



长链非编码RNA在膀胱癌发生发展中的作用及其机制

The role and mechanism of long non-coding RNA in the occurrence and development of bladder cancer

王小飞 综述;汪磊,李宁忱 审阅(北京大学首钢医院 泌尿外科,北京 100144)

[摘要] 膀胱癌是泌尿系统器官中最常见的恶性肿瘤之一,其病因及发病机制尚不十分清楚,且其具有发病率高、恶性程度高以及术后易复发等特点,因此对其病因、发生发展的具体分子机制的研究及阐明,将有力地促进膀胱癌的诊断及治疗。长链非编码RNA(long non-coding RNA, lncRNA)是细胞中一类转录本长度超过200个核苷酸的非编码RNA分子,占RNA总量的98%。lncRNA具有与mRNA相似的结构,经过转录后加工,也具有polyA尾巴和启动子结构,但是由于序列中缺少开放阅读框,而不参与或很少参与蛋白质编码。近年来,随着二代测序技术的广泛应用,越来越多的研究发现lncRNA在多个层面上参与细胞分化和个体发育等重要生命活动过程的调控,并与人类的重大疾病尤其是肿瘤密切相关。相关的研究表明,lncRNA参与靶基因的表达调控,在肿瘤的发生发展中发挥着重要的作用。本文对lncRNA在膀胱癌方面的最新研究进展进行了文献综述。

[关键词] 长链非编码RNA;膀胱癌;发生发展;研究进展

[中图分类号] R737.14; R730.23 **[文献标识码]** A **[文章编号]** 1007-385X(2018)10-1072-05

膀胱癌的发病率在世界范围内居恶性肿瘤的第11位,其中在男性排名第6^[1]。膀胱癌最常见的病理类型是尿路上皮癌,其中70%为非肌层浸润性膀胱癌,30%为肌层浸润性膀胱癌,前者具有易于复发及进展的特点,而后的预后较差,5年生存率较低,进一步了解膀胱癌发生及发展的具体分子机制对于膀胱癌的诊断和治疗显得尤为重要。长链非编码RNA(long non-coding RNA, lncRNA)是一类转录本长度超过200个核苷酸的非编码RNA分子,因缺乏有意义的开放阅读框,不参与或很少参与蛋白质编码,广泛存在于细胞核或细胞质中,在真核细胞中普遍被转录^[2]。lncRNA起初被认为是基因组转录的“噪音”,是RNA聚合酶II转录的副产物,不具有生物学功能。然而,近年来的研究^[3-4]表明,lncRNA参与了染色体沉默、基因组印记以及染色质修饰、转录激活、转录干扰、核内运输等多种重要的调控过程。随着对lncRNA研究的深入,大量的实验研究表明lncRNA在膀胱癌的发生发展中扮演着重要的角色。本文就近年来lncRNA在膀胱癌发生发展中的作用及其机制研究进展作一综述。

1 lncRNA在肿瘤中的作用机制

lncRNA在肿瘤中一般通过以下机制发挥作用:(1)通过干扰转录因子与启动子结合、诱导蛋白修饰、促进染色体重构等方式影响下游基因的表达。例如,PRC2复合体是一种重要的染色质重塑相关蛋白,lncRNA RepA可招募PRC2到Xist基因启动子,

引发Xist启动子的组蛋白H3第27位赖氨酸发生甲基化(H3K27me3),最终导致X染色体失活^[5];(2)通过与相应的剪接因子结合,干扰mRNA的剪接,形成不同的剪接形式。lncRNA MALAT1由其初级转录物的3'端加工而来,主要位于剪接斑点。它与丝氨酸/精氨酸(serine/arginine, SR)剪接因子相互作用,并调控剪接因子在剪接斑点中的分布和磷酸化水平,从而改变mRNA前体的选择性剪接模式^[6-7];(3)通过与相应的调节因子结合,参与mRNA的降解,调控转录物的丰度。GONG等^[8]发现,一种称为半Stau1结合位点RNA(half-Stau1-binding site RNA, 1/2-sbsRNA)的lncRNA通过与mRNA的3'-UTR的Alu元件的不完全配对,形成Stau1结合位点,促进Stau1与mRNA结合,导致mRNA降解;(4)与特定蛋白质结合,lncRNA转录本可调节相应基因或者蛋白的活性。PcGEM1是在前列腺组织中特异性高表达的lncRNA,有学者^[9]研究发现,PcGEM1可以直接与雄激素受体(androgen receptor, AR)结合并激活AR,这导致了去势抵抗性前列腺癌的发生;(5)通过作为小分子RNA(如miRNA、piRNA)的前体分子而发挥作用。

