细胞生物学杂志

1982年

	小鼠品系	移植胚胎数			产仔数	
头验伏数		聚合的桑椹 胚或胚泡	对照 <b>桑</b> 椹 胚或胚泡	乔母致	黑 白 嵌合体	白色小鼠
1	昆明白♀×昆明白♂+昆明白♀×昆明白♂	10	0	1		6
2	昆明白♀× C57 黑♂+昆明白♀×昆明白♂	4	6 <b>*</b>	1	2	5
3	昆明白♀×昆明白♂+昆明白♀×昆明白♂	20	0	1		10
4	$C_{s7}$ 黑 $P \times C_{s7}$ 黑 $\sigma$ + 昆明白 $P \times$ 昆明白 $\sigma$	10	0	1	2	2
总数	200	44	6	4	4	23

表 2 移植胚胎的存活率

\* 因本次实验仅有 4 个聚合胚泡,不足以移至一只小鼠,故在一侧移植了来自白色小鼠的未经聚合的 胚泡 6 个。

#### 参考文献

- [1] Tarkowski, A. K. : 1961 Nature, Lond, 190: 857-60.
- [2] Tarkowski, A. K. : 1963 J. Natl, Cancer Inst Monograph, 11: 51-57.
- [3] Mintz, B.: 1964 b. J. Exp. Zool, 157: 85-100.
- [4] Mintz, B.: 1971 Allophenic mice of multi-embryo origin, Methods in Mammalian Embryology, W. H. Rreeman and Company San Franciso.
- [5] Mintz, B. Gearhart, J. D. et al. 1973 Dev. Biol. 31: 195-9.
- [6] Nicholson, G. L, Yanagimachi, R. et al.: 1975 J. Cell Biol. 66: 263-274.

# 一台自制的激光漂白荧光恢复测量装置\*

张孔华 孙伟利 张伯新

(中国科学院上海细胞生物学研究所)

细胞表面的蛋白质是能够侧向运动的,那 末,它的运动方式是扩散还是流动?如果是扩 散,它的扩散系数是多少?1974年蒲 慕 明 等 用光漂恢复法测出了视网膜视杆外节盘膜中视 紫红质的扩散系数<sup>[1]</sup>。同年,Peters 等 利用 荧光素能被光漂以及异硫氰基荧光素能与膜蛋 白结合的特点,测定了红细胞膜蛋白的扩散系 数<sup>[2]</sup>,从而扩大了光漂恢复技术的应用范围。 以后,Jacobson 等又改用了激光光源,改为激 光漂白恢复测定(fluorescence photobleaching recovery,简称 FPR)或称荧光漂白后恢 复测定 (flouorescence recovery after photobleaching 简称 FRAP)<sup>[3]</sup>;并在理论上进 行了分析<sup>[4]</sup>和探讨了激光可能引起的生物效应 <sup>[5]</sup>,使这一方法渐趋完善和可信,因此应用的 **人也逐渐增多。**但目前这种装置还没有商品出 售。我们根据以下原理完成了本装置\*\*。

#### 基本原理

FRAP方法的基本原理参见图 1。 先将 待测细胞的表面特定物质用荧光标记,洗去多 余的荧光物质。选择适当的激光束波长通过显 微镜聚焦在待测细胞表面的一个小区域上。光 电倍增管测出标记荧光的荧光强度,即原始荧 光,Fi。接着用强激光脉冲(光漂脉冲)在瞬 时,T<sub>B</sub>,内照射上述小区域以破坏其荧光。光漂 脉冲结束时该区域荧光强度降 为 F<sub>0</sub>,F<sub>0</sub>的大 小显然与漂白程度有关。测定区域的荧光由于 该区域内外标记物质的彼此随机扩散运动而逐 渐恢复,最终趋于F<sub>8</sub>,恢复过程即告完成。



图 1 用 FRAP 方法测定活细胞表面荧光标记成 分侧向运动的图解

四边形表示细胞表面的一个部分细胞表面激光照射,区域用大圈表示,细胞表面未经漂白的荧光分子用小黑圈表示,漂白后用小白圈表示。 $F_i$ , $T_B$ , $F_0$ , $F_\infty$ 的定义见文中说明。

