

DL 2000 DNA Marker

产品介绍

DL 2000 DNA Marker 是由 7 条线状双链 DNA 条带组成，适用于琼脂糖凝胶电泳中 DNA 条带的分析，不建议用于 Acrylamide 凝胶电泳。本产品为即用型产品，已含有 1× Loading Buffer，可根据实验需要，直接上样电泳，使用方便，电泳图像清晰。其中 2000 bp 条带显示为亮带。

产品含有三种染料（青色、蓝色和黄色染料），电泳时可通过颜色变化判断电泳的迁移速率，青色染料在 1% 的琼脂糖凝胶中与 3~5 kb 的迁移速率相同，蓝色染料在 1% 的琼脂糖凝胶中约与 1 kb 的迁移速率相同，黄色染料的迁移速度约与 50 bp 条带的迁移速率相同，肉眼可直接观察电泳进度，使用方便且电泳图像清晰。

应用范围

核酸电泳

产品货号

DL2030

储运条件

融化后于 4℃ 保存，-20℃ 永久保存，避免反复冻融，有效期见外包装；冰袋运输。

产品特点

条带清晰：条带清晰明亮，背景低；

指示准确：分离效果明显，条带指示精准。

产品组分

组分	DL2030 (100 T)
DL 2000 DNA Marker	0.5 mL (90 µg/mL)

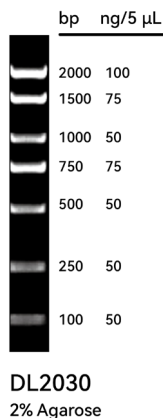
产品参数

缓冲液：推荐使用 1× TAE 电泳缓冲液

凝胶琼脂糖浓度：推荐 2%~3%

条带组成：100 bp, 250 bp, 500 bp, 750 bp, 1000 bp, 1500 bp, 2000 bp

条带图谱：



注意事项

1. 使用时彻底化冻混匀。
2. 请及时更换电泳缓冲液并使用新制的凝胶，以免影响电泳结果。
3. 本产品仅限于科研，不得用于临床诊断或治疗，不得用于食品或药品，不得存放于普通住宅内。
4. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

自备材料

1. 耗材
锥形瓶
2. 试剂
(1) 核酸染料 (2) 琼脂糖 (3) 电泳缓冲液，TAE
3. 仪器
(1) 电泳槽 (2) 电泳仪 (3) 微波炉

操作步骤

1. 可搭配 UE S2009 GelstainRed™/S2019 Super GelBlue™ 进行电泳，电泳时的加样孔孔宽小于 6 mm 时，取 1-5 µL 加入琼脂糖凝胶的加样孔中，进行电泳；如果加样孔较宽，可以适当增加上样量。

注：上样量可以根据实际情况进行调整，推荐范围 1-5 µL，获取条带清晰、美观的 DNA 电泳图。

2. 建议电泳条件为 2~3% 琼脂糖凝胶，电压 4~10 V/cm 电泳槽正负极距离。
3. 通过 GelstainRed™/Super GelBlue™ 或其他染料进行染色，观察电泳条带。

FAQ

1. 关于琼脂糖凝胶浓度选择建议：

凝胶浓度对 DNA 片段分离性能及条带清晰度影响很大，一般较短小的片段需要使用较高浓度的琼脂糖，较大的片段使用较低浓度的琼脂糖。另外需要注意，琼脂糖凝胶在加热融化过程中会蒸发掉大量水分，导致体积严重不准。一般改进方法是在加入 TAE 后，凭经验再加入一定量的纯水（一般建议加 TAE 体积的三分之一左右），然后加热熔胶。如果有必要，胶充分融化后，还要再适当补水。

2. 关于电泳条带分离不理想问题：

(1) 电泳距离太短

电泳距离很短时，很密集的 DNA 条带无法充分分离。

(2) 胶浓度不合适

使用较高的凝胶浓度，有利于改进小片段 DNA 电泳分离效果。相对应，使用较低的凝胶浓度，有利于大片段 DNA 电泳分离。

(3) 样品上样量太多

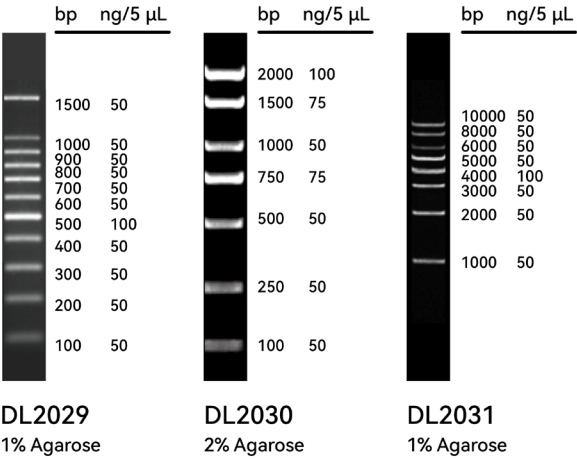
当 DNA 上样量太多时，条带变粗，同时也会导致核酸染料不足，而发生拖带，一般还伴有电泳速度变快的现象。

3. 拍照太亮或太暗：

样品与 DNA marker 之间在浓度差异非常大（如差异大于 20 倍）的时候，拍照时无法同时兼顾亮带和弱带，导致拍照结果不好。

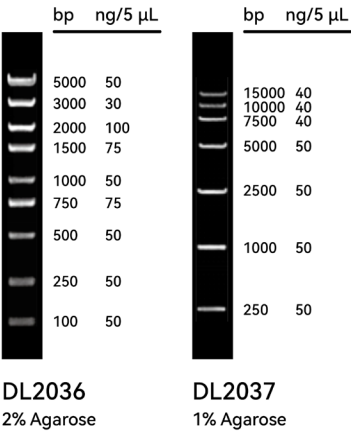
同系列产品

常规款 DNA Marker



相关联产品

产品货号	产品名称
S2009	GelstainRed™核酸染料，10,000× in water
S2019	Super GelBlue™核酸染料，10,000× in water
S2005	Super Page GelstainRed™核酸染料，10,000× in water
S2006	6×GelstainRed™Prestain上样缓冲液
S2025	3×GelstainRed™Prestain上样缓冲液升级款
A2015	琼脂糖
DZ8039	TAE缓冲液，50×
DD1XTAE500	TAE pH 8.0缓冲液（1×



Gelred 胶专用 DNA Marker