[基金项目] 吴阶平医学基金会临床科研专项基金资助项目(No.320.6750.15227)。Project supported the Clinical Research Special Program of Wu Jieping Medical Foundation(No.320.6750.15227)

[作者简介] 王小飞(1991-),男,硕士生,主要从事长链非编码RNA与泌尿系肿瘤的基础研究,E-mail:1131700709@qq.com

[通信作者] 李宁忱(LI Ningchen, corresponding author),博士,教授,硕士生导师,主要从事泌尿系肿瘤的基础研究,E-mail:ningchenli@126.com



例如,在淋巴瘤细胞中,lncRNA BIC可以通过加工处理产生miRNA-155,从而通过miRNA信号通路发挥调控作用^[10];(6)作为竞争性内源的RNA(ceRNA)网络的一分子,参与调控miRNA和mRNA的表达。lncRNA可以作为miRNA的诱饵发挥生理作用。POLISENNO等^[11]研究发现,肿瘤抑制基因假基因PTENP1可能以诱饵的方式吸附一些特定的miRNA,从而调控某些miRNA靶基因的表达。

2 lncRNA在膀胱癌发生发展中的作用

近来研究证实,某些lncRNA在肿瘤中表达上调,另一些lncRNA则表达下调,具有促癌或抑癌作用。lncRNA作为致癌或者抑癌基因,在肿瘤的发生发展中发挥着重要的作用^[12]。目前的研究表明,与膀胱癌相关的lncRNAs有母系遗传的印记基因——H19、尿路上皮癌相关基因1(urothelial carcinoma antigen 1,UCA1)、肺腺癌转移相关转录本1(metastasis associated lung adenocarcinoma transcript 1,MALAT-1)、母系表达基因3(maternally expressed gene 3,MEG3)、浆细胞瘤转化迁移基因1(plasmacytoma variant translocation 1,PVT1)、牛磺酸上调基因1(taurine up-regulated 1,TUG1)、膀胱癌相关转录本1(bladder cancer associated transcript 1,BLACAT1又称linc-UBC1)、小核仁RNA宿主基因16(small nucleolar RNA host gene 16,SNHG16)、X染色体失活特异转录本(X-inactive specific transcript,XIST)、DUXAP9、DUXAP10、LINC01296,下面就在膀胱癌中研究较为深入的几种lncRNAs及相关机制进行阐述。

2.1 H19

H19基因位于人染色体11p15.5,具有5个外显子及4个内含子,全长约为2.3 kb。lncRNA H19是第一个发现与癌症相关的lncRNA,在肿瘤中发挥着重要的作用^[13]。

由于目前膀胱癌主要的诊断方式是有创性的膀胱镜检查,给患者增加了很大的痛苦。GIELCHINSKY等^[14]利用RT-PCR技术分析膀胱癌患者及健康受试者尿细胞中H19的表达,发现膀胱癌患者尿细胞中H19的表达水平明显高于健康受试者,此项研究结果可以作为膀胱癌患者无创性检查手段的一个参考。

H19基因的第一个外显子编码一个miRNA分子,即miR-675,H19基因一方面通过miR-675下调抑癌基因RB而促进肿瘤的发生发展^[15],另一方面也可以通过其编码产物lncRNA H19发挥作用。LV等^[16]首次证明了H19可能作为miR-29b-3p竞争性的内源性RNA,与miR-29b-3p直接结合,逆转miR-29b-3p对DNMT3B的抑制作用,促进DNMT3B的表达,从而促进膀胱癌细胞的增殖、侵袭、转移以及上皮间质

