个特定的抗体-抗原体系, 因而可能需要优化才能得到最大产量。

以下实验方案针对 2~10 μ g 亲和纯化的抗体, 根据需要可以按比例放大。

1. 在离心管中 将每个样品的细胞裂解液与 2~10 μ g 免疫沉淀抗体结合。每个免疫沉淀反应推荐的总蛋白量为 500~1500 μ g。
2. 用 IP Lysis/Wash Buffer 将抗体以及制备好的样品稀释至 300~500 μ L。
3. 在室温下孵育 1~2h, 或 4 $^{\circ}$ C 2~4h, 以形成免疫复合物。

免疫沉淀:

注意: 为保证磁珠均匀分布, 使用前通过反复颠倒或轻微涡旋混匀瓶中磁珠。

1. 将 25 μ L (0.25mg) 的 Biolinkedin® Protein A/G 磁珠加入 1.5mL 离心管中。
2. 向磁珠中加入 500 μ L 预冷 PBS, 轻柔混匀。
3. 将离心管放入磁力架中收集磁珠到离心管的一边。去除上清。
4. 向离心管中加入 200~500 μ L IP Lysis/Wash Buffer。颠倒离心管数次或轻微涡旋混匀 1min。用磁力架收集磁珠。去除上清。

5. 将抗原样品/抗体混合物加入装有磁珠的离心管中，保持混匀室温下孵育 1~2h，或 4°C 2~4h。
6. 用磁力架收集磁珠，除去未结合的样品，保存以备分析。
7. 向离心管中加入 1000 μ L IP Lysis/Wash Buffer，轻柔混匀磁珠 5~10min。收集磁珠，弃上清。再重复洗两次。
8. **变性洗脱**：向离心管中加入 80~100 μ L SDS-PAGE Sample Loading Buffer (1 \times)，将样品置于 100°C 水浴或者金属浴中加热 10min。通过磁力架分离磁珠，保留含有目的抗原的上清。

备注:如需保持蛋白活性，也可采用以下洗脱方式。

低 pH 洗脱：向离心管中加入 100 μ L Elution Buffer。保持混匀在室温下孵育离心管 5~10min。通过磁力分离磁珠，保留含有目的抗原的上清。每 100 μ L 洗出液中加入 20 μ L Neutralization Buffer 来中和低 pH。

注意事项

1. 进行实验操作之前，请务必认真阅读本操作说明书。
2. 请勿高速离心、干燥或冷冻磁珠，这些操作会导致磁珠聚集而降低结合能力。
3. IP 实验中不同类型的抗体与抗原结合的亲和性是有区别的，抗体与抗原结合还会受到 IP Lysis/Wash Buffer 的影响，因此**可自行优化操作细节或者筛选及配制缓冲液进行实验**。
4. 磁珠使用前应充分振荡均匀。磁珠应保存在储存溶液中，防止干燥。
5. 低温运输，Protein A/G 磁珠、IP Lysis/Wash Buffer、Elution Buffer、Neutralization Buffer 于 **4°C 保存**，PMSF、Phosphatase inhibitor cocktail、SDS-PAGE Sample Loading Buffer 于 **-20°C 保存**。
6. 本产品仅供科学研究使用。

相关产品

货号	产品名称
IK-1001	Protein A 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1002	Protein G 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1004	经典 Protein A/G 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1009	Anti-HA 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1010	Anti-Myc 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1011	Anti-DYKDDDDK 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1013	Anti-DYKDDDDK 免疫 (共) 沉淀试剂盒 (凝胶法)
IK-1014	Anti-GST 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1015	Anti-His 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1016	Anti-GFP 免疫 (共) 沉淀试剂盒
IK-1018	基础免疫 (共) 沉淀试剂盒

问题解决

1. 抗原没有免疫沉淀下来

- ① 样品中所含的抗原过少，不足以被检测
建议：通过 SDS-PAGE 或蛋白免疫印迹验证裂解液中蛋白的表达和/或裂解效率；如果需要，加大样品量
- ② 抗体无法结合抗原
建议：选择另一种特异性抗体，或者选择另一种识别不同抗原表位的抗体。
- ③ IP Lysis/Wash Buffer 中的成分干扰了抗原与抗体的结合
建议：使用其它缓冲液进行免疫沉淀和漂洗（例如，含有 0.5% CHAPS 的 TBS）

2. 获得的蛋白量低

- ① 蛋白质被降解
建议：加入蛋白酶抑制剂
- ② 所使用的磁珠量不够
建议：提高捕获免疫复合物所使用的磁珠量
- ③ 样品中的目标蛋白量不够
建议：提高抗原样品量

3. 多条非特异条带

有非特异性的蛋白结合在磁珠上

建议：在 IP Lysis/Wash Buffer 中加入 50~350mM NaCl。加大洗脱力度和次数。

4. 磁珠聚集

磁珠在低 pH 的 Elution Buffer 中发生聚集属于正常现象，不影响磁珠的正常使用。

建议：用 IP Lysis/Wash Buffer 至中性，然后用含有 0.1% (v/v) Tween-20 的 Tris buffer (pH7.5) 振荡重悬磁珠，并用超声波水浴处理，即可使磁珠恢复均匀状态，以上处理均不影响磁珠的抗体结合效率。也可添加终浓度为 0.1% (v/v) 的非离子型去垢剂 (如 Tween-20 或 Triton X-100) 可有效防止磁珠聚集。

注意：超声处理也会使磁珠在样品溶液中捕获的抗体脱落，所以磁珠在加样后洗脱前不宜使用该方法。