

抗生物素分选磁珠 (92-01-0053)

[组分] 2 mL 抗生物素磁珠:与单克隆小鼠抗生物素抗体(同种型:小鼠 lgG1)偶联的磁珠。

[规格] 2mL,可分选 10⁹ 总细胞数, 多达 100 次分选。

[保存形式] 保存在含有稳定剂和 0.05%叠氮钠的溶液中。

[储存条件] 在 2-8℃条件下避光保存,请勿冻存。有效期见试剂外标签。

[分选原理]

首先,用生物素偶联的一抗或其配体对细胞进行染色。随后,用抗生物素磁珠对细胞进行磁性标记。 然后将细胞悬液加载到分选柱上,该分选柱置于分选器的磁场中。磁性标记的细胞保留在柱中,而未标记 的细胞则通过。将分选柱从磁场中移开后,磁性标记的细胞可以作为正选细胞被洗脱下来。

[试剂和设备]

● 缓冲液:含有 pH7.2、0.5%BSA 和 2mM EDTA 的溶液。保持缓冲液冷却状态(2-8℃)。

▲注: EDTA 可以被其他取代,如抗凝柠檬酸葡萄糖配方 A(ACD-A)或柠檬酸磷酸葡萄糖(CPD)。BSA 可以被其他蛋白质取代,如人血清白蛋白、人血清或胎牛血清。不建议使用含有钙离子或镁离子的缓冲 液或培养基。

● 分选柱和分选器: 抗生物素磁珠标记的细胞可通过 xM、xL 柱(阳性选择)进行富集。也可以使用 自动分选器进行阳性选择。

● 生物素偶联的一抗或配体。

- ●(可选)FcR 封闭试剂,人/小鼠。
- (可选) PI(碘化丙啶)或 7-AAD 用于流式细胞术排除死亡细胞。
- (可选) 预分离过滤器用于去除细胞团块。
- (可选) 死细胞去除试剂盒, 用于去除死细胞。



[1.样本制备]

当使用抗凝外周血或白膜层时,应通过密度梯度离心分离外周血单个核细胞 (PBMC)。

▲ 注意:在密度梯度分离后去除血小板,请将细胞沉淀重悬于缓冲液中,并在 20℃ 下以 200×g 离心 10-15 分钟。小心吸出上清液。重复洗涤步骤。

▲注:死亡细胞可能非特异性地结合到磁珠上。要去除死细胞,我们建议使用密度梯度离心法或死 细胞去除试剂盒。

[2. 磁性标记]

▲过程操作速度要快,试剂需提前预冷。可以减少非特异性细胞标记。

▲磁性标记的体积最多可达 10⁷ 个细胞。少于 10⁷ 个细胞时,请使用标示的相同试剂体积。当处理 更多的细胞时,相应地放大所有试剂体积 (例如,对于 2×10⁷ 个总细胞,使用标示试剂体积的两倍)。

▲为了获得最佳性能,在磁分选之前获得单细胞悬液是很重要的。通过预分离过滤器去除可能堵塞 分选柱的细胞团块。

▲ 以下提到的离心力和离心时间是建议值。最佳相对离心力 (RCF) 和离心时间可能因细胞样品 而异。

▲ 建议的孵化温度为 2-8 ℃。较高的温度和/或较长的孵育时间可能会导致非特异性细胞标记。 在冰上工作可能需要增加孵育时间。

1. 细胞计数。

2.(可选)以适当的比例添加人或小鼠 FcR 封闭试剂。

3. 根据说明书建议用生物素偶联一抗进行染色。

4. 充分混合并在冰箱 (2-8°C) 中避光孵育5分钟或按照说明书的建议进行。

5. 每 107 细胞添加 1-2 mL 缓冲液,洗涤细胞以去除未结合的一抗,并以 300×g 离心 10 分钟。

6. (可选)重复清洗步骤。

7. 完全吸出上清液,每10⁷个总细胞加适量缓冲液重悬细胞沉淀。

当不使用 FcR 封闭试剂时,请重悬于 80 µL 缓冲液中。

当使用 FcR 封闭试剂时,将人源细胞重悬于 60 µL 缓冲液中。



当使用 FcR 封闭试剂时,将小鼠细胞重悬于 70 µL 缓冲液中。

8. 每 107 总细胞添加 20 µL 抗生物素磁珠。

9. 充分混合并在冰箱 (2-8°C) 中孵育 15 分钟。

10. 每 107 细胞添加 1-2 mL 缓冲液洗涤细胞,并以 300×g 离心 10 分钟。

11. 完全吸出上清液。

12. 加 500 μL 缓冲液中重悬细胞,最多重悬 10⁸个细胞。

▲处理更多细胞数时,请相应地增加缓冲液用量。

13. 进行磁分选。

[3. 磁性分选]

▲ 根据总细胞数和标记细胞数选择合适的分选柱和分选器。

1. 将分选柱放置在分选器的磁场中。

2. 将分选柱中加入适量缓冲液,充分湿润分选柱:

xM: 500 μL xL: 3 mL

3. 将细胞悬液加到分选柱中。

4. 结合磁珠的细胞会被吸附到分选柱上,没有结合的细胞会顺着液体流下来。加适量的缓冲液,待 液体全部流尽,再加入适量缓冲液,一共洗3次。收集总流出物。这是未标记的细胞。

 $xM: 3 \times 500 \mu L$ $xL: 3 \times 3 m L$

5. 将分选柱从分选器中取出,并将其放在合适的收集管上。

6. 加适量的缓冲液到分选柱中,迅速用塞子推下,得到就是磁性标记的细胞。

xM: 1 mL xL: 5 mL