

实验技术与方法

人类外周血淋巴细胞微核测定方法的改进

祝庆蕃 傅淑莉

(河南医科大学病理解剖学教研室, 郑州)

微核试验是70年代由 Schmid 建立起来的一种检测体内染色体畸变的方法。此法简便、迅速、也较敏感。现广泛用于筛选化学致突变剂和辐射损伤的研究。微核试验一般多以小鼠骨髓为试验材料, 但也可以检测人类外周血淋巴细胞的微核。

关于人体外周血淋巴细胞微核测定的方法, 国内外报道多自静脉取血, 用明胶浓集细胞法, 甲基纤维素法或细胞培养方法^[1,2]。由于上

述诸方法操作复杂, 而且费时, 给测定带来不便。为此, 我们改进了采血和制片方法。经多年应用效果较好。鉴于尚未见文献报道, 现介绍如下, 并将食管癌病人外周血淋巴细胞微核测定结果作初步评价。

材料和方法

(一) 实验对象

1. 食管癌病人 34 名, 年龄 30—75 岁, 男性

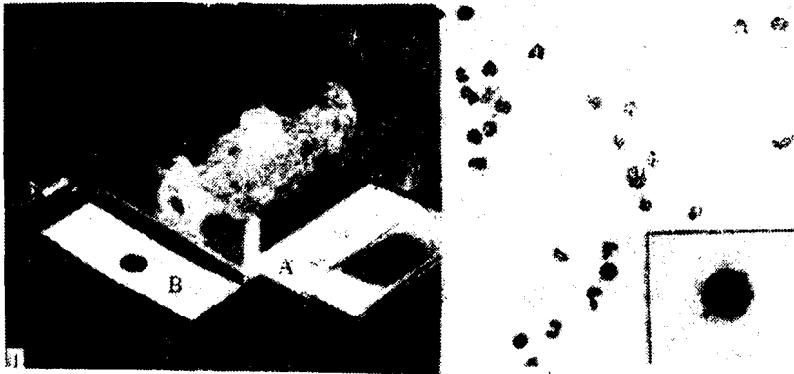


图1 细胞离心涂片器及其涂片

1. 细胞离心涂片器: A. 涂片器所制涂片及常规涂片; B. 滤纸及接头。2. 红细胞完全破坏消失, 涂片背景清晰, 白细胞结构保存良好, 右下角为淋巴细胞微核。

27 名, 女性 7 名。均经本教研室细胞学检查确诊为食管癌的初诊患者, 未经放疗、化疗或免疫抑制剂治疗。

2. 健康成人 34 名为对照组, 年龄 30—73 岁, 男性 24 名, 女性 10 名。最近均未接触过放射线或免疫抑制剂等。

(二) 实验方法

取耳垂血 2—3 滴加入盛有 1.5 ml Tris-

NH₄Cl 缓冲液¹⁾ (pH7.2) 小试管内混匀。置于

Zhu Qingfan et al.: An Improved Method for the Detection of the Micronuclei in Human Peripheral Blood Lymphocytes

本文于 1985 年 10 月 19 日收到。

1) Tris-氯化铵缓冲液: 0.17M 三羟甲基氨基甲烷 (Tris) 20.60 克/升; 0.16M NH₄Cl 8.30 克/升。

配制: 将 10 毫升 0.17 M Tris 加至 90 毫升 0.16 M NH₄Cl, 调节 pH 至 7.2。

37℃ 水浴 10 分钟左右,使红细胞溶解,而呈红色透明液体。将此细胞悬液滴入我们研制的细胞涂片离心机(郑州医疗器械厂生产)或简易离心涂片器^[6](图 1)。此器系借滤纸的毛细管作用将细胞悬液中液体吸收。过多的液体借离心作用而抛出。细胞成份集中并呈单层平铺于载玻片中央直径 1cm 的范围内。涂片用甲醇固定,以 1:9 的 Giemsa 液与磷酸缓冲液(pH6.4)染色 10 分钟左右,自来水冲洗干净,干后在油镜下计数 1,000 个有完整胞浆的淋巴细胞,观察其微核出现率。微核是游离于淋巴细胞胞浆中圆形或椭圆形小体,与主核不相连,其大小不超过主核的 1/3,染色性与主核一致。

结果与讨论

健康人外周血淋巴细胞出现微核的范围一般为 0—2‰^[1],亦可高达 3‰ 以上^[2,3]。本实验健康人微核范围为 0—3‰,说明我们采用的方法与自静脉抽血,用明胶浓集细胞等方法所获得的结果相同。我们用自己研制的细胞涂片离心机或简易离心涂片器制备涂片,使离心和涂片两个步骤一次完成,而且细胞集中,呈单层平铺于载玻片中央直径 1cm 范围内,有利于阅片。由于红细胞完全破坏而消失,涂片背景清晰,白细胞结构保存良好,虽片中除淋巴细胞外还有其他类型白细胞,但易于区分。本方法仅从耳垂取微量血液,避免了静脉抽血,受检者易

于接受。经多年应用,我们认为此法简捷,而且稳定可靠。

关于食管癌病人平均微核出现率,各家报道不一,如 0.22‰^[4]和 10.29‰。我们的材料为 2.88‰,与健康对照组(0.82‰)相比,有显著的统计学差异($P < 0.001$,表 1)。我们认为作为食管癌人群淋巴细胞微核出现率高于健康人群,这有一定的意义。但对食管癌的诊断则无明显的特异性。因为,健康人微核分布 95% 在 2‰ 以下,食管癌组分布范围虽较前者为大(0—9‰),但有半数也在 2‰ 以下,与健康人重叠。

表 1 食管癌组与对照组淋巴细胞微核出现率比较

| 组别 | 例数 | 淋巴细胞微核 | | |
|------|----|--------|----------|------------|
| | | 观察细胞数 | 微核细胞数(个) | 微核平均出现率(‰) |
| 食管癌组 | 34 | 34,000 | 98 | 2.88 |
| 对照组 | 34 | 34,000 | 28 | 0.82 |

$$t = 4.8 \quad P < 0.001$$

参 考 文 献

- [1] 杨家宽: 1981. 辐射防护, 1(2): 78—79.
- [2] 汤德平等: 1983. 工业卫生与职业病, 9(2): 107—108.
- [3] 王宗全等: 1981. 中华预防医学杂志, 15(3): 151—152.
- [4] 云南动物所等: 1978. 遗传学报, 5(2): 142—146.
- [5] Iskandar O.: 1979. *Stain Technology*, 54(4): 221—223.
- [6] Zhu Qingfan: 1986. *Journal of Tongji Medical University*, 6(4): 256—261.

恙螨染色体制备方法的探讨

王灵岚 王敦清

(福建医学院寄生虫学教研室, 福州)

近年来蝉螨细胞遗传学的研究发展较快,已有数百种蝉螨的染色体及其遗传特性见于文献资料。但是恙螨染色体的研究却非常罕见,迄今仅见 Shirai 等^[5]简要地报道了 3 种纤恙螨的染色体组型,这与恙螨的饲养和取材比较困

难有很大关系。我们在恙螨染色体研究方面获得了初步成功,现将我们研究的方法和经验略

Wang Linglan et al. Inquiry of Method for Chromosome Preparation of Chiggers

本文于 1986 年 3 月 20 日收到。