

·论著·

全反式维甲酸对NPM1突变的白血病细胞系U937细胞的作用及其机制研究

邱少伟 万玉玲 贾玉娇 饶青 王敏 王建祥

【摘要】目的 探讨全反式维甲酸(ATRA)对NPM1突变的白血病细胞系U937细胞的作用及其机制。**方法** 转染NPM1突变型(A型)质粒至U937细胞系构建稳定克隆A1和A2,利用Western blot法和荧光共聚焦技术鉴定细胞。MTT法检测细胞增殖活性,流式细胞术检测细胞周期和细胞凋亡,显微镜下计数检测集落形成能力,Western blot法检测细胞增殖相关信号通路蛋白表达。**结果** ①NPM1突变型U937细胞A1和A2经ATRA处理后,细胞增殖活性分别为对照组(未经ATRA处理组)水平的52.6%和35.8%,差异均有统计学意义($t = 3.649, P = 0.010; t = 4.906, P = 0.002$)。②突变型细胞A1和A2的G₀/G₁期比例经ATRA处理后较对照组分别增加20.1%和35.8%,差异均有统计学意义($t = 4.544, P = 0.010; t = 15.850, P < 0.001$)。③U937细胞经ATRA处理后集落生长受抑制,其中空载体组集落数目下降了32.7%,野生型组下降了57.9%,突变型组(A1)下降了90.9%,差异均有统计学意义($t = 8.507, P = 0.010; t = 22.090, P < 0.001; t = 90.200, P < 0.001$)。④突变型U937细胞经ATRA处理后p-ERK水平明显降低。⑤突变型U937细胞接受化疗药物联合ATRA处理后细胞凋亡率明显高于化疗药物单药处理组,在化疗药物处理后添加ATRA能导致更多的细胞凋亡。**结论** ATRA能够抑制NPM1突变的U937细胞增殖和克隆形成,将细胞阻滞于G₀/G₁期,显著降低其ERK磷酸化水平。在NPM1突变的U937细胞中,当ATRA在化疗药物处理后添加能够与化疗药物发挥更强的协同杀伤效果。

【关键词】 NPM1突变; 白血病,髓样,急性; 全反式维甲酸

基金项目:国家自然科学基金重点项目(81430004);天津市应用基础与前沿技术研究计划(16JCQNJC12200);天津市血液病临床医学研究中心建设(15ZXLCJSY00010)

Study of the effects and mechanism of all-trans retinoic acid on leukemic cell line U937 cells with NPM1 mutation Qiu Shaowei, Wan Yuling, Jia Yujiao, Rao Qing, Wang Min, Wang Jianxiang. Institute of Hematology & Blood Disease Hospital, CAMS & PUMC, Tianjin 300020, China

Corresponding author: Wang Jianxiang, Email: wangjx@ihcams.ac.cn

[Abstract] **Objective** To investigate the effect and mechanism of all-trans retinoic acid (ATRA) on leukemic cell line U937 cells with NPM1 mutation. **Methods** Human acute myeloid leukemia cell line U937 was explored, NPM1 mutated (A type) plasmids were transfected into U937 to form stable clones A1 and A2, which were identified by Western blot and Co-immunoprecipitation. The cell proliferation was measured by methylthiazolyl tetrazolium bromide (MTT); cell cycle and cell apoptosis were explored by flow cytometric; cell colony formation was measured by microscope count, the molecular pathways related to cell proliferation were measured by Western blot. **Results** ①The cell proliferations of mutant A1 and A2 were inhibited significantly by 52.6% and 35.8% ($P < 0.05$), respectively under ATRA exposure. ②The percentages of G₀/G₁ stage of mutant A1 and A2 increased by 20.1% and 35.8%, respectively under ATRA exposure. ③All the U937 leukemic cells were inhibited under ATRA exposure; the decreased percentages of vector, wild-type and mutant NPM1 cells were 32.7%, 57.9% and 90.9% respectively. ④p-ERK decreased obviously after ATRA exposure in NPM1 mutated leukemic cells. ⑤More mutant NPM1 cells inclined to apoptosis under the exposure of ATRA and cytotoxic drugs than cytotoxic drugs alone, meanwhile more cells apoptosis occurred when ATRA was administrated after

cytotoxic drugs exposure. **Conclusions** ATRA could inhibit cell proliferation and colony formation, blocked the cell cycle in the G₀/G₁ stage accompanied by the significant reduction of p-ERK in U937 leukemic cells with NPM1 mutation. Besides, ATRA could synergize with drugs to suppress the leukemic cells survival more effectively when ATRA was administered after the cytotoxic drugs exposure in U937 leukemic cells with NPM1 mutation.