转化(epithelial mesenchymal transition,EMT)的发生。LUO等^[17-18]研究发现,H19在膀胱癌中的表达明显高于癌旁组织,当用H19-siRNA处理膀胱癌细胞株时,发现H19表达水平降低的同时,CD2的表达水平也降低,膀胱癌细胞株的生长明显受到抑制。经分析发现,CD2和H19之间存在一种正相关,而且H19对CD2有一个正性的调控作用,由此认为在膀胱癌细胞中过表达的H19激活了CD2,从而促进了膀胱癌细胞的增殖能力,后续研究表明,H19与膀胱癌的转移有关,在膀胱癌中H19与EZH2结合,随后激活Wnt/β-catenin信号通路,使上皮钙黏蛋白的表达受到抑制,诱导EMT的发生,从而促进了膀胱癌细胞的转移。总之,H19有望成为一种新的药物靶点,对膀胱癌的早期诊断、治疗以及预后提供一个新思路。

2.2 UCA1

UCA1基因位于人染色体19p13.12,有3个外显子和2个内含子。作为UCA1基因的编码产物之一,lncRNA UCA1可以通过调控多个基因的表达,在膀胱癌的发生、发展中发挥着重要作用。

研究^[19]发现,UCA1可以通过激活PI3-K/Akt信号通路,从而调控CREB在膀胱癌细胞中的表达和磷酸化,进而影响膀胱癌细胞周期的分布,当PI3-K/Akt信号通路被抑制时,CREB的表达下降,膀胱癌的细胞周期进程将会减慢,细胞增殖受到抑制,这可能是UCA1发挥促癌作用的一种机制。WANG等^[20]利用RNA pull-down和RIP等实验技术验证了在膀胱癌细胞系中UCA1与染色质重塑因子BRG1直接结合,从而阻止BRG1被招募到其靶基因细胞周期抑制因子P21的启动子上,从而加快细胞周期的进程,促进细胞的增殖,当过表达UCA1时,P21蛋白水平降低,促进细胞的增殖;当UCA1的表达水平降低时,细胞周期抑制因子P21蛋白的表达水平上调,从而抑制膀胱癌细胞的增殖。此外,UCA1基因的一个转录因子Ets-2,可以直接结合在UCA1启动子区域,从而促进其活化,当用Ets-2 siRNAs敲低Ets-2的表达时,能够通过使Akt信号通路失活,导致膀胱癌细胞凋亡增加,因此推测,膀胱癌细胞中UCA1的表达可能与Ets-2介导的抗凋亡过程相关的Akt信号通路的活化有关,此结论还有待进一步的验证^[21]。XUE等^[22]利用生物信息学技术对UCA1核心启动子区域进行分析,发现了转录因子C/EBPα(CCAAT/enhancer binding protein α)直接结合在UCA1核心启动子区域,从而促进膀胱癌细胞系中UCA1的表达,以增加细胞的稳定性和减少细胞的凋亡,当用C/EBPα siRNA下调转录因子C/EBPα时,膀胱癌细胞系的稳定性下降,凋亡增加。研究^[23]发现,UCA1通过活化EMT相关的调





节因子ZEB1和ZEB2等,从而诱导EMT的发生,进一步促进膀胱癌细胞的侵袭和转移,另外,UCA1也可以通过hsa-miR-145-FSCN1通路调控膀胱癌细胞的侵袭和转移,因此可以通过抑制UCA1的表达,从而抑制膀胱癌细胞的侵袭和转移。同时,UCA1可以促进高迁移率族蛋白B1(HMGB1)的表达,并且抑制miR-143的表达,从而促进膀胱癌细胞的侵袭以及EMT过程的发生^[24]。GOU等^[25]研究发现,骨形态发生蛋白9(BMP9)可以通过上调UCA1的表达,从而促进膀胱癌细胞的增殖和转移。

