



Precision BioMedicals Co.,Ltd.

金准生物医药科技(天津)有限公司



小鼠 CD117(c-Kit)⁺细胞分选试剂盒

ImunoSepTM Mouse CD117(c-Kit)⁺ Cell Positive Selection Kit

货 号:	721705	50 次
	721710	100 次
	721720	200 次

储 存: 2-8°C。避免冷冻。

有 效 期: 详见试剂瓶。

注意事项: 为保证分选的细胞不被细菌污染, 请在生物安全柜中执行所有细胞分选步骤。

产品介绍

小鼠 CD117(c-Kit)⁺ 细胞分选试剂盒用于阳性分选小鼠骨髓中的 CD117(c-Kit)⁺ 细胞, 其利用生物素化抗体标记 CD117(c-Kit)⁺ 细胞, 再用 Anti-Biotin 超顺磁纳米微珠结合被标记的 CD117(c-Kit)⁺ 细胞; 当细胞悬液置于磁场中时, 被磁珠结合的 CD117(c-Kit)⁺ 细胞滞留在磁场中, 而非目的细胞悬浮在溶液中保持游离, 从而将小鼠脾脏或淋巴结中的 CD117(c-Kit)⁺ 细胞分选出来。

分选后的细胞, 可以利用小鼠 CD117 单克隆抗体流式分析检测验证分选后细胞的纯度。

成 分

1. ImunoSepTM 小鼠 CD117 (c-Kit)⁺ 细胞分选试剂 A:

20 μL/次; 储存在 2-8°C。

2. ImunoSepTM 小鼠 CD117 (c-Kit)⁺ 细胞分选试剂 B:

20 μL/次; 储存在 2-8°C。

使用剂量: 在 100 μL 体系中, 分别使用分选试剂 A (20

μL/次) 和分选试剂 B (20 μL/次) 标记 1×10^7 细胞。如果细胞数量不足 1×10^7 细胞, 使用试剂量请按照一次分选所使用的试剂量标记细胞, 进行细胞分选。

相关产品

小鼠 CD117 单克隆抗体, PE (e.g.12-1171 eBioscience)

小鼠造血干细胞, FITC (e.g.22-7770 eBioscience)

实验步骤

以下实验方法是用于阳性分选试剂盒分选目的细胞的一般实验步骤。在阳性细胞分选中, 用分选试剂 A 标记目的细胞, 再用分选试剂 B 结合被标记的细胞。当细胞悬液置于磁场中时, 被标记的目的细胞滞留在磁场中, 而非目的细胞悬浮在溶液中保持游离, 可通过倾倒去除。

需要另外准备的试剂和耗材

- 1) ImunoSepTM Buffer (500 mL) #604050。
- 2) 分选磁极 #602005。
- 3) 流式管 (12×75 mm, 5 mL) #352058。
- 4) 离心管 (15 mL)。

警 告

分选磁极可产生强磁场。远离心脏起搏器、信用卡、磁性 ID 卡、手表、电脑显示器和硬盘等电子设备, 以防损坏仪器设备。

A. 细胞准备

1. 除非另有说明, 分选试剂盒优化用于分选小鼠单细胞悬液中的目的细胞。
2. 对于小鼠骨髓细胞, 建议使用 40 μm 细胞过滤网, 过滤单细胞悬液去除碎屑或细胞组织团块, 以获得最佳试剂盒分选性能。
3. 建议使用 ImunoSepTM Buffer (含 EDTA)。

