

针对共价闭合环状DNA的抗HBV治疗进展

杨松¹, 段雪飞¹, 范小玲¹, 成军² (1.首都医科大学附属北京地坛医院 综合科, 北京 100015; 2.首都医科大学附属北京地坛医院 传染病研究所, 北京 100015)

摘要:慢性乙型肝炎HBV cccDNA在肝细胞内的持续存在是阻碍慢性乙型肝炎治愈的关键之一。现有抗HBV治疗尚不能作用于HBV cccDNA。随着对于HBV cccDNA生成以及功能基础研究的不断深入,研究者开始从不同角度设计针对cccDNA的治疗策略:干扰素- α 以及淋巴毒素 β -受体激动剂通过APOBEC3特异性降解cccDNA,通过RNA干扰来抑制rcDNA进入细胞核,通过DNA剪切酶CRISPR-Cas9等靶向降解cccDNA,通过作用于cccDNA表观遗传学修饰以及通过作用于肝细胞代谢等影响cccDNA功能。这些细胞和动物研究结果提示可降低cccDNA水平或抑制cccDNA的功能,给HBV彻底清除带来了希望。

关键词:肝炎病毒,乙型;共价闭合环状DNA;表观遗传学;

Progress in anti-HBV studies targeting HBV covalently closed circular DNA

YANG Song¹, DUAN Xue-fei¹, FAN Xiao-ling¹, CHENG Jun² (1. Department of General Medicine, Beijing Ditan Hospital, Capital Medical University, Beijing 100015, China; 2. Institute of Infectious Diseases, Beijing Ditan Hospital, Capital Medical University, Beijing 100015, China)

Abstract: Persistence of HBV covalently closed circular DNA (cccDNA) in hepatocyte is one of the key obstacles in resolve of chronic hepatitis B. Currently available anti-HBV drugs have no effect on cccDNA. With the further understanding to basic mechanism of HBV cccDNA dynamics and function, now anti-HBV studies targeting different aspects of cccDNA dynamics were developed: specific degradation of cccDNA with APOBEC3 induced by IFN- α and lymphotoxin- β receptor agonists, RNA silencing targeting nucleous localization signal of rcDNA, specific cleavage with CRISPR-Cas9 on cccDNA, epigenetic regulation of cccDNA and regulation of hepatocyte metabolism related to cccDNA function. Primary results of *in vivo* and *in vitro* studies showed inhibition of quantification and function of cccDNA, which bring hope for cure of HBV infection.

Key words: Hepatitis B virus; Covalently closed circular DNA; Epigenetics

就慢性乙型肝炎(chronic hepatitis B, CHB)的抗病毒治疗而言,随着抗病毒药物不断进展,尤其是恩替卡韦(entecavir, ETV)和替诺福韦酯(tenofovir disoproxil fumarate, TDF)的应用推广,使得长期持续抑制HBV复制已成为现实。但现有核苷(酸)类似物[nucleos(t)ide analogs, NAs]仅能作用于HBV聚合酶以阻止HBV链的延长,对于肝细胞核内的共价闭合环状DNA(covalently closed circular DNA, cccDNA)并无作用^[1]。虽然有研究表明持续抑制HBV可减少细胞内cccDNA含量^[2,3],但HBV感染的彻底清除仍遥遥无期。近年来不断有针对cccDNA的治疗研究报告,这些研究从不同角度来设计针对cccDNA的治疗方案且取得初步结果^[4]。现将这些研究综述如下。

DOI: 10.3969/j.issn.1674-7380.2015.04.007

基金项目:“十二五”国家科技重大专项项目(No.2012ZX10004904);北京市医院管理局临床医学发展专项经费资助项目(No. ZY201402);北京市优秀人才培养资助D类项目(No. 2012D003034000030)

通讯作者:成军 Email: chengj0817@sina.cn

1 APOBEC3与cccDNA清除

APOBEC家族是一个脱氨酶家族,其中多个成员与机体抵抗病毒感染的先天性免疫有关。Lucifora等^[5]研究表明,干扰素- α (IFN- α)可作用于细胞IFN- α / β 受体从而上调APOBEC3A表达;而淋巴毒素 β -受体(lymphotoxin- β receptor, LT β R)特异性激动剂可激活LT β R从而上调APOBEC3B表达。上调的APOBEC3A/B均可通过HBV核心蛋白引导而作用于cccDNA脱氨基作用,从而在细胞内切酶作用下降解cccDNA。虽然有学者对于LT β R激动剂在临床应用的可能不良反应存在质疑^[6],但该结果无疑为cccDNA的清除研究开辟了全新的方向,也再次确认了IFN- α 在CHB治疗中的价值。