PAN等^[26]研究发现,UCA1可以增加膀胱癌细胞对顺铂/吉西他滨等化疗药物的抵抗性,可能的机制是UCA1通过激活转录因子CREB,然后上调miR-196a-5p在膀胱癌细胞中的表达;miR-196a-5p进一步可以调控p27kip1的表达,从而介导膀胱癌细胞对顺铂/吉西他滨等化疗药物的抵抗性;当抑制UCA1的表达时,膀胱癌细胞对顺铂/吉西他滨等化疗药物的敏感性将会恢复。因此,UCA1有望成为膀胱癌化学药物治疗的一个新靶点。最近研究^[27]发现,UCA1通过激活mTOR信号通路,在癌细胞的葡萄糖代谢中发挥重要的作用。另外,二甲双胍可以降低UCA1在膀胱癌细胞中的表达,因此推测二甲双胍可能通过降低UCA1的表达,从而抑制mTOR信号通路,进而抑制膀胱癌细胞的增殖和糖酵解;当在膀胱癌细胞中转染外源性的UCA1时,二甲双胍对细胞增殖的抑制及糖代谢过程的抑制作用更加明显,该发现说明了UCA1作为调控靶点在膀胱癌治疗过程中的重要作用。此外,LI等^[28]证明了UCA1可以通过miR-195/ARL2信号通路,从而增强膀胱癌细胞线粒体的功能。由此可见,UCA1将来有可能作为新的思路,指导膀胱癌的早期诊断、分级分期以及治疗。

2.3 MALAT-1

MALAT-1最初是在研究非小细胞肺癌时发现的。MALAT-1基因位于11q13.1,长度约为8.7 kb,包含1个外显子,与多系统恶性肿瘤的进展相关。

LI等^[29]利用原位杂交等技术发现,MALAT-1在膀胱癌细胞系中高表达与膀胱癌的组织学分级、临床分期以及淋巴结转移等相关,高的临床分期、淋巴结转移阳性以及高的MALAT-1表达均可以作为膀胱癌患者整体生存率的预后判断指标。

lncRNA MALAT-1不仅与膀胱癌细胞的增殖、远处转移有关,而且与膀胱癌的恶性程度相关。HAN等^[30]发现,MALAT-1在癌组织中的表达明显高于癌旁正常组织,同时在浸润性膀胱癌中的表达水平显著高于非浸润性膀胱癌组织,同时,当用MALAT1 siRNA技术敲低MALAT1在膀胱癌细胞系中的表达时,

则膀胱癌细胞的增殖受到抑制,侵袭和转移减少,凋亡增加。后来,HAN等^[31]研究发现在膀胱癌中miRNA hsa-miR-125b与致癌基因SIRT7和长链非编码RNA MALAT1的表达呈负相关,当过表达hsa-miR-125b时,可以抑制SIRT7和MALAT1的表达,当敲低hsa-miR-125b时,可以促进SIRT7和MALAT1的表达,进而促进细胞的增殖、侵袭、转移以及抑制凋亡。因此得出结论,hsa-miR-125b可以通过抑制SIRT7和MALAT1的表达来抑制膀胱癌的发展。此外,MALAT1可能作为miR-124竞争性的内源性RNA,逆转miR-124对foxq1的抑制作用,促进foxq1的表达,从而促进膀胱癌细胞的增殖、侵袭和转移^[32]。EMT在肿瘤远处转移过程中发挥着重要的作用。MALAT-1在膀胱癌中正是通过改变细胞的黏附能力,促使癌细胞EMT,从而协助肿瘤发生转移。研究表明,下调MALAT-1表达后,癌细胞中与EMT相关的锌指E盒结合同源盒蛋白1(ZEB1)、ZEB2和锌指转录因子Slug等蛋白减少,与细胞黏附相关的上皮钙黏蛋白表达增加,膀胱癌EMT过程受到明显抑制^[33]。另外,TGF-β能够促进膀胱癌中MALAT-1的表达以及EMT的发生,在膀胱癌细胞中,TGF-β可以促进MALAT-1与多梳抑制复合物的组成成分Suz12结合,然后促进神经钙黏蛋白的表达,同时抑制上皮钙黏蛋白的表达,结果会增加肿瘤细胞的恶性程度,当靶向抑制MALAT-1或Suz12的表达时,将会抑制由TGF-β介导的肿瘤细胞的侵袭和转移^[34]。这些结论与之前的研究结果相吻合,更加说明了MALAT-1有望成为膀胱癌的一个治疗靶点。

