溶液中,在20℃160000g条件下离心72小时。

收集含有 DNA 区带的部分,装入透析袋里,用 10mM EDTA 和 100mM Tris-HCl pH 8.0 缓冲液透析。

(四) 冷酚法

将离心收集的细胞悬浮于 pH 7.4 的 0.15M 氯化钠和 0.1M EDTA 中。加 1 毫克/毫升的蛋白酶K (pronaseK),再加 20% 的 SDS,使最终浓度为 0.3%,在 37 $^{\circ}$ C 保温 16 小时。加等体积的重蒸酚,抽提三次。用十分之一浓度的 SSC 透析水相三到五次。

(五) 折叠染色体的提取法

大肠杆菌细胞在4℃下离心收集之后。0℃下悬浮于 0.5 毫升 pH 8.2 缓冲液 (10mM Tris-HCl、0.1 MNaCl 和 20%蔗糖溶液)中。

加入溶菌酶 (0.1 毫升含有 4 毫克/毫升溶菌酶、0.12M Tris-HCl, pH7.2 和 0.05M EDTA),在冰上放置 40 秒。 紧接着加入 0.5 毫升 1% Brij-58、0.4% 脱氧胆酸盐、0.01 M EDTA 和 10mM 精眯 HCl 溶液。细胞在 10℃下处理三

分钟被溶解。

溶解的细胞用 12-60% 蔗糖梯度(含有 0.01M Tris-HCl、pH 8.21mM 二巯基乙醇,1mM EDTA 和 5mM MgCl₂),在 4% 下以 9000g 离心 17 分钟,离心管中出现三条带(上、中、下),用吸管吸出离心管中间出现一条乳白色的带,这部份就是折叠的染色体 DNA。需要立即进行实验,否则大约 30 分钟后它就会失去折叠的特性。

上述几个方法是分离制备 DNA 比较常用的方法。除此之外,还有酸酚提取法,碱变性制备法等都是根据 DNA 的性质分离制备的。因此,在应用上可以依据实验本身客观条件不同选择使用。

参考文献

- [1] Clowes, R. C., 1972. Bacteriological Reviews, 36: 361-405.
- [2] Chlsson, R., Hentschel, C. C., Williams, J. G., 1978. Nucleic Acid Research, 5: 383—590.
- [3] Ueintraub, H. and Holtzer, H., 1972. Journal of Molecular Biology, 66: 13-35.

一种识别人类迟复制的中期 X 染色体的简易方法

李 麓 芸 戴和平 夏家辉

(湖南医学院第一附属医院妇产科) (湖南医学院医学遗传研究室)

正常人体细胞的染色体为 46条,23 对,其中 22 对是男女共同的,称为常染色体,另一对男女有别,称为性染色体,男性是 XY,女性是 XX。Y染色体上有男性决定因子,一般来说,有Y就能形成睾丸。女性有两个 X,1961年 Lyon 提出"单个 X 活动假说",认为女性的两条 X 染色体,在代谢型细胞中,一条有活性;另一条活性低。这条活性低的 X 染色体,在间期核中呈异固缩状态而形成 X 小体。如果某一个体缺少一个 X 染色体,则核型为 45 XO,其卵巢不

发育而呈条索状,并表现出多种的临床症状。有的个体中,X也可增多,可多到3—5个,但也只有一条X具有活性,其它各条活性低,故可形成2—4个X小体,这种人常伴有智力发育障碍等一系列临床表现,但并没有女性化更强的表现。因此,我们检查这种活性低的X染色体就可帮助临床确诊。

1963 年 Schmid 用氚标记胸腺嘧啶放射自显影的方法,观察中期染色体的 DNA 复制情况,发现在正常女性的两条 X 染色体中,有一条

X染色体 DNA 复制较迟,而被大量标记,在正常男性中的 X 染色体没有这种迟复制的现象,因此认为,这条迟复制的 X 染色体就是在间期核中形成 X 小体的那条呈异固缩状态的 X 染色体。此后,在医学遗传学中应用这一方法来研究迟复制的中期 X 染色体,但由于放射自显影方法复杂,且需防护设备,难于推广应用。现在,我们参照 Kim. Mya^[1,2]等的方法,采用 BUDR-Giemsa 技术识别迟复制的中期 X 染色体,方法简便,效果满意,现将操作方法及基本原理介绍如下。

一、操作技术

- 1. 用常规方法配制含 20%小牛血清或 AB型人血清 RPMI 1640 培养基,每 100 亳升培养基中加 2%的 PHA 溶液 3—5 亳升,用 20 亳升的容量培养瓶分装 5 亳升培养基,置冰箱中保存。
- 2. 用万分之一分析天平 称取 BUDR 粉末 (瑞士 Fluk 产品)一毫克,置无菌青霉素瓶中, 在无菌室中加入无菌生理盐水 2 毫升,用黑布 避光置冰箱中保存。
- 3. 抽取待检者静脉血 2 毫升,分别加入培养瓶中,用 8 号针头每瓶滴 8—12 滴,轻轻摇匀置 37℃ 温箱中培养。
- 4. 收获细胞前 10 小时左右,每瓶加入 BUDR 溶液 0.1 毫升(即 10μg/ml),继续培养 6 小时左右后,加入秋水仙素 0.8 微克/毫升,继 续培养 4 小时左右。
- 5. 收集细胞,按常规方法作细胞学处理,用 冷玻片滴片,立即置 75—80℃ 烤箱中干燥,3 小时左右关闭烤箱,令其自然冷却。
- 6. 将玻片标本浸入已在水浴中升温至88℃的 1 M NaH₂PO₄ (临 用 前 用 Na OH 粉末调整 pH 至 8.0) 溶液中 20 分钟,取出后稍冷,用已加温至 37℃ 的蒸馏水漂洗两次,置 37℃ 晾干,用蒸馏水稀释的 Giemsa 染色液 (每 40 毫升蒸馏水中加 Giemsa 原液 5 毫升) 染色 20 分钟左

右,用自来水冲洗,置室温待干。

7. 在普通光学显微镜下观察可见迟复制的 X 染色体呈现明显的浅着色,如图 1 箭头所指。图 1 是一个外周血细胞的中期染色体图。 表示一个具有 47 条染色体,其核型为 47、XXY的个体的染色体图。

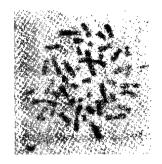


图 1 一个 47, XXY 个体的染色体核型, 箭头所指为迟复制的 X 染色体

二、迟复制 X 染色体浅染色的机理

中期染色体的两条姊妹染色单体各由一条 DNA 链所组成,而 DNA 是由四种单核苷酸 (其中包括胸腺嘧啶核苷酸)以不同的排列组合 形成联结而成的两条互补的多核苷酸链形成的 一种双螺旋结构。 当细胞在加有 BUDR 培养 液中进行分裂时,BUDR 能取代胸腺嘧啶核苷酸,渗入到新复制的 DNA 核苷酸链中。这样,当在细胞终止培养前10小时加入 BUDR 后,由于组成迟复制的那条 X 染色体的两条染色单体的 DNA 链的一条核苷酸链的胸腺嘧啶大部分被 BUDR 取代,而使该中期染色体出现了螺旋化降低的倾向,从而影响了与 Giemsa 染料的亲和力,因而着色浅。这样根据这条染色体与其它染色体所呈现的鲜明不同的颜色,就可以鉴定它为迟复制的 X 染色体。

参考文献

- [1] Kim. Mya, et al., 1975. Cytogenet. Cell Genet. 15: 363-371.
- [2] Seabright, M. ct al., 1978. Cytogenet. Cell Genet., 20: 150-154.