

doi: 10.3978/j.issn.2095-6959.2017.11.009
View this article at: <http://dx.doi.org/10.3978/j.issn.2095-6959.2017.11.009>

神经母细胞源性肿瘤患儿 N-MYC 基因拷贝数的变化及其临床意义

王沛¹, 关丹丹¹, 岳婷¹, 许素素¹, 宫丽平^{1,2}, 袁远^{1,2}

(1. 首都医科大学基础医学院病理系, 北京 100069; 2. 肿瘤侵袭和转移机制研究北京市重点实验室, 北京 100069)

[摘要] 目的: 研究N-MYC基因拷贝数在神经母细胞源性肿瘤(neuroblastic tumors, NTs)患者中的异常改变及其临床病理学意义。方法: 收集483例NTs患儿肿瘤组织标本, 其中包括神经母细胞瘤(neuroblastoma, NB) 388例、节细胞神经母细胞瘤(ganglioneuroblastoma, GNB) 89例、节细胞神经瘤(ganglioneuroma, GN) 6例。运用荧光原位杂交技术(fluorescence in situ hybridization, FISH)检测N-MYC基因拷贝数改变。考察N-MYC基因拷贝数改变与临床病理学特征的关系并进行生存分析。结果: 483例NTs患儿N-MYC基因扩增率为12.4%。N-MYC基因扩增均发生在NB中, 而在GNB及GN中未见其扩增($P<0.05$)。N-MYC基因拷贝数改变更易发生在低分化程度的NB中($P=0.01$), 且随着分化程度降低, N-MYC基因扩增率增加。男性患儿N-MYC基因拷贝数改变的发生率多于女性患儿($P=0.05$)。患儿年龄≤18个月者N-MYC基因扩增率有低于>18个月者的趋势($P=0.092$)。生存分析显示: N-MYC基因扩增组患儿生存率明显低于获得组及正常组。结论: NTs患儿N-MYC基因扩增与NTs的类型、分化程度、性别、年龄及生存密切相关。本研究为NTs患者的诊断、治疗及预后提供可靠的参考和帮助。

[关键词] 神经母细胞源性肿瘤; N-MYC; 荧光原位杂交技术; 临床病理分析

Copy number variations and its clinical significance of N-MYC gene in children with neuroblastic tumors

WANG Pei¹, GUAN Dandan¹, YUE Ping¹, XU Susu¹, GONG Liping^{1,2}, YUAN Yuan^{1,2}

(1. Department of Pathology, School of Basic Medical Science, Capital Medical University, Beijing 100069;
2. Beijing Key Laboratory for Cancer Invasion and Metastasis Research, Beijing 100069, China)

Abstract **Objective:** To detect N-MYC gene copy number alterations, and to analyze their related clinicopathological implications in pediatric neuroblastic tumors (NTs). **Methods:** A total of 483 NT samples were obtained, including 388 neuroblastomas (NBs), 89 ganglioneuroblastomas (GNBs) and 6 ganglioneuromas (GNs). Fluorescence in situ hybridization (FISH) was used to detect numerical aberrations of N-MYC. Statistical analysis was used to study its association with clinicopathological features, as well as with the survival rate of patients. **Results:** Of 483 NT cases, N-MYC amplification rate was 12.4%. Gene amplification of N-MYC were found only in NB, but not in any GNB or GN case ($P<0.05$). N-MYC gene amplification was more likely to occur in poorly differentiated neuroblastoma

($P=0.01$), the rate of which was inversely related to tumor differentiation. The *N-MYC* amplification rate in male patients was higher than that in female patients ($P=0.05$). There was a trend that the amplification rate of *N-MYC* gene was lower in patients ≤ 18 months as compared to patients > 18 months, but difference was not significantly ($P=0.092$). The univariate survival analysis showed that the survival rate of patients with *N-MYC* gene amplification was significantly lower than those with *N-MYC* gain or normal gene status. **Conclusion:** *N-MYC* gene amplification is tightly correlated with tumor type, differentiation, gender, age and survival. Detection of abnormal *N-MYC* copy number would be helpful for the diagnosis and prognosis of neuroblastic tumors.

