



# 大连紫海胆染色体制备的研究

胡庆明 许伟定 隋锡林 王志松 李国友

(辽宁省海洋水产研究所, 大连 116023)

## 提 要

采用大连紫海胆早期胚胎制备染色体。大连紫海胆染色体数为  $2n=46$ 。

关键词: 大连紫海胆 染色体 二倍体 早期胚胎

大连紫海胆 (*Stronglocentrotus nudus*) 学名光棘球海胆、俗名黑刺锅子。属棘皮动物门、海胆纲、球海胆科。海胆生殖腺味道鲜美、并可提取药物, 是我国北方重要的海产经济动物之一。国内为满足食用和出口的需要, 目前已开展人工增养殖。

早在本世纪初, 一些学者曾对海胆染色体的制备方法进行了研究。Pinnery(1911)用切片法从受精卵观察 (*Hippone esculenta*) 海胆染色体数目为30、32或33。Tennent (1912)用同样方法制做毒棘海胆 (*Toxopneustes Variegatus*) 染色体数目为36、37或38; (*Hippone esculenta*) 海胆的染色体数目为33、34。上述方法均未获得染色体的准确数目。50年代 Makino 和 Alfert (1954) 用海胆胚胎整体装片, 用盖玻片轻压胚胎观察染色体数, 也未获得满意的结果。

80年代日本学者用吸管除去受精膜、制备海胆胚胎染色体, 确定日本楯海胆 (*Clypeaster japonicus*) 染色体数目为46。

国内董宝贤、林泰禧 (1991) 采用与上述相似的方法观察马粪海胆 (*Hemicentrotus Pulcherrimus*) 染色体数目为46。大连紫海胆染色体数目迄今国内外尚未报导, 现将我们制备染色体的方法及结果报告如下:

## 材料和方法

### 一、取材地点:

试验所用海胆取自黄海北部大连黑石礁养殖场附近海域。

### 二、染色体制备:

9月中旬用性成熟的海胆取 0.5M 浓度的 KCl 溶液 2ml 注入海胆体腔内刺激产卵。将试验海胆反口面置于 5000ml 三角烧瓶瓶口上, 分别收集成熟的卵和精子。然后取一定数量的未受精卵放入试管中, 再用 3mM 浓度的 DTT (dithiothreitol 二硫苏糖醇) 处理 10 分钟, 漂洗后移入自然海水中,

将经海水漂洗后的未受精卵移入 500ml 烧杯中, 加进数滴精液进行人工授精。镜检受精卵其受精膜全部除去。然后受精卵于常温海水中, 正常卵裂发育至胚胎。

待受精卵发育至早期胚胎, 用 0.05% 浓度的秋水仙素处理 30 分钟, 然后用无钙海水漂洗 2 次, 用吸管吹打胚胎细胞使其分散。再用 0.075M 浓度的 KCl 低渗液处理 30 分钟。然后用新配制的卡诺固定液 (甲醇:冰醋酸 = 3:1) 固定 2 次, 每次 15 分钟。

固定后采用热滴片法滴片, 待细胞散开, 干燥后用 10% Giemsa (pH6.8) 染液染色,

表 1 大连紫海胆染色体数目

染色体数目(A)	23	36	40	42	43	44	45	46	47	48	总数
细胞数目(B)	1	1	5	4	4	7	8	56	3	5	96
B 总数 × 100%	1	1	5.2	4.2	4.2	7.3	8.3	60.4	3.1	5.2	100

1 小时后用自来水冲洗，自然干燥后封片。镜检 ( $10 \times 100$ ) 计数染色体数目。观察染色体中期分裂相结果如表 1。染色体照片如图版 I。

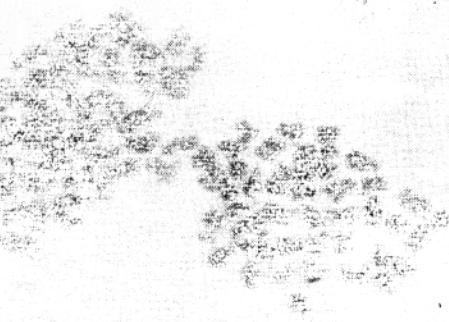


图 1 大连紫海胆染色体  
 $2n=46$

## 结果与讨论

从大连紫海胆 96 个染色体中期分裂相中观察，其中 56 个细胞的染色体数目为  $2n=46$ ，比例为 60.4%，1 个细胞染色体数目为  $n=23$ ，比例为 1%；其余 49 个细胞染色体数为非整倍体，比例为 38.5%。从而可确定大连紫海胆染色体数目为  $2n=46$ 。非整倍体细胞中，染色体数目为  $2n=46 \pm 2$  的细胞比例为 23.9%，可能是制片过程中离心、滴片、冲洗等操作过程使染色体流失所致。

大连紫海胆染色体数目与同科同属的马粪海胆的染色体数，以及不同科的日本糟海胆的染色体数目相同。尽管上述报导某些海胆染色体数目为 50 余条，因染色体制备方法所限，计数染色体数不准确，很可能不同品种海胆染色体数目相同，只是在核型上有差异。目前国内

外关于海胆染色体核型研究尚未报导，可能是海胆染色体较小，用 ( $10 \times 100$ ) 倍显微镜难以分辨观察。

用 3mM 浓度的 DTT 处理未受精卵 10 分钟，待受精后，其受精膜均未形成。受精膜是由卵膜原基演变，由于卵膜化学组成中，S-S 基的结合反应，引起膜的硬化，难以用机械方法即吸管吹打除去。药物 DTT 还原剂含有 SH 还原基能抑制膜的硬化，使受精卵不形成受精膜，并无副作用，起到既不损伤卵细胞又能去膜的作用。经处理的受精卵可正常发育至胚胎。

笔者曾用海胆早期幼体制备染色体，因幼体含骨针，用秋水仙素等药品处理难以获得满意的效果。采用早期胚胎为制备染色体的材料，因其卵黄少，且细胞大，在染色体制备过程中，可获得大量的分裂相，并且试验重复性好。

目前海洋生物染色体的研究正在普遍开展，而棘皮动物染色体的研究甚少，上述制备染色体的方法可供棘皮动物制做染色体标本参考。

## 参 考 文 献

- (1) 和损武译 1935. 海胆胚胎染色体标本制作方法。生物学通报, 11: 43-46.
- (2) 蓝宝贤、林志福。1991. 马粪海胆的染色体制备和染色体数目。青岛海洋大学学报, 21(3): 131~132.
- (3) Pinney, E. 1911. A study of the chromosomes of Hippone esculenta and Moira atropos. Biol. Bull. 21: 168-183.
- (4) Tennent, D. H. 1912. The behavior of the Chromosomes in Cross fertilized echinoid eggs. J. Morph. 23: 17-29.
- (5) Makino, S. 1953. A review of the Chromosomes in animals. Hokuryukan, Tokyo 33-35.
- (6) Azrell, I. 1957. Partial fertilization of the sea urchin egg by the action of oestradiol. Ark. zool. 10: 491-497.
- (7) 石川优等。1988. 海产无脊椎动物の発生実験。169~173。