



DOI:10.3872/j.issn.1007-385x.2018.01.019

·综述·

## 长链非编码 RNA TINCR 在肿瘤中作用的研究进展

### Research progress on role of lncRNA TINCR in tumors

张珊 综述; 封国生 审阅(首都医科大学附属北京朝阳医院 肿瘤科, 北京 100020)

**[摘要]** 近年来随着肿瘤研究的深入, 长链非编码 RNA(long non-coding RNA, lncRNA)受到高度重视, 在肿瘤的发生、发展、治疗和预后等方面发挥重要的作用。组织分化诱导非蛋白编码 RNA(tissue differentiation inducing non-protein coding RNA, TINCR)在表皮细胞分化中具有重要作用, 可促进表皮形成, TINCR 缺失时则表现为表皮形成障碍。研究发现 TINCR 在结直肠癌、胃癌、鳞状细胞癌、膀胱癌、乳腺癌、肝细胞癌和黑色素瘤等表达异常, TINCR 与多种分子相互作用而影响基因转录及转录后过程, 可加速肿瘤发展, 研究 TINCR 在肿瘤中的作用对肿瘤早期诊断及预后评估具有重要意义, TINCR 可作为多种肿瘤的标志物及治疗的潜在靶标。

**[关键词]** 长链非编码 RNA(lncRNA); 组织分化诱导非蛋白编码 RNA(TINCR); 肿瘤

**[中图分类号]** R737.14; R730.2 **[文献标识码]** A **[文章编号]** 1007-385X(2018)01-0104-05

根据美国癌症学会(American Cancer Society, ACS)在 *CA Cancer J Clin* 上公布的数据, 2017 年美国预计有近 169 万新发癌症患者及 60 万癌症死亡病例<sup>[1]</sup>。有研究<sup>[2-3]</sup>发现, 长链非编码 RNA(long non-coding RNA, lncRNA)与肿瘤的发生发展有密切关系。lncRNA 通常不具有功能性开放阅读框架(functional open reading frames, FORF), 不能翻译生成蛋白质<sup>[4]</sup>; 在染色质修饰、染色体重组、干扰基因启动子、诱导组蛋白修饰、内源性 siRNA 产生、X 染色体失活和转录、遗传印记以及蛋白质活性和 RNA 选择性剪接的调控中起着重要的调节作用<sup>[5-10]</sup>; 在恶性肿瘤诊断和治疗中具有重要的潜在应用价值<sup>[5]</sup>。目前, 用作测定特定细胞状态或细胞程序性表达的 lncRNA 可以鉴别恶性肿瘤的细胞病理学, 具有重要的预后评估价值, 甚至为恶性肿瘤患者提供治疗选择<sup>[4]</sup>。组织分化诱导非蛋白编码 RNA(tissue differentiation inducing non-protein coding RNA, TINCR)是一种在表皮组织中诱导关键分化基因所需的 lncRNA, 也是以表皮屏障破坏为特征的人类皮肤病突变的基因<sup>[3]</sup>, TINCR 在多种恶性肿瘤中异常表达, 可作为肿瘤早期诊断的分子标志物及预后预测指标之一。

#### 1 TINCR 概述

TINCR 大小为 3.7 kb, 其基因位于人类 19 号染色体 *SAFB2* 和 *ZNRF4* 基因之间, 可通过转录后机制促进表皮分化, 在表皮分化过程中 TINCR 水平可上升至基础水平的 150 倍, 人表皮荧光原位杂交试验显示 TINCR 在分化层中富集<sup>[11-12]</sup>。TINCR 缺失时, 表皮组织基因的表达图谱有 394 个基因表达受抑制。

TINCR 调节基因富集, 作用于与分化相关的表皮屏障形成相关基因本体(gene ontology, GO), TINCR 缺失时表皮形成障碍<sup>[13]</sup>。有研究<sup>[13]</sup>表明, 在 TINCR 缺陷型表皮中无正常的角质透明质素颗粒形成区域, 人类表皮组织层状颗粒中的层状体数量减少了 81.4%。维持表皮屏障功能所需的半胱天冬氨酸蛋白酶(caspase)具有水解蛋白质、促进细胞凋亡的作用, 在 TINCR 缺失情况下可减少 83.7%。在临床多种皮肤病, 如寻常型鱼鳞病和丑角鱼鳞病中, 均可检测到 TINCR 的异常表达<sup>[13]</sup>。

