

NOTCH1 突变与慢性淋巴细胞白血病 Richter 转化的关系研究进展

陈秀丽 王诗芬 许贞书

The relationship between NOTCH1 mutation and the Richter transformation in chronic lymphocytic leukemia

Chen Xiuli, Wang Shifen, Xu Zhenshu

Corresponding author: Xu Zhenshu, Fujian Institute of Hematology, Fujian Provincial Key Laboratory of Hematology, Fujian Medical University Union Hospital, Fuzhou 350001, China. Email: zhenshuxu@yahoo.com

慢性淋巴细胞白血病 (CLL) 是老年常见的惰性 B 淋巴细胞肿瘤。随着步入老年化社会,我国初诊 CLL 患者逐年增多,成为主要的老年血液肿瘤之一。以利妥昔单抗为基础的免疫化学治疗 (如 FCR 方案) 是治疗 CLL 的首选方案,治疗总反应率 (ORR) 达 70%。但对于合并 TP53 突变、17p- 等细胞遗传学异常的 CLL 患者,FCR 方案治疗的 ORR 仅 30%^[1]。有些患者对治疗反应差,病情容易进展而转化成弥漫大 B 细胞淋巴瘤 (DLBCL) 等侵袭性淋巴瘤 (即 Richter 转化)。发生 Richter 转化的患者预后差,传统 FCR 方案治疗后的中位生存时间 < 12 个月,即使采用 R-CHOP 方案 (DLBCL 的一线治疗方案) 治疗,中位生存时间也只有 21 个月,明显低于原发 DLBCL^[2]。FDA 已经批准新药 ibrutinib、idelalisib 和 venetoclax 应用于临床,给 CLL 患者带来更多治疗选择。复发难治的 CLL 患者采用新药治疗,虽然 ORR 可达 65%~85%,但是部分患者仍然出现疾病进展发生 Richter 转化,或因无法耐受新药的严重出血、心房纤颤等不良反应而终止治疗^[3-5]。因此,Richter 转化可能还存在其他潜在分子机制,CLL 新的预后标志和靶向治疗方法成为研究热点。

一、CLL 细胞 Richter 转化的分子机制

CLL 虽然是惰性淋巴瘤,但约 10.7% 的患者发生 Richter 转化,转化为 DLBCL 占多数 (90%),少部分 (10%) 转化为霍奇金淋巴瘤^[6-8]。我们随访了 210 例初治 CLL,发现有 10% 的患者出现 Richter 转化,均为 DLBCL^[9]。研究表明,IGHV4-39、IGHD6-13、IGHJ5 基因偏向性使用频率增加是 CLL 发生 Richter 转化的高危因素,特别是独特型 BCR 以及

IGHV4-39 基因偏向性使用频率增加是转化的独立预后因素^[10]。其他因素还有 CD38、ZAP-70、CD49d 的高表达和端粒的缩短等,以及 del(11q22.3)、del(17p13)、del(15q21.3)、del(9p21)、add(2p25.3) 等细胞遗传学改变^[7,11-13]。此外,BCL-2、CD38、LRP4 的基因多态性也与转化有关^[12,14]。虽然转化的 DLBCL 和原发 DLBCL 在形态学、免疫表型方面相似,但前者具有特别之处。首先,CLL 细胞 Richter 转化有不同模式。多数是线性模式转化,即转化克隆直接来自父辈的 CLL 克隆;少数是分支模式转化,转化的克隆和原来的 CLL 克隆来自共同的前体细胞^[12]。其次,CLL 容易出现 Richter 转化相关的染色体拷贝数改变事件。最常见的是 17p 的缺失,直接导致 TP53 失活,后者促使其他基因改变,包括体细胞突变和染色体重排。比如,发生转化的患者易检测到 19p21 和 CDKN2A/B 的双等位缺失,而且 CDKN2A 的缺失和 TP53 失活、MYC 活化常常并存,这种现象和分支转化模式密切相关^[12]。其他和转化相关的细胞遗传学改变有 12 三体、del(7q31.31-36.6)、del(8p)、del(14q23.2-q32.33),以及 11、13、18、8q24/MYC 的扩增^[15-16]。我们曾报道了 1 例伴 12 三体染色体核型异常的 CLL,患者在治疗期间很快出现疾病进展,转化为 DLBCL^[17]。再次,CLL 的许多重现性基因突变也和 Richter 转化密切相关,包括 TP53 (肿瘤抑制基因)、NOTCH1 和 MYC (细胞增殖相关)、CDKN2A/B (细胞周期调控) 等,转化时 90% 的重现性突变是发生在上述基因^[12]。但有研究表明,原发 DLBCL 却很少见 NOTCH1 和 TP53 的基因突变,提示 NOTCH1 基因的突变是 Richter 转化的较特异的分子事件^[18-20]。

