



研究快报 RAPID COMMUNICATION

B和C基因型HBV核心蛋白促细胞凋亡的比较

温志立, 谭德明, 成军, 杨永峰, 刘国珍, 刘洪波

■背景资料

温志立, 南昌市第一医院消化科 江西省南昌市 330008 谭德明, 刘国珍, 刘洪波, 中南大学湘雅医院传染科 湖南省 长沙市 410008

成军, 北京地坛医院传染病研究所 北京市 100011

杨永峰,东南大学南京市第二医院肝病科 江苏省南京市 210003

通讯作者: 温志立, 330008, 江西省南昌市象山北路128号, 南昌市第一医院消化科. wenzhili@126.com

收稿日期: 2006-08-27 接受日期: 2006-09-20

Comparison of effect on hepatocellular apoptosis between core proteins of hepatitis B virus genotype B and C

Zhi-Li Wen, De-Ming Tan, Jun Cheng, Yong-Feng Yang, Guo-Zhen Liu, Hong-Bo Liu

Zhi-Li Wen, Department of Gastroenterology, the First Hospital of Nanchang City, Nanchang 330008, Jiangxi Province, China

De-Ming Tan, Guo-Zhen Liu, Hong-Bo Liu, Department of Infectious Diseases, Xiangya Hospital, Central South University, Changsha 410008, Hunan Province, China Lun Cheng, Institute of Infectious Diseases, Beijing Ditan

Jun Cheng, Institute of Infectious Diseases, Beijing Ditan Hospital, Beijing 100011, China

Yong-Feng Yang, Department of Liver Disease, the Second Hospital of Dongnan University, Nanjing 210003, Jiangsu Province, China

Correspondence to: Zhi-Li Wen, Department of Gastroenterology, the First Hospital of Nanchang City, 128 Xiangshan North Road, Nanchang 330008, Jiangxi Province, China. wenzhili@126.com

Received: 2006-08-27 Accepted: 2006-09-20

Abstract

AIM: To compare the proapoptosis effect of hepatitis B virus (HBV) genotype B and C core proteins on liver cells, and explore the pathogenesis of HBV infection with different genotypes.

METHODS: Four serum samples infected by HBV (2 for type B and C, respectively) were used to amplify HBV core fragment using polymerase chain reaction (PCR). After recombination, cloning, and subcloning, four eucaryotic plasmids with different genotypes and clinical phenotypes were obtained. Then the plasmids were transfected into hepatocellular carcinoma

cell line HepG2, and MTT assay and flow cytometry were used to detect the proliferation and apoptosis of HepG2 cells.

RESULTS: All the four recombinant eucaryotic plasmids were constructed successfully, and HBV core protein expression was confirmed by internal reference for transfection. The proliferation of HepG2 cells was not significantly different between the four plasmids, but the apoptosis rate in C-type (C_2) group was markedly higher than that in B-type (B_1) group ($8.8\% \pm 2.0\% vs 6.4\% \pm 0.8\%, P < 0.05).$

CONCLUSION: C-type HBV can induce more severe cell apoptosis than B-genotype HBV.

Key Words: Hepatitis B virus; Genotype; Core protein; Apoptosis

Wen ZL, Tan DM, Cheng J, Yang YF, Liu GZ, Liu HB. Comparison of effect on hepatocellular apoptosis between core proteins of hepatitis B virus genotype B and C. Shijie Huaren Xiaohua Zazhi 2006;14(33):3228-3232

摘要

目的: 比较B, C两种基因型HBV核心蛋白在促进肝细胞凋亡方面的差异, 以期初步阐述HBV基因型与临床关系的发病机制.

方法:用PCR扩增4份(B和C基因型各2份)HBV-C区DNA片段,通过基因重组、分子克隆和亚克隆等方法,合成4份不同基因型和临床表型的重组真核表达质粒.鉴定后,将他们分别转染至肝癌细胞系HepG2中,采用MTT法和流式细胞仪测定转染细胞的细胞增殖率和细胞凋亡率等指标.

结果: 4份重组真核表达质粒均构建成功, 转染至HepG2后通过内参照EGFP可鉴定出均有HBV-C蛋白表达. 流式细胞仪提示C型/重型HBV转染组的细胞凋亡率显著高于B型/携带HBV转染组(8.8%±2.0% vs 6.4%±0.8%, P<0.05).

结论: C型HBV核心蛋白较B型HBV更能促进

肝细胞凋亡, HBV基因型与临床相关性可能与此有关.