[Key words] NPM1 mutation; Leukemia, myeloid, acute; All-trans retinoic acid

Fund program: National Natural Science Foundation of China (81430004); Tianjin Research Program of Application Foundation and Advanced Technology (16JCQNJC12200); Tianjin Hematology Clinical Medicine Research Center Construction (15ZXLCJSY00010)

NPM1蛋白是一种核仁磷酸蛋白,主要位于细胞核仁的颗粒区,在胞核和胞质之间穿梭,主要参与核糖体生物合成、中心粒复制等过程^[1-2]。而NPM1突变位于基因的第12号外显子,存在近50种不同的突变,其中A型突变是最常见的类型,占所有突变的75%~80%,是NPM1基因编码序列的956~959位插入TCTG四个核苷酸的重复序列,导致了氨基酸的288和290位的色氨酸取代,并产生新的C末端出核信号(NES),从而导致了NPM1蛋白从细胞核中排出,过多地积累在胞质中^[3-4]。近1/3的急性髓系白血病(AML)患者存在NPM1突变,其中多数染色体核型正常。存在NPM1突变的AML患者对化疗敏感,NCCN指南和欧洲白血病网(ENL)指南均把单纯NPM1突变的类型列入预后良好组,化疗可获得和移植类似的长期生存率^[5-6]。

全反式维甲酸(ATRA)作为急性早幼粒细胞白血病(APL)的标准治疗已得到广泛应用。临幊上一直在探索ATRA能否应用于非APL类型的AML的治疗^[7-8]。Schlenk等^[9]发现ATRA联合化疗药物可以提高非APL型AML患者的完全缓解(CR)率、无病生存率和总体生存率。但是上述研究结果并未得到其他研究者的广泛认同^[10-12]。近几年,有研究者发现ATRA对于单纯NPM1突变的AML患者具有更好的疗效^[13],但同时其他随机对照试验并未证实上述结果^[14-15]。因此,ATRA联合化疗药物是否有助于提高单纯NPM1突变AML患者的疗效仍存在争议。本研究旨在通过构建野生型和突变型(A型)NPM1载体,转染AML细胞系U937细胞,建立稳定的NPM1野生型和突变型(A型)细胞系,通过体外实验来探讨ATRA对NPM1突变的白血病细胞系的影响。

材料与方法

1. 细胞培养:人类白血病细胞系U937细胞由本实验室保存,于含10%灭活胎牛血清(FBS)的

RPMI 1640培养基,置于37℃、5%CO₂的培养箱中培养,取对数生长期的细胞用于实验。

2. 质粒构建、转染及单克隆细胞系建立:野生型和突变型(A型)NPM1质粒均由原代患者骨髓细胞中通过PCR扩增得来,通过酶切位点克隆进入pcDNA3.1-myc质粒中。将pcDNA3.1空载体、野生型NPM1质粒、突变型NPM1质粒通过lipofectamine2000转染至U937细胞,通过极限稀释法、Western blot法鉴定和挑选单克隆细胞系。

3. NPM1蛋白定位检测:取对数生长期细胞,经过PBS洗涤后离心涂片,4%多聚甲醛固定,0.25% TritonX-100室温孵育,2%马血清室温封闭30 min,NPM1突变蛋白抗体(鼠源,特异性显示突变NPM1蛋白,与野生型NPM1蛋白无交叉性)室温避光孵育1 h,3 μl DAPI染核封片,放置激光共聚焦显微镜下(德国Leica公司产品)观察NPM1蛋白亚细胞定位情况。

4. 细胞周期鉴定:将细胞离心后用PBS洗涤,放置于75%乙醇固定至少24 h,3 μl RNA酶和150 μl碘化丙啶(PI)室温孵育10~15 min,通过流式细胞仪(FACS LSR II,美国BD Bioscience公司产品)测定细胞周期。

5. 细胞增殖测定:将对数生长期细胞以每孔1×10⁴接种于96孔板,检测时间点加入10 μl MTT,4 h后加入10% SDS 100 μl 孵育12~16 h,通过酶标仪(美国BioTek Instruments公司产品)测定546 nm波长处的吸光度(A)值,计算细胞增殖活性。