#### 2 TINCR 作用机制

有研究<sup>[13-16]</sup>表明, TINCR 可与双链 RNA 结合蛋白 staufen1(STAU1)有较强结合能力, 可形成一个含有 25 个核苷酸的“TINCR box”复合体, 并增强 mRNA 的稳定性。siSTAU1 和 siTINCR 基因组的基因富集分析(gene set enrichment analysis, GSEA)表明, TINCR 与 STAU1 是表皮分化所必需的。STAU1 结合其靶向 mRNA 的 3'非翻译区中的 STAU1 结合位点, 可以诱导 mRNA 降解, 称为 STAU1 介导的 mRNA 衰变(STAU1-mediated mRNA decay, SMD)<sup>[17]</sup>。有研究<sup>[17-18]</sup>显示, Kruppel 样因子(Kruppel-like factor, KLF)家族是其靶标之一, 也称为 SP1 样蛋白, 在抑制细胞增殖、促进细胞凋亡方面发挥重要作用, 其抑制了细

**[作者简介]** 张珊(1992-), 女, 硕士生, 主要从事胃肠道肿瘤的研究, E-mail: zhangshancyh@163.com

**[通信作者]** 封国生(FENG Guosheng, corresponding author), 博士, 主任医师, 博士生导师, 主要从事消化道肿瘤的基础与临床研究, E-mail: fengguoshengcyh@163.com



胞周期蛋白依赖性激酶基因——细胞周期蛋白依赖性激酶抑制剂 2B (cyclin dependent kinase inhibitor 2B, CDKN2B)/P15 和 CDKN1A/P21 的表达,这两个基因都是关键的 CDK 抑制剂,可导致细胞从 G1 期向 S 期转变。

在表皮细胞分化过程中,抗分化 lncRNA (antidifferentiation lncRNA, lncRNA-ANCR) 与 TINCR 对于体内平衡是必不可少的<sup>[19]</sup>。ANCR 促进祖细胞维持其原始状态,而 TINCR 与其作用相反,两者均通过控制肌肉痉挛性纤维肉瘤 (musculoaponeurotic fibrosarcoma, MAF) 及其同源基因 B (musculoaponeurotic fibrosarcoma oncogene homolog B, MAFB), 后两者均是诱导细胞周期停滞和终末分化的基因,进而调节细胞分化<sup>[19]</sup>。另有研究<sup>[20]</sup>发现, TINCR 还可以形成锌指蛋白 750 (zinc finger protein 750, ZNF750)-TINCR-钙调素类蛋白 5 (calmodulin-like 5, CALML5)-人分层蛋白 (stratifin, SFN) 网络, 促进细胞前皮分化。TINCR 缺失后, CALML5 mRNA 聚腺苷酸尾长度显着降低,稳定性下降,进而其 RNA 和蛋白水平显着降低,提示 CALML5 mRNA 可能是 TINCR 稳定性靶标<sup>[20]</sup>。此外, CALML5 mRNA 由 ZNF750 转录因子上调,并促进 TINCR 稳定<sup>[20]</sup>, TINCR 也可促进 ZNF750 的肿瘤抑制和分化诱导作用<sup>[21]</sup>。其作用机制见图 1。

