

www.pibb.ac.cn



长链非编码RNA在神经系统中的研究进展*

许孟博 崔名扬 刘 力 李美霞**

(中国科学院生物物理研究所脑与认知科学国家重点实验室,北京100101)

摘要 长链非编码 RNA(long noncoding RNA, lncRNA)是多种复杂有机体转录组中最主要的一类转录本.lncRNA在各种 生物之间序列保守性差、表达量普遍比较低.与编码基因相比,lncRNA有相似的启动子区域以及剪切位点,具有较好的细 胞和组织特异性分布,尤其在神经系统中具有较为丰富的表达,提示它们在神经系统中具有不可忽视的作用.本文围绕近几 年 lncRNA 在神经系统方面的最新研究成果,总结了 lncRNA 对中枢和外周神经系统发育以及对神经系统功能等方面的调控 作用及机制.同时展望了有关 lncRNA 研究的新理念和新技术及对未来神经科学研究的推动作用.

关键词 行为,发育,神经系统,长链非编码RNA 中图分类号 Q7,R338

随着用于转录组分析的生物信息学计算和 RNA 深度测序技术的不断发展,揭示了多种有机 体的基因组为普遍性转录,且长链非编码 RNA (long noncoding RNA, lncRNA) 是构成转录组中 的主要组分^[1-3]. lncRNA为长度大于200 nt的非编 码RNA, 且大部分 lncRNA 由 RNA 聚合酶 II 催化 转录生成,具有与信使 RNA (messenger RNA, mRNA)相似的结构,包括5'甲基鸟苷和3'多聚腺 苷酸,但lncRNA缺乏蛋白质编码能力^[4].多物种 的研究提示IncRNA在神经系统中具有较为丰富的 表达.对斑马鱼5种组织,包括心脏、肝脏、肌肉、 大脑和血液中 IncRNA 分布的研究发现,大脑中特 异分布的 lncRNA 数量相对较多^[5]. 成年小鼠的海 马体和前额叶是正常记忆功能和神经性疾病相关的 重要区域,采用RNA深度测序发现 lncRNA 在这两 个脑区具有丰富的表达^[6].采用原位杂交高通量检 测提示, lncRNA 在果蝇胚胎时期的神经系统中具 有特异的表达^[7]. lncRNA 在神经系统中丰富的特 异性表达提示其在神经系统中可能具有重要的作 用.本文总结了 lncRNA 在神经系统中的作用、分 子机制和调控网络(图1),对理解lncRNA在神经 系统中的工作机制及其可能导致的疾病提供一定的 参考依据.

DOI: 10.16476/j.pibb.2019.0021

1 IncRNA调控外周感觉神经元的再生与运动神经元的分化

lncRNA 在哺乳动物外周神经系统受伤后参与 调控感觉神经元的再生.通过对小鼠坐骨神经损伤 后的基因表达进行分析,筛选只在再生神经元中表 达的 lncRNA, Perry 等^[8]发现了调节神经再生的 lncRNA sciatic-injury-induced lncRNA 1(Silc1).在 Silc1^{-/-}小鼠中观察到感觉神经元的再生延迟,在 体外培养的背根神经节(dorsal root ganglion)神 经元中敲除 lncRNA Silc1 导致神经元轴突长度降 低,同时伴有 SRY-box-containing gene 11(Sox11) 的 mRNA 表达水平降低. Sox11 能调节神经元的产 生和神经元损伤后的再生^[9],当Sox11 的表达水平 恢复后,神经元的再生能力也得到了恢复.推测长 链非编码 RNA Silc1 可能通过调控 Sox11 表达水平 对神经元的再生能力进行调控.

lncRNA *maternally expressed gene* 3(*MEG3*) 位于印记基因簇 *Dlk1-Dio3*中的两个编码蛋白基因 之间,是一个基因间 lncRNA^[10].lncRNA *MEG3*与 PRC2复合物结合后能与辅助因子互作,影响其靶

^{*} 国家自然科学基金面上项目(31571033)资助.

^{**} 通讯联系人.