6. 细胞凋亡测定:将对数生长期细胞与化疗药物孵育后,收集细胞离心,PBS洗涤后重悬于50 μl结合缓冲液中,分别加入2 μl Annexin V和3.5 μl PI,混匀后避光孵育15 min,最后加入100~150 μl结合缓冲液,通过流式细胞仪检测细胞凋亡比例。

7. 集落形成检测:收集对数生长期细胞,将细胞吹散成单个细胞悬于含2%FBS的IMDM培养液中,制成1×10⁵/ml的细胞悬液,将细胞悬液与甲基

纤维素培养基按1:10比例吹打混合均匀,将混合体系转移接种于96孔板中,每孔100 μl;置于37 °C、5% CO₂、湿度≥95%条件下孵箱培养7 d,计数集落并照相。

8. 统计学处理:采用SPSS17.0软件进行统计学分析。两组比较采用独立样本t检验,多组数据比较采用方差分析,每组设3个复孔,实验至少重复3次。 $P < 0.05$ 为差异有统计学意义。

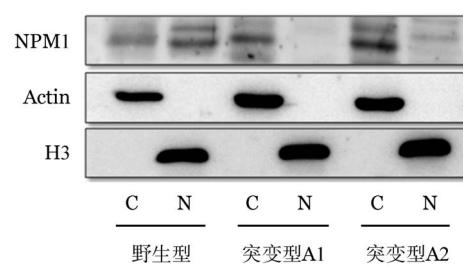
结 果

一、突变型NPM1单克隆细胞的鉴定

野生型NPM1蛋白可在胞质和胞核中同时检测到,而突变型NPM1蛋白仅存在于胞质中,空载体中仅存在野生型NPM1蛋白。如图1所示,分别提取胞质和胞核蛋白,Western blot法检测结果显示,突变型单克隆A1和A2中NPM1蛋白均只在胞质中表达,而野生型克隆的NPM1蛋白胞质和胞核中均有表达。通过激光共聚焦显微镜观察发现突变型NPM1蛋白主要分布于胞质中,几乎不分布于胞核中(图2),因此构建的突变的NPM1单克隆细胞A1和A2可用于后续实验。

二、ATRA对野生型和突变型NPM1细胞系生物学特性的影响

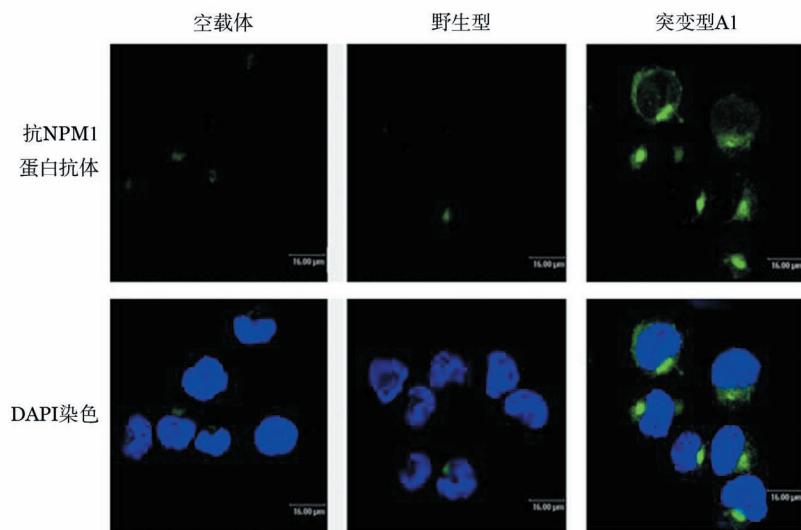
1. 细胞增殖:空载体、NPM1野生型和突变型A1、A2细胞培养72 h后相对细胞增殖率(与0 h时A值的比值)分别为 3.79 ± 0.79 、 4.68 ± 1.28 、 2.49 ± 0.85 和 2.85 ± 0.80 ,而经3 μmol/L ATRA处理72 h的四组细



Actin:胞质蛋白内参;H3:胞核蛋白内参;C:细胞质;N:细胞核
图1 Western blot法检测NPM1蛋白在NPM1野生型和突变型A1、A2细胞胞核和胞质中的表达