由于光漂过程是不可逆的, 荧光恢复过程 明显地反映了荧光标记物质及其结 合物的运 动。从理论上说,这种复合分子运动可能是几 种运动的合成,如分子自身的随机运动,细胞 膜的运动以及整个细胞的移动等。根据恢复曲 线的形状,可以确定运动的类型是属于流动还 是扩散。扩散过程用荧光恢复至一 半 所 需 时 间,  $\tau_{1/2}$ , 来表征, 即 t =  $\tau_{1/2}$  时, F =  $\frac{F_{\infty} + F_{0}}{9}$ . 恢复过程还与测量区域的大小有关。测量区 域大小用激光束的束 腰, W, 来表示。W, 定义为样品平面上激光束中心至强度为中心  $\frac{1}{c^2}$ 处的距离。为了使实验情况更符 合 理 论 分 析的条件, W。相对于细胞表面积来说应该足 够的小,一般取W,为1-3µm。 荧光标记物 质及其结合物的扩散系数 D, 可由 Axelrod 等人提供的表达式给出<sup>[4]</sup>。 $D = \frac{W_s^2}{4\tau_{1/2}} \gamma$ 。式 中γ是一常数, 其大小由漂白量K决定。K值 则可根据下式求出,  $F_0 = F_1 K^{-1} (1 - e^{-K})$ 。在 恢复曲线中 F.。常低于 F., 即恢复不完全。这 是表示在测量区域中有一部分被荧光标记的分 子是相对不动的,其它未经漂白的荧光分子无 法占位。表面不动分子的比例,即恢复率R %

 $\frac{\mathrm{F}_{\infty}-\mathrm{F}_{0}}{\mathrm{F}_{1}-\mathrm{F}_{0}}\times100\%.$ 

## 实验装置

本装置由光学和电子两部分以万用显微镜 NU2 为中心组装而成。 实物见图 2 上, 系统 方框图见图 2 下。





## 图 2 上 激光漂白荧光恢复测量装置 图 2 下 激光漂白荧光恢复测量装置方框图

AL, 氩离子激光器, LS, 激光稳定器; M<sub>1</sub>, M<sub>2</sub>, 反射镜; SF, 空间滤波器; CH, 斩波器; NF, 中性滤色镜; ML, 匹配透镜; AP,光阑; DF, 二向色镜; OL, 物镜; SA, 样品; SUP, 抑制滤色 镜; SH, 电磁阀驱动快门; IF, 干涉滤色镜; PMT, 光电倍增管; A, 放大器; SR, 记录仪; EC,电子定 时装置。虚线所示为发射荧光, 细实线为激发光

用 YJ-1 氩离子激光器(上海亚明灯泡厂出 品)作为激激发光束及漂白脉冲的光源, 它能

\*\* 北京医学院和北京肿瘤研究所也各自装置了 激光漂白荧光恢复测量装置并已投入使用。

<sup>\*</sup> 本文曾于 1981 年 9 月在上海激光学会年 会 上 宣读过。

本工作承顾国彦同志 关心, 历 梅 芳 同 志 赠 送 FITC-ConA。 谈曼琪和张志鸿两同志提出了许多宝 贵意见,均此致谢。

38

1982年

产生 450—515nm 光谱范围内六条谱线之中的 任一条, 旋动激光器谐振腔的分光棱镜可以选 择波长。实验中因为使用异硫氰基荧光素(FI-TC), 故选择 496.5nm 或 488.0nm 谱线, 并 尽量将激光输出光束调整 至 TEM<sub>00</sub> 模式。由 于激光器输出功率不稳定,因而在激光器输出 端安装一个激光功率稳定器(上海计量测试技 术研究所制造)。此系统采用铌酸锂电光开关, 用反馈电路控制作用于晶体的电场,以使激光 器的稳定性在一定范围内提高一个数量级。稳 定器输出的激光束经反射镜 M<sub>1</sub>、 M<sub>2</sub> 引入光具

座上一系列光学元件,再进入 NU2 万用显 微 镜(东德 Zeiss 厂出品)。光具座上装有光阑,由 电子定时装置控制的具有两个功能位的中性滤 色镜,转轮斩波器,匹配透镜等光学元件。光阑 用作空间滤波器, 其功能是改善高斯光束的轮 廓并去除高频空间波动。中性滤色镜在两个功 能位上能分别产生测量荧光的激发光束和光漂 脉冲。为了消除测量荧光时激发光束的漂白作 用,使用转轮斩波器。由于激发光束强度比光 脉冲低 104—105 倍,激发光束的漂白作 用 可 以忽略不计。透镜(ML, 焦距 460mm)其功 能主要是将位于激光器谐振腔端部的分光棱镜 处的原始束腰, ₩₀, 进行第一次高 斯光 束变 换, 在透镜 ML 与显微镜之间的某个位置可以 得到第一次变换的束腰, W1 再经过物镜 OL 将 W<sub>1</sub> 变换成样品平面上的激光 束 的 束 腰, W<sub>s</sub>

