• 基础研究 •

m6A识别蛋白Ythdf3在精子发生中的作用研究

宋小玲,刘媛媛,王仿竹,沈 彬*

南京医科大学生殖医学国家重点实验室,江苏 南京 211166

[摘 要] 目的:通过基因敲除模型研究 N6-甲基腺嘌呤(m6A)识别蛋白 Ythdf3 在小鼠精子发生过程的调控作用。方法:利用 CRISPR/Cas9 技术构建 Ythdf3 基因敲除小鼠,通过免疫荧光和HE染色对敲除小鼠进行表型分析,研究 Ythdf3 在调控小鼠精子发生过程中的作用。结果:免疫组化染色显示 Ythdf3 在精原及各级生精细胞核中均有表达;成功构建 Ythdf3 基因敲除小鼠模型;HE染色显示 Ythdf3 敲除小鼠睾丸各级生精时相及附睾尾精子与对照相比无明显异常。结论:在正常生理条件下,敲除 Ythdf3 不影响雄性小鼠精子发生。

[关键词] CRISPR/Cas9;Ythdf3;精子发生

[中图分类号] Q78

「文献标志码] A

「文章编号 1007-4368(2019)06-846-05

doi: 10.7655/NYDXBNS20190611

Effects of m6A reader protein Ythdf3 during spermatogenesis

Song Xiaoling, Liu Yuanyuan, Wang Fangzhu, Shen Bin*

State Key Laboratory of Reproductive Medicine, Nanjing Medical University, Nanjing 211166, China

[Abstract] Objective: This study aims to investigate the role of N6 - methyladenosine (m6A) reader protein Ythdf3 during spermatogenesis in knockout mouse model. Methods: We generated Ythdf3 knockout mice by CRISPR/Cas9 technology, and detected the role of Ythdf3 in spermatogenesis by immunofluorescence, HE staining. Results: Immunohistochemistry results showed that Ythdf3 expressed in the nuclear of spermatogonia and spermatocytes; Ythdf3 knockout mice were constructed successfully; HE staining results revealed spermatogenic wave and the morphology of epididymis cauda in Ythdf3 knockout mice were normal compared with control. Conclusion: Depletion of Ythdf3 did not affect mouse spermatogenesis in normal physiological condition.

[Key words] CRISPR/Cas9; Ythdf3; spermatogenesis

[J Nanjing Med Univ, 2019, 39(06): 846-850]

N6-甲基腺嘌呤(m6A)修饰是真核生物 RNA 最为丰富的化学修饰,广泛存在于真核 mRNA 和长链非编码 RNA 中^[1]。在哺乳动物 mRNA 中, m6A 修饰通常富集在5′端的非翻译区、终止密码子区和3′端的非翻译区^[2]。m6A 修饰是由甲基转移酶3(methyltransferase like 3,Mettl3)、甲基转移酶14(methyltransferase like 14,Mettl14)和WT1相关蛋白形成的复合体催化形成,可被去甲基化酶alkB同源蛋白5(alkB homolog5,RNA demethylase,Alkbh5)和脂肪量

[基金项目] 国家自然科学基金(31622039),江苏省自然科学基金(BK20160045)

*通信作者(Corresponding author),E-mail:binshen@njmu.edu.cn

及肥胖相关蛋白擦除。m6A修饰的生物学功能执行者则是m6A识别蛋白,包括Ythdf1、Ythdf3、Ythdc1、Ythdc2等^[3]。已有研究显示mRNA上m6A修饰在促进翻译、性别决定、胚胎干细胞自我更新和分化、胚胎发育、肿瘤发生等过程中起重要调控作用^[4]。

精子发生是一个复杂而特化的生物学过程,包括精原干细胞的增殖分化、精母细胞的减数分裂和精子形成3个阶段,此过程受神经-内分泌和精子发生相关基因的精密调节。敲除小鼠模型研究表明,Mettl3可以调控小鼠精原细胞的分化及减数分裂的起始^[5];在早期生殖细胞中条件性敲除Mettl3或Mettl14,均可导致精原干细胞自我更新和分化异常^[6];

