

# 两栖类胚胎少量细胞的短期离体培养\*

#### 蒋琬素

(中国科学院上海细胞生物学研究所)

以往研究两栖类的胚胎诱导常用的方法是外植、浸泡法,都利用胚胎的预定外胚层进行实验,这种外植块细胞众多,在分化中所表现的,除诱导物质的作用外,还有细胞与细胞或组织与组织间的作用。为了避免细胞与细胞与细胞之间相互作用、相互影响,设想应用少量细胞培养的方法进行细胞分化的问题。为了实现这目的,首先要建立少量细胞培养的方法,经过各种模索,我们认为玻璃小室培养方法比较适用,现将该法概略介绍于下:

#### 一、材料和方法

培养技术按照 Jones, K. W. 等(1963')[1]加以改进, 胚胎的少量细胞在小室中培养。

#### 1. 玻璃板小室的制备

小室的制备是:取厚 0.2 厘米、长 10 厘米、阔 7 厘米的玻璃,在玻璃上面打 8 个孔洞, 4 个一行,分两行,孔洞直径约 0.9 厘米(图 1),在孔洞的底面用加拿大树胶胶上一片经处理的盖玻片,使用前在 120 ℃ 消毒 2 小时。

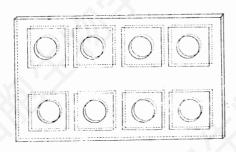


图 1 玻璃小室模式图

#### 2. 盖玻片的处理

盖玻片的处理,用 0.5M 无水 Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>5.3克加 200 毫升蒸馏水煮沸 1小时,继续 浸 泡 12小时后,取出流水冲洗,蒸馏水冲洗后到 70%酒精,最后用绸

布擦干, 存放使用。

#### 3. 培液

培养液用的是 Steinberg's 溶液,分别配制以下溶液,A.17%NaCl,B.0.5%KCl,C.0.8%Ca(NO<sub>3</sub>)<sub>2</sub>·H<sub>2</sub>O,D.2.05%MgSO<sub>4</sub>·2H<sub>2</sub>O。使用时取A液 10毫升,B、C和D液各 5毫升加双重蒸馏水至 500毫升煮沸,冷却后加 280毫克 Tris(国产),用 1NHCl调pH 到 7.8-8.0,最后加入 2%的链霉素。

#### 4. 胚胎细胞的分离和培养

我们用的胚胎材料是东方蝾螈(Cynops orienta-lis)早期原肠胚的背唇(图 2)。把背唇割下,经缺钙熔液处理 30—45 分钟后,细胞完全散开,然后用玻璃针把约 20、50、100、150 个细胞堆在一起,再加入双倍钙溶液,使其重新聚合。把这些重新聚合的细胞团移至含有一定量 steinberg's 溶液充满孔洞,注意不要产生气泡,再用另一块未经处理的玻片覆盖,四周用石蜡或白凡士林油紧密封固,培养 10—14 天,用Nikon 相差倒置显微镜观察并照相。

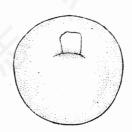


图 2 示早期原肠胚背唇 切割部位(腹面观)