胞相对细胞增殖率分别为 3.04 ± 1.21 、 3.76 ± 0.63 、 1.32 ± 0.04 和 1.02 ± 0.38 。空载体和野生型细胞经ATRA处理后细胞增殖基本不受影响,而突变型A1和A2细胞经ATRA处理后相对细胞增殖率分别为对照组的52.6%和35.8%,差异均有统计学意义($t = 3.649, P = 0.010$; $t = 4.906, P = 0.002$)。

2. 细胞周期:空载体、NPM1野生型和突变型A1、A2细胞经48 h孵育, G_0/G_1 期细胞比例分别为 $(50.6 \pm 4.8)\%$ 、 $(36.4 \pm 3.2)\%$ 、 $(54.1 \pm 3.7)\%$ 和 $(50.6 \pm 2.1)\%$,而经3 μmol/L ATRA处理后的四组细胞 G_0/G_1 期细胞比例分别为 $(63.8 \pm 4.7)\%$ 、 $(43.8 \pm 1.9)\%$ 、 $(65.0 \pm 2.6)\%$ 和 $(68.7 \pm 0.8)\%$ 。野生型组的 G_0/G_1 期比例基本无变化,而空载体、突变型A1和A2组的 G_0/G_1 期细胞比例经ATRA处理后较对照组分别增加26.1%、20.1%和35.8%,差异均有统计学意义($t = 3.667, P = 0.020$; $t = 4.544, P = 0.010$; $t = 15.850, P <$



绿色荧光代表突变的NPM1蛋白,蓝色荧光代表细胞核,分辨率为16 μm

图2 激光共聚焦显微镜下观察NPM1蛋白在空载体、NPM1野生型、突变型A1细胞中的荧光定位情况

0.001)。

3. 细胞集落:空载体、野生型和突变型A1细胞经过7 d孵育,细胞集落数目分别为 652.33 ± 9.53 、 772.67 ± 13.86 、 688.67 ± 5.93 ,而经3 μmol/L ATRA处理后的三组细胞集落数目分别为 439.33 ± 23.15 、 325.33 ± 14.77 、 63.00 ± 3.61 。ATRA处理后三组细胞集落数目分别下降了32.7%、57.9%、90.9%,差异均有统计学意义($t=8.507, P=0.010$; $t=22.090, P<0.001$; $t=90.200, P<0.001$),但突变型NPM1组的抑制程度明显高于空载体和野生型组。图3可以更直观地看出三组细胞集落经过ATRA处理后镜下形态,空载体组的集落基本无变化,野生型组的集落变得更加弥散,而突变型组的集落明显减少。

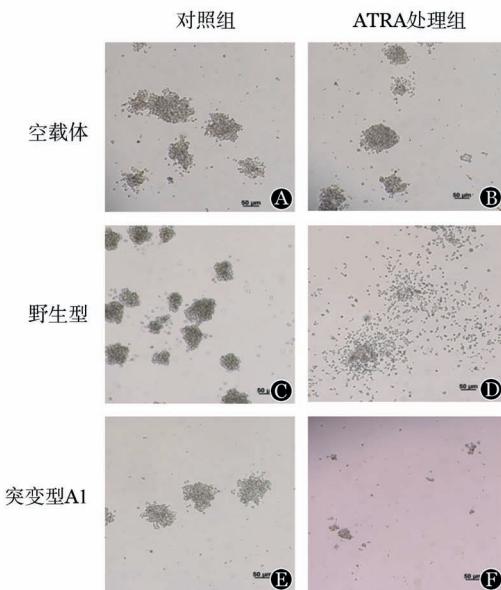


图3 倒置显微镜下观察空载体(A、B)、NPM1野生型(C、D)、突变型A1(E、F)细胞在3 μmol/L全反式维甲酸(ATRA)处理7 d后的集落形成情况(分辨率为50 μm)

4. p-AKT和p-ERK水平的检测:如上述结果显示,ATRA可明显抑制NPM1突变型细胞的增殖能力,故通过Western blot法检测细胞增殖相关的分子p-AKT和p-ERK水平。如图4所示,空载体细胞经过ATRA处理后p-AKT水平上升,而p-ERK水平下降;野生型细胞经过ATRA处理后p-AKT和p-ERK水平变化不明显;而突变型细胞经过ATRA处理后p-AKT水平变化不明显,p-ERK水平却明显降低,降低的程度明显强于空载体组细胞。