二、NOTCH1 突变参与 CLL 细胞 Richter 转化

NOTCH1 基因位于 9q34,编码的 NOTCH1 蛋白表达于细胞膜表面,是一种依赖配体激活的转录因子,对淋巴细胞分化与凋亡发挥重要影响^[21-22]。研究表明,NOTCH1 功能失调与 T-ALL、CLL 等淋巴瘤细胞的增殖、分化、凋亡过程密切相关^[23-24]。随着二代测序技术的普及,NOTCH1 突变与 CLL Richter 转化的关系越来越受到重视,成为近几年血液肿瘤领域的研究热点。首先,Richter 转化时 NOTCH1 突变较频繁。国内 Xia 等^[25]和国外 Shedden 等^[26]采用二代测序结合拷贝数分析,发现 CLL 初诊时 NOTCH1 突变的发生频率为 10%~20%。如果出现 17p-、12 三体等细胞遗传学改变时,NOTCH1 突变频率会明显提高,特别是发生 Richter 转化或化疗耐药时,这种突变发生频率可达 30%^[27]。我们采用巢式 PCR 结合测序分析 Richter 转化患者的基因,发现

DOI: 10.3760/cma.j.issn.0253-2727.2018.09.018

基金项目:福建省自然科学基金项目 (2016J01458);福建省血液医学中心建设项目 [闽政办 (2017)4 号];国家和福建省临床重点专科建设项目

作者单位:350001 福州,福建省血液病研究所,福建血液病重点实验室,福建医科大学附属协和医院

通信作者:许贞书,Email: zhenshuxu@yahoo.com

NOTCH1的PEST区域容易发生突变,该突变表现为2 bp的框移缺失(Δ CT7544-7545, P2515fs)^[17]。Lopez等^[27]也证实,这种突变位于NOTCH1基因外显子34,可以引起NOTCH1分子的PEST区的C端截短。其次,Richter转化和NOTCH1突变之间存在密切联系。有学者将NOTCH1突变作为CLL预后不良的重要指标之一^[20, 28-29],因为诸多研究证明NOTCH1突变和细胞转化之间存在着因果关系。如NOTCH1突变可以促进活性成分ICN的释放和稳定,更强烈地抑制CLL细胞的凋亡^[28]。我们的研究表明Richter转化是突变产生的ICN蛋白直接活化NF- κ B通路的结果^[30],Baldoni等^[31]的研究也支持这一观点。此外,突变型ICN也可以通过抑制蛋白酶系统依赖的降解,或与共抑制分子竞争性结合CSL等多种方式持续激活下游HES-1、DTX等癌基因而影响细胞功能^[32-33]。然而,以上研究都局限于分析NOTCH1突变对下游信号通路或癌基因的影响。该分子突变是否还通过其他方式影响细胞功能呢?

三、NOTCH1突变通过调节趋化因子影响细胞转化

最近有学者发现NOTCH1突变可以通过调节DNMT3A影响抑癌基因DUSP22启动子的甲基化,从而激活趋化因子CCL19,促进CLL细胞归巢^[34]。这项研究在阐明NOTCH1调控CLL细胞分泌细胞因子的功能方面做了有意义的探索,虽然仍有许多问题还没有答案。我们在近期研究中发现,NOTCH1突变患者的趋化因子CCL17的基因和蛋白表达明显高于未突变患者;通过构建NOTCH1突变质粒并进行转录组测序,我们发现突变型ICN可以上调许多基因,特别是与细胞趋化功能相关的基因,包括CCL17、CCL22,和临床标本检测结果相互印证;另外,我们还发现与野生型ICN相比,突变型ICN募集抑制性转录辅因子HDAC1/MTA2的能力明显减弱(待发表)。总之,野生型ICN可以在部分靶基因(如CCL17)上募集转录抑制复合物HDAC1/MTA2,使该靶基因低表达;但突变型ICN因缺失了PEST结构域,不能再募集HDAC1/MTA2,从而该靶基因得以恢复高表达。CCL17表达上调后,增强对Th细胞的趋化功能,后者持续刺激CLL细胞归巢、增殖、抗凋亡,导致细胞转化。

