

研究神经发生的方法

包春莹(课程教材研究所 北京 100081)

传统的观点一直认为,神经发生(neurogenesis)只存在于动物胚胎期或出生后的发育早期,然而,近20年来的研究结果逐步而又彻底地改变了关于脑发育的观念。Kaplan在1977年发现3月龄大鼠(*Rattus norvegicus*)的齿状回(dentate gyrus)和嗅球(olfactory bulb)的颗粒层存在新生神经元。20世纪80年代,Nottebohm及Paton等(1984)又在成年金丝雀(*Serinus canaria*)的发声控制最高中枢HVC(high vocal center)中发现了新生神经元。目前已经发现几乎在所有高等脊椎动物的脑中均有新神经元产生。

“神经发生”这一过程至少包括以下几个重要内容:细胞增殖(proliferation)、迁移(migration)、分化(differentiation)和存活(survival)。研究发现,许多因素如激素、年龄、某些行为等都可影响成年动物脑中的神经发生,虽然现在研究神经发生的方法已经比较成熟,但在定量研究方面还存在着一些方法上的问题。下面介绍2种最常用的研究神经发生的实验技术。

1 ^3H -TdR 放射自显影技术

1.1 原理 20世纪60年代, ^3H -TdR(^3H -thymidine, ^3H -胸腺嘧啶)放射自显影技术被引入到现代神经科学的研究中。运用这种方法,Altman(1963,1969)报道了在成年大鼠和猫(*Felis catus*)脑的不同结构,如嗅球、海马、大脑皮层中存在新生神经元。15年后,Kaplan(1977)用 ^3H -TdR放射自显影在超微结构上证明了成年大鼠嗅球、海马和新皮层中有新生神经元。 ^3H -TdR在细胞周期的S期可掺入到核DNA中,经核乳胶曝光、显影后, ^3H -TdR在特定细胞的掺入量可由覆盖在细胞上的银粒数直接反映。当 ^3H -TdR注射入恒河猴(*Macaca mulatta*)心室后,它在血流中存在的时间不超过10 min。因此, ^3H -TdR为测量细胞的最后分裂时间提供了一个高精确度的工具。

1.2 实验流程

- 1)对实验动物的胸大肌注射适当剂量的 ^3H -TdR;
- 2)按照有关规定对实验动物进行饲养,存活一定的时间;
- 3)处死动物,取脑组织,切成小于5 μm厚度的切片;
- 4)对脑组织切片进行脱水、脱脂处理;
- 5)脱脂后的脑片,在无尘的环境下充分晾干,在暗室中涂核乳胶;
- 6)封于干燥的暗盒中,在4℃曝光4周左右;
- 7)对脑组织切片进行显色处理:显影、停影、定影;
- 8)封片,在显微镜下观察。

2 BrdU 免疫组织化学技术

2.1 特点

1)20世纪90年代,几种技术的发展使成年啮齿类的神经发生研究普遍建立起来。细胞类型特异性标记物,如NeuN抗体(神经元的特异性抗体)、GFAP抗体(神经胶质细胞的特异性抗体)等抗体的引入,通过这些特异性的抗体,结合免疫组织化学技术可以鉴定新生细胞的类型。这些抗体也可与 ^3H -TdR结合使用来确定新生细胞的特性。

2) BrdU (5-bromo-2-deoxyuridine,5-溴-2-脱氧尿苷)作为另一种体内细胞增殖的标记物的应用。 BrdU 类似于 ^3H -TdR,可在S期掺入到细胞DNA中,因此同 ^3H -TdR一样可用来检测经历增殖的细胞。 BrdU 抗体的对应抗原是含有 BrdU 的单链DNA,所以反应时必须使DNA单链完全暴露(可用NaOH、HCl或热处理达到变性的目的)。 BrdU 的优点在于它无放射性,对机体和单个细胞的毒性小;操作时不需要特殊的实验设备(如 ^3H -TdR放射自显影需要暗室);实验程序所经历的周期短,用免疫组织化学的方法在两三天内即可出结果,而 ^3H -TdR放射自显影可能需要4~12周的时间; ^3H -TdR的放射性只能穿过1 μm厚的组织切片,因此只有位于切片表面2~3 μm的 ^3H -TdR可以检测出来, BrdU 在10~50 μm厚的切片上都可清楚地辨别出。

3)运用共聚焦显微镜(confocal microscopy)可明确地显示出 BrdU 与细胞特异性抗体双标或多标的细胞。运用这些技术,已经发现成年恒河猴和人类(*Homo sapiens*)的齿状回中存在有神经发生。