Alkbh5 敲除导致小鼠精子发生异常^[7],说明 m6A 修 饰在小鼠精子发生中起重要作用。m6A 修饰的生物学功能由其识别蛋白执行,敲除 Ythdc1 和 Ythdc2 可导致小鼠精子发生异常^[8-9],敲除 Ythdf1 和 Ythdf2 不影响小鼠精子发生^[10-11],但 Ythdf3 是否在精子发生中存在作用?之前研究表明, Ythdf3 与 Ythdf1 能够协同作用促进蛋白合成,同时 Ythdf3 能够影响 Ythdf2 介导的甲基化 mRNA 的降解^[12];胞质中 Ythdf3 可促进 mRNA 的翻译^[13],而 Ythdf3 在小鼠精子发生过程中的作用目前没有报道。因此,本研究拟通过敲除小鼠模型,研究 Ythdf3 在小鼠精子发生中的调控作用。

1 材料和方法

1.1 材料

C56BL/6J小鼠饲养于南京医科大学实验动物中心(批准编号IACUC-14030127),按照无特定病原体(SPF)条件,12 h光照12 h黑暗周期进行。所有动物实验经南京医科大学动物保护与使用委员会批准。

1.2 方法

1.2.1 构建敲除小鼠模型

构建 sgRNA 的 oligo 序列如下: sgRNA1_up: 5'-TAGGCTCTCCCAAGAGAACTAGG-3'; sgRN-A1_down: 5'-AAACCCTAGTTCTCTTGGGAGAG-3'; sgRNA2_up: 5'-TAGGATACTTTGAGTAAGGTGCC-3'; sgRNA2_down: 5'-AAACGGCACCTTACTCAA-AGTAT-3'。

CRISPR/Cas9在体外转录和显微注射根据文章所述^[14], Cas9载体通过 Age1线性化后,利用mMESSAGE mMACHINE T7 Ultra Kit(Abcam公司,美国)进行体外转录,利用RNeasy Mini Kit试剂盒(Qiagen公司,德国)进行纯化。sgRNA 的up和down oligo退火之后,连接到 Bsa I 酶切的 pUC57-T7-sgRNA的载体中,测序正确的载体通过 Dra I线性化,并使用MEGA short script Kit试剂盒(Abcam公司,美国)进行体外转录,MEGAclear试剂盒(Abcam公司,美国)进行体外转录,MEGAclear试剂盒(Abcam公司,美国)进行体外转录,MEGAclear试剂盒(Abcam公司,美国)纯化 sgRNA。将 Cas9 mRNA(10 ng/µL)和2条 sgRNA(每条5 ng/µL)同时注射到合子期受精卵中,然后移植到假孕小鼠子宫,通过TA克隆和测序验证首建鼠的基因型,选择移码突变小鼠与C56BL/6J小鼠回交。

1.2.2 TA 克隆

将小鼠基因组目的片段扩增、纯化后与PMD19-

T载体(TaKaRa公司,日本)在16 ℃连接2 h,再将2 μL 连接产物与20 μL大肠杆菌 Top10(BioVector NTCC 公司,美国)冰上混匀,冰上静置30 min后42 ℃水浴锅热激60 s,冰上静置2 min后每管加LB培养基(上海生工公司)200 μL,放37 ℃摇床30 min,220 r/min。将菌涂板,放37 ℃温箱12~16 h后挑单克隆菌进行PCR鉴定,将非空载菌落测序鉴定基因型。以上步骤均按照说明书进行。

1.2.3 RT-PCR检测Ythdf3基因表达情况

利用RNAiso Plus(TaKaRa公司,日本)提取组织RNA,PrimeScript RT reagent Kit(TaKaRa公司,日本) 去除基因组 DNA,并将 1 μg RNA 逆转录成 cDNA。RT-PCR 引物序列如下: mYthdf3-F:5'-CAT-AGGGCAACAGAGGAAACAG-3'; mYthdf3-R:5'-ATCTCCAGCCGTGGACCAT-3'; m18s-F:5'-CATTCGAACGTCTGCCCTATC-3'; m18s-R:5'-CCTGCTGCCCTTCCTTGGA-3'。

1.2.4 基因型鉴定

剪取小鼠脚趾 1~2 mm 进行基因型鉴定, Ythdf3基因型鉴定引物:msYthdf3-E4C9 F:5'-GC-TATCCACCAATGTCAGA-3';msYthdf3-E4C9 R: 5'-CATACCACTGCTGCTCAA-3'。

1.2.5 免疫荧光染色

小鼠睾丸用MDF(30% 甲醛、15% 乙醇、5% 乙酸和50% 蒸馏水)固定。组织切片脱蜡水化后用柠檬酸(福州迈新公司)进行抗原修复,0.3% PBST透膜45 min,5% BSA 室温封闭2h,YTHDF3抗体(武汉 Proteintech公司)以1:200稀释,4℃孵育过夜;次日,二抗室温孵育2h,清洗后用50%甘油封片。

