

## 血液基因组DNA提取试剂盒(0.01~1mL) Blood Genomic DNA Mini Kit (0.01~1mL)

本产品常温运输; 保存于室温, 其中 **Proteinase K 溶液** 保存于 4℃, 保质期 12 个月。

### 货号规格

YY201	50 次
YY201L	250 次

### 产品内容

组分名称	YY201	YY201L
细胞裂解液 Buffer DCL	12mL	60mL
结合液 Buffer DB	12mL	60mL
漂洗液1 Buffer DW1	25mL	125mL
漂洗液2 Buffer DW2	50mL	250mL
洗脱液 Buffer DE	5mL	25mL
吸附柱 Spin Columns DC	50 个	250 个
收集管 Collection Tube	50 个	250 个
Proteinase K 溶液	1mL	1mL × 5

### 产品简介

本试剂盒采用硅胶膜纯化技术提取 DNA, 适用样本包括新鲜全血、冻存全血(经抗凝处理)及细胞样本。处理样本量为 0.01~1mL 全血, 提取产物为样本总 DNA, 包括基因组 DNA, 线粒体 DNA 及病毒 DNA。实验操作简便, 提取得到的 DNA 纯度高, 可最大限度去除蛋白、色素、脂类及其他抑制性杂质污染, 后续可直接用于 PCR、荧光定量 PCR、酶切和 Southern Blot 等实验。

### 自备试剂

PBS

### 准备工作及注意事项

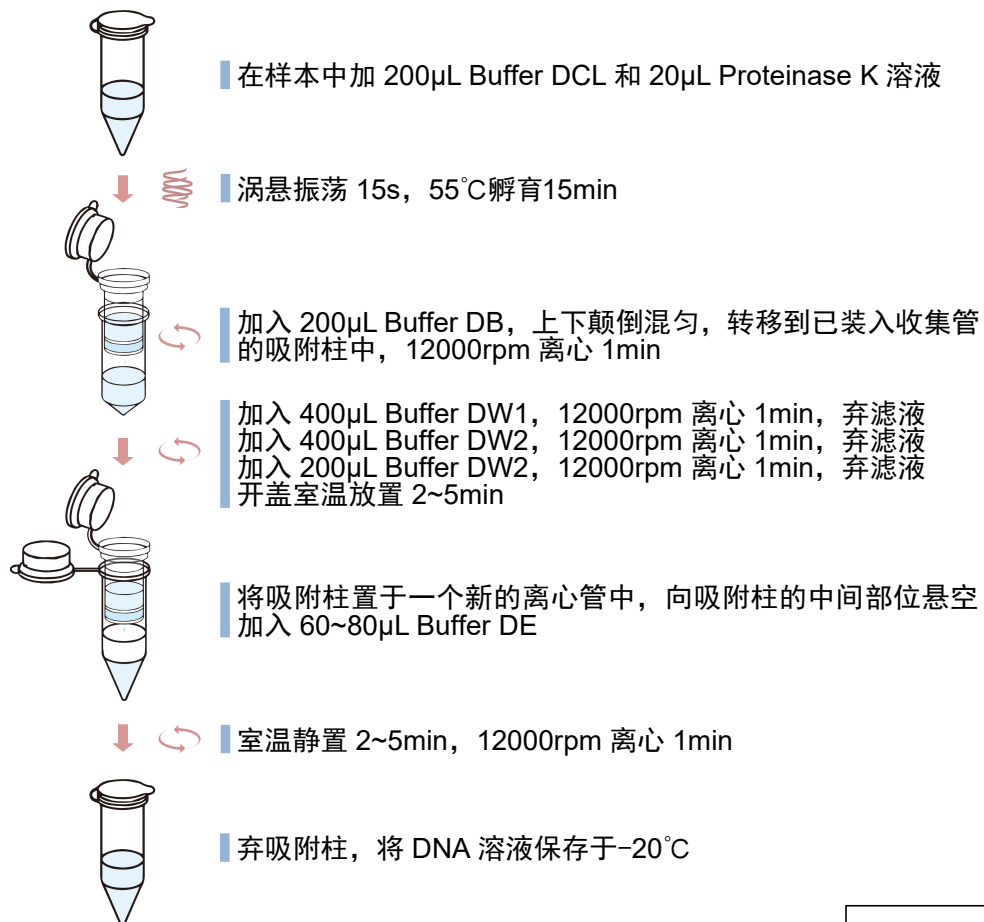
- 使用前请先检查 **Buffer DCL** 及 **Buffer DW1** 是否出现结晶或沉淀, 如若出现, 可置于 37℃ 重新溶解, 混匀后使用;
- 漂洗液中已预加乙醇, 无需额外添加;
- 样品应避免反复冻融, 否则会降低提取效率, 并导致提取的 DNA 片段较小;
- 所有操作步骤, 均在室温(15~25℃)条件下进行。

### 操作步骤

- 样本处理
  - ① 当样本体积为 200μL 时, 可直接进行下一步实验;
  - ② 当样本体积不足 200μL 时, 可加入 PBS 补足至 200μL, 再进行下一步实验。
- 依次向上述处理后的溶液中加入 200μL **Buffer DCL** 和 20μL **Proteinase K 溶液**(请勿将 **Proteinase K 溶液** 与 **Buffer DCL** 预混), 涡悬振荡 15s, 然后快速离心(仅需将管壁残留离心下来即可);
- 55℃ 孵育 15min, 其间请颠倒混匀数次, 溶液中应无沉淀;

- 注：若孵育后仍有沉淀，说明样本裂解不充分（可能会影响 DNA 得率和纯度），请涡悬振荡 5~10s，然后快速离心（仅需将管壁残留离心下来即可），55°C 孵育 5~10min 直至沉淀消失。
4. 向上述溶液中加入 200μL Buffer DB，上下颠倒混匀，此时可能会产生絮状沉淀，为正常现象；
  5. 将上述混合液转移到已装入收集管的吸附柱中，12000rpm（约 13400g）离心 1min，弃滤液，将吸附柱放回收集管中；
  6. 向吸附柱中加入 400μL Buffer DW1，12000rpm（约 13400g）离心 1min，弃滤液，将吸附柱放回收集管中；
  7. 向吸附柱中加入 400μL Buffer DW2，12000rpm（约 13400g）离心 1min，弃滤液，将吸附柱放回收集管中；
  8. 向吸附柱中加入 200μL Buffer DW2，12000rpm（约 13400g）离心 2min，弃滤液，开盖室温放置 2~5min，以确保彻底去除漂洗液中残留的乙醇，乙醇的残留会影响后续的酶促反应（酶切、PCR 等）；
  9. 将吸附柱置于一个新的离心管（自备）中，向吸附柱的中间部位悬空加入 60~80μL Buffer DE，室温（15~25°C）静置 2~5min，12000rpm（约 13400g）离心 1min，弃吸附柱，离心管中即为 DNA 溶液，请保存于-20°C。
- 注：① 若要提高 DNA 浓度，可将第一次洗脱所得溶液重新悬空滴加至吸附柱中进行第二次洗脱；  
② 如果下游实验对 pH 值或 EDTA 敏感，可用灭菌水进行洗脱；  
③ 若使用灭菌水或其他洗脱液，应保证其 PH 值在 7.0~8.5 之间。

## 流程示意图



版本号：20E25