# 产品介绍:

**尼氏染色液(甲基紫法)**

神经元细胞体包括一个具有皱褶核膜的大细胞核、稀疏的染色质和一个明显的核仁。在细胞体中细胞质是尼氏颗粒，即能够代表粗面内质网并在很多神经元中产生特异的斑点状嗜碱性表现的嗜碱性颗粒。尼氏颗粒可以用很多染色来显示如中性红、亚甲基蓝、甲苯胺蓝和甲基紫等。染色的变异、pH 和分化的时间使一些染色既可以仅突出尼氏物质，也可以显示神经元的细胞核和神经胶质。尼氏体(Nissl body)或称尼氏小体是分布于神经细胞胞质内的三角形或椭圆形小块状物质，能被碱性染料如硫堇、亚甲蓝、甲苯胺蓝和焦油紫等染料染成 紫蓝色。各种神经细胞内都含有尼氏体，但其形状、数量、分布位置常常不同。尼氏体也存在于树突中，但不在于轴突和包体的轴丘。尼氏体会因为生理状态的变化而变化，尼氏体是 神经元内合成蛋白质合成的重要部位，当神经元受到刺激后，包体内的尼氏体会明显减少。

尼氏染色试剂盒(Nissl Stain，甲基紫法)主要特点是操作简便、染色稳定、分

化时间短，适用范围广，可以用于石蜡组织切片的尼氏物质、神经元等的染色，尼氏体的存 在和消失是神经细胞是否受损的重要指标，当发生脑炎、脑缺血、轴突反应等情况时，尼氏 体会发生溶解甚至消失。

# 产品组成：

试剂(A): 甲基紫染色液

2×50ml 50ml

RT 避 光

试剂(B): Nissl Differentiation 50ml RT

# 自备材料：

1、中性福尔马林溶液

2、显微镜

3、蒸馏水

**参考操作**(仅供参考)**：**

1、 固定: 可采用乙醇、Carnoy 固定液或中性福尔马林溶液。

2、 组织切片: 石蜡切片 7~10μm 或 25μm(见注意事项 4)。

3、 切片脱蜡入水。

4、 用甲基紫染色液 涂片，染色 10~20min。

5、 蒸馏水冲洗。

6、 用 Nissl Differentiation 分化 4~8s，直到大部分染色被消除。

7、 直接经无水乙醇至二甲苯，显微镜下观察。

8、 如果有必要，重复步骤 6 和 7。重复时，给予少量 Nissol Differentiation 分化。

9、 在二甲苯中充分冲洗。加拿大香脂或 DPX 封片。

# 染色结果：

尼氏物质或尼氏小体神经元

细胞核

紫黑蓝色淡紫蓝色紫蓝色

# 注意事项：

1、尼氏体离体后容易溶解，所以组织取出后应立即固定，否则难以着色。

2、组织固定起着非常重要的作用，固定可采用乙醇、Carnoy 固定液或中性福尔马林溶液。

3、本染色液对石蜡组织切片的尼氏染色效果较好。

4、如果要证实尼氏物质的存在，那么染色后必须要用 Nissol Differentiation 分化。

5、石蜡切片厚度 7～10µm 或 25µm(皮质神经元密度的评估要用 25µm 厚的切片)。

6、染色后的标本务必避光保存，否则容易褪色。

7、为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

**有效期：** 6 个月有效。