尽管 BrdU 有如此多的便利,但在使用它时也存在应该注意的一些问题。 BrdU 有一定毒性,所以一般情况下使用的 BrdU 是低剂量的; BrdU 标记细胞数量会随着剂量的增大而升高,所以在使用时必须确定一个合适的剂量,因为低剂量的 BrdU 会使有些经历增殖的细胞检测不出来。尽管如此, BrdU 还是目前最理想的检测细胞增殖的标记物之一。

2.2 实验流程

- 1)对实验动物的胸大肌注射适当剂量的 BrdU ,并根据实验需要让动物存活一定的时间;
- 2)处死动物,取脑组织,根据需要切成一定厚度的切片;
- 3)对切片进行酸、碱或热处理,以达到DNA变性的目的;
- 4)进行免疫组织化学反应(一抗孵育、二抗孵育、显色等);

学案导学在生物学网络课堂教学中的应用

林美娟 (福建厦门集美中学 福建厦门 361021)

网络教学有许多优势,但在实际应用中常存在一些问题,如学生进入网络后,很难在其中去其糟粕,取其精华,学习把握不住其方向,在其中空耗费较多时光,未能获得满意的学习成果,怎么办呢?为此,笔者在教学中尝试应用了“学案导学”法,取得了较好的效果。

1 方法

1.1 首先,教师拟订一份学案,该学案应包括相当的内容,使学生应用后能达到如下效果:

1)明确本节课时应达到的学习目的和任务是什么?包括知识、能力和情感目标等。

2)体现自主学习和探究的过程。教师不应把要掌握的知识点直接写入学案中,而是以问题的形式环环相扣展示在学案里,学生可自学课本、网上查找、同组或全班求助、商讨。达到为解决这些问题,不看书不行,不思考不行,不联系不行。真正做到有效地引入、激发、思考,讨论。

3)了解一定的学习方法。如学案中适当的提示性言语:阅读、观察、打开、链接、思考等等,帮助学生对某一知识点进行良好的切入,掌握要点。

4)激发兴趣。学案中提供直观的图片、动画课件链接,有视频、语音、幻灯片等,使学生能身临其境,乐在其中。

如在细菌和真菌这一章节里在学案中插入、链接如下情景:①细菌形态、结构的图片,真菌种类的图片,人和动植物患病的图片,地衣、根瘤菌的图片等。②细菌的动画课件。③蘑菇生长动画。④人和动植物患病的幻灯片。⑤细菌和真菌作为分解者促进生态系统中的物质循环的动画课件。⑥细菌和真菌与动植物共生的视频。⑦细菌和真菌引起动植物患病的视频。

5)可以在 BrdU 免疫组织化学反应的前、后进行其他的抗原抗体反应,进行双标或多标实验;

6)封片、观察。

主要参考文献

- Kaplan M.S., Hinds J.W..Neurogenesis in the adult rat:EM analysis of light radioautographs.Science,1997,197:1092—1094.
- Paton J.A., Nottebohm F..Neurons generated in the adult brain are recruited into functional circuits.Science,1984,225:1046—1048.
- Yoshimura S., Teramoto T., Whalen M.J.*et al.*FGF-2 regulates neurogenesis and degeneration in the dentate gyrus after traumatic brain injury in mice.J.Clin.Invest.2003,112(8):1202—1210.
- Briones T.L.. Environment,physical activity, and neurogenesis: implications for prevention and treatment of Alzheimer's disease. Curr. Alzheimer Res.2006,3(1):49—54.
- Altman J.. Autoradiographic and histological studies of postnatal neurogenesis.IV. Cell proliferation and migration in the anterior forebrain, with special reference to persisting neurogenesis in the olfactory bulb.J Comp Neurol 1969,137:433—458.
- Nowakowski R.S. and Rakic P.Decrease of exogenous thymidine-³H in the plasma of pregnant rhesus monkeys.Cell Tissue Kinet,1974,7:189—194.
- Lichtenwalner R.J., Forbes M.E.,Sonntag W.E.*et al.*Adult-onset deficiency in growth hormone and insulin-like growth factor-I decreases survival of dentate granule neurons:insights into the regulation of adult hippocampal neurogenesis. J. Neurosci.Res.2006,83(2):199—210.
- Eriksson P.S., Perfilieva E.,Bjork-Eriksson T. *et al.* Neurogenesis in the adult human hippocampus.Nat Med 1998,4(11): 1313—1317.

(BH)