Tel: 010-68888527, E-mail: limeixia@ibp.ac.cn 收稿日期: 2019-01-28, 接受日期: 2019-05-10



图1 本文主要内容的框架图

基因位点 Hox 基因簇的 H3K27me3 表观修饰水平. MEG3 表达量降低时, Hox (8~13)的 H3K27me3 表观修饰水平会降低, Hox (8~13)表达量会升 高^[11].干细胞向不同的运动神经元分化是通过Hox 转录因子在脊髓中时空特异表达介导的^[12],因此 IncRNA MEG3 可能通过调控Hox 基因进而调控干 细胞分化成不同运动神经元.

2 IncRNA影响海马神经元的增殖、凋亡和 神经可塑性

哺乳动物脑中海马结构一直为人们所关注,被 认为是参与学习记忆等认知功能的重要脑区.海马 的学习记忆能力体现在海马神经元之间突触联系的 可塑性,包括突触前与突触后神经元之间电活动和 突触结构本身经验依赖性的改变.而海马神经元的 减少可能导致各种神经系统疾病.

小鼠穹窿海马伞切断手术能通过改变微环境内的细胞生长因子组分,促进神经干细胞的分化和神经元的增多^[13-15].穹窿海马伞切断后,使用微阵列技术筛选在海马中特异表达的 lncRNA,发现 *lncRNA2393*在海马中特异性高表达^[16].用小干扰 RNA(small interfering RNA,siRNA)降低神经干细胞中 *lncRNA2393*的表达后,对神经干细胞进行 EDU(5-ethynyl-2'-deoxyuridine)增殖分析,发现 在相同的增殖时间后有 EDU标记的细胞数量减少, 推测 *lncRNA2393* 表达的降低导致了神经干细胞的

增殖率降低.

通过鉴定在小鼠不同脑区的 lncRNA 表达量差 异,筛选到海马中高表达的 lncRNA GM12371^[6]. Raveendra 等^[17] 在对海马神经元形态的观察中发 现, GM12371 敲除后海马内神经元的树突长度变 短、密度下降.使用全细胞膜片钳记录测量敲除 GM12371对自发兴奋性突触后电流(spontaneous excitatory postsynaptic currents, sEPSCs) 的影响, 发现 GM12371 敲除后海马神经元的 sEPSCs 会减 弱, 这表明 GM12371 在神经元兴奋性突触传递中 具有重要作用. GM12371 敲除后 PRKCq (protein *kinase Cq*)的mRNA水平下降, lncRNA GM13292 的表达上升. PRKCq参与调节突触消除^[18],而 PRKCq的表达与 lncRNA GM13292 的表达呈负相 关.除此之外,他们发现使用能使腺苷酸环化酶 (cyclic adenosine monophosphate, cAMP) 升高的 毛喉素能上调 lncRNA GM12371 的表达水平, 而蛋 白激酶A (potein kinase A, PKA) 抑制剂 14-22 酰 胺能阻断这种上调,从而推测 cAMP-PKA 信号通 路能上调 GM12371 的表达. 该研究不仅探究了 IncRNA GM12371 对编码蛋白基因 mRNA 水平的调 控,还探究了调控lncRNA GM12371 表达的上游信 号通路,由此可以推测神经系统中调控 lncRNA 的 表达可能是通过 cAMP-PKA 类似的上游通路进 行的.

颞叶癫痫(temporal lobe epilepsy, TLE)是由

海马神经元数量减少或海马硬化导致的^[19-20].在 TLE潜伏期 lncRNA H19在海马中表达水平升高,随后发现H19可以作为内源性RNA 与miRNA let-7b结合^[21].cysteinyl aspartate specific proteinase 3 (Casp3)基因是与细胞凋亡相关的 Caspase 家族中 的一员,当miRNA let-7b 的表达量增加时 Casp3 基 因表达量降低,可以推测H19通过miRNA let-7b 竞 争调控 Casp3 基因表达进而调控细胞凋亡, lncRNA H19也可能成为颞叶癫痫治疗的靶点.