样品面上测量区域发出的发射荧光通过物 镜,二向色镜,抑制滤色镜和干涉滤色镜,经 过一个由电子定时装置控制的快门,再由光电 倍增管 EMI9789QB(英国 EMI 公司出品)加 以检测。二向色镜把来自激光器的激发光束反 射至样品。样品的发射荧光则透过二向色镜。 抑制滤色镜用来排除细胞内的自发荧光。用中 心波长 5280 Å,半宽为 100 Å 的干涉滤色镜进 行滤色。由于实验在荧光标记后马上进行,胞 饮作用可忽略不计,这样就基本上保证了测到 的荧光为标记荧光素发射的特异荧光。光电倍 增管产生的光电流经一高阻抗集成运算放大器 放大送至 XWT 记录仪(上海自动化仪表二厂 出品)的一路。光电倍增管及放大器均装于一 个密闭的屏蔽罩壳内,放大器电子线路如图3 所示。光电倍增管由一负高压电源供电,放大 器则由一正负 15V 的直流稳压电源供电。为 了测定激光器的稳定程度,用 XWT 记录仪的 另一路记录来自激光功率稳定器的采样信号, 以监视实验曲线。

为了进行 FRAP 测量,光具座上的 中性 滤色镜和光电倍增管前的快门是由电磁铁驱动 而协调动作的,它们均由一电子定时装置所控 制。它可控制激光器输出的光漂脉冲的宽度, 并在光漂脉冲结束的瞬时,随即打开光电倍增 管前的快门以测量荧光恢复过程。

在 FRAP 测量之前, 藉万用显微镜 的 明 视野聚焦样品并将样品待测区移至激光束照射 处然后进行 FRAP 测量。先手动开启快门测量 原始荧光,接着按下电子装置启动按钮,自动 发出一个光脉冲(宽度为 300ms—4s 可 调)并 自动记录荧光恢复过程,一俟恢复完全,按下 电子 定 时 装 置 复 位 按钮,测定过程即告完 成。

#### 模型实验

为了证实本装置的可靠性,我们测量了荧光标记 的伴刀豆球蛋白 A(F-ConA)在不同浓度的甘油中的 扩散系数。

将 15 毫克/毫升的 F-ConA 分別溶于98%甘油, 2%磷酸缓冲盐溶液,76%甘油,24%PBS 和26%甘 油,74%PBS(V/V)三种溶液中。分别各取32μ1 滴于 载玻片并盖上20mm×20mm 配盖玻片,使溶液层厚 度达80μm。在26℃下对三种样品分别进行FRAP 测量,物镜为25倍,根据理论计算<sup>[6]</sup>Ws为1.88μm, 近似取作2μm,漂白光束功率经上海计量局测试所测 定功率为5mW,光源脉冲宽度为500ms,中性滤色镜 衰减倍数为14000。测定结果见表1,实测荧光恢复 曲线见图4、5、6。上述结果与国外已发表的结果 基本相符。实验结果均能较好地重复。

不同浓度的 F-ConA 溶于相同浓度 的 甘



## 图 3 荧光信号检测和放大线路

### 表 1 不同浓度甘油中荧光标记物的扩散系数之比较

		$T = 26 \degree C \delta = 80 \mu m$	
$D_{Fab} cm^2 s^{-1}$	$D_{S-ConA}^{+} cm^2 s^{-1}$	D <sub>ConA</sub> cm <sup>2</sup> s <sup>-1</sup>	
$(12.27\pm0.54)\times10^{-9}$	$12 \times 10^{-9}$	$(11.81 \pm 0.22) \times 10^{-9}$	
$(2.2\pm0.4)\times10^{-9}$	3.7×10 <sup>-9</sup>	$(3.87 \pm 0.59) \times 10^{-9}$	
$(0.5\pm0.15)\times10^{-9}$	0.7×10 <sup>-9</sup>	$(0.74 \pm 0.12) \times 10^{-9}$	
	$\begin{array}{c c} & & & \\ & & & \\ D_{\text{Fab}} \text{ cm}^2 \text{s}^{-1} \\ \hline & (12.27 \pm 0.54) \times 10^{-9} \\ \hline & (2.2 \pm 0.4) \times 10^{-9} \\ \hline & (0.5 \pm 0.15) \times 10^{-9} \end{array}$	$\begin{array}{c c c c c c c c c c c c c c c c c c c $	

油溶液中测得的结果相同。这说明恢复过程与 F-ConA的浓度不怎么相关。

值得提出的是当甘油溶液层厚薄不一时, 测量结果相差甚为悬殊,因此测定中须尽可能 准确地控制其厚度便与其它实验结果在相同条 件下作比较。测定过程中荧光恢复达不到 Fi, 恢复率在 90% 左右,这可能是贴近玻片处的 甘油溶液中的 F-ConA 分子有粘附的 情况, 因为原点重复 FRAP 测量时,该点的荧光恢