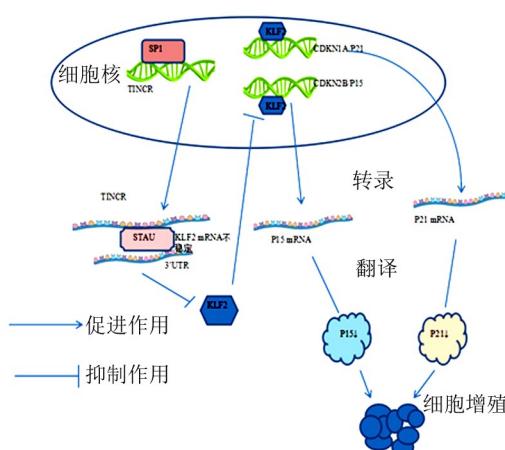


图 1 TINCR 调控细胞增殖的机制示意图<sup>[22]</sup>

### 3 TINCR 在肿瘤中的表达

#### 3.1 结直肠癌 (colorectal cancer, CRC)

CRC 是世界第 3 位高发的恶性肿瘤<sup>[1]</sup>。I 期患者 5 年生存率可达 90%, IV 期患者仅为 10%<sup>[23-24]</sup>。有研究<sup>[24]</sup>发现, CRC 中 TINCR 表达水平明显低于癌旁组织及正常组织。TINCR 特异性结合上皮细胞黏附分子 (epithelial cell adhesion molecule, EpCAM), TINCR 的表达下调促进 EpCAM 的水解,然后释放胞内

结构域 (intra-cellular domain, EpICD), 随后激活 Wnt/β-catenin 通路<sup>[25]</sup>。进一步的研究<sup>[24]</sup>表明, *c-myc* 基因通过抑制 sp1 转录活性来抑制 TINCR 的表达, 提示 TINCR 表达水平下调促进了 CRC 细胞的增殖和转移, 可以认为 TINCR 是潜在的癌症抑制基因。Zheng 等<sup>[26]</sup>研究发现, TINCR 的多态性可能与 CRC 的发生、发展有关。带有单核苷酸多态 (single nucleotide polymorphisms, SNP) rs2288947 等位基因 G 的 CRC 不易形成远处淋巴结转移, 而带有 SNPrs8105637 等位基因 A 的易形成远处转移, 故 SNP rs2288947 和 rs8105637 可以作为与 CRC 发生、发展相关的独立生物标志物<sup>[26]</sup>。

#### 3.2 胃癌 (gastric cancer, GC)

GC 是全球最常见癌症之一<sup>[1]</sup>。有研究<sup>[27-28]</sup>表明,许多 lncRNA 在 GC 的发生、发展中发挥重要作用。Xu 等<sup>[17]</sup>的细胞实验表明, 沉默 TINCR 可抑制 GC 细胞系 SGC7901 和 BGC823 细胞增殖及集落形成, 并有凋亡促进的作用, 但 TINCR 过表达可促进细胞增殖。GC 癌组织中 TINCR 表达水平显著高于癌旁胃上皮组织, 且 TINCR 升高水平与 TNM 分期和胃肿瘤浸润深度有相关性<sup>[14,17]</sup>。Chen 等<sup>[29]</sup>的研究表明, TINCR 在 GC 中通过与 miR-375 竞争调控 3-磷酸肌醇依赖性蛋白激酶-1 (3-phosphoinositide-dependent kinase 1, PDK1), PDK1 是 Akt 的上游基因, 可进一步调节细胞的一系列生物学反应。另有研究<sup>[30]</sup>表明, 在 GC 中转录因子 E2F1 可通过诱导 TINCR 转录加速 GC 细胞增殖, TINCR 可以结合 STAU1 蛋白, 影响 CDKN2B mRNA 的稳定性和表达, 从而影响 GC 细胞的增殖。故 E2F1/TINCR/STAU1/CDKN2B 信号轴可增加 GC 细胞的致癌潜力, 并可能成为 GC 的潜在治疗靶点。

临床观察<sup>[17,31]</sup>发现, TINCR 高表达 GC 患者的 3 年无病生存期 (disease free survival, DFS) 明显低于低表达患者 (21.0 vs 29.7 个月,  $P < 0.05$ ); TINCR 高表达 GC 患者的 DFS 明显高于低表达患者 (57.6% vs 31.6%,  $P < 0.05$ )。表明 TINCR 可作为 GC 的致癌基因。

另有研究<sup>[32]</sup>表明, lncRNA 的多态性可能影响 TINCR 表达, 并随后影响 GC 细胞的敏感性。标记 SNP (tag SNP) rs8113645 (GA/AA) 和 rs2288947 (AG/GG) 的变异基因型与胃癌患病风险显著降低有关。此外, 根据 rs8113645 基因型不同, A 等位基因携带者 TINCR 组织表达水平较低<sup>[14]</sup>。