综上所述,CLL细胞发生Richter转化的原因和机制很复杂,深刻理解其中的机制有助于寻找CLL新的预后标志和靶向治疗方法。

参考文献

- [1] Pospisilova S, Gonzalez D, Malcikova J, et al. ERIC recommendations on TP53 mutation analysis in chronic lymphocytic leukemia [J]. *Leukemia*, 2012, 26 (7):1458-1461. DOI: 10.1038/leu.2012.25.
- [2] Langerbeins P, Busch R, Anheier N, et al. Poor efficacy and tolerability of R-CHOP in relapsed/refractory chronic lymphocytic leukemia and Richter transformation [J]. *Am J Hematol*, 2014, 89(12):E239-243. DOI: 10.1002/ajh.23841.
- [3] Mato AR, Hill BT, Lamanna N, et al. Optimal sequencing of ibrutinib, idelalisib, and venetoclax in chronic lymphocytic leukemia: results from a multicenter study of 683 patients [J]. *Ann Oncol*, 2017, 28 (5):1050-1056. DOI: 10.1093/annonc/mdx031.
- [4] Furman RR, Sharman JP, Coutre SE, et al. Idelalisib and rituximab in relapsed chronic lymphocytic leukemia [J]. *N Engl J Med*, 2014, 370(11):997-1007. DOI: 10.1056/NEJMoa1315226.
- [5] Tsang M, Shanafelt TD, Call TG, et al. The efficacy of ibrutinib in the treatment of Richter syndrome [J]. *Blood*, 2015, 125(10):1676-1678. DOI: 10.1182/blood-2014-12-610782.
- [6] Fan L, Wang L, Zhang R, et al. Richter transformation in 16 of 149 Chinese patients with chronic lymphocytic leukemia [J]. *Leuk Lymphoma*, 2012, 53 (9):1749-1756. DOI: 10.3109/10428194.2012.664845.
- [7] Parikh SA, Rabe KG, Call TG, et al. Diffuse large B-cell lymphoma (Richter syndrome) in patients with chronic lymphocytic leukaemia (CLL): a cohort study of newly diagnosed patients [J]. *Br J Haematol*, 2013, 162 (6):774-782. DOI: 10.1111/bjh.12458.
- [8] Tadmor T, Shvidel L, Goldschmidt N, et al. Hodgkin's variant of Richter transformation in chronic lymphocytic leukemia; a retrospective study from the Israeli CLL study group [J]. *Anticancer Res*, 2014, 34(2):785-790.
- [9] Xu Z, Zhang J, Wu S, et al. Younger patients with chronic lymphocytic leukemia benefit from rituximab treatment: a single center study in China [J]. *Oncol Lett*, 2013, 5 (4):1266-1272. DOI: 10.3892/ol.2013.1177.
- [10] Rossi D, Spina V, Cerri M, et al. Stereotyped B-cell receptor is an independent risk factor of chronic lymphocytic leukemia transformation to Richter syndrome [J]. *Clin Cancer Res*, 2009, 15(13):4415-4422. DOI: 10.1158/1078-0432.CCR-08-3266.
- [11] Chigrinova E, Rinaldi A, Kwee I, et al. Two main genetic pathways lead to the transformation of chronic lymphocytic leukemia to Richter syndrome [J]. *Blood*, 2013, 122(15):2673-2682. DOI: 10.1182/blood-2013-03-489518.
- [12] Fabbri G, Khiabani H, Holmes AB, et al. Genetic lesions associated with chronic lymphocytic leukemia transformation to Richter syndrome [J]. *J Exp Med*, 2013, 210 (11):2273-2288. DOI: 10.1084/jem.20131448.
- [13] Rossi D, Lobetti BC, Genuardi E, et al. Telomere length is an independent predictor of survival, treatment requirement and Richter's syndrome transformation in chronic lymphocytic leukemia [J]. *Leukemia*, 2009, 23(6):1062-1072. DOI: 10.1038/leu.2008.399.
- [14] Rasi S, Spina V, Brusca A, et al. A variant of the LRP4 gene affects the risk of chronic lymphocytic leukaemia transformation to Richter syndrome [J]. *Br J Haematol*, 2011, 152(3):284-294. DOI: 10.1111/j.1365-2141.2010.08482.x.
- [15] Strati P, Abruzzo LV, Wierda WG, et al. Second cancers and Richter transformation are the leading causes of death in patients with trisomy 12 chronic lymphocytic leukemia [J]. *Clin Lymphoma Myeloma Leuk*, 2015, 15(7):420-427. DOI: 10.1016/j.clml.2015.02.001.