2.4 MEG3

MEG3基因是一个印迹基因,定位于染色体14q32.3,研究表明,lncRNA MEG3的表达与肿瘤的发生呈负相关,在许多肿瘤中发挥抑制作用^[35]。

DUAN等^[36]研究发现,膀胱癌中MEG3的下调程度不仅与膀胱肿瘤分期有关,而且与患者的无复发生存期(recurrence-free survival, RFS)的长短有关,并且证明了肿瘤患者血清中MEG3的水平有可能成为诊断和评估患者预后的一个重要的手段。

ZHOU等^[37]通过实验证明,MEG3在膀胱癌组织中的表达水平明显低于癌旁组织,过表达MEG3的膀胱癌细胞系的增殖及克隆形成能力显著下降,可能与其介导的促凋亡作用有关。此外,为了探讨MEG3与自噬在膀胱癌发生发展过程中的关系,YING等^[38]发现在膀胱癌中自噬标志物LC3-II mRNA的表达水平显著升高,并且与MEG3的表达水平呈明显的负相关($P=0.016$),当敲除膀胱癌细胞株中的MEG3后,自噬作用增强,由此推测膀胱癌中MEG3与自噬激活有



关,MEG3可抑制自噬,从而抑制膀胱癌细胞的增殖。

2.5 其他与膀胱癌相关的lncRNA

其他已知的与膀胱癌相关的lncRNA有PVT1、TUG1、BLACAT1等。研究^[39-40]发现,PVT1、TUG1、BLACAT1等在膀胱癌组织及膀胱癌细胞株中的表达水平明显高于癌旁组织及正常膀胱细胞株,下调它们的表达时,可以明显抑制膀胱癌细胞的增殖、侵袭和转移,相应的分子机制还有待研究。秦英超等^[41]通过lncRNA双通道表达谱芯片分析4对尿路上皮癌及癌旁组织的lncRNAs表达差异,筛选出3个差异表达的lncRNA:DUXAP9、DUXAP10及LINC01296,并通过膀胱癌组织及细胞系进行验证,发现它们在膀胱癌组织及细胞系中的表达水平明显高于癌旁组织及正常膀胱细胞株。LV等^[42]研究发现,DUXAP10可以通过P13K/Akt/mTOR信号通路促进膀胱癌细胞的增殖,并且抑制其凋亡,有望成为膀胱癌诊断和治疗的新靶点。此外,ZHU等^[43]通过实验证明,lncRNA LSNCT5通过与NCYM相互作用,抑制GSK3β的活化,进而活化Wnt/β-catenin信号通路并促进EMT的发生,从而促进膀胱癌的进展。

3 展望

近年来,lncRNA作为疾病尤其是癌症诊断、治疗靶点新的候选分子,展示了良好的应用前景。目前关于lncRNA与肿瘤相关联的证据大多来自于lncRNA表达水平差异及功能研究上,而lncRNA影响肿瘤增殖、转移、耐药、凋亡等具体的分子机制仍不清楚,尤其是与膀胱癌有关的lncRNA,目前其功能及影响肿瘤发生发展的分子机制还不十分清楚,仍需要继续深入探索。随着生物学技术的不断发展进步,未来可以利用分子生物学、蛋白质组学、细胞实验及动物实验解释肿瘤发生、发展过程中特定的lncRNA可能参与的调控作用、信号转导通路以及启动子的相关调控作用等等。通过多层次研究与膀胱癌相关的特定lncRNA的功能和调控机制,有助于寻找膀胱癌治疗的新靶点,为膀胱癌的靶向治疗和新药开发提供相关依据。

