

人CD56磁珠分选试剂(51-01-0005)

[组分]

人 CD56 磁珠:与单克隆抗人 CD56 抗体偶联的磁珠(同种型:小鼠 IgG1)。 [规格]2 mL,可分选 10⁹ 个细胞总量,多达 100 次分离。 [保存形式] CD56 磁珠储存在含有稳定剂和 0.05% 叠氮化钠的缓冲液中。 [储存条件]2-8℃ 避光保存,请勿冷冻。有效期见试剂外标签。

[分选原理]

首先,用 CD56 磁珠对 CD56+ 细胞进行磁性标记。然后,将细胞悬浮液装入置于分选器磁场的分选柱中。磁性标记的 CD56+ 细胞被保留在柱中,未标记的细胞顺着分选柱流出。将柱从磁场中移出后,磁性保留的 CD56+ 细胞可作为正选细胞部分被洗脱出来。

[背景信息]

CD56 磁珠是根据 CD56 抗原的表达而开发的,用于分离人源细胞。基本上所有人 NK 细胞都表达 CD56,激活后细胞膜上的 CD56 密度会增加。该抗原还存在于 CD3+T 细胞的一个独特亚群中, 该亚群可介导非 MHC 限制性细胞毒性,还存在于肌母细胞、某些神经组织和肿瘤中。

[试剂和仪器要求]



- 缓冲液: 配制含有 pH7.2 PBS、0.5% 牛血清白蛋白(BSA)和 2 mM EDTA 的溶液。将缓冲液 置于 2-8 ℃。使用前对缓冲液进行脱气处理,因为空气气泡可能会堵塞分选柱。
- ▲ 注: EDTA 可由其他补充剂替代,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 可以用其他蛋白质代替,例如人血清白蛋白、人血清或胎牛血清。不建议使用含有 Ca²⁺ 或 Mg²⁺ 的缓冲液或培养基。

● 分选柱和分选器: CD56 阳性细胞可以用 xM、xL 分选柱富集。强烈表达 CD56 抗原的细胞也可以用 xM、xL 分选柱去除。

- (可选) 荧光偶联的抗体用于流式分析。
- (可选) PI 或 7-AAD 可以用于流式分析中排除死细胞。
- (可选) 死细胞清除试剂盒用于死细胞的清除。
- (可选) 预分离过滤器去除细胞团块。

[步骤]

一、样本准备

在处理抗凝外周血或白膜层时,应使用密度梯度离心法分离外周血单个核细胞(PBMC)。

▲注:在密度梯度分离后除去血小板,将细胞重悬于缓冲液中,在 200×g 下 20°C 离心 10-15 分钟。

小心抽吸上清。重复洗涤步骤。

当处理组织时,使用组织解离器制备单细胞悬浮液。

▲注: 死细胞可能与磁珠非特异性结合。为了去除死细胞,我们建议使用密度梯度离心或死细胞去除 试剂盒。



二、磁珠标记

▲ 快速工作,保持细胞低温,并使用预冷溶液,可以减少细胞的非特异性标记。

▲ 下面给出的磁珠标记规模为 10⁷ 个细胞总量。当处理少于 10⁷ 个细胞时,使用与指示相同的试剂体积。当处理较高的细胞数时,相应地扩大所有试剂体积和总体积(例如,对于 2×10⁷ 总细胞,使用所有指示试剂体积和总体积的两倍体积)。

▲ 为了获得最佳性能,在磁标记之前获得单细胞悬浮液是很重要的。将细胞通过 30 µm 尼龙网,去 除可能堵塞分选柱的细胞团块。使用前用缓冲液湿润过滤器。

▲ 在冰上工作可能需要增加孵育时间。较高的温度和/或较长的孵育时间可能导致非特异性细胞标记。

- 1. 细胞计数。
- 2.300×g离心10分钟。去除上清。
- 3. 每 10⁷ 个细胞总量使用 80 µL 缓冲液重悬。
- 4. 每 10⁷ 个细胞总量添加 20 µL CD56 磁珠。
- 5. 混匀, 2-8℃ 孵育 15 分钟。
- 6. 每10⁷个细胞加入1-2mL缓冲液洗涤细胞,300×g离心10分钟,去上清。
- 7. 用 500 µL 缓冲液重悬最多 10⁸个细胞。
- ▲ 注: 细胞数量增多需相应地增加缓冲液的体积。
- 8. 进行细胞分选步骤。

三、细胞分选

▲ 根据总细胞数和 CD56+细胞数选择合适的分选柱和分选器。



▲ 始终等到分选柱储液器排空后再进行下一步操作。

xM 或 xL 分选柱进行细胞分选

1. 将分选柱置于相对应的分选器中。

2. 用适当体积的缓冲液润洗分选柱:

xM: 500 μL xL: 3 mL

3. 将细胞悬液转移至分选柱中。收集流出的未标记细胞。

4. 加适量缓冲液洗脱,待液体全部流尽,再加入适量缓冲液,一共洗3次。收集总流出物和第三步流

出物混合。

xM: 3×500 μL xL: 3×3 mL

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。

xL: 5 mL

xM:1mL