Keywords neuroblastic tumors; *N-MYC* gene; fluorescence in situ hybridization; clinicopathological analysis

神经母细胞源性肿瘤(neuroblastic tumors, NTs)是儿童最常见的颅外实体肿瘤，起源于原始神经嵴的神经母细胞。根据细胞分化程度，可分为神经母细胞瘤(neuroblastoma, NB)、节细胞神经母细胞瘤(ganglioneuroblastoma, GNB)和节细胞神经瘤(ganglioneuroma, GN)。其中NB是婴儿期发病率和致死性最高的肿瘤，占儿童肿瘤的8%~10%^[1]，部分高危和侵袭性NB疗效差^[2-3]；GN则较为罕见，为周围神经良性肿瘤，由完全成熟的节细胞构成；而GNB是介于在NB与GN之间的中间类型。NB的临床表现与生物学行为具有明显异质性，部分病例有较好预后，不经治疗即可自行消退或转化为良性的GN；但多数病例恶性度较高，早期可发生转移，且耐药严重，使肿瘤治疗十分困难^[4]。

*N-MYC*基因在1983年首次被报道^[5]，是位于人类染色体2p23~24区上具有转录因子活性的原癌基因，为MYC基因家族重要成员，在细胞周期调控、细胞增殖分化及肿瘤形成过程中处于重要地位。至今多项研究^[6-7]发现*N-MYC*基因在NB，小细胞肺癌，前列腺癌等多种肿瘤内存在拷贝数改变及高表达。*N-MYC*基因高拷贝数水平可调控下游基因及相关蛋白，如p53基因和*N-MYC*下游调节基因1/2，胰岛素瘤相关基因1、谷氨酰胺酶2，核激素受体^[8-12]，以此影响NTs细胞的增殖及侵袭力等，并导致患者预后不良^[13]。

本研究应用荧光原位杂交技术(fluorescence in situ hybridization, FISH)对483例NT患儿肿瘤样本进行分析，以探讨*N-MYC*基因拷贝数异常及其临床病理学意义。

1 材料与方法

1.1 病例资料

收集2008年7月至2016年3月在北京儿童医院、301医院、304医院、复旦大学附属儿科医院、湖南省儿童医院及武警总医院送交首都

医科大学临床病理中心进行*N-MYC*基因检测的483例NT组织及相关临床信息。其中男291例，女192例；年龄1~156(中位30)个月；化疗后患儿99例，未化疗384例；病例按照WHO神经系统肿瘤分类标准进行分类，NB 388例、GNB 89例及GN 6例。本研究获得首都医科大学伦理委员会批准，注册号为2015sy71。

1.2 *N-MYC*基因 FISH 检测

利用位点特异性*N-MYC*/CEP2 (*N-myc*SG/CEP2 SOpore)双色探针在4 μm的NT石蜡组织切片上进行FISH检测。具体方法如下：首先用钻石笔标记间质少或缺乏、无出血坏死的肿瘤细胞丰富区域作为杂交区域，切片常规脱蜡、水化后，置入高压锅内沸水煮3 min，之后在37 °C水浴锅中用0.1%的胃蛋白酶消化20 min。梯度乙醇脱水、空气干燥后，在杂交区域内加2.0 μL探针，盖上盖玻片，用橡胶水泥封片。将切片放入原位杂交仪(Abbott TermoBrite公司)中，启动设定好的程序(75 °C 20 min, 37 °C 24 h)，完成变性、杂交过程。杂交结束后，以梯度SSC液洗去切片的背景，最后用含有DAPI的抗荧光衰退封片剂(美国Vector Labs公司)封片。利用荧光显微镜(日本Olympus公司，BX63)观察结果，以Olympus cellSens Standard 1.14软件采集图像。

*N-MYC*拷贝数目增加时，与2号染色体数目相比，每单倍体基因组中*N-MYC*拷贝数目为4~100，定义为扩增；*N-MYC*拷贝数为1~4为，定义为获得^[14]。483例NT患儿中，*N-MYC*基因扩增者60例(12.4%)，获得者300例(62.1%)，正常者123例(25.5%)，总扩增率为12.4%，非扩增率87.6%。

1.3 统计学处理

运用SPSS 17.0统计学软件进行分析。两变量差异分析采用卡方检验分析，检验水准 $\alpha=0.05$ ；单因素生存分析应用Kaplan-Meier法， $P<0.05$ 为差异有统计学意义。

2 结果

2.1 一般临床资料

483例NT患儿中,男291例,女192例,男性患儿数量明显多于女性。发病年龄最小者仅1个月,最大者13岁,中位年龄2.5岁。患儿年龄≤18个月者165例(34.2%),>18个月者318例(65.8%)。NB 388例(80.3%),GNB 89例(18.4%),GN 6例(1.2%)。