1.2.6 HE染色

组织切片脱蜡水化后用双蒸水清洗3次,每次5 min,然后在苏木素中浸染20 s,伊红染色4 min,梯度酒精脱水后树脂封片。

1.2.7 免疫组化染色

组织切片脱蜡水化后,用过氧化氢(上海凌峰公司)去除内源性过氧化氢酶,PBS(上海生工公司)清洗后柠檬酸修复,0.3% PBST透膜 45 min,5% BSA 室温封闭 2 h,Ythdf3 抗体(武汉 Proteintech 公司)以1:200稀释,4% 管可过夜;次日,二抗室温孵育 2 h,清洗后 DAB(北京中杉金桥公司)显色适当时间,苏木素染色 15 s,梯度酒精脱水后 50% 甘油封片。

1.2.8 Western blot

小鼠组织用 8 mol/L 尿素裂解液(75 μmol/L NaCl, 50 μmol/L Tris - Cl pH 8.2)包含 1 mmol/L

PMSF提取蛋白,Bradford Protein Assay Kit(上海碧云天)测其浓度。蛋白用10% SDS-PAGE胶分离后转移至PVDF膜(Millipore),然后用5%脱脂奶粉溶液室温封闭2h,Ythdf3抗体(Abcam公司,美国)以1:500稀释后4℃孵育过夜。次日,二抗室温孵育2h,用SuperSignal West Femto Maximum Sensitivity Substrate(Thermo公司,美国)检测结果。

2 结 果

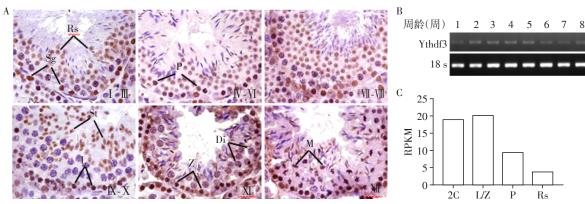
2.1 Ythdf3在小鼠睾丸中的表达情况

免疫组化结果显示,精原细胞、各级精母细胞、圆形精子细胞,以及变形期精子细胞的细胞核中均有 Ythdf3 表达,在精原细胞、细线期和偶线期的精母细胞中 Ythdf3 信号较强,在粗线期精母细胞和圆形精子中信号较弱(图 1A)。RT-PCR 结果发现,Ythdf3 基因在 1 周龄小鼠睾丸中已开始并持续表达(图 1B)。进一步分析了已发表的分选的生精细胞RNA的测序数据,结果显示 Ythdf3 mRNA 在精原

细胞和体细胞、细线期和偶线期精母细胞中表达量较高,而在粗线期精母细胞、圆形精子中表达量较低(图1C)^[15],与本研究免疫组化染色结果一致,提示Ythdf3基因可能对精子发生具有重要作用。

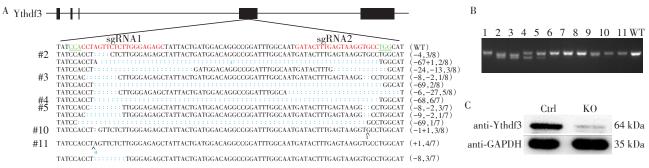
2.2 构建Ythdf3基因敲除小鼠

Ythdf3在小鼠中具有6个转录本,为了完全敲除Ythdf3,选择了6个转录本共有的外显子。为了增加基因敲除效率,在4号公共外显子上设计了2条sgRNA,将体外转录好的sgRNA与Cas9mRNA共同注射到合子期受精卵,然后移植到假孕小鼠子宫,共出生11只首建鼠。通过对11只首建鼠中的6只小鼠进行TA克隆和Sanger测序,发现这6只小鼠都携带移码突变(图2A)。通过对11只首建鼠尾巴基因组DNA进行PCR扩增,可以看到有4只小鼠含有明显的突变条带(图2B)。将携带移码突变的首建鼠和野生型C56BL/6J进行回交,得到F1之后进行自交,然后得到Ythdf3纯合子敲除小鼠。通过Western blot 检测到在敲除小鼠中,Ythdf3蛋白被成功删除(图2C)。



A:免疫组化检测睾丸中Ythdf3蛋白表达情况(×40);B:RT-PCR检测1~8周龄小鼠睾丸中Ythdf3表达量;C:Ythdf3在分选的生精细胞中的表达情况。Rs:圆形精子;Sg:精原细胞;St:精子细胞;L:细线期精母细胞;P:粗线期精母细胞;Z:偶线期精母细胞;Di:双线期精母细胞;M:终变期减数分裂细胞;RPKM:每百万Reads中来自某基因每千碱基长度的Reads数;2C:精原细胞和体细胞。