三、维甲酸和化疗药物联合作用对转染NPM1突变型A1细胞的影响

为了检测ATRA与化疗药物联合是否具有协同

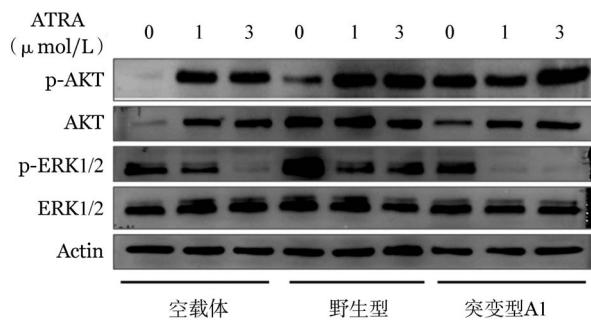


图4 Western blot法检测空载体、NPM1野生型、突变型A1细胞在不同浓度全反式维甲酸(ATRA)作用48 h后p-AKT和p-ERK水平的变化

作用以及ATRA与化疗药物的添加时机是否会对疗效产生影响,ATRA分别在加入化疗药物(柔红霉素0.01 μg/ml、依托泊苷0.1 μg/ml)前24、12、0 h及加入后12 h时间点添加,白血病细胞与化疗药物孵育48 h后检测细胞凋亡率。由表1可见,空载体组和突变型组细胞在柔红霉素或依托泊苷化疗药物联合ATRA处理后与化疗药物单药处理情况相比,细胞凋亡率明显增高,而野生型组细胞未出现此种现象($t=1.075, P=0.400$; $t=2.356, P=0.140$)。空载体组细胞在柔红霉素和依托泊苷单药处理下凋亡率分别为(62.6±2.5)%和(20.1±5.9)%;而当ATRA和化疗药物同时添加时,凋亡比例升高至(76.5±1.2)%和(67.1±0.8)% ,升高幅度分别为22.2%和234.0% ($t=8.722, P=0.010$; $t=13.640, P=0.005$)。突变型A1细胞相对应的增高幅度分别为44.3%和496.0% ($t=12.170, P=0.001$; $t=60.700, P<0.001$),由此可见ATRA联合化疗药物对突变型细胞比空载体细胞具有更强的杀伤能力。实验进一步发现ATRA的添加时机也对两药联合作用的效果产生影响,突变型细胞中以ATRA预处理24 h再分别加入柔红霉素、依托泊苷,细胞凋亡比例分别为(39.2±2.3)%和(29.3±0.6)% ,而化疗药物处理12 h后再加入ATRA,细胞凋亡比例分别增高至(53.8±2.9)%和(37.0±4.2)% ,增加幅度分别为37.3%和26.3% ($t=6.832, P=0.006$; $t=3.144, P=0.088$)。

讨 论

ATRA在非APL型AML中的应用一直受到关注,近些年某些临床试验结果显示ATRA可能对伴NPM1突变的AML具有更好的疗效。本研究通过体外实验发现,携带NPM1突变的U937细胞经ATRA处理后细胞增殖变慢,细胞周期阻滞于G₀/G₁

表1 空载体、NPM1野生型、突变型A1细胞经化疗药物单药及与全反式维甲酸(ATRA)联合作用后凋亡细胞比例(%, $\bar{x}\pm s$)

组别	空载体组	野生型组	突变型A1组
柔红霉素单药	62.6±2.5	48.7±2.1	35.0±1.9
柔红霉素联合ATRA			
柔红霉素作用前24 h加入ATRA	69.0±2.2	46.0±2.0	39.2±2.3
柔红霉素作用前12 h加入ATRA	75.5±1.3	50.0±1.0	48.7±3.0
同时加入	76.5±1.2	47.3±0.6	50.5±2.7
柔红霉素作用后12 h加入ATRA	77.5±1.3	46.7±2.1	53.8±2.9
依托泊苷单药	20.1±5.9	26.8±1.1	6.1±0.4
依托泊苷联合ATRA			
依托泊苷作用前24 h加入ATRA	59.4±0.4	27.8±6.4	29.3±0.6
依托泊苷作用前12 h加入ATRA	73.8±2.8	30.0±2.5	35.4±2.1
同时加入	67.1±0.8	28.6±3.5	36.2±0.8
依托泊苷作用后12 h加入ATRA	67.2±1.5	27.5±1.2	37.0±4.2