参 考 文 献

- [1] TORRE L A, BRAY F, SIEGEL R L, et al. Global cancer statistics, 2012[J]. CA Cancer J Clin, 2015, 65(2): 87-108. DOI: 10.3322/caac.21262.
- [2] KIM E D, SUNG S. Long noncoding RNA: unveiling hidden layer of gene regulatory networks[J]. Trends Plant Sci, 2012, 17(1): 16-21. DOI: 10.1016/j.tplants.2011.10.008.
- [3] LEE J T, BARTOLOMEI M S. X-inactivation, imprinting, and long noncoding RNAs in health and disease[J]. Cell, 2013, 152(6): 1308-1323. DOI: 10.1016/j.cell.2013.02.016.
- [4] 费帆,何永生,王友于,等. lncRNAANRIL在胶质瘤组织中的表达及其临床意义[J]. 中国肿瘤生物治疗杂志, 2018, 25(4): 370-375. DOI: 10.3872/j.issn.1007-385x.2018.04.009.
- [5] LIU F, PYLE A M. 104 exploring the architecture of lncRNA RepA, a key player in X-chromosome inactivation[J]. J Biomol Struct Dyn, 2015, 33(Suppl 1): 65-66. DOI: 10.1080/07391102.2015.1032666.
- [6] WILUSZ J E, FREIER S M, SPECTOR D L. 3' end processing of a long nuclear-retained noncoding RNA yields a tRNA-like cytoplasmic RNA[J]. Cell, 2008, 135(5): 919-932. DOI: 10.1016/j.cell.2008.10.012.
- [7] TRIPATHI V, ELLIS J D, SHEN Z, et al. The nuclear-retained non-coding RNA MALAT1 regulates alternative splicing by modulating SR splicing factor phosphorylation[J]. Mol Cell, 2010, 39(6): 925-938. DOI: 10.1016/j.molcel.2010.08.011.
- [8] GONG C, MAQUAT L E. lncRNAs transactivate STAU1-mediated mRNA decay by duplexing with 3' UTRs via Alu elements[J]. Nature, 2011, 470(7333): 284-288. DOI: 10.1038/nature09701.
- [9] ANG L, LIN C, JIN C, et al. lncRNA-dependent mechanisms of androgen-receptor-regulated gene activation programs[J]. Nature, 2013, 500(7464): 598-602. DOI: 10.1038/nature12451.
- [10] ANGRAND P O, VENNIN C, Le BOURHIS X, et al. The role of long non-coding RNAs in genome formatting and expression[J / OL]. Front Genet, 2015, 6: 165[2018-05-28]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4413816/>. DOI: 10.3389/fgene.2015.00165.
- [11] POLISENO L, SALMENA L, ZHANG J W, et al. A coding-independent function of gene and pseudogene mRNAs regulates tumour biology[J]. Nature, 2010, 465(7301): 1033-1038. DOI: 10.1038/nature09144.
- [12] LIU B, SUN L, LIU Q, et al. A cytoplasmic NF-kappaB interacting long noncoding RNA blocks IkappaB phosphorylation and suppresses breast cancer metastasis[J]. Cancer Cell, 2015, 27(3): 370-381. DOI: 10.1016/j.ccr.2015.02.004.
- [13] GIBB E A, VUCIC E A, ENFIELD K S, et al. Human cancer long non-coding RNA transcriptomes[J / OL]. PLoS One, 2011, 6(10): e25915[2018-05-28]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC3185064/>. DOI: 10.1371/journal.pone.0025915.
- [14] GIELCHINSKY I, GILON M, ABU-LAIL R, et al. H19 non-coding RNA in urine cells detects urothelial carcinoma: a pilot study[J]. Biomarkers, 2017, 22(7): 661-666. DOI: 10.1080/1354750X.2016.1276625.
- [15] KENIRY A, OXLEY D, MONNIER P, et al. The H19 lncRNA is a developmental reservoir of miR-675 that suppresses growth and Igf1r[J]. Nat Cell Biol, 2012, 14(7): 659-665. DOI: 10.1038 / ncb2521.
- [16] LV M, ZHONG Z, HUANG M, et al. lncRNA H19 regulates epithelial-mesenchymal transition and metastasis of bladder cancer by miR-29b-3p as competing endogenous RNA[J]. Biochim Biophys Acta, 2017, 1864(10): 1887-1899. DOI: 10.1016/j.bbamcr.2017.08.001.
- [17] LUO M, LI Z, WANG W, et al. Upregulated H19 contributes to bladder cancer cell proliferation by regulating ID2 expression[J]. FEBS J, 2013, 280(7): 1709-1716. DOI: 10.1111/febs.12185.
- [18] LUO M, LI Z, WANG W, et al. Long non-coding RNA H19 increases bladder cancer metastasis by associating with EZH2 and inhibiting E-cadherin expression[J]. Cancer Lett, 2013, 333(2): 213-221.

