

Biolinkedin® His-Tag IP/Co-IP Kit

描述:

Biolinkedin® His-Tag 免疫沉淀/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。

试剂盒中提供 Biolinkedin® Anti-His Magnetic Beads 可以实现快速便捷的抗原磁性分离。免疫沉淀磁珠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:

Anti-His Magnetic Beads	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

产品优势

1. 具有高效的蛋白结合能力。
2. 超低非特异性吸附的性能。
3. 配合磁力架操作省时、简便、温和。
4. 产品稳定性高。

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 1.5 mL 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 5-20 min (期间混匀几次)。
3. 4 $^{\circ}$ C, 12000-16000 g, 10 min 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、500-1000 g、10 min, 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、500-1000 g、10 min, 收集细胞, 弃上清。
3. 用预冷的 IP Lysis/Wash Buffer 重悬细胞。每 50 mg 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 5-20 min (期间混匀几次)。

4. 4 $^{\circ}$ C, 12000-16000 g, 10 min 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 (0.25 mg) 的 Biolinkedin® Anti-His Magnetic Beads 加入 1.5 mL 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 1 min。用磁力架收集磁珠。去除上清。
5. 将制备好含有 His 标记蛋白的样品加入装有磁珠的离心管中, 保持混匀室温下孵育 1-2 h。
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 500 μ L IP Lysis/Wash Buffer, 轻柔混匀。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 $^{\circ}$ C水浴或者金属浴中加热 10 min。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 5-10 min。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, 如使用本试剂盒不能获得最佳的实验结果, 可自行优化操作细节或者筛选及配制缓冲液进行实验。
4. 微球使用前应充分振荡均匀。微球应保存在储存溶液中, 防止干燥。
5. 本产品仅供研究使用。

6. **低温运输**: Anti-His Magnetic Beads、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**。

问题解决

1. 抗原没有免疫沉淀下来

- a) 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
- b) 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。
- c) 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

- a) 蛋白质被降解
建议: 加入蛋白酶抑制剂
- b) 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
- c) 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 50-350 mM 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。

5. 磁珠易粘附管壁

建议: 使用低吸附率的耗材进行磁珠操作。