NT各分类临床特征见表1。184例具有组织学分类信息的NB中(其余204例未提及或无法确定分化类型),分化型91例(49.5%),分化差型90例(49.0%),未分化型3例(2%)。99例患儿为化疗后改变,384例为未化疗患儿。483例患儿送检肿瘤组织多位于腹膜后,占59.6%(288/483),腹膜后肿瘤中43.1%位于肾上腺(124/288);肿瘤位于纵隔者占24.4%(118/483);位于骨髓者占5.0%(24/483);其他及未提及具体部位者53例,共占11.0%(53/483)。对128例患儿进行回访,截至2015年10月30日,死亡患儿29例(22.7%),复发患儿14例(10.9%),85例患儿生存且未复发(66.4%)。

2.2 N-MYC 基因 FISH 检测结果

N-MYC基因FISH检测结果显示在图1。位点特异性双色探针制剂含有以橙色(Spectrum Orange)和绿色(Spectrum Green)荧光素标记的两个探针,橙色荧光标记2号染色体,计数2号染色体的数目;绿色荧光标记N-MYC基因。探针与靶基因杂交后在橙绿滤光片下观察,正常间期细胞核中显示两个橙色和两个绿色荧光信号,为2号染色体及N-MYC基因的数目。当细胞核中橙色或绿色信号

增多或减少时,说明存在2号染色体或N-MYC基因数目异常。

2.3 N-MYC 基因拷贝数异常与临床病理学特征的关系

N-MYC基因拷贝数与NB类型、年龄、性别、化疗与否、NB分化程度的关系见表2。NB患儿N-MYC基因扩增者60例,获得者236例,正常者92例,扩增率15.5%(60/388);GNB患儿N-MYC基因扩增者0例,获得者63例,正常者26例;GN患儿N-MYC基因扩增者0例,获得者1例,正常者5例,N-MYC基因扩增仅发生于NB中。患儿年龄≤18个月者N-MYC扩增率为9.1%(15/165),>18个月者N-MYC基因扩增率为14.5%(46/318),N-MYC基因扩增在年龄较大患儿(>18个月)中的发病率有增多的趋势($P=0.092$)。男性患儿扩增者42例,获得者185例,正常者63例,N-MYC基因扩增率为14.5%(42/291);女性患儿扩增者19例,获得者114例,正常者59例,N-MYC基因扩增率为9.9%(19/192),N-MYC基因扩增在男性患儿中较女性患儿常见($P=0.05$)。化疗后改变的99例肿瘤中,扩增者14例,获得者69例,正常者16例,N-MYC扩增率为14.1%(14/99);未化疗患儿扩增者47例,获得者231例,正常者106例,N-MYC扩增率为12.2%(47/384)。N-MYC基因扩增与化疗与否无相关性($P=0.4$)。NB分化型中,N-MYC基因扩增者6例,获得者63例,正常者22例,N-MYC扩增率为6.6%;NB分化差型病例中,N-MYC扩增者16例,获得者58例,正常者16例,扩增率17.6%;未分化型中,该基因扩增者2例,获得者1例,扩增率为66.7%。N-MYC基因拷贝数改变更易发生在低分化程度NB中($P=0.01$),且随着分化程度降低,N-MYC扩增率增加。

表1 神经母细胞源性肿瘤的分类及临床特征

Table 1 Classification and clinical features of neuroblastic tumors

项目	NB	GNB	GN
病例数/[例(%)]	388 (80.3)	89 (18.4)	6 (1.2)
男/女	244/144	42/47	5/1
中位年龄/月	24	42	34
年龄/月			
≤18	160	5	0
>18	225	84	6
N-MYC基因			
扩增	60	0	0
获得	236	63	1
正常	92	26	5