3 IncRNA调控外周感觉器官的发育

视网膜是进行视觉信息感觉和处理的重要结 构,其中视觉感受细胞通过捕获光子起始视觉过 程.视觉感受细胞包括视杆细胞和视锥细胞,占视 网膜中神经元的75%~80%^[22].牛磺酸为半胱氨酸 衍生物,可以促进视网膜中视杆细胞的生成. Young 等^[23] 通过使用牛磺酸作用于离体小鼠发育 的视网膜,发现了一个表达上调的 IncRNA Taurine Upregulated Gene 1 (TUG1), TUG1 是序列全长为 6 700 nt 剪接的多聚腺苷酸化 lncRNA. 虽然 TUGI 在成年小鼠的大脑和其他一些组织中有不同程度的 分布,但在视网膜的各个发育时期具有明显的表 达.采用RNA干扰敲降新生小鼠视网膜中的TUGI 会导致视杆细胞分化异常,表现为其外段畸形或缺 失. 提示 TUG1 对于视杆细胞的形成是十分必要 的^[23]. Zelinger 等^[24]选择视杆细胞分化因子-神经 视网膜亮氨酸(neural retina leucine zipper, NRL) 突变小鼠的视杆细胞,通过高通量分析比较突变和 野生型的视杆细胞全转录组 lncRNA,发现 119个 lncRNA 具有明显差异表达,且通过染色质免疫沉 淀结合测序证实这些lncRNAs均为NRL靶基因.进 一步采用原位杂交实验证实了其中24个 lncRNA 在 光感受器中特异性表达.最后通过生物信息学提出 了多种光感受器特异IncRNA与其共表达的蛋白质 编码基因间的调控模式.这一研究为解码 lncRNA 在视网膜发育中的作用提供了构架性基础^[24].

果蝇成虫背部刚毛作为机械感受器属于外周感 觉器官^[25].刚毛的数量和位置严格固定,其分布 模式具有种属特异性.成虫背部有11对刚毛,其中 2对位于背部盾板(scutellar macrochaetes)^[25-26].作 为主要的外部机械感受器,刚毛可以感受瞬时的机 械振动,比如与外界物体接触产生的机械振动可以 使果蝇注意其体表的外来物体,包括灰尘或寄生虫 等,从而引起其梳理行为^[27-28].最新的研究发现了 一个调控背部盾板刚毛发育的 lncRNA Scutellar Macrochaetes Regulatory Gene (SMRG). SMRG为 非剪接的多聚腺苷酸化 lncRNA,长度为1 879 nt, 主要分布于成蝇头胸部. SMRG突变表现为成蝇盾 板刚毛增多,同时伴有原神经基因 (proneural gene) scute (sc)表达上调.通过遗传互作发现, SMRG通过拮抗 sc 来调控刚毛发育.其调控机制为 SMRG通过与抑制子 enhancer-of-split mβ (E (spl) mβ)结合并将其募集于 sc 启动子区,负性调控 sc 转录来负性调控刚毛发育^[29].

4 IncRNA调控运动能力

运动能力对于动物的生存与繁衍至关重要.果 蝇 中 calcium/calmodulin-dependent serine protein kinase (CASK) 基因的突变会导致其运动能力显著 下降^[30-31]. Li 等^[32] 发现了一个在果蝇神经系统中 特异性表达的 IncRNA CASK Regulatory Gene (CRG).在果蝇基因组中, CRG与其邻近的 CASK 基因的3'-非翻译区重叠,且两者具有相同的转录 方向.CRG为非剪接的多聚腺苷酸 lncRNA,长度 为2 672 nt. 果蝇 CRG 突变品系表现为爬行运动能 力下降,同时邻近CASK基因的表达水平显著下 调. 通过遗传互作实验发现, 在果蝇神经系统中过 表达CASK可以挽回CRG突变品系运动能力降低的 缺陷表型,表明CASK为CRG调控果蝇爬行运动能 力的靶基因.在分子层面上, CRG可能通过与转录 起始复合物中RNA聚合酶Ⅱ相互作用并将其募集 于CASK启动子区,从而正性调控CASK的表达. 上述研究结果提示, CRG调控果蝇爬行运动能力 是由邻近的CASK介导的^[32].