注:每组设3个复孔,实验重复3次

期,集落形成能力减弱,同时伴随着p-ERK水平的明显下降。有研究报道ATRA对NPM1突变的白血病发挥作用主要是通过降解NPM1突变蛋白,改变PML小体细胞定位来实现^[16-17]。

本研究同时发现当ATRA与化疗药物同时处理NPM1突变的细胞系,联合用药比化疗药物单药使用对白血病细胞的杀伤作用更强,且ATRA添加时机晚于化疗药物则杀伤效果更好,但对照组也呈现出相似的趋势,两组之间差异无统计学意义。当我们分析ATRA与化疗药物联合应用的既往临床试验,可发现ATRA的添加时机可能会对化疗疗效产生一定影响。在澳大利亚-德国临床试验中,ATRA是在化疗后的第3~6天(45 mg/m²)或第3~28天(15 mg/m²)应用,结果显示ATRA有助于提高化疗疗效^[9,13,18]。而在MRC的临床试验中,ATRA在化疗期间的第1~60天应用(45 mg/m²),美国MD Anderson临床试验中ATRA是从化疗前2天或者化疗当天应用直至化疗结束^[10],该两组试验都没有显示出ATRA的疗效优势。尽管从这些临床试验结果和本研究体外实验结果可以推测ATRA添加时机可能影响疗效,但确定的结论需要通过合理的前瞻性对照临床试验进一步验证。

虽然本研究对ATRA与NPM1突变的关系进行了探索,但仍存在不少问题需要解决,如本研究主要在U937细胞系中进行,还需要通过原代细胞或小鼠模型进一步验证。最近研究发现,亚砷酸可能同样对NPM1突变的白血病具有良好的效果,且作用效果比ATRA更强^[16-17]。临床中NPM1突变常常同时合并DNMT3A、FLT3-ITD或IDH1/2突变,一

旦合并这些突变,ATRA或亚砷酸对白血病细胞的作用是否会受影响,这些都是需要阐明和解决的问题。

通过目前的数据,我们相信ATRA确实能够对NPM1突变的白血病细胞的增殖产生抑制作用,如果它的功能能够进一步被阐明,那么对于NPM1突变类型白血病的治疗则是重要的进展。

参 考 文 献

- [1] Okuwaki M. The structure and functions of NPM1/Nucleophosmin/B23, a multifunctional nucleolar acidic protein [J]. J Biochem, 2008, 143(4):441-448. DOI: 10.1093/jb/mvm222.
- [2] Grisendi S, Mecucci C, Falini B, et al. Nucleophosmin and cancer[J]. Nat Rev Cancer, 2006, 6(7):493-505. DOI: 10.1038/nrc1885.
- [3] Falini B, Sportoletti P, Martelli MP. Acute myeloid leukemia with mutated NPM1: diagnosis, prognosis and therapeutic perspectives[J]. Curr Opin Oncol, 2009, 21(6):573-581. DOI: 10.1097/CCO.0b013e3283313dfa.
- [4] Grummitt CG, Townsley FM, Johnson CM, et al. Structural consequences of nucleophosmin mutations in acute myeloid leukemia[J]. J Biol Chem, 2008, 283(34):23326-23332. DOI: 10.1074/jbc.M801706200.
- [5] Schlenk RF, Döhner K, Krauter J, et al. Mutations and treatment outcome in cytogenetically normal acute myeloid leukemia[J]. N Engl J Med, 2008, 358(18):1909-1918. DOI: 10.1056/NEJMoa074306.
- [6] Falini B, Nicoletti I, Martelli MF, et al. Acute myeloid leukemia carrying cytoplasmic/mutated nucleophosmin (NPMc+ AML): biologic and clinical features[J]. Blood, 2007, 109(3):874-885. DOI: 10.1182/blood-2006-07-012252.
- [7] Glasow A, Barrett A, Petrie K, et al. DNA methylation-indepen-