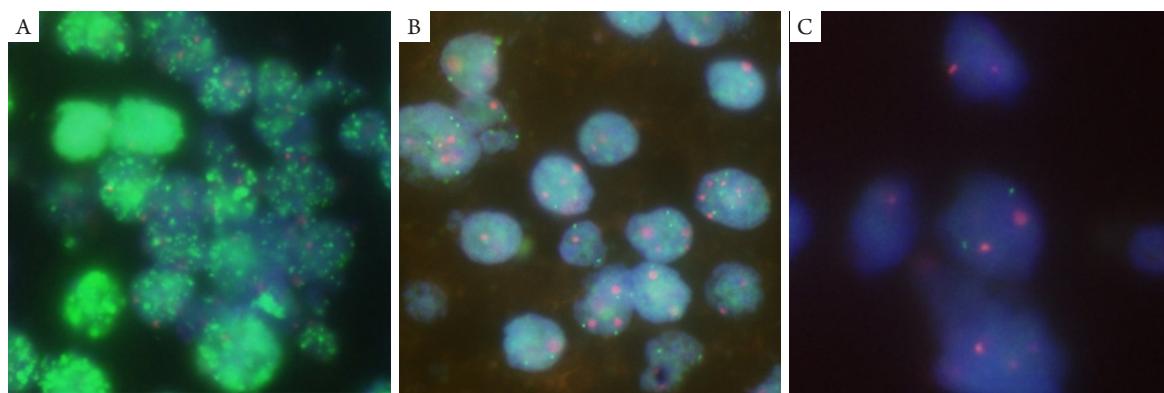


图1 N-MYC基因FISH检测结果

Figure 1 N-MYC gene FISH detection result

(A) N-MYC扩增，可见2个橙色信号及大于50个拷贝的N-MYC的绿色信号；(B) N-MYC获得，可见多个橙色信号(可能与多倍体有关)及4~10个N-MYC的绿色信号；(C) N-MYC正常，可见两个橙色信号及两个N-MYC的绿色信号。

(A) Amplification: 2 CEP2 signals (orange) and more than 50 N-MYC signals (green). (B) Gain: Some CEP2 signals (orange) (may be related to the polyploid) and 4~10 N-MYC signals (green); (C) Normal: Cells with 2 N-MYC signals (green) and 2 CEP2 signals (orange).

表2 N-MYC基因拷贝数与NB类型、年龄、性别、化疗及NB分化程度的关系

Table 2 Relationship between N-MYC gene status and the type, age, gender, chemotherapy or the degree of NB differentiation

项目	n	N-MYC基因			P
		扩增	获得	正常	
类型					<0.01
NB	388	60	236	92	15.5
GNB	89	0	63	26	0
GN	6	0	1	5	0
年龄/月					0.092
≤18	165	15	110	40	9.1
>18	318	46	190	82	14.5
性别					0.05
男	291	42	186	63	14.5
女	192	19	114	59	9.9
化疗与否					0.4
化疗	99	14	69	16	14.1
未化疗	384	47	231	106	12.2
NB分化程度					0.01
分化型	91	6	63	22	6.6
分化差型	90	16	58	16	17.8
未分化型	3	2	1	0	66.7

2.4 生存分析

本研究中获得随访资料者共128例，其中N-MYC基因扩增者15例，获得者76例，正常者37例；截至2015年10月，29例死亡，99例生存，生存期2~54个月。其中N-MYC基因扩增患儿7例死亡，8例生存，生存期4~39(中位18)个月；N-MYC基因获得患儿12例死亡，64例生存，生存期3~54(中位22)个月；N-MYC基因正常患儿死亡10例，生存27例，生存期2~53(中位22)个月。经生存分析(Kaplan-Meier法)显示：N-MYC基因扩增患儿生存期明显低于N-MYC基因获得和正常患儿($P=0.005$, 图2)，表明N-MYC基因拷贝数改变与NT患儿预后有关。

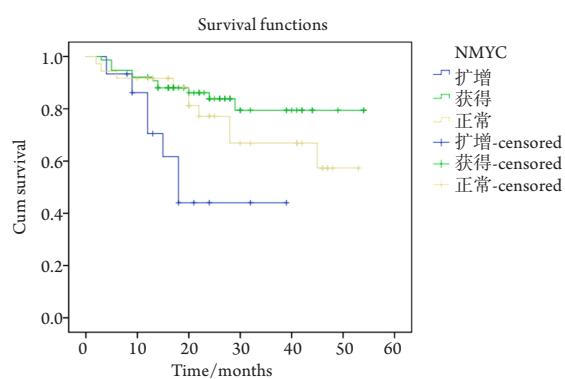


图2 N-MYC基因拷贝数不同改变的NT患儿生存曲线

Figure 2 Survival curves for NT patients with different N-MYC gene copy numbers

根据N-MYC基因拷贝数的改变分为扩增组、获得组和正常组，三组间差异有统计学意义($P=0.005$)。

Based on the N-MYC copy number variations, the cohort of patients were divided into three groups: a N-MYC amplification group, a N-MYC gain group and normal status group. The difference between these three groups was statistically significant ($P=0.005$).