果蝇 lncRNA *iab-8*由决定果蝇后胸和腹部体节的同源基因 *abdominal-A*(*abd-A*)和 *Abdominal B*(*Abd-B*)之间的区域转录生成,其长度为92000 nt,是剪接的多聚腺苷酸化 lncRNA^[33]. *iab-8*表达于胚胎14期第八腹部体节神经细胞中,抑制 *abd-A*的表达.敲降 *iab-8*导致雌、雄果蝇不育.这种表型并不是由于生殖器官异常造成的,而是由于运动能力缺陷导致的.敲降 *iab-8*导致雄蝇不能弯曲腹部,从而不能完成正常交配.而雌蝇中敲降 *iab-8*导致其输卵管蠕动失调,不能正常输送卵子^[33].目前尚未确定 lncRNA *iab-8*是如何抑制 *abd-A*表达,另一种可能性是 *iab-8*的3'端与 *abd-A*启动子区重叠,从而干扰 RNA 聚合 酶与该启动子区的结合,继而抑制了 abd-A 的 表达.

5 IncRNA参与睡眠调节功能

正常睡眠时长对于个体是必需的.如果剥夺动物的正常睡眠,会导致动物在随后的白天增加睡眠时长来补足缺少的睡眠.离子嘌呤型2X7受体(purine type 2X7 receptor, P2X7R)为非特异性阳离子通道,参与睡眠调节.Davis等^[34]比较了睡眠剥夺前后野生型和P2X7R 敲除小鼠下丘脑中lncRNA的表达,发现野生型小鼠中,睡眠剥夺后4个lncRNA表达上调,1个lncRNA表达下调;P2X7R敲除小鼠只有1个lncRNA表达上调,并且表达有变化的lncRNA在两个品系中无重叠.该研究为之后深入研究lncRNA如何调节睡眠提供了一定的研究基础.

果蝇基因间 lncRNA yellow-achaete intergenic RNA (yar) 是一个在果蝇种属间保守的剪接多聚 腺苷酸化 lncRNA. yar 突变品系果蝇的运动能力正 常,其缺陷主要表现为在正常的昼夜觉醒睡眠周期 内夜间睡眠时间缩短,并且在睡眠剥夺后其睡眠反 弹水平降低, yar 过表达可挽回以上睡眠异常表型, 确认了该 lncRNA 对睡眠的调节作用.实验表明 yar 基因突变对其邻近基因的表达水平并无影响,因此 yar 作为分布于胞质内的 lncRNA,对睡眠的调节作 用可能是通过调控其靶 mRNA 的稳定性或翻译过 程来实现的^[35].

6 IncRNA通过分子调控网络调节神经功能

先前对 lncRNA 的研究多是围绕着 lncRNA 与 其他生物分子,如 DNA、mRNA、蛋白质相互作 用,调控基因的表达^[36].随后注意到 lncRNA 与其 他非编码 RNA 之间也是存在相互作用的^[37-38].最 近,在对 lncRNA 与其他非编码 RNA 的线性功能联 系的研究基础上,开始发现了更复杂的网络功能 联系.

2011年,Ulitsky等^[39]发现了 lncRNA *Cyrano*, 它在脊椎动物中具有明显的保守性,其序列中含有 一个与 miRNA miR-7 的互补序列.在斑马鱼中敲低 *Cyrano* 会造成神经发育异常,表现为鼻板(nasal placode)明显增大,故而用电影《大鼻子情圣》 中主角西哈诺(Cyrano)的名字为其命名.而 miR-7 在中枢神经系统的神经元和神经内分泌细胞 中高表达,是多种基因调控的靶位点.在小鼠中有 3种miR-7, 敲除其中一种miR-7a-2的小鼠中, 垂 体中的卵泡雌激素 (follicle stimulating hormone, FSH) 和促黄体生成素(luteinizing hormone, LH) 分泌降低, 雌雄小鼠均表现出不育的表型[40]. circRNA Cdr1as 的序列上也有多个miR-7的结合位 点. 2013年Hansen等^[41]提出, Cdr1as是miR-7的 分子海绵, 竞争结合miR-7, 从而抑制miR-7的功 能. 2017年, Piwecka等^[42]报道,虽然 Cdr1as 在 哺乳动物中具有保守性,序列上有许多miR-7结合 位点,但是Cdrlas的作用是贮藏并将miR-7运输到 神经元的特定位点,如突触.Cdrlas 敲除小鼠对重 复的噪声刺激不会形成习惯性适应.此外,在 Cdrlas上还有一段与另一种miRNA miR-671 高度 互补的序列,miR-671负责将环状Cdrlas剪切成线 性,使其稳定性降低并被进一步降解^[43].最近, Kleaveland 等^[37]发现,在小鼠的小脑和海马等组 织中, lncRNA Cyrano 可以高效促进miR-7的降解, 而 miR-7 又可以促进 miR-671 的表达, 这 2 个 miRNA 共同促进了 Cdrlas 的降解. 也就是说, lncRNA Cyrano 通过促进miR-7的降解,保护了另 一个 circRNA Cdr1as, 此研究揭示了非编码 RNA 之间相互作用的功能网络. lncRNA、circRNA和 miRNA之间的相互作用对正常的大脑功能是非常 重要的^[37,44].

