

Anti-human CD34 Nanobeads

Catalog PH034

For processing 2×10^8 cells (PH034S)
For processing 1×10^9 cells (PH034M)
For processing 2×10^9 cells (PH034L)

#Version 26.03



Immuno-X™

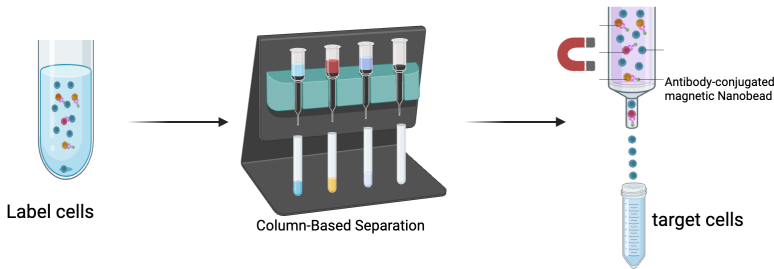
Eynos LifeScience co., Ltd
Make Research Easier

产品简介

CD34（又称 gp105-120）是一种 I 型单体唾液黏蛋白样糖磷蛋白，分子量约为 105-120 kD。该分子选择性表达于大多数造血干/祖细胞、骨髓基质细胞、毛细血管内皮细胞、胚胎成纤维细胞及部分神经组织中，是鉴定人类造血干/祖细胞的常用标志物。根据对酶切消化的敏感性差异，CD34 可分为四个表位组。CD34 通过与 L-选择素及 E-选择素配体结合，介导细胞黏附与淋巴细胞归巢。

本产品采用 anti-human CD34 抗体直接偶联纳米磁珠，可与样本中 CD34+ 细胞特异性结合。在**有柱分选**的磁场中，CD34+细胞会被吸附在分选柱中，其他细胞随重力流出，从而实现 CD34+细胞分选或者去除。分选得到的细胞可直接应用于流式细胞检测、DNA/RNA 提取及后续细胞功能实验等下游研究。

- 纯度最高可达 97%
- 阳选和去除的高效平衡



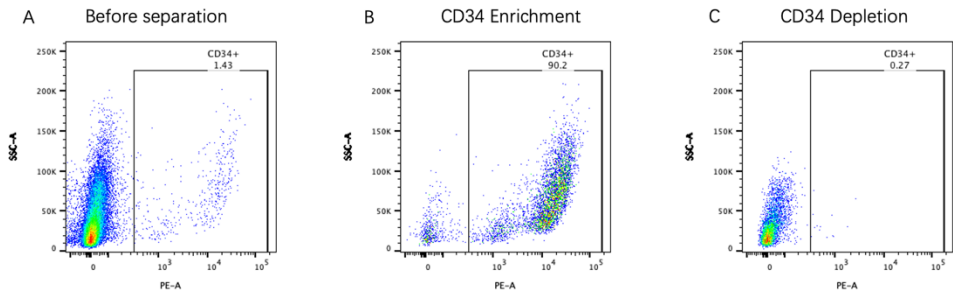
试剂盒组分

产品名称	存储条件	缓冲液成分	功能
Anti-human CD34 Nanobeads	4°C 保存，避免冷冻	PBS, 0.1% BSA	特异性识别并结合 CD34 ⁺ 细胞， 通过有柱磁分选获得/去除 CD34 ⁺ 细胞

设备和试剂要求

缓冲液：FACS Buffer (1 x PBS+0.02% EDTA+2% FBS); 耗材：70 μm 无菌尼龙滤网，分选柱；仪器：离心机，磁力架 M1/M8 或者磁力架 L1/L4

数据展示(PBMC)



如图：采用 anti-human CD34 nanobeads 产品(#PH034)分离 PBMC 中的 CD34+细胞。分选前后的细胞用 PE anti-human CD34 抗体标记后进行流式细胞仪分析。（A）分选前 PBMC 中 CD34⁺细胞比例约为 1.43%。（B-C）进行细胞分选后，CD34+纯度为 90.2%，剩余流穿液中，CD34⁺细胞比例仅为 0.27%。

有柱磁珠分选操作步骤

步骤	操作说明	简易操作方法
1	分离 PBMC 细胞，制备单细胞悬液，并进行细胞计数 <i>Note: 推荐细胞采用 AO/PI 染色后进行计数；细胞可以采用 400 g 离心 5 min</i>	制备样本
2	采用 400 μL FACS buffer 重悬细胞，制备单细胞悬液至指定浓度 1×10^8 cells/mL <i>Note: 如细胞总数为 1×10^8 cells，则细胞重悬至 400 μL 体积，后续试剂加 100 μL 即可</i>	1×10^8 cells/400 μL
3	加入 100 μL 的 anti-human CD34 Nanobeads 至样品中，并轻轻混匀 <i>Note: 本步骤混匀可以采用移液器轻轻吹匀 2-3 下</i>	100 μL/ 1×10^8 cells
4	磁珠和细胞在 4°C 孵育 30min	4°C 孵育 30 min
5	加入 5 倍体积 FACS Buffer 到细胞中，400×g 离心 5 分钟后，去除上清	洗涤细胞
6	将细胞重悬于缓冲液中 <i>Note: 若细胞总数小于 1×10^8，则采用 500 μL FACS buffer； 若细胞总数大于 1×10^8，需按比例放大缓冲液体积</i>	重悬细胞
7	将分选柱放入对应磁力分选器磁场中，用 FACS Buffer 润洗分选柱 <i>Note: S 分选柱加入 0.5 mL；L 分选柱加入 3 mL</i>	润洗分选柱
8	将细胞悬液加入至分选柱中，非目的细胞（CD34-细胞）随重力流出，CD34+保留在分选柱中 <i>Note: 收集步骤 8-9 的流穿液即可获得 CD34 去除的细胞</i>	上样
9	加入 FACS Buffer 洗涤柱子 3 次 <i>Note: 待柱内液体完全流空后再加下一次；S 分选柱加入 0.5 mL；L 分选柱加入 3 mL</i>	洗涤
10	向柱内加入 FACS Buffer，从磁极上取下分选柱，用配套柱塞快速、用力推压，洗脱磁性标记的阳性细胞 <i>Note: S 分选柱加入 1 mL；L 分选柱加入 3 mL</i>	收集目的细胞
11	（可选）在部分样本中，CD34+细胞比例较低时，可以更换新的分选柱，重复步骤 7-10，可以得到更纯的细胞	进一步纯化

温馨提示

- 采用 FACS Buffer 而不是 PBS 进行操作，能够提高细胞得率和活率
- 确保 FACS Buffer 渗透压稳定，免疫细胞较为敏感
- 确保每一步无菌操作，谨防污染

表 1：分选柱载量参考表

分选柱	标记细胞数量	总细胞数量	磁极	平衡液体积	洗涤液体积
M 分选柱	$<1 \times 10^7$ cells	$<2 \times 10^8$ cells	磁极 M1/M8	500 μL	3 x 500 μL
L 分选柱	$<1 \times 10^8$ cells	$<2 \times 10^9$ cells	磁极 L1/L4	3 mL	3 x 3 mL