TINCR 具有诱导表皮分化和促进 GC 进展的双重作用, 两者相互矛盾。Xia 等<sup>[33]</sup>认为, lncRNA 可能通过各种机制调节生物学过程, 如 DNA 甲基化、染色质重塑、转录调节及转录后调控、干细胞特征转化和竞争性内源性 RNAs, 故同一种 lncRNA 可以在不同



的细胞环境下发挥不同的作用,该推测可用来解释上述矛盾<sup>[14]</sup>。相信随着对lncRNA研究的深入,更多机制可能被发现,来解释这一现象。

### 3.3 鳞状细胞癌(squamous cell carcinoma, SCC)

SCC是由上皮细胞不受控制生长引起的恶性肿瘤,通常发生在覆盖鳞状上皮的器官中<sup>[34-35]</sup>,主要包括头颈癌、食管癌、非黑色素瘤、皮肤癌和非小细胞肺癌。Hazawa等<sup>[21]</sup>研究发现,SCC中,ZNF750可以激活TINCR及其编码基因。通过小干扰RNA(small interfering RNA, siRNA)沉默TINCR,可使癌细胞增殖和迁移的活性增强。此外,沉默TINCR还引起分化相关基因的减少。Kaplan-Meier分析结果<sup>[21]</sup>显示,低水平的TINCR与头颈部SCC患者的不良预后显着相关;作为ZNF750的下游靶点之一,TINCR介导了SCC细胞中ZNF750的肿瘤抑制功能。

### 3.4 其他恶性肿瘤

**3.4.1 膀胱癌(carcinoma of bladder, CB)** CB是男性常见的恶性肿瘤之一。越来越多的研究<sup>[36]</sup>表明,lncRNA TINCR可能作为CB中的促癌或抑癌因子。Chen等<sup>[11]</sup>发现,TINCR在CB组织和细胞中表达上调,并促进肿瘤发生、发展。沉默TINCR可显著增加细胞中caspase 3的表达和凋亡细胞的活性,从而抑制细胞增殖并促进体外凋亡,TINCR的上调表达水平与CB的TNM分期呈正相关。有研究<sup>[11]</sup>还发现,在CB细胞系SW780和5637中加入茶碱可诱导RNAi和TINCR抑制,从而抑制TINCR的表达。总之,敲除TINCR可以抑制CB细胞的恶性表型,TINCR可能被用作CB的潜在治疗靶点。

**3.4.2 乳腺癌(breast carcinoma, BC)** BC是女性最常见恶性肿瘤之一。Xu等<sup>[37]</sup>研究表明,TINCR为HER-2阳性BC特异性lncRNA,敲除TINCR可上调BC细胞株UACC-812的Bax,并下调Bcl-2的表达,从而抑制BC细胞的增殖。TINCR通过TINCR-MiR-125b-ERBB2轴促进BC的发生,并抑制BC细胞的凋亡。

**3.4.3 肝细胞癌/hepatocellular carcinoma, HCC)** HCC是由肝细胞恶变引起的癌症。Tian等<sup>[37]</sup>用实时荧光定量PCR检测HCC组织中TINCR表达水平发现,TINCR高表达与肿瘤大小、分化状态、TNM分期和血管侵袭显著相关,TINCR高表达的患者DFS及总生存期较短、预后较差。进一步的研究表明,TINCR是miR-137和miR-133a的直接靶标。

**3.4.4 黑色素瘤(melanoma)** 黑色素瘤是由黑色素细胞恶化引起的最具侵袭性的恶性肿瘤之一。恶化的黑素细胞调节基因突变,引起其黏附受体的松动、表皮角化细胞的生长受到抑制<sup>[39-40]</sup>。黑色素瘤是由

多种信号分子及多条信号转导通路的复杂改变引起的<sup>[41]</sup>。有研究<sup>[42]</sup>表明,黑色素细胞的增殖受角质形成细胞(keratinocyte, KC)的严格调控。ANCR表达上调和TINCR的表达下调可使KC维持在未分化的状态,ANCR和TINCR的表达平衡才可确保KC对黑色素细胞的调控作用。