7 展 望

随着越来越多的lncRNA被发现,需要更高效的技术手段来揭示其潜在的生物学功能.随着新技术方法,如目前应用最广泛的CRISPR/Cas9基因编辑技术的不断改进和发展,必然会更有效地推动lncRNA在神经元发育、分化、多种认知和运动行为调节以及各种神经性疾病等多方面的深入研究.未来lncRNA对神经系统的调控功能可能会更多地依赖于lncRNA与其他非编码RNA的相互作用,或是通过不同非编码RNA相互之间的复杂调控网络来发挥作用.因此,一个由非编码RNA所组成的分子调控网络,正在逐渐被揭示,后续可能会有更精彩的发现.

参考文献

- Guttman M, Amit I, Garber M, *et al.* Chromatin signature reveals over a thousand highly conserved large non-coding RNAs in mammals. Nature, 2009, 458(7235): 223-227
- [2] Nam J W, Bartel D P. Long noncoding RNAs in C. elegans.

Genome Research, 2012, **22**(12): 2529-2540

- [3] Young R S, Marques A C, Tibbit C, et al. Identification and properties of 1, 119 candidate lincRNA loci in the *Drosophila* melanogaster genome. Genome Biology and Evolution, 2012, 4(4):427-442
- [4] Marchese FP, Raimondi I, Huarte M. The multidimensional mechanisms of long noncoding RNA function. Genome Biology, 2017, 18(1):206
- [5] Kaushik K, Leonard V E, Kv S, *et al.* Dynamic expression of long non-coding RNAs (lncRNAs) in adult zebrafish. Plos One, 2013, 8(12): e83616
- [6] Kadakkuzha B M, Liu X A, Mccrate J, et al. Transcriptome analyses of adult mouse brain reveal enrichment of lncRNAs in specific brain regions and neuronal populations. Frontiers in Cellular Neuroscience, 2015, 9:63
- [7] Inagaki S, Numata K, Kondo T, *et al.* Identification and expression analysis of putative mRNA-like non-coding RNA in *Drosophila*. Genes to Cells, 2005, **10**(12): 1163-1173
- [8] Perry R B, Hezroni H, Goldrich M J, et al. Regulation of neuroregeneration by long noncoding RNAs. Molecular Cell, 2018, 72(3): 553-567.e5
- [9] Jankowski M P, Miller L, Koerber H R. Increased expression of transcription factor SRY-box-Containing Gene 11 (Sox11) enhances neurite growth by regulating neurotrophic factor responsiveness. Neuroscience, 2018, 382:93-104
- [10] Irving M D, Buiting K, Kanber D, et al. Segmental paternal uniparental disomy (patUPD) of 14q32 with abnormal methylation elicits the characteristic features of complete patUPD14. American Journal of Medical Genetics Part A, 2010, 152a(8): 1942-1950
- [11] Yen Y P, Hsieh W F, Tsai Y Y, et al. Dlk1-Dio3 locus-derived lncRNAs perpetuate postmitotic motor neuron cell fate and subtype identity. eLife, 2018, 7: e38080
- [12] Li C J, Hong T, Tung Y T, et al. MicroRNA filters Hox temporal transcription noise to confer boundary formation in the spinal cord. Nature Communication, 2017, 8: 14685
- [13] Gomez-Pinilla F, Lee J W, Cotman C W. Basic FGF in adult rat brain: cellular distribution and response to entorhinal lesion and fimbria-fornix transection. The Journal of Neuroscience, 1992, 12(1): 345-355
- Williams L R, Varon S, Peterson G M, *et al.* Continuous infusion of nerve growth factor prevents basal forebrain neuronal death after fimbria fornix transection. Proc Natl Acad Sci U S A, 1986, 83(23): 9231-9235
- [15] Zhang L, Han X, Cheng X, et al. Denervated hippocampus provides a favorable microenvironment for neuronal differentiation of endogenous neural stem cells. Neural Regeneration Research, 2016, 11(4): 597-603
- [16] Deng B, Cheng X, Li H, et al. Microarray expression profiling in the denervated hippocampus identifies long noncoding RNAs functionally involved in neurogenesis. BMC Molecular Biology, 2017, 18(1): 15