## 二、实验结果

细胞团放入培养小室后,最初几小时内, 细胞不改变原来的形态和位置。几小时后,细

<sup>\*</sup> 本工作是在曾弥白教授指导下进行的。

胞团光滑的边缘开始不整齐了, 部份的边缘细 胞形成伪足伸展于玻璃表面, 伪足以变形运动 移动,有的伪足长而宽(图3),以后逐步分化 成各种类型的细胞。胚胎细胞数目不同,分化 情况也不一样。20个细胞的团块一般难以养 活,不易在玻璃上紧贴,绝大多数团成球形, 2-3天后就解体,有极少数即使在开始两天 能粘住玻璃, 但到第三天就立即缩回成圆球, 不能继续向外生长,分化也就不能进行。50个 细胞团有部分能很好地贴壁, 而且能进一步向 外扩展, 分化成很好的成纤维细胞(图 4)。这 种细胞是棱形或星形的、有突起,许多细胞的 突起可以相互连接, 它具有透明的不含内含物 的原生质,细胞核常为椭圆形,它们和哺乳类 或鸟类培养的成纤维细胞很相似, 一般能生存 7-10 天左右。100 个与 100 个以上的细胞团, 绝大部分都能粘在玻璃上,培养6整天就能见 到分化很好的脊索细胞(图 5,6)、 大量的肌细 胞与成纤维细胞。图 6 是一个放大 600 倍的脊 索细胞,其特点是整个细胞边缘附着于玻片,细 胞体扁平,核偏于细胞的一端,核的周围有大 量的卵黄, 核膜外围有囊泡。肌细胞细而长, 细胞体形如一个纺锤体, 核通常位于细胞的中 央, 两边的细胞质中有卵黄。在培养中分化得 好而培养时间长的尚能见到部分细胞有横纹, 但大部分细胞看不到横纹。大量的肌细胞常形 成一片(图7)。在图8中可以清楚地看到核与 核仁, 另外, 还能看到一类肌细胞沿着细胞表 面有着丰富的精细的突起,像细胞质发附着于 玻璃, 这些细胞称为发状肌细胞。

### 三、讨 论

众所周知,细胞培养方法有多种多样,如

(上接第 46 页)

- [10] Hsu, M. T., H. J. Kung, N. Davidson, 1973. Cold Spring Harbor Symp. Quant. Biol. 38: 943.
- [11] Thomas, M., R. W. Davis. 1974. J. Mol. Biol. 91: 315-328.
- [12] 匡达人、何俊坤、居其达、龚启 蕙、王 妙

表玻璃法、玻瓶法、悬滴法、转管法等, 但是 都不适合于两栖类胚胎少量细胞的培养。吴政 安(1978'a)[2]报道过使用 GLPY培养基及修改 的 Eagle 培养基对两栖类 13 种成体组织 的 组 织块进行了培养, 取得良好的结果。但根据两 栖类胚胎细胞本身含有大量卵黄的特点, 以及 短期离体培养的要求, 我们摸索了玻璃板小室 培养法,初步实验结果证明这种方法对于培养 50 个以上的胚胎细胞大部分是可以进 行 分 化 的。一般可培养两周左右,这点与 Deucher E. M. (1970')[8,4]报告指出要使两栖类晚期原 肠 胚外胚层产生神经分化,至少需要100个外胚 层细胞的结果是一致的。根据我们目前的结果 同样认为培养的细胞数量不能少于50个,需要 有一定量的细胞数目才能进行生长与分化。此 外, 该方法具有设备简单、耗材少、实验过程 中进行一般消毒即可的优点, 所以在没有专门 的组织培养室的条件下也能进行培养, 观察与 照相都很方便。这方法存在的问题是细胞团培 养在封闭的小室中, 因而培液的更 换 比 较 麻 烦。同时, 培养细胞的数目是否还能减少, 甚 至能否达到单个细胞,这些都是还待进一步摸 索与改进的问题, 以便使该技术更适合于我们 胚胎诱导研究工作的需要。

### 参考文献

- [1] Jones, K. W. and Elsdale, T. R. 1963 J. Embryol. Exp. Morph., Vol. 11, part 1, pp. 135-154.
- [2] 吴政安 1978a 动物学报 第24卷第2期.
- [3] Deuchar E. M. 1970 Exp. cell Res. Vol. 59 341-343.
- [4] Deuchar E. M. 1970 Develop. Biol. Vol. 22 185-199.
  - 珠、朱心良 1980. 实验生物学报 13: 289—295.
- [13] Davidson, N. 1978. in Ninth International Congress on Electron Microscopy. III. 587-594.
- [14] White, R. L., D. Hogness, 1977. Cell. 10: 177-192.