- dent loss of RARA gene expression in acute myeloid leukemia [J]. Blood, 2008, 111(4):2374-2377. DOI: 10.1182/blood-2007-05-088344.
- [8] Glasow A, Prodromou N, Xu K, et al. Retinoids and myelomonocytic growth factors cooperatively activate RARA and induce human myeloid leukemia cell differentiation via MAP kinase pathways [J]. Blood, 2005, 105(1):341-349. DOI: 10.1182/blood-2004-03-1074.
- [9] Schlenk RF, Fröhling S, Hartmann F, et al. Phase III study of all-trans retinoic acid in previously untreated patients 61 years or older with acute myeloid leukemia [J]. Leukemia, 2004, 18(11): 1798-1803. DOI: 10.1038/sj.leu.2403528.
- [10] Estey EH, Thall PF, Pierce S, et al. Randomized phase II study of fludarabine + cytosine arabinoside + idarubicin +/- all-trans retinoic acid +/- granulocyte colony-stimulating factor in poor prognosis newly diagnosed acute myeloid leukemia and myelodysplastic syndrome [J]. Blood, 1999, 93(8):2478-2484.
- [11] Milligan DW, Wheatley K, Littlewood T, et al. Fludarabine and cytosine are less effective than standard ADE chemotherapy in high-risk acute myeloid leukemia, and addition of G-CSF and ATRA are not beneficial: results of the MRC AML-HR randomized trial [J]. Blood, 2006, 107(12):4614-4622. DOI: 10.1182/blood-2005-10-4202.
- [12] Burnett AK, Milligan D, Prentice AG, et al. A comparison of low-dose cytarabine and hydroxyurea with or without all-trans retinoic acid for acute myeloid leukemia and high-risk myelodysplastic syndrome in patients not considered fit for intensive treatment [J]. Cancer, 2007, 109(6):1114-1124. DOI: 10.1002/cncr.22496.
- [13] Schlenk RF, Döhner K, Kneba M, et al. Gene mutations and response to treatment with all-trans retinoic acid in elderly patients with acute myeloid leukemia. Results from the AMLSG Trial AML HD98B [J]. Haematologica, 2009, 94 (1):54- 60. DOI: 10.3324/haematol.13378.
- [14] Burnett AK, Hills RK, Green C, et al. The impact on outcome of the addition of all-trans retinoic acid to intensive chemotherapy in younger patients with nonacute promyelocytic acute myeloid leukemia: overall results and results in genotypic subgroups defined by mutations in NPM1, FLT3, and CEBPA [J]. Blood, 2010, 115(5): 948-956. DOI: 10.1182/blood-2009-08-236588.
- [15] Nazha A, Bueso-Ramos C, Estey E, et al. The Addition of All-Trans Retinoic Acid to Chemotherapy May Not Improve the Outcome of Patient with NPM1 Mutated Acute Myeloid Leukemia [J]. Front Oncol, 2013, 3:218. DOI: 10.3389/fonc.2013.00218.
- [16] Martelli MP, Gionfriddo I, Mezzasoma F, et al. Arsenic trioxide and all-trans retinoic acid target NPM1 mutant oncoprotein levels and induce apoptosis in NPM1-mutated AML cells [J]. Blood, 2015, 125(22):3455-3465. DOI: 10.1182/blood-2014-11-611459.
- [17] El Haji H, Dassouki Z, Berthier C, et al. Retinoic acid and arsenic trioxide trigger degradation of mutated NPM1, resulting in apoptosis of AML cells [J]. Blood, 2015, 125 (22):3447-3454. DOI: 10.1182/blood-2014-11-612416
- [18] Sanz MA, Grimwade D, Tallman MS, et al. Management of acute promyelocytic leukemia: recommendations from an expert panel on behalf of the European LeukemiaNet [J]. Blood, 2009, 113(9):1875-1891. DOI: 10.1182/blood-2008-04-150250.

(收稿日期:2017-01-29)

(本文编辑:王叶青)

·读者·作者·编者·

作者投稿须知

- 按本刊要求写作:登录《中华血液学杂志》网站(<http://www.hematoline.com>),参见首页作者中心栏中的“投稿须知”及“写作指导”栏目。
- 作者注册:请打开本刊网站首页点击“在线投稿”即进入中华医学会网站(<http://www.cma.org.cn>)。在网站首页注册并申请为杂志作者(用户名和密码为您在中华医学会统一的登录信息,请牢记!忘记密码可通过电子邮箱索取)。
- 投稿:注册成功后进入“业务中心”。点击【远程稿件管理系统】,相应的功能即显示在下方。点击“作者投稿”,按要求填写内容,摘要在字数允许范围内尽可能详细,并上传原稿(点击“暂存”稿件进入【我的草稿】模块)。选择《中华血液学杂志》,并点击“投稿”。
- 邮寄纸稿及介绍信:请在投稿平台上下载论文投送介绍信及授权书,签字盖章后连同原稿打印件(注明稿件编号)一并寄至本刊编辑部。