- [17] Raveendra B L, Swarnkar S, Avchalumov Y, et al. Long noncoding RNA GM12371 acts as a transcriptional regulator of synapse function. Proc Natl Acad Sci U SA, 2018, 115(43): e10197-e10205
- [18] Li M X, Jia M, Yang L X, et al. The role of the theta isoform of protein kinase C (PKC) in activity-dependent synapse elimination: evidence from the PKC theta knock-out mouse in vivo and in vitro. The Journal of Neuroscience, 2004, 24(15): 3762-3769
- [19] Helmstaedter C, Kurthen M, Lux S, *et al.* Chronic epilepsy and cognition: a longitudinal study in temporal lobe epilepsy. Annals of Neurology, 2003, 54(4):425-432
- [20] Cendes F, Sakamoto A C, Spreafico R, et al. Epilepsies associated with hippocampal sclerosis. Acta Neuropathologica, 2014, 128(1): 21-37
- [21] Han C L, Ge M, Liu Y P, *et al.* Long non-coding RNA *H19* contributes to apoptosis of hippocampal neurons by inhibiting *let-7b* in a rat model of temporal lobe epilepsy. Cell Death & Disease, 2018, 9(6): 617
- [22] Lamb T D. Evolution of phototransduction, vertebrate photoreceptorsand retina. Progress in Retinal and Eye Research, 2013, 36:52-119
- [23] Young T L, Matsuda T, Cepko C L. The noncoding RNA *taurine upregulated gene 1* is required for differentiation of the murine retina. Current Biology, 2005, 15(6): 501-512
- [24] Zelinger L, Karakulah G, Chaitankar V, et al. Regulation of noncoding transcriptome in developing photoreceptors by rod differentiation Factor NRL. Investigative Ophthalmology & Visual Science, 2017, 58(11): 4422-4435
- [25] Golubyatnikov V P, Bukharina T A, Furman D P. A model study of the morphogenesis of *D. melanogaster* mechanoreceptors: the central regulatory circuit. Journal of Bioinformatics and Computational Biology, 2015, 13(1): 1540006
- [26] Furman D P, Bukharina T A. Morphogenesis of *Drosophila* melanogaster macrochaetes: cell fate determination for bristle organ. Journal of Stem Cells, 2012, 7(1): 19-41
- [27] Tuthill J C, Wilson R I. Mechanosensation and adaptive motor control in insects. Current Biology, 2016, 26(20): R1022-R1038
- [28] Seeds A M, Ravbar P, Chung P, et al. A suppression hierarchy among competing motor programs drives sequential grooming in *Drosophila*. eLife, 2014, 3: e02951
- [29] Xu M, Xiang Y, Liu X, et al. Long noncoding RNA SMRG regulates Drosophila macrochaetes by antagonizing scute through E(spl)mbeta. RNA Biology, 2019, 16(1): 42-53
- [30] Martin J R, Ollo R. A new Drosophila Ca2 +/calmodulindependent protein kinase (Caki) is localized in the central nervous system and implicated in walking speed. The EMBO Journal, 1996, 15(8): 1865-1876
- [31] Slawson J B, Kuklin E A, Ejima A, et al. Central regulation of locomotor behavior of *Drosophila melanogaster* depends on a CASK isoform containing CaMK-like and L27 domains. Genetics, 2011, 187(1): 171-184
- [32] Li M, Wen S, Guo X, et al. The novel long non-coding RNA CRG regulates Drosophila locomotor behavior. Nucleic Acids