2 RNA靶向治疗与cccDNA清除

自20世纪90年代以来,RNA干扰已在医学研究与治疗领域广泛应用。HBV核定位信号(nuclear localization signal, NLS)是位于核心蛋白C-末端158~178氨基酸残基的富含精氨酸的序列。NLS与细胞核内cccDNA池的维持有

关。Li等^[7]首先在HepG2.2.15细胞中证实设计针对HBV核心蛋白C-末端的核定位信号（nuclear localization signal, NLS）的siRNA，可显著抑制cccDNA水平。Li等^[8]进一步在转基因小鼠中证实，其设计的siRNA3可显著抑制cccDNA水平达69%，与之伴随的是HBV rcDNA水平、mRNA及血清标记物等水平均显著下降。

除siRNA外，外部引导序列（external guide sequence, EGS）技术也被用于抗HBV治疗研究。其中Zhang等^[9]与Xia等^[10]均分别设计针对HBV靶位的EGS序列，将其导入细胞中，可引导细胞RNA酶P对特异性HBV序列进行切割，从而起到抑制HBV的作用。但目前尚未见针对cccDNA相关靶位的EGS研究报道。

3 cccDNA转录翻译的表观遗传学调控

肝细胞内cccDNA以微染色体的形式存在，通过调节与其结合的组蛋白的甲基化和乙酰化可以调控cccDNA的转录水平^[11]。其乙酰化水平是由与cccDNA结合的H3/H4组蛋白的乙酰化和去乙酰化来调节的；抑制其去乙酰化可促进HBV复制，而在抗肿瘤治疗中应用去乙酰化抑制剂甚至可以使潜伏的HBV感染再次激活^[12]。干扰素α也可通过募集特定组蛋白去乙酰化酶HDAC1与HsirT到cccDNA来起到抗HBV作用^[13]。Palumbo等^[14]报道通过设计小分子化合物来调节cccDNA微染色体的乙酰化和甲基化可显著抑制HBV的转录和复制，为此类药物研发提供了启示。

4 DNA剪切酶与cccDNA清除

特异性DNA剪切酶用于抗HIV等病毒治疗的研究是近年来研究的热点。可以设计特异性DNA剪切酶通过相关载体进入HBV感染的肝细胞，从而特异性识别cccDNA序列而将其切除。目前关于cccDNA相关剪切酶研究主要见于锌指核酸酶（zinc-finger nuclease, ZFNs）、转录激活因子样效应物核酸酶（transcription-activator-like effector nucleases, TALENs）与CRISPR-cas9系统。Cradick等^[15]报道通过设计HBV cccDNA序列特异性ZFNs，将其转染入相关细胞系，可见ZFN显著降低细胞cccDNA与pgRNA水平。Chen等^[16]报道设计了针对基因A-D型保守序列的TALENs，于细胞实验中证实可显著降低HBeAg、HBsAg水平，并可降低pgRNA与cccDNA水平，该研究进一步于转基因小鼠模型中证实了该结果，并提示TALENs与IFN-α联合使用存在协同作用。

CRISPR-Cas9系统原本是细菌和古细菌一种不断进化适应的免疫防御机制，它可以利用一段小RNA来识别并剪切DNA以降解外来核酸分子。2013年2月发表于Science的两项研究证明了CRISPR-Cas9系统能在293T、K562与iPS等多种细胞中进行有效的靶向酶切，酶切后进行非同源重组可导致靶基因突变而失去功能^[17,18]。该技术给靶向基因操纵带来了革命性突破，使得多个基因敲除变得极其简单高效。该技术被迅速引入HBV治疗领域^[19-22]。CRISPR-Cas9本身为体细胞基因组编辑工具，而cccDNA类似于人类染色体的定位与结构使其成为CRISPR-Cas9的理想靶标。Seeger等^[21]与Dong等^[22]通过细胞模型与动物模型均证实可以利用CRISPR-Cas9来特异性剪

切cccDNA序列并诱导非同源末端连接进而导致cccDNA失去功能，可显著抑制HBV DNA。

5 肝细胞代谢与cccDNA清除

HBV在肝细胞内可影响糖脂与胆酸代谢，而部分参与糖脂与胆酸代谢的因素可反作用于cccDNA的转录。Zhao等^[23]研究表明人肝细胞核因子4α本身作为脂代谢调节因子，可促进HBV pgRNA转录水平，而应用特异性抑制剂抑制人肝细胞核因子4α活性可显著降低pgRNA转录水平。过氧化物酶体增殖活化受体γ共激活因子-1α（PGC-1α）是能量代谢途径中众多转录因子的共激活因子，在能量代谢平衡中起到至关重要的作用，它同时也是HBV转录的共因子。Rechtma等^[24]研究表明，姜黄素可作为PGC-1α受体的天然抑制剂，在HBV感染细胞中可抑制cccDNA转录。

