

CD4+效应 T细胞分选试剂盒，人(92-01-0269)

[组分] 1 mL CD4+效应 T 细胞抗体混合物，人：偶联 CD8、CD14、CD15、CD16、CD19、CD34、CD36、CD45RA、CD56、CD123、CD235a（糖原 A）、TCR γ/δ 和 APC 偶联 CD197（CCR7）的单克隆抗体的生物素混合物。

2 mL CD4+效应 T 细胞微珠混合物：与单克隆抗体和抗 APC 抗体偶联的磁珠。

[规格] 可分选 10^9 总细胞数，总计 100 次分选。

[保存形式] 所有组分均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°C 条件下避光保存，请勿冷冻。有效期见试剂外标签。

[试剂和设备]

- 缓冲液：含有 pH7.2、0.5%BSA 和 2mM EDTA 的溶液。
- 选择合适的分选柱和分选器，也可以使用自动分选器进行操作。
- (可选) 预分离过滤器用于去除细胞团块。
- (可选)用于流式细胞术分析的荧光标记抗体。
- (可选)碘化丙啶溶液或 7-AAD 用于流式细胞术排除死亡细胞。

[1.样本制备]

使用标准方法从淋巴器官、非淋巴组织或外周血中制备单细胞悬浮液。

▲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. 磁性标记非 CD4+T 细胞]

▲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 10^7 个细胞。少于 10^7 个细胞时，请使用标示的相同体积。当处理更多的细胞时，相应地放大所有试剂体积（例如，对于 2×10^7 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。

1. 细胞计数。
2. 淋巴细胞离心，300g，10min，去除上清。
3. 每 10^7 细胞，用 40 μ L 缓冲液重悬。
4. 每 10^7 细胞，用 10 μ L CD4+效应 T 细胞抗体混合物混匀。
5. 4°C冰箱避光孵育 10min（如果是在冰上孵育，需要增加孵育时间；如果是常温孵育，会增加非特异结合）。
6. 每 10^7 细胞加入 1-2ml 缓冲液洗涤细胞，300×g 离心 10 分钟。完全吸去上清液。
7. 每 10^7 细胞，用 80 μ L 缓冲液重悬。
8. 每 10^7 细胞，加入 20 μ L CD4+效应 T 细胞磁珠混合物。
9. 混合均匀，在冰箱(2-8°C)中孵育 15 分钟。
10. (可选)加入染色抗体，在冰箱(2-8°C)避光孵育 5 分钟。
11. 每 10^7 细胞加入 1-2ml 缓冲液洗涤细胞，300×g 离心 10 分钟。完全吸去上清液。
12. 加 500 μ L 缓冲液重悬细胞。

[3. 磁性分选]

1. 将 LD 分选柱放置在分选器的磁场中。
2. 将分选柱中加入 2ml 缓冲液，充分湿润分选柱。
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 2ml 缓冲液，待液体全部流尽，再加入适量缓冲液，一共洗 2 次。收集总流出物，这就是未标记的富含效应 CD4+T 细胞部分。