图 1 Ythdf3基因表达情况 Figure 1 Expression of Ythdf3



A:Ythdf3基因敲除策略,红色代表sgRNA的识别位点,绿色下划线代表PAM序列,括号内正数代表碱基插入数目,负数代表碱基敲除数目,分数代表TA克隆中突变克隆的比例;B:PCR鉴定11只首建鼠(1~11)的基因型;C:Western blot检测Ythdf3蛋白在小鼠组织表达情况,敲除小鼠中存在一条非特异性条带。

图 2 构建 Ythdf3基因敲除小鼠 Figure 2 Generation of Ythdf3 KO mice

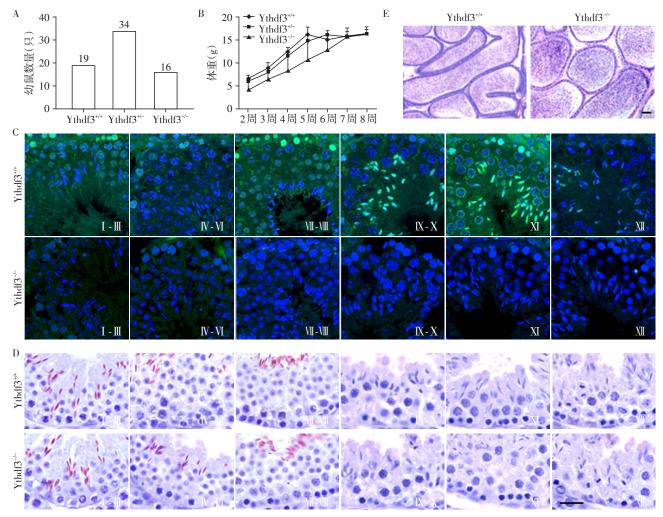
2.3 Ythdf3 敲除小鼠表型分析

首先,对Ythdf3缺失的小鼠出生比例进行统计,发现敲除小鼠出生比例符合孟德尔遗传定律(图3A),说明敲除Ythdf3并不影响小鼠的存活;通过对3种基因型小鼠体重的连续称量,发现与对照组相比,敲除小鼠体重无显著性差异(图3B),说明Ythdf3敲除不影响小鼠的体重。Ythdf3对精子发生作用如何?对Ythdf3敲除小鼠的生殖器官进行了检测,首先从形态学角度分析睾丸和附睾的发育有无异常。免疫荧光显示Ythdf3在小鼠睾丸的精原细胞、各级精母细胞、圆形精子细胞及变形期精子细胞的细胞核中表达,与前面免疫组化染色结果一致,而在敲除小鼠中,检测不到荧光信号,说明Ythdf3确实被成功敲除,这和之前的Western blot结果一致(图3C)。通过HE染色,发现敲除小鼠睾

丸各级生精时相和对照组相比无明显差异(图3D), 敲除小鼠附睾尾中精子无明显异常(图3E)。以上 数据说明敲除Ythdf3不影响小鼠的精子发生过程。

3 讨论

通过免疫组化染色,发现Ythdf3在小鼠精原细胞和细线期、偶线期精母细胞中高表达。利用CRISPR/Cas9技术,成功构建Ythdf3基因敲除小鼠模型,发现敲除Ythdf3不影响纯合小鼠的出生比例和体重,进一步分析发现Ythdf3敲除小鼠的精子发生正常,因此发现在正常生理条件下,Ythdf3敲除对小鼠精子发生无明显影响。之前研究表明,敲除m6A的甲基转移酶和去甲基化酶,会导致小鼠精子发生异常,说明m6A修饰对精子发生非常重要。m6A的生物学功能需要其识别蛋白去执行,本实验



A:Ythdf3 杂合敲除小鼠子代基因型比例;B:2~8周龄小鼠体重(P>0.05,n=3);C:免疫荧光染色检测8周龄小鼠睾丸Ythdf3表达情况(×63);D:HE染色分析8周龄小鼠睾丸各级生精时相(×100);E:8周龄小鼠附睾尾HE染色(×20)。