## 4 结语

越来越多的证据表明,多种人类恶性肿瘤都发现lncRNA的表达异常。lncRNA可在细胞增殖、侵袭和转移中起重要作用<sup>[43-45]</sup>,可用作恶性肿瘤诊断、治疗和预后的生物标志物。随着研究的深入,lncRNA TINCR在其他恶性肿瘤中的作用及其与DNA和蛋白质相互作用的机制将更加明确。lncRNA TINCR在多种恶性肿瘤中的作用机制的深入研究,将是基础与临床工作者共同努力的方向。

## 参考文献

- [1] SIEGEL R L, MILLER K D, JEMAL A. Cancer statistics, 2017[J]. CA Cancer J Clin, 2017, 67(1): 7-30. DOI:10.3322/caac.21387.
- [2] SHENG S R, WU J S, TANG Y L, et al. Long noncoding RNAs: emerging regulators of tumor angiogenesis[J/OL]. Future Oncol, 2017, 13(17): 1551-1562[2017-08-16]. <https://doi.org/10.2217/fon-2017-0149>. DOI: 10.2217/fon-2017-0149.
- [3] KRETZ M. TINCR, staufen1, and cellular differentiation[J/OL]. RNA Biol, 2013, 10(10): 1597-15601[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC3866239/>. DOI:10.4161/rna.26249.
- [4] SCHMITT A M, CHANG H Y. Long noncoding RNAs in cancer pathways[J/OL]. Cancer Cell, 2016, 29(4): 452-463[2017-08-16].<https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4831138/>. DOI: 10.1016/j.ccr.2016.03.010.
- [5] WANG Y, XUE D, LI Y, et al. The long noncoding RNA MALAT-1 is a novel biomarker in various cancers: a Meta-analysis based on the GEO database and literature[J/OL]. J Cancer, 2016, 7(8): 991-1001 [2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4910592/>. DOI:10.7150/jca.14663.
- [6] MERCER T R, DINGER M E, MATTICK J S. Long non-coding RNAs: insights into functions[J/OL]. Nat Rev Genet, 2009, 10(3): 155-159 [2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC1918892/>. DOI:10.1038/nrg2521.
- [7] ZHOU Y, LIAO Q, LI X, et al. HYOU1, regulated by LPLUNC1, is up-regulated in nasopharyngeal carcinoma and associated with poor prognosis[J/OL]. J Cancer, 2016, 7(4): 367-376[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4749358/>. DOI: 10.7150/jca.13695.
- [8] GONG Z, YANG Q, ZENG Z, et al. An integrative transcriptomic analysis reveals p53 regulated miRNA, mRNA, and lncRNA networks in nasopharyngeal carcinoma[J]. Tumour Biol, 2016, 37(3): 3683-3695. DOI:10.1007/s13277-015-4156-x.
- [9] GEISLER S, COLLER J. RNA in unexpected places: long non-coding RNA functions in diverse cellular contexts[J]. Nat Rev Mol Cell Biol, 2013, 14(11):699-712. DOI: 10.1038/nrm3679.