图 4 F-ConA 在 26% 甘油溶液中光漂荧 光恢复曲线, T = 26℃

## 复率增高了。

Saffman 和 Delbrück 曾对膜蛋白的流动 性作过理论分析<sup>[0]</sup>,认为分子大小对其侧向运 动影响不大,扩散系数主要决定于介质的粘 度。在此前提下,我们将模型实验的结果与前 人已发表的数据作比较。比较表明,在相同甘 油浓度下,我们所用的 F-ConA 与前人所用 的荧光标记琥珀酰伴刀豆球蛋白 A(F-S-Con A)及荧光标记免疫球蛋白 Fab 具有相近的 扩



图 5 F-ConA 在 76% 甘油溶液中光漂荧 光恢复曲线, T = 26℃



图 6 F-ConA 在 98% 甘油溶液中光源 荧光 恢 复曲线, T = 26℃

散系数。从而证实了本仪器的可靠性。

我们已用此装置测定了肿瘤细胞表面伴刀 豆球蛋白受体的侧向运动<sup>[10]</sup>。

#### 参考文献

- [1] Poo, M-m. (蒲慕明) and R. A. Cone, 1974. Lateral diffusion of rhodopsin in the photoreceptor membrane. *Nature*. 247: 438-441.
- [2] Peters, R., J. Peters, K. H. Tews, and W. Bähr, 1974. A Microfluorimetric study of translational diffusion in erythrocyte membranes. *Biochim. Biophys.* Acta. 367: 282-294.
- [3] Jacobson, K., Z. Derzko, E-S. Wu, Y. Hou, and G. Poste, 1976. Measurement of the lateral mobility of cell surface

(上接封三页)

肿瘤治疗后再次复发和转移的原因。 诱发 G。 期细胞进入细胞周期,合理使用抗癌药物加以 杀灭,是防止癌转移和扩散的重要调控措施, 也是肿瘤学者深感兴趣的研究课题。

总之,近十多年来对细胞周期活动和调控,开展许多研究,有很大进展,但是许多问题 尚未完全搞清楚,有待今后深入研究加以阐明。

## 参考文献

- [1] D. Mazia, 1974, 细胞周期。生物科学参考 资料, 第六集, 35-47页, 科学出版社.
- [2] R. Baserga, 1976, multiplication and division in mammalian cells.1-50,Now York and Basel.
- [3] P. L. Aiman, Katz, D. D. 1976, Cell

components in single, living cells by fluorescence recovery after photobleaching. J. Supramol. Struct. 5: 565-576.

- [4] Axelrod, D., D. E. Koppel, J. Schlessinger, E. Ebson and W. W. Webb, 1976.
  Mobility measurement by analysis of fluorescence photobleaching recovery kinetics. *Biophys. J.* 16: 1055-1069.
- [5] Peters, R., 1981. Translation diffusion in the plasma membrane of single cells as studied by fluorescence microphotolysis. Cell. Biol. Int. Rep. 5: 733-760.
- [6] Dickson, L. D. 1970. Characteristics of a propagating gaussian beam. Applied Optics. 9: 1854-1861.
- [7] Johnson, M. and M. Edidin, 1978. Lateral diffusion in plasma membrane of mouse egg is restricted after fertilization. Natrue. 272: 448-450.
- [8] Jacobson, K., E. Wu, and G. Poste, 1976. Measurement of the translational mobility of concanavalin A in glycerolsaline solutions and on the cell surface by fluorescence recovery after photobleaching. Biochim. Biophys. Acta. 433: 215-222.
- [9] Saffman, P. G. and M. Delbrück, 1975. Brownian motion in biological membrane. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 72: 3111-3113.
- [10] 孙伟利,1982,鼻咽癌上皮细胞表面 ConA 受体复合物侧向运动的研究。实验 生 物学 报,15:209-218.

biology(I), 11-14, Bethesda. Maryland.

- [4] D. M. 普列斯谷脱, 1976, 真核 细胞的繁 殖。孙伟成等译。1980 年。 科学出版社出 版。
- [5] A. F. Dyer, 1979, Investigating chromosomes, 29-34, London.
- [6] C. B. Hole, 1979, An Introduction to Cell Biology, 90-93, Macmillan Education.
- [7] S. S. Han, Jan O. V. Holmstedt, 1979.
  Cell biology, 33-34, MCGRAW-HILL
  Book COMPANY.
- [8] О. С. Франкфурт, 1965, цитология. ГОМVII, № 3, 386—398.
- [9] О. С. Франкфурт, 1975, клеточный цикл в оиухолях, 6—110, Москва «Медицина».
- [10] 太田行人,岡田节人,岡田善雄编。1975。 细胞の構造と機能 II,177-196。岩波書店。