- [16] Li Y, Hu S, Wang SA, et al. The clinical significance of 8q24/MYC rearrangement in chronic lymphocytic leukemia [J]. *Mod Pathol*, 2016, 29(5):444-451. DOI: 10.1038/modpathol.2016.35.
- [17] 许贞书, 张金燕, 战裕, 等. 1 例伴 12 三体染色体核型异常的慢性淋巴细胞白血病转化为 Richter 综合征 [J]. *中国实验血液学杂志*, 2012, 20(2):287-290.
- [18] Fabbri M, Bottoni A, Shimizu M, et al. Association of a micro RNA/TP53 feedback circuitry with pathogenesis and outcome of B-cell chronic lymphocytic leukemia [J]. *JAMA*, 2011, 305(1):59-67. DOI: 10.1001/jama.2010.1919.
- [19] Puente XS, Pinyol M, Quesada V, et al. Whole-genome sequencing identifies recurrent mutations in chronic lymphocytic leukaemia [J]. *Nature*, 2011, 475(7354):101-105. DOI: 10.1038/nature10113.
- [20] Guieze R, Robbe P, Clifford R, et al. Presence of multiple recurrent mutations confers poor trial outcome of relapsed/refractory CLL [J]. *Blood*, 2015, 126(18):2110-2117. DOI: 10.1182/blood-2015-05-647578.
- [21] Wang H, Zang C, Liu XS, et al. The role of Notch receptors in transcriptional regulation [J]. *J Cell Physiol*, 2015, 230(5):982-988. DOI: 10.1002/jcp.24872.
- [22] Wu LM, Wang J, Conidi A, et al. Zeb2 recruits HDAC-NuRD to inhibit Notch and controls Schwann cell differentiation and remyelination [J]. *Nat Neurosci*, 2016, 19(8):1060-1072. DOI: 10.1038/nn.4322.
- [23] Rosati E, Sabatini R, Rampino G, et al. Constitutively activated Notch signaling is involved in survival and apoptosis resistance of B-CLL cells [J]. *Blood*, 2009, 113(4):856-865. DOI: 10.1182/blood-2008-02-139725.
- [24] Wang Z, Hu Y, Xiao D, et al. Stabilization of Notch1 by the Hsp90 chaperone is crucial for T-cell leukemogenesis [J]. *Clin Cancer Res*, 2017, 23(14):3834-3846. DOI: 10.1158/1078-0432.CCR-16-2880.
- [25] Xia Y, Fan L, Wang L, et al. Frequencies of SF3B1, NOTCH1, MYD88, BIRC3 and IGHV mutations and TP53 disruptions in Chinese with chronic lymphocytic leukemia: disparities with Europeans [J]. *Oncotarget*, 2015, 6(7):5426-5434. DOI: 10.18632/oncotarget.3101.
- [26] Shedden K, Li Y, Ouillette P, et al. Characteristics of chronic lymphocytic leukemia with somatically acquired mutations in NOTCH1 exon 34 [J]. *Leukemia*, 2012, 26(5):1108-1110. DOI: 10.1038/leu.2011.361.
- [27] López C, Delgado J, Costa D, et al. Different distribution of NOTCH1 mutations in chronic lymphocytic leukemia with isolated trisomy 12 or associated with other chromosomal alterations [J]. *Genes Chromosomes Cancer*, 2012, 51(9):881-889. DOI: 10.1002/gcc.21972.
- [28] Villamor N, Conde L, Martínez-Trillos A, et al. NOTCH1 mutations identify a genetic subgroup of chronic lymphocytic leukemia patients with high risk of transformation and poor outcome [J]. *Leukemia*, 2013, 27(5):1100-1106. DOI: 10.1038/leu.2012.357.
- [29] Del GI, Rossi D, Chiaretti S, et al. NOTCH1 mutations in +12 chronic lymphocytic leukemia (CLL) confer an unfavorable prognosis, induce a distinctive transcriptional profiling and refine the intermediate prognosis of +12 CLL [J]. *Haematologica*, 2012, 97(3):437-441. DOI: 10.3324/haematol.2011.060129.
- [30] Xu ZS, Zhang JS, Zhang JY, et al. Constitutive activation of NF- κ B signaling by NOTCH1 mutations in chronic lymphocytic leukemia [J]. *Oncol Rep*, 2015, 33(4):1609-1614. DOI: 10.3892/or.2015.3762.
- [31] Baldoni S, Sportoletti P, Del PB, et al. NOTCH and NF- κ B interplay in chronic lymphocytic leukemia is independent of genetic lesion [J]. *Int J Hematol*, 2013, 98(2):153-157. DOI: 10.1007/s12185-013-1368-y.
- [32] Yatim A, Benne C, Sobhian B, et al. NOTCH1 nuclear interactome reveals key regulators of its transcriptional activity and oncogenic function [J]. *Mol Cell*, 2012, 48(3):445-458. DOI: 10.1016/j.molcel.2012.08.022.
- [33] Pozzo F, Bittolo T, Vendramini E, et al. NOTCH1-mutated chronic lymphocytic leukemia cells are characterized by a MYC-related overexpression of nucleophosmin 1 and ribosome-associated components [J]. *Leukemia*, 2017, 31(11):2407-2415. DOI: 10.1038/leu.2017.90.
- [34] Arruga F, Gizdic B, Bologna C, et al. Mutations in NOTCH1 PEST domain orchestrate CCL19-driven homing of chronic lymphocytic leukemia cells by modulating the tumor suppressor gene DUSP22 [J]. *Leukemia*, 2017, 31(9):1882-1893. DOI: 10.1038/leu.2016.383.

(收稿日期:2018-03-12)

(本文编辑:王叶青)