图3 Ythdf3敲除小鼠表型分析

Figure 3 Phenotypic analysis of Ythdf3 KO mice

室已经报道敲除 Ythdf1 不影响小鼠精子发生,其他研究组报道敲除 Ythdf2,雄鼠精子发生正常,并可以生育后代,说明单独敲除 Ythdf1、Ythdf2 和 Ythdf3 不影响小鼠的精子发生。之前文章报道 Ythdf3 与 Ythdf1 协同作用促进蛋白合成,同时 Ythdf3 可影响 Ythdf2 介导的甲基化 mRNA 的降解,那么,Ythdf3 与 Ythdf1、Ythdf2 在小鼠精子发生过程中有无协同作用,有待深入研究。另外,在热应激条件下,Ythdf2被报道可以入核保护热应激蛋白 mRNA 免受FTO的去甲基化,并通过非帽依赖的方式促进热应激蛋白的翻译,从而维持细胞稳态[16],在极端情况下,Ythdf3是否对精子发生存在作用,亦值得我们进一步探究。

[参考文献]

- [1] Pan T. N6-methyl-adenosine modification in messenger and long non-coding RNA[J]. Trends Biochem Sci, 2013, 38(4):204-209
- [2] Meyer KD, Saletore Y, Zumbo P, et al. Comprehensive analysis of mRNA methylation reveals enrichment in 3' UTRs and near stop codons [J]. Cell, 2012, 149 (7): 1635-1646
- [3] Wu RF, Jiang DH, Wang YZ, et al. N6-methyladenosine (m6A) methylation in mRNA with a dynamic and reversible epigenetic modification[J]. Mol Biotechnol, 2016, 58 (7):450-459
- [4] Yang Y, Hsu PJ, Chen YS, et al. Dynamic transcriptomic m(6)A decoration: writers, erasers, readers and functions in RNA metabolism[J]. Cell Res, 2018, 28(6):616-624
- [5] Xu K, Yang Y, Feng GH, et al. Mettl3 mediated m(6) A regulates spermatogonial differentiationand meiosis initiation[J]. Cell Res, 2017, 27(9):1100-1114
- [6] Lin Z, Hsu PJ, Xing X, et al. Mettl3/Mettl14-mediated mRNA N6-methyladenosine modulates murine spermatogenesis[J]. Cell Res, 2017, 27(10):1216-1230

- [7] Tang C, Klukovich R, Peng H, et al. ALKBH5-dependent m6A demethylation controls splicing and stability of long 3'-UTR mRNAs in male germ cells [J]. Proc Natl Acad Sci USA, 2018, 115(2): E325-E333
- [8] Kasowitz SD, Ma J, Anderson SJ, et al. Nuclear m6A reader YTHDC1 regulates alternative polyadenylation and splicing during mouse oocyte development[J]. PLoS Genet, 2018, 14(5):e1007412
- [9] Hsu PJ, Zhu Y, Ma H, et al. Ythdc2 is an N(6)-methyladenosine binding protein that regulates mammalian spermatogenesis[J]. Cell Res, 2017, 27(9):1115-1127
- [10] 刘媛媛,宋小玲,王仿竹. m6A 识别蛋白 Ythdf1 在精子 发生中的作用研究[J]. 南京医科大学学报(自然科学版),2019,39(2):171-175
- [11] Ivanova I, Much C, Di Giacomo M, et al. The RNA m6A reader YTHDF2 is essential for the post-transcriptional regulation of the maternal transcriptome and oocyte competence [J]. Mol Cell, 2017, 67(6):1059-1067
- [12] Shi H, Wang X, Lu Z, et al. YTHDF3 facilitates translation and decay of N6-methyladenosine-modified RNA[J]. Cell Res, 2017, 27(3):315-328
- [13] Li A, Chen YS, Ping XL, et al. Cytoplasmic m6A reader YTHDF3 promotes mRNA translation[J]. Cell Res, 2017, 27(3):444-447
- [14] Shen B, Zhang W, Zhang J, et al. Efficient genome modification by CRISPR-Cas9 nickase with minimal off-target effects[J]. Nat Methods, 2014, 11(4):399–402
- [15] da Cruz I, Rodríguez-Casuriaga R, Santiñaque FF, et al.

 Transcriptome analysis of highly purified mouse spermatogenic cell populations: gene expression signatures switch from meiotic-to postmeiotic-related processes at pachytene stage[J]. BMC Genomics, 2016, 17:294
- [16] Zhou J, Wan J, Gao X, et al. Dynamic m (6) A mRNA methylation directs translational control of heat shock response[J]. Nature, 2015, 526(7574):591-594

[收稿日期] 2019-01-16