- [10] ØROM U A, SHIEKHATTAR R. Long noncoding RNAs usher in a new era in the biology of enhancers[J/OL]. *Cell*, 2013, 154(6): 1190-1193[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4108076/>. DOI: 10.1016/j.cell.2013.08.028.
- [11] CHEN Z, LIU Y, HE A, et al. Theophylline controllable RNAi-based genetic switches regulate expression of lncRNA TINCR and malignant phenotypes in bladder cancer cells[J/OL]. *Sci Rep*, 2016, 6(2): 30798-30810[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5009373/>. DOI: 10.1038/srep30798.
- [12] YANG C, TANG R, MA X, et al. Tag SNPs in long non-coding RNA H19 contribute to susceptibility to gastric cancer in the Chinese Han population[J/OL]. *Oncotarget*, 2015, 6(17): 15311-15320[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4558153/>. DOI: 10.18632/oncotarget.3840.
- [13] KRETZ M, SIPRASHVILI Z, CHU C, et al. Control of somatic tissue differentiation by the long non-coding RNA TINCR[J]. *Nature*, 2013, 493(7431): 231-235. DOI: 10.1038/nature11661.
- [14] MA X, HUANG C, LUO D, et al. Tag SNPs of long non-coding RNA TINCR affect the genetic susceptibility to gastric cancer in a Chinese population[J/OL]. *Oncotarget*, 2016, 7(52): 87114-87123[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5349975/>. DOI: 10.18632/oncotarget.13513.
- [15] LI B, TSOI L C, SWINDELL W R, et al. Transcriptome analysis of psoriasis in a large case-control sample: RNA-seq provides insights into disease mechanisms[J/OL]. *J Invest Dermatol*, 2014, 134(7): 1828-1838[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4057954/>. DOI: 10.1038/jid.2014.28.
- [16] ANTONINI D, MOLLO M R, MISSERO C. Research techniques made simple: identification and characterization of long noncoding RNA in dermatological research[J/OL]. *J Invest Dermatol*, 2017, 137(3): e21-e26[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5464888/>. DOI: 10.1016/j.jid.2017.01.006.
- [17] XU T P, LIU X X, XIA R, et al. SP1-induced upregulation of the long noncoding RNA TINCR regulates cell proliferation and apoptosis by affecting KLF2 mRNA stability in gastric cancer[J/OL]. *Oncogene*, 2015, 34(45): 5648-5861[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4558153/>. DOI: 10.1038/onc.2015.18.
- [18] LI T, MO X, FU L, et al. Molecular mechanisms of long noncoding RNAs on gastric cancer[J/OL]. *Oncotarget*, 2016, 7(8): 8601-8612[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4890990/>. DOI: 10.18632/oncotarget.6926.
- [19] LOPEZ-PAJARES V, QU K, ZHANG J, et al. A lncRNA-MAF:MAFB transcription factor network regulates epidermal differentiation[J/OL]. *Dev Cell*, 2015, 32(6): 693-706[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4456036/>. DOI: 10.1016/j.devcel.2015.01.028.
- [20] SUN B K, BOXER L D, RANSOHOFF J D, et al. CALML5 is a ZNF750- and TINCR-induced protein that binds stratifin to regulate epidermal differentiation[J/OL]. *Genes Dev*, 2015, 29(21): 2225-2230[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4647556/>. DOI: 10.1101/gad.267708.115.
- [21] HAZAWA M, LIN DC, HANDRAL H, et al. ZNF750 is a lineage-specific tumour suppressor in squamous cell carcinoma[J/OL]. *Oncogene*, 2017, 36(16): 2243-2254[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5415641/>. DOI: 10.1038/onc.2016.377.
- [22] 徐同鹏. SP1诱导的长非编码RNA TINCR通过调控KLF2 mRNA稳定性影响胃癌细胞的增殖与凋亡[D]. 南京医科大学, 2015: 125.
- [23] XIAO Y C, YANG Z B, CHENG X S, et al. CXCL8, overexpressed in colorectal cancer, enhances the resistance of colorectal cancer cells to anoikis[J/OL]. *Cancer Lett*, 2015, 361(1): 22-32[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4538994/>. DOI: 10.1016/j.canlet.2015.02.021.
- [24] CAMP E R, ELLIS L M. CCR 20th anniversary commentary: RAS as a biomarker for EGFR-targeted therapy for colorectal cancer—from concept to practice[J/OL]. *Clin Cancer Res*, 2015, 21(16): 3578-3580[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4538994/>. DOI: 10.1158/1078-0432.CCR-14-2900.
- [25] ZHANG Z Y, LU Y X, ZHANG Z Y, et al. Loss of TINCR expression promotes proliferation, metastasis through activating EpCAM cleavage in colorectal cancer[J/OL]. *Oncotarget*, 2016, 7(16): 22639-22649[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5008388/>. DOI: 10.18632/oncotarget.8141.
- [26] ZHENG Y B, YANG C, TONG S L, et al. Genetic variation of long non-coding RNA TINCR contribute to the susceptibility and progression of colorectal cancer[J/OL]. *Oncotarget*, 2017, 8(20): 33536-33543[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5464888/>. DOI: 10.18632/oncotarget.16538.
- [27] ZHOU X, YIN C, DANG Y, et al. Identification of the long non-coding RNA H19 in plasma as a novel biomarker for diagnosis of gastric cancer[J/OL]. *Sci Rep*, 2015, 5: 11516-11525[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4476094/>. DOI: 10.1038/srep11516.
- [28] FAGOOONEE S, DURAZZO M. HOTAIR and gastric cancer: a lesson from two meta-analyses[J/OL]. *Panminerva Med*, 2017, 59(3): 201-202[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5464888/>. DOI: 10.23736/S0031-0808.17.03333-X.
- [29] CHEN Z, LIU H, YANG H, et al. The long noncoding RNA, TINCR, functions as a competing endogenous RNA to regulate PDK1 expression by sponging miR-375 in gastric cancer[J/OL]. *Onco Targets Ther*, 2017, 10: 3353-3362[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5513873/>. DOI: 10.2147/OTT.S137726.
- [30] XU T P, WANG Y F, XIONG W L, et al. E2F1 induces TINCR transcriptional activity and accelerates gastric cancer progression via activation of TINCR/STAU1/CDKN2B signaling axis[J/OL]. *Cell Death Dis*, 2017, 8(6): e2837-e2846[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5520882/>. DOI: 10.1038/cddis.2017.205.
- [31] ZHANG K, SHI H, XI H, et al. Genome-wide lncRNA microarray profiling identifies novel circulating lncRNAs for detection of gastric cancer[J/OL]. *Theranostics*, 2017, 7(1): 213-227[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC5196898/>. DOI: 10.7150/thno.16044.
- [32] DU M, WANG W, JIN H, et al. The association analysis of lncRNA HOTAIR genetic variants and gastric cancer risk in a Chinese population[J/OL]. *Oncotarget*, 2015, 6(31): 31255-31262[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4741602/>. DOI: 10.18632/oncotarget.5158.
- [33] XIA T, LIAO Q, JIANG X, et al. Long noncoding RNA associated-competing endogenous RNAs in gastric cancer[J/OL]. *Sci Rep*, 2014, 4: 6088-6094[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC4538994/>.