3 讨论

神经母细胞源性肿瘤是儿童常见的颅外实体肿瘤，多发生于5岁以前，中位年龄22个月^[4,15]。多项研究^[2,5,12]发现：2号染色体上的N-MYC基因在NT组织中存在扩增或获得，而在正常组织中N-MYC基因拷贝数正常。N-MYC的拷贝数改变与NT的进展、分期或肿瘤细胞分化程度有关，并可为治疗方案的选择提供帮助。

本研究结果显示：483例NT患者中，发病年龄1个月~13岁，中位年龄2.5岁，较其他研究^[16]

报道中位年龄(22个月)略长，可能由于本组病例包括一些GN, GNB病例，二者年龄多较NB患儿大。483例NT患儿中NB患儿占80.3%，GNB患儿占18.4%，GN患儿占1.2%。男性患儿发病率高于女性患儿(男女之比为1.51:1)，与其他研究^[16]数据基本一致。本研究结果显示：男性患儿N-MYC扩增率高于女性，表明N-MYC扩增更常见于男性患儿，关于男女性患儿N-MYC扩增率差异尚未见文献报道，该结果有待于进一步证实。

NT最常发生在腹膜后及纵隔，其中腹膜后以肾上腺为主，本研究患儿肿瘤送检部位多数位于腹膜后(59.6%)，其中肾上腺发病患者占腹膜后发病的43.1%，占总发病人数的25.7%，与其他研究^[17]数据基本一致。

483例NT患者病例中，N-MYC扩增率为12.4%(60/483)，与国外多机构联合研究的结果(10%)基本一致^[5]。本研究结果还显示：N-MYC扩增仅发生于NB患者中，GN及GNB中未发现N-MYC扩增，与文献[16]报道一致。已有研究^[8-12]表明在NT中，N-MYC基因的高拷贝数水平可通过调控N-MYC下游相关基因及蛋白，促进NT的增殖，影响肿瘤的侵袭与转移，促进肿瘤发展并引起不良预后。

本研究结果显示在确定分化类型的部分NB病例中N-MYC扩增率随着分化程度的降低而升高($P=0.01$)，推测N-MYC拷贝数异常与NT分化及恶性程度有关。另外，本研究中化疗后病例N-MYC扩增率较未化疗病例略高，推测可能与化疗患儿肿瘤恶性程度较高有关，但两者N-MYC扩增率无统计学意义($P=0.4$)，化疗对N-MYC拷贝数异常的影响尚未有相关研究，需进一步加大样本量进行研究。

本研究中，N-MYC基因扩增者及获得者和正常者相比，生存曲线有明显差异，说明N-MYC扩增与不良预后关系密切。近年来有多项研究显示扩增的N-MYC可通过下游通路及基因，调控NT相关蛋白、离子通道，以促进肿瘤增殖、转移、抑制肿瘤分化，提高肿瘤恶性程度，引起不良预后。而N-MYC基因获得者生存率低于N-MYC基因正常者，与其他相关报道结果一致^[16]，提示N-MYC获得者有较好预后，但目前关于N-MYC获得对预后影响的研究相对较少，其具体原因及机制有待进一步研究。

综上所述，N-MYC基因与NTs的类型、分化程度、性别及发病年龄有关，N-MYC扩增在分化程度低，男性患儿及18个月以上患儿更常见。本研

究在483例大样本NTs中显示N-MYC基因扩增及获得与NT的发生发展有关, 可为其临床诊断和预后提供重要参考。而N-MYC与NT临床病理学联系的相关机制有待进一步研究。