- DOI: 10.1016/j.canlet.2013.01.033.
- [19] YANG C, LI X, WANG Y, et al. Long non-coding RNA UCA1 regulated cell cycle distribution via CREB through PI3-K dependent pathway in bladder carcinoma cells[J]. *Gene*, 2012, 496(1): 8-16. DOI: 10.1016/j.gene.2012.01.012.
- [20] WANG X, GONG Y, JIN B, et al. Long non-coding RNA urothelial carcinoma associated 1 induces cell replication by inhibiting BRG1 in 5637 cells[J]. *Oncol Rep*, 2014, 32(3): 1281-1290. DOI: 10.3892/or.2014.3309.
- [21] WU W, ZHANG S, LI X, et al. Ets-2 regulates cell apoptosis via the Akt pathway, through the regulation of urothelial cancer associated 1, a long non-coding RNA, in bladder cancer cells[J/OL]. *PLoS One*, 2013, 8(9): e73920[2018-05-28]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC3771932/>. DOI: 10.1371/journal.pone.0073920.
- [22] XUE M, LI X, WU W, et al. Upregulation of long non-coding RNA urothelial carcinoma associated 1 by CCAAT/enhancer binding protein alpha contributes to bladder cancer cell growth and reduced apoptosis[J]. *Oncol Rep*, 2014, 31(5): 1993-2000. DOI: 10.3892/or.2014.3092.
- [23] XUE M, PANG H, LI X, et al. Long non-coding RNA urothelial cancer-associated 1 promotes bladder cancer cell migration and invasion by way of the hsa-miR-145-ZEB1 / 2-FSCN1 pathway[J]. *Cancer Sci*, 2016, 107(1): 18-27. DOI: 10.1111/cas.12844.
- [24] LUO J, CHEN J, LI H, et al. LncRNA UCA1 promotes the invasion and EMT of bladder cancer cells by regulating the miR-143 / HMGB1 pathway[J]. *Oncol Lett*, 2017, 14(5): 5556-5562. DOI: 10.3892/ol.2017.6886.
- [25] GOU L, LIU M, XIA J, et al. BMP9 promotes the proliferation and migration of bladder cancer cells through up-regulating lncRNA UCA1[J/OL]. *Int J Mol Sci*, 2018, 19(4). pii: E1116[2018-05-28]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5979556/>. DOI: 10.3390/ijms19041116.
- [26] PAN J, LI X, WU W, et al. Long non-coding RNA UCA1 promotes cisplatin / gemcitabine resistance through CREB modulating miR-196a-5p in bladder cancer cells[J]. *Cancer Lett*, 2016, 382(1): 64-76. DOI: 10.1016/j.canlet.2016.08.015.
- [27] LI T, SUN X, JIANG X. UCA1 involved in the metformin-regulated bladder cancer cell proliferation and glycolysis[J]. *Tumour Biol*, 2017, 39(6): 1010428317710823. DOI: 10.1177/1010428317710823.
- [28] LI H J, SUN X M, LI Z K, et al. LncRNA UCA1 promotes mitochondrial function of bladder cancer via the miR-195/ARL2 signaling pathway[J]. *Cell Physiol Biochem*, 2017, 43(6): 2548-2561. DOI: 10.1159/000484507.
- [29] LI C, CUI Y, LIU L F, et al. High expression of long noncoding RNA MALAT1 indicates a poor prognosis and promotes clinical progression and metastasis in bladder cancer[J]. *Clin Genitourin Cancer*, 2017, 15(5): 570-576. DOI: 10.1016/j.clgc.2017.05.001.
- [30] HAN Y, LIU Y, NIE L, et al. Inducing cell proliferation inhibition, apoptosis, and motility reduction by silencing long noncoding ribonucleic acid metastasis-associated lung adenocarcinoma transcript 1 in urothelial carcinoma of the bladder[J/OL]. *Urology*, 2013, 81(1): e201-209[2018-05-28]. [https://www.goldjournal.net/article/S0090-4295\(12\)01025-4/fulltext](https://www.goldjournal.net/article/S0090-4295(12)01025-4/fulltext). DOI: 10.1016/j.urology.2012.08.044.