- PMC4133709/. DOI: 10.1038/srep06088.
- [34] HUNT J L, BARNES L, LEWISJR J S, et al. Molecular diagnostic alterations in squamous cell carcinoma of the head and neck and potential diagnostic applications[J/OL]. Eur Arch Otorhinolaryngol, 2014, 271(2): 211-223[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/>. DOI:10.1007/s00405-013-2400-9.
- [35] YAN W, WISTUBA I I, EMMERT-BUCK M R, et al. Squamous cell carcinoma-similarities and differences among anatomical sites [J/OL]. Am J Cancer Res, 2011, 1(3): 275-300[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/> PMC3175764.
- [36] MARTENS-UZUNOVA E S, BOTTCHER R, CROCE C M, et al. Long noncoding RNA in prostate, bladder, and kidney cancer[J/OL]. Eur Urol, 2014, 65(6): 1140-1151[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/>. DOI: 10.1016/j.eururo.2013.12.003.
- [37] XU S, KONG D, CHEN Q, et al. Oncogenic long noncoding RNA landscape in breast cancer[J/OL]. Mol Cancer, 2017, 16(1): 129-143 [2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/> PMC5525255/. DOI:10.1186/s12943-017-0696-6.
- [38] TIAN F, XU J, XUE F, et al. TINCR expression is associated with unfavorable prognosis in patients with hepatocellular carcinoma[J]. Biosci Rep, 2017, 37(4): BSR20170301[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/> PMC5529205/. DOI:10.1042/BSR 20170301.
- [39] MA J, GUO W, LI C. Ubiquitination in melanoma pathogenesis and treatment[J/OL]. Cancer Med, 2017, 6(6): 1362-1377[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/> PMC5463089/. DOI:10.1002/cam4.1069.
- [40] PITCOVSKI J, SHAHAR E, AIZENSHTEIN E, et al. Melanoma antigens and related immunological markers[J/OL]. Crit Rev Oncol Hematol, 2017, 115: 36-49[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/>. DOI:10.1016/j.critrevonc.2017.05.001.
- [41] UZDENSKY A B, DEMYANENKO S V, BIBOV M Y. Signal transduction in human cutaneous melanoma and target drugs[J/OL]. Curr Cancer Drug Targets, 2013, 13(8): 843-866[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/>.
- [42] SARKAR D, LEUNG E Y, BAGULEY B C, et al. Epigenetic regulation in human melanoma: past and future[J/OL]. Epigenetics, 2015, 10(2): 103-121[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/> PMC4622872/. DOI:10.1080/15592294.2014.1003746.
- [43] GIBB E A, BROWN C J, LAM W L. The functional role of long non-coding RNA in human carcinomas[J/OL]. Mol Cancer, 2011, 10: 38-54[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/> PMC3098824/. DOI:10.1186/1476-4598-10-38.
- [44] LOEWEN G, JAYAWICKRAMARAJAH J, ZHUO Y, et al. Functions of lncRNA HOTAIR in lung cancer[J/OL]. J Hematol Oncol, 2014, 7: 90-99[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/> PMC4266198/. DOI:10.1186/s13045-014-0090-4.
- [45] IGUCHI T, UCHI R, NAMBARA S, et al. A long noncoding RNA, lncRNA-ATB, is involved in the progression and prognosis of colorectal cancer[J/OL]. Anticancer Res, 2015, 35(3): 1385-1388[2017-08-16]. <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/>.