Research, 2012, 40(22): 11714-11727

- [33] Gummalla M, Maeda R K, Castro Alvarez J J, et al. abd-A regulation by the iab-8 noncoding RNA. Plos Genetics, 2012, 8(5): e1002720
- [34] Davis C J, Taishi P, Honn K A, et al. P2X7 receptors in body temperature, locomotor activity, and brain mRNA and lncRNA responses to sleep deprivation. American Journal of Physiology Regulatory, Integrative and Comparative Physiology, 2016, 311(6):r1004-r1012
- [35] Soshnev A A, Ishimoto H, Mcallister B F, et al. A conserved long noncoding RNA affects sleep behavior in *Drosophila*. Genetics, 2011, 189(2):455-468
- [36] Mercer T R, Mattick J S. Structure and function of long noncoding RNAs in epigenetic regulation. Nature Structural & Molecular Biology, 2013, 20(3): 300-307
- [37] Kleaveland B, Shi C Y, Stefano J, et al. A network of noncoding regulatory RNAs acts in the mammalian brain. Cell, 2018, 174(2): 350-362.e17
- [38] 赵乾富,陈仕俊,肖丙秀,等.环状RNA的生物学功能及其在胃 肠肿瘤发生中的作用.生物化学与生物物理进展,2018,45(6): 601-612

Zhao Q F, Chen S J, Xiao B X, *et al*. Prog Biochem Biophys, 2018, **45**(6): 601-612

- [39] Ulitsky I, Shkumatava A, Jan C H, et al. Conserved function of lincRNAs in vertebrate embryonic development despite rapid sequence evolution. Cell, 2011, 147(7): 1537-1550
- [40] Ahmed K, Lapierre M P, Gasser E, et al. Loss of microRNA-7a2 induces hypogonadotropic hypogonadism and infertility. The Journal of Clinical Investigation, 2017, 127(3): 1061-1074
- [41] Hansen T B, Jensen T I, Clausen B H, et al. Natural RNA circles function as efficient microRNA sponges. Nature, 2013, 495(7441): 384-388
- [42] Piwecka M, Glazar P, Hernandez-Miranda L R, et al. Loss of a mammalian circular RNA locus causes miRNA deregulation and affects brain function. Science, 2017, 357(6357), pii: eaam8526
- [43] Hansen T B, Wiklund E D, Bramsen J B, et al. miRNA-dependent gene silencing involving Ago2-mediated cleavage of a circular antisense RNA. The EMBO Journal, 2011, 30(21): 4414-4422
- [44] Abidin S Z, Leong J W, Mahmoudi M, et al. In Silico prediction and validation of Gfap as an miR-3099 target in mouse brain. Neuroscience Bulletin, 2017, 33(4): 373-382

Research Progresses of Long Noncoding RNA in Nervous System*

XU Meng-Bo, CUI Ming-Yang, LIU Li, LI Mei-Xia**

(State Key Laboratory of Brain and Cognitive Science, Institute of Biophysics, Chinese Academy of Sciences, Beijing 100101, China)

Abstract Long noncoding RNA(lncRNA) is the most important transcript in the transcriptomes of many complex organisms. LncRNA has low conservation and expression level among various organisms. Compared with coding genes, lncRNAs have similar promoter regions and splicing sites, and have better cellular and tissue-specific distribution, especially in the nervous system. The rich expression of lncRNAs suggests that they play an important role in the nervous system. Based on the latest research results of lncRNAs in the neural system in recent years, this review summarizes the regulatory roles and mechanisms of lncRNAs in the development of central and peripheral nervous system and the function of nervous system. At the same time, the new ideas and technologies of lncRNA research are prospected, which will promote the future research of neuroscience.

Key words behavior, development, neural system, long noncoding RNA **DOI**: 10.16476/j.pibb.2019.0021

** Corresponding author.

^{*} This work was supported by a grant from The National Natural Science Foundation of China (31571033).

Tel: 010-64888527, E-mail: limeixia@ibp.ac.cn

Received: January 28, 2019 Accepted: May 10, 2019