6 新型小分子化合物与cccDNA抑制

当前应用的治疗CHB的NAs对于cccDNA均无直接作用。因此研究者试图寻找可直接作用的化合物。Cai等^[25]对85 000种化合物进行筛选，从中筛选出两种化合物CCC-0975与CCC-0346，通过细胞实验证实该两种化合物虽对于细胞内已经形成的cccDNA无作用，但可阻断rcDNA合成cccDNA的过程；研究者希望配合其他NAs，使肝细胞内的cccDNA在无外源性rcDNA补充的情况下而自行耗竭。

7 细胞激酶抑制剂与cccDNA抑制

Lupberger等^[26]在HBV聚合酶上发现了新的核定位信号序列，该位点可被酪蛋白激酶II选择性磷酸化；而该位点磷酸化情况会影响HBV rcDNA入核形成cccDNA。因此研究者应用选择性酪蛋白激酶II抑制剂DMAT可抑制病毒颗粒进入细胞核，从而抑制cccDNA的形成以及形成后的补充。此外如上所述，HBcAg的核定位信号磷酸化会影响pgRNA与HBcAg的组装过程，而Daub等^[27]研究表明丝氨酸/精氨酸蛋白激酶（serine/arginine protein kinase, SRPK）可能参与该位点磷酸化。因此应用SRPK抑制剂可抑制病毒颗粒的组装，从而抑制cccDNA池的补充^[28]。

8 小结

在现有抗HBV药物作用下，HBV感染持续的关键在于cccDNA的存在。由上可知，cccDNA并非稳居于肝细胞核而无懈可击，研究者们已从不同角度设计针对cccDNA的治疗策略。虽然这些研究多处在细胞和动物实验阶段，但也给HBV彻底清除带来了希望。这些进展的根本在于HBV cccDNA形成、代谢与降解的机制研究。只有明确这些机制，才能为相关药物研发提供更多的位点。目前关于cccDNA的相关机制研究的困局在于缺乏合适的动物与细胞模型来模拟HBV自然感染过程^[29]，而近年来HBV肝细胞受体发现等研究为构建相关研究模型提供了极大方便^[30]。相信HBV cccDNA研究会不断突破，最终带来HBV的彻底治愈。

参考文献

- [1] Langley DR, Walsh AW, Baldick CJ, et al. Inhibition of hepatitis B virus polymerase by entecavir[J]. J Virol, 2007, 81:3992-4001.
- [2] Bowden S, Locarnini S, Chang TT, et al. Covalently closed-circular