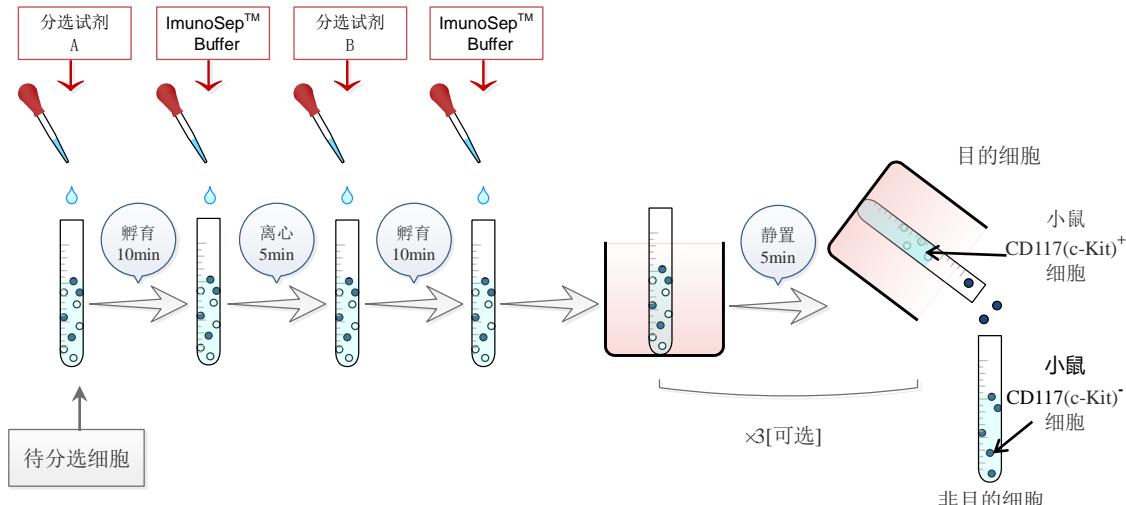
仅供研究使用, 不可用于治疗或诊断。

- 1 -



B. 细胞分离

实验流程：

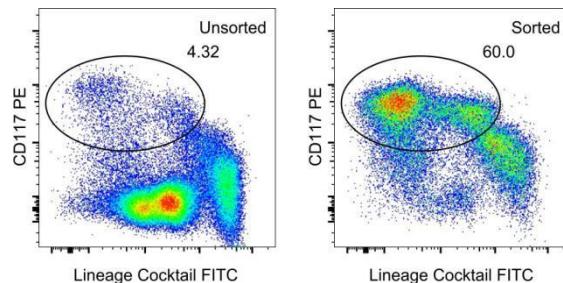


- 用适当体积的 ImunoSep™ Buffer 重悬细胞，调整细胞浓度至 $1 \times 10^8/\text{mL}$ (每 $100\mu\text{L}$ 细胞悬液中含 1×10^7 细胞)，制备单细胞悬液。
注意：细胞必须是单细胞悬液。如有必要，进行涡旋振荡或用移液管移除团块，然后再继续细胞分选。
- 在 $12 \times 75\text{ mm}$, 5 mL 流式管中放置所需数量的细胞，但不超过 2×10^8 细胞。
- 每 $100\text{ }\mu\text{L}$ 细胞悬液添加 $20\text{ }\mu\text{L}$ 分选试剂 A。通过涡旋仪混匀或利用 1 mL Tip 吹打 5 次混匀。在室温下孵育 10 分钟。
- 加入 ImunoSep™ Buffer 至 4 mL ，洗涤细胞，然后在室温下以 $300\times g$ 离心 5 分钟。
- 弃去上清液，用 ImunoSep™ Buffer 重悬细胞至其初始体积。
- 每 $100\text{ }\mu\text{L}$ 细胞添加 $20\text{ }\mu\text{L}$ 分选试剂 B，利用 1 mL Tip 吹打 5 次或涡旋仪震荡混匀。在室温下孵育 10 分钟。
注意：分选试剂 B 在添加到细胞悬液前，必须用 1 mL Tip 混合均匀，以确保最佳性能。
- 添加 ImunoSep™ Buffer 至 2.5 mL 。用 1 mL Tip 吹打 3 次混合均匀，请勿涡旋混匀。
- 将盛有细胞悬液的 5 mL 流式管插入磁极中，使流式管底部通过磁极底部孔道，直至接触到工作台面。在室温条件下静置 5 分钟。
- 保持流式管在磁极中，将磁极和流式管一同拿起，迅速将

含有未结合的 $\text{CD117}(\text{c-Kit})^-$ 细胞上清液倒入 15 mL 无菌离心管中。流式管倒置时长不可超过 2 秒，随即将其恢复到直立位置。

- 注意：请勿晃动或摇动磁极中倒置的流式管，以免降低分选细胞的纯度。
- 从磁极中取出含有结合 $\text{CD117}(\text{c-Kit})^+$ 细胞的流式管，再重复步骤 7 至 9，共洗涤 3 次。
 - 从磁极中取出含有 $\text{CD117}(\text{c-Kit})^+$ 细胞的流式管，再向其中加入 1 mL ImunoSep™ Buffer。通过吸取 ImunoSep™ Buffer 来清洗管壁上的 $\text{CD117}(\text{c-Kit})^+$ 细胞。分选所得的 $\text{CD117}(\text{c-Kit})^+$ 细胞可供下游实验使用。

分选细胞流式检测报告



小鼠 $\text{CD117}(\text{c-Kit})^+$ 细胞分选试剂盒分离小鼠骨髓中的 $\text{CD117}(\text{c-Kit})^+$ 细胞。利用 FITC 标记的小鼠 CD3 单克隆抗体标记细胞，对分选前（左）或分选后（右）的细胞进行流式分析。