- [31] HAN Y, LIU Y, ZHANG H, et al. Hsa-miR-125b suppresses bladder cancer development by down-regulating oncogene SIRT7 and onco-
- genic long noncoding RNA MALAT1[J/OL]. *FEBS Lett*, 2013. pii: S0014-5793(13)00780-1[2018-05-28]. [http://onlinelibrary.wiley.com/journal/10.1002/\(ISSN\)1873-3468](http://onlinelibrary.wiley.com/journal/10.1002/(ISSN)1873-3468). DOI: 10.1016/j.febslet.2013.10.023.
- [32] JIAO D, LI Z, ZHU M, et al. LncRNAMALAT1 promotes tumor growth and metastasis by targeting miR-124/foxq1 in bladder transitional cell carcinoma(BTCC)[J/OL]. *Am J Cancer Res*, 2018, 8(4): 748-760[2018-05-28]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5934564/>.
- [33] YING L, CHEN Q, WANG Y, et al. Upregulated MALAT-1 contributes to bladder cancer cell migration by inducing epithelial-to-mesenchymal transition[J]. *Mol Biosyst*, 2012, 8(9): 2289-2294. DOI: 10.1039/c2mb25070e.
- [34] FAN Y, SHEN B, TAN M, et al. TGF-beta-induced upregulation of malat1 promotes bladder cancer metastasis by associating with suz12[J]. *Clin Cancer Res*, 2014, 20(6): 1531-1541. DOI: 10.1158/1078-0432.CCR-13-1455.
- [35] ZHANG Q, SU M, LU G, et al. The complexity of bladder cancer: long noncoding RNAs are on the stage[J/OL]. *Mol Cancer*, 2013, 12(1): 101[2018-05-28]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC3846905/>. DOI: 10.1186/1476-4598-12-101.
- [36] DUAN W, DU L, JIANG X, et al. Identification of a serum circulating lncRNA panel for the diagnosis and recurrence prediction of bladder cancer[J]. *Oncotarget*, 2016, 7(48): 78850-78858. DOI: 10.18632/oncotarget.12880.
- [37] ZHOU Y, ZHANG X, KLIBANSKI A. MEG3 noncoding RNA: a tumor suppressor[J/OL]. *J Mol Endocrinol*, 2012, 48(3): R45-53[2018-05-28]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC3738193/>. DOI: 10.1530/JME-12-0008.
- [38] YING L, HUANG Y, CHEN H, et al. Downregulated MEG3 activates autophagy and increases cell proliferation in bladder cancer [J]. *Mol Biosyst*, 2013, 9(3): 407-411. DOI: 10.1039/c2mb25386k.
- [39] HAN Y, LIU Y, GUI Y, et al. Long intergenic non-coding RNA TUG1 is overexpressed in urothelial carcinoma of the bladder[J]. *J Surg Oncol*, 2013, 107(5): 555-559. DOI: 10.1002/jso.23264.
- [40] HE W, CAI Q, SUN F, et al. linc-UBC1 physically associates with polycomb repressive complex 2 (PRC2) and acts as a negative prognostic factor for lymph node metastasis and survival in bladder cancer[J]. *Biochim Biophys Acta*, 2013, 1832(10): 1528-1537. DOI: 10.1016/j.bbadi.2013.05.010.
- [41] 秦英超, 汪磊, 宫雁冰, 等. 长链非编码RNA DUXAP9、DUXAP10 和 LINC01296 在膀胱癌细胞系中的特异性高表达研究[J]. 临床泌尿外科杂志, 2016, (10): 921-925. DOI: 10.13201/j.issn.1001-1420.2016.10.016.
- [42] LV X Y, MA L, CHEN J F, et al. Knock down of DUXAP10 inhibits proliferation and promotes apoptosis in bladder cancer cells via PI3K / Akt / mTOR signaling pathway[J]. *Int J Oncol*, 2018, 52(1): 288-294. DOI: 10.3892/ijo.2017.4195.
- [43] ZHU X, LI Y, ZHAO S, et al. LSINCT5 activates Wnt/β-catenin signaling by interacting with NCYM to promote bladder cancer progression[J]. *Biochem Biophys Res Commun*, 2018, 502(3): 299-306. DOI: 10.1016/j.bbrc.2018.05.076.

[收稿日期] 2018-05-28

[修回日期] 2018-08-20

[本文编辑] 党瑞山