- hepatitis B virus DNA reduction with entecavir or lamivudine[J]. World J Gastroenterol,2015,21:4644-4651.
- [3] Shi M, Sun WL, Hua YY, et al. Effects of entecavir on hepatitis B virus covalently closed circular DNA in hepatitis B e antigen-positive patients with hepatitis B[J]. PLoS One,2015,10:e0117741.
- [4] Ahmed M, Wang F, Levin A, et al. Targeting the Achilles heel of the hepatitis B virus: a review of current treatments against covalently closed circular DNA[J]. Drug Discov Today,2015,20,5:548-561.
- [5] Lucifora J, Xia Y, Reisinger F, et al. Specific and nonhepatotoxic degradation of nuclear hepatitis B virus cccDNA[J]. Science,2014,343:1221-1228.
- [6] Chisari FV, Mason WS, Seeger C. Virology. Comment on “Specific and nonhepatotoxic degradation of nuclear hepatitis B virus cccDNA”[J]. Science,2014,344:1237.
- [7] Li GQ, Gu HX, Li D, et al. Inhibition of Hepatitis B virus cccDNA replication by siRNA[J]. Biochem Biophys Res Commun,2007,355:404-408.
- [8] Li G, Jiang G, Lu J, et al. Inhibition of hepatitis B virus cccDNA by siRNA in transgenic mice[J]. Cell Biochem Biophys,2014,69:649-654.
- [9] Zhang Z, Vu GP, Gong H, et al. Engineered external guide sequences are highly effective in inhibiting gene expression and replication of hepatitis B virus in cultured cells[J]. PLoS One,2013,8:e65268.
- [10] Xia C, Chen YC, Gong H, et al. Inhibition of hepatitis B virus gene expression and replication by ribonuclease P[J]. Mol Ther,2013,21:995-1003.
- [11] Pollicino T, Belloni L, Raffa G, et al. Hepatitis B virus replication is regulated by the acetylation status of hepatitis B virus cccDNA-bound H3 and H4 histones[J]. Gastroenterology,2006,130:823-837.
- [12] Ritchie D, Piekarz RL, Blomberg P, et al. Reactivation of DNA viruses in association with histone deacetylase inhibitor therapy: a case series report[J]. Haematologica,2009,94:1618-1622.
- [13] Belloni L, Allweiss L, Guerrieri F, et al. IFN-alpha inhibits HBV transcription and replication in cell culture and in humanized mice by targeting the epigenetic regulation of the nuclear cccDNA minichromosome[J]. J Clin Invest,2012,122:529-537.
- [14] Palumbo GA, Belloni L, Valente S, et al. Suppression of hepatitis B virus(HBV) transcription and replication by small molecules that target the epigenetic control of nuclear cccDNA minichromosome[J]. J Hepatol,2013,58:S25.
- [15] Cradick TJ, Keck K, Bradshaw S, et al. Zinc-finger nucleases as a novel therapeutic strategy for targeting hepatitis B virus DNAs[J]. Mol Ther,2010,18:947-954.
- [16] Chen J, Zhang W, Lin J, et al. An efficient antiviral strategy for targeting hepatitis B virus genome using transcription activator-like effector nucleases[J]. Mol Ther,2014,22:303-311.
- [17] Cong L, Ran FA, Cox D, et al. Multiplex genome engineering using CRISPR/Cas systems[J]. Science,2013,339:819-823.
- [18] Mali P, Yang L, Esvelt KM, et al. RNA-guided human genome engineering via Cas9[J]. Science,2013,339:823-826.
- [19] Lin SR, Yang HC, Kuo YT, et al. The CRISPR/Cas9 system facilitates clearance of the intrahepatic HBV templates in vivo[J]. Mol Ther Nucleic Acids,2014,3:e186.
- [20] Zhen S, Hua L, Liu YH, et al. Harnessing the clustered regularly interspaced short palindromic repeat (CRISPR)/CRISPR-associated Cas9 system to disrupt the hepatitis B virus[J]. Gene Ther,2015,22:404-412.
- [21] Seeger C, Sohn JA. Targeting Hepatitis B Virus With CRISPR/Cas9[J]. Mol Ther Nucleic Acids,2014,3:e216.
- [22] Dong C, Qu L, Wang H, et al. Targeting hepatitis B virus cccDNA by CRISPR/Cas9 nuclease efficiently inhibits viral replication[J]. Antiviral Res,2015,118:110-117.
- [23] Zhao Z, Hong W, Zeng Z, et al. Mucroporin-M1 inhibits hepatitis B virus replication by activating the mitogen-activated protein kinase (MAPK) pathway and down-regulating HNF4alpha in vitro and in vivo[J]. J Biol Chem,2012,287:30181-30190.
- [24] Rechtman MM, Har-Noy O, Bar-Yishay I, et al. Curcumin inhibits hepatitis B virus via down-regulation of the metabolic coactivator PGC-1alpha[J]. FEBS Lett,2010,584:2485-2490.
- [25] Cai D, Mills C, Yu W, et al. Identification of disubstituted sulfonamide compounds as specific inhibitors of hepatitis B virus covalently closed circular DNA formation[J]. Antimicrob Agents Chemother,2012,56:4277-4288.
- [26] Lupberger J, Schaedler S, Peiran A, et al. Identification and characterization of a novel bipartite nuclear localization signal in the hepatitis B virus polymerase[J]. World J Gastroenterol,2013,19:8000-8010.
- [27] Daub H, Blencke S, Habenberger P, et al. Identification of SRPK1 and SRPK2 as the major cellular protein kinases phosphorylating hepatitis B virus core protein[J]. J Virol,2002,76:8124-8137.
- [28] Szekelyhidi Z, Pato J, Waczek F, et al. Synthesis of selective SRPK-1 inhibitors: novel tricyclic quinoxaline derivatives[J]. Bioorg Med Chem Lett,2005,15:3241-3246.
- [29] Seeger C, Mason WS. Molecular biology of hepatitis B virus infection[J]. Virology,2015,479:672-686.
- [30] Yan H, Zhong G, Xu G, et al. Sodium taurocholate cotransporting polypeptide is a functional receptor for human hepatitis B and D virus[J]. Elife,2012,1:e00049.

收稿日期：2015-05-16