[收稿日期] 2017-08-18

[修回日期] 2017-10-16

[本文编辑] 党瑞山

· 读者·作者·编者·

## 化学元素和核素符号规范书写的要求

化学符号虽然是化学专业的学术交流语言,但在生物医学领域也有很广泛的使用。化学符号的书写有其特殊的规律和要求,生物医学论文中必须重视化学符号书写的规范化。根据GB3102.8-93《物理化学和分子物理学的量和单位》的规定,把化学元素和核素符号书写的规范要求介绍如下:

- (1) 元素或核素的单字母符号均用正体大写,双字母符号首字母正体大写,第二个字母用正体小写。
- (2) 核素的核子数(质子数)应标注在元素符号的左上角,例如: $^{60}\text{Co}$ , $^{32}\text{P}$ , $^{99\text{m}}\text{Tc}$ , $^{123}\text{I}$ 等;过去习惯把核子数标注在元素符号右上角的写法是错误的,例如: $\text{N}^{14}$ , $\text{Co}^{60}$ 等。
- (3) 离子价态的字符应标注在元素符号的右上角,例如: $\text{H}^+$ , $\text{Cl}^-$ , $\text{O}^{2-}$ , $\text{Mg}^{2+}$ , $\text{Al}^{3+}$ , $\text{PO}_4^{3-}$ 等,不应写成 $\text{O}^2$ , $\text{O}^-$ , $\text{Mg}^{+2}$ , $\text{Mg}^{++}$ , $\text{Al}^{+++}$ , $\text{P}\text{O}_4^{-3}$ 等。
- (4) 激发态的字符(电子激发态用\*;核子激发态用正体m,也可用\*)标注在元素或核素符号的右上角,例如: $^{110}\text{Ag}^m$ , $^{110}\text{Ag}^*$ , $\text{He}^*, \text{NO}^*$ 等。
- (5) 分子中核素的原子数标注在核素符号右下角,例如: $\text{H}_2$ , $\text{FeSO}_4$ 等。
- (6) 质子数(原子序数)标注在元素符号左下角,例如: $_{82}\text{Pb}_{208}$ , $_{26}\text{Fe}$ 等。
- (7) 对于形状相似的元素符号、化合物的化学式符号,书写时应注意区分,如:Co(钴)—CO(一氧化碳),No(锘)—NO(一氧化氮),Ba(钡)—Ra(镭),Nb(铌)—Nd(钕)—Np(镎),HF(氟化氢)—Hf(铪)等。

(本刊编辑部)