参考文献

1. 李仲荣. 神经母细胞瘤的临床诊断与治疗[J]. 实用儿科临床杂志, 2012, 27(23): 1781-1784.
LI Zhongrong. Clinical diagnosis and treatment of neuroblastoma[J]. Journal of Applied Clinical Pediatrics, 2012, 27(23): 1781-1784.
2. 王威亚, 李金男, 吴玮璐, 等. 83例神经母细胞瘤患儿N-myc和ALK基因检测及临床病理分析[J]. 临床儿科杂志, 2015, 33(8): 720-725.
WANG Weiya, LI Jinnan, WU Weilu, et al. Detection of N-myc and ALK abnormality in and clinicopathological analyses of 83 cases of neuroblastoma[J]. Journal of Clinical Pediatrics, 2015, 33(8): 720-725.
3. 唐锁勤. 高危神经母细胞瘤的治疗[J]. 中国当代儿科杂志, 2014, 16(2): 103-107.
TANG Suoqin. A review on treatment of high-risk neuroblastoma[J]. Chinese Journal of Contemporary Pediatrics, 2014, 16(2): 103-107.
4. 陈佳敏, 周春菊, 马晓莉, 等. 儿童神经母细胞源性肿瘤TOP2A蛋白表达及其基因拷贝数的变化[J]. 中华病理学杂志, 2016, 45(11): 748-754.
CHEN Jiamin, ZHOU Chunjun, MA Xiaoli, et al. Abnormality of TOP2A expression and its gene copy number variations in neuroblastic tumors[J]. Chinese Journal of Pathology, 2016, 45(11): 748-754.
5. Bagatell R, Beck-Popovic M, London WB, et al. Significance of MYCN amplification in international neuroblastoma staging system stage 1 and 2 neuroblastoma: a report from the International Neuroblastoma Risk Group database[J]. J Clin Oncol, 2009, 27(3): 365-370.
6. Lee JK, Phillips JW, Smith BA, et al. N-Myc drives neuroendocrine prostate cancer initiated from human prostate epithelial cells[J]. Cancer Cell, 2016, 29(4): 536-547.
7. He J, Gu L, Zhang H, et al. Crosstalk between MYCN and MDM2-p53 signal pathways regulates tumor cell growth and apoptosis in neuroblastoma[J]. Cell Cycle, 2011, 10(17): 2994-3002.
8. Zhang D, Jia J, Zhao G, et al. NDRG1 promotes the multidrug resistance of neuroblastoma cells with upregulated expression of drug resistant proteins[J]. Biomed Pharmacother, 2015, 76: 46-51.
9. Chen C, Breslin MB, Lan MS. INSM1 increases N-myc stability and oncogenesis via a positive-feedback loop in neuroblastoma[J]. Oncotarget, 2015, 6(34): 36700-36712.
10. Xiao D, Ren P, Su H, et al. Myc promotes glutaminolysis in human neuroblastoma through direct activation of glutaminase 2[J]. Oncotarget, 2015, 6(38): 40655-40666.
11. Ribeiro D, Klarqvist MD, Westermark UK, et al. Regulation of nuclear hormone receptors by MYCN-driven miRNAs impacts neural differentiation and survival in neuroblastoma patients[J]. Cell Rep, 2016, 16(4): 979-993.
12. 蔡荣芹, 周春菊, 孙勤暖, 等. 儿童神经母细胞源性肿瘤中N-myc和C-myc基因的分子遗传学异常及其临床病理学意义[J]. 中华病理学杂志, 2013, 42(5): 299-304.
CAI Rongqin, ZHOU Chunju, SUN Qinnuan, et al. Molecular genetic abnormalities of N-myc and C-myc in pediatric neuroblastic tumors and clinical pathologic significance[J]. Chinese Journal of Pathology, 2013, 42(5): 299-304.
13. Park JR, Eggert A, Caron H. Neuroblastoma: biology, prognosis, and treatment[J]. Hematol Oncol Clin North Am, 2010, 24(1): 65-86.
14. Lee GY, Chun YS, Shin HW, et al. Potential role of the N-MYC downstream-regulated gene family in reprogramming cancer metabolism under hypoxia[J]. Oncotarget, 2016, 7(35): 57442-57451.
15. Bowen KA, Chung DH. Recent advances in neuroblastoma[J]. Curr Opin Pediatr, 2009, 21(3): 350-356.
16. Lee GY, Chun YS, Shin HW, et al. Potential role of the N-MYC downstream-regulated gene family in reprogramming cancer metabolism under hypoxia[J]. Oncotarget, 2016, 7(35): 57442-57451
17. Zhang Z, Faouzi M, Huang J, et al. N-Myc-induced up-regulation of TRPM6/TRPM7 channels promotes neuroblastoma cell proliferation[J]. Oncotarget, 2014, 5(17): 7625-7634.

本文引用: 王沛, 关丹丹, 岳婷, 许素素, 宫丽平, 袁远. 神经母细胞源性肿瘤患儿N-MYC基因拷贝数的变化及其临床意义[J]. 临床与病理杂志, 2017, 37(11): 2339-2344. doi: 10.3978/j.issn.2095-6959.2017.11.009

Cite this article as: WANG Pei, GUAN Dandan, YUE Ting, XU Susu, GONG Liping, YUAN Yuan. Copy number variations and its clinical significance of N-MYC gene in children with neuroblastic tumors[J]. Journal of Clinical and Pathological Research, 2017, 37(11): 2339-2344. doi: 10.3978/j.issn.2095-6959.2017.11.009