关键词: 乙肝病毒; 基因型; 核心蛋白; 细胞凋亡

温志立, 谭德明, 成军, 杨永峰, 刘国珍, 刘洪波. B和C基因型HBV核心蛋白促细胞凋亡的比较. 世界华人消化杂志2006;14(33):3228-3232

http://www.wjgnet.com/1009-3079/14/3228.asp

0 引言

目前研究发现, HBV的基因型与肝炎的临床表现有一定关系. 大量研究表明C型HBV所致肝炎较B型HBV为重^[1-8]. 但其原因不是很清楚, 两者基因序列的差异导致了何种致病机制的改变不得而知, 至今尚未见有关报道. 众所周知, HBV致病的主要机制除诱发宿主自身免疫损伤外,还可通过促进肝细胞的凋亡来加重乙肝病情变化^[9-13]. 本研究首先从细胞凋亡途径入手, 检测两种基因型HBV的核心蛋白和表面蛋白对细胞凋亡诱导的差异, 然后检测两者在促进体外淋巴细胞免疫反应的差异, 从多个致病因素方面比较两种基因型HBV的差异, 以期找出HBV基因型与临床关系的发病机制.

1 材料和方法

1.1 材料 从GenBank中找出HBV全基因序列 (AY206391), 根据其核心区序列(nt1816-2454) 设计引物,能扩增出全长HBV-C序列.在两条引 物前面分别设计EcoR I 和Kpn I 酶切位点, 并 在上游引物PC1的EcoR I 酶切位点与引物中编 码序列之间加入一个A碱基,以便HBV-C在载 体pEGFP-C1表达绿色荧光融合蛋白时不出现 移位. 引物经计算机分析软件Primer Premier 5.0 检测自身不形成"发夹"结构或引物间不形 成引物二聚体. 引物由大连宝生物公司合成, 预 计扩增片段长度为639 bp. 上游引物(PC1): 5'-GAATTCAATGCAACTTTT TCACCTCTG-3', 下游引物(PC2): 5'-GGTACCCTAACATTGAGG CTCCCG-3'. DNA提纯试剂盒(上海申友生物公 司); Taq DNA聚合酶、dNTP(日本TaKaRa公司); PCR产物的凝胶纯化回收试剂盒和小量质粒提 纯试剂盒均为日本TaKaRa公司产品; 大肠杆菌 JM109; Amp(+) LB培养基和Amp(+)培养平板 中氨苄青霉素(华北制药厂)浓度均为100 mg/L, Kan(+) LB培养基Kan(+)培养平板中卡那霉素 (Sigma)浓度均为50 mg/L; 限制性内切酶EcoR

I 和Kpn I (日本TaKaRa公司); T4 DNA连接酶 (MBI); T-载体pMD18-T Vector为日本TaKaRa 公司产品,长2692 bp,含有1个多克隆位点,还 包括抗氨苄青霉素和LacZ基因; 真核表达质粒 pEGFP-C1(Gibco)全长4731 bp, 含有CMV, SV40 启动子、1个多克隆位点(包括EcoRI 和KpnI)及抗卡那霉素(Kan)基因,并含有EGFP基因 (798 bp), EGFP基因能表达融合绿色荧光蛋白, 故pEGFP-C1可作为转染内参照. EPS-300型稳 压稳流电泳仪和GIS凝胶电脑全自动图像处理 仪为上海天能科技有限公司产品; DNA全自动 测序仪AB1377型(美国PE公司); 紫外分光光度 仪(美国Beckman公司产品); IX70倒置显微镜、 IX70荧光显微镜为日本Olympus公司产品;一 次性细胞培养板(北京鼎国公司); 试剂瓶、培 养瓶、吸管、试管、盖玻片等玻璃制品均在 浓硫酸中浸泡过夜, 充分洗涤后高压灭菌; DG-3022A型酶标仪(华东电子管厂); 流式细胞仪 (FACS420).

1.2 方法

1.2.1 扩增目的片段 将血清样品按患者病情轻 重程度分成慢性乙肝无症状携带、慢性乙型肝 炎轻度、慢性乙型肝炎中度、慢性乙型肝炎重 度和慢性乙肝慢性乙肝重型五组,各取若干份 采用多对型特异性引物巢式PCR法[14]鉴定HBV 基因型. 选取慢性乙肝无症状携带(B基因型)、 慢性乙肝重型(B基因型)、慢性乙肝轻度(C基因 型)、慢性乙肝重型(C基因型)的患者血清各1例, 分别编号为B1, B2, C1和C2. 用DNA提取试剂盒 提取HBV DNA, 以其为模板进行PCR扩增, 加 样如下: PC1(50 pmol) 1 μL, PC2(50 pmol) 1 μL, 5 MU/L Taq酶0.25 μL, 10×PCR Buffer(含Mg²⁺) 5 μL, 2.5 mmol/L dNTP 4 μL, 灭菌DDW 37 μL, DNA模板2 μL, 总量50 μL. 反应条件如下: 95℃ 预变性5 min, 然后按94℃ 1 min, 58℃ 1 min, 72℃ 1 min扩增35个循环, 再72℃延伸7 min. PCR产物的回收与纯化按琼脂糖凝胶DNA纯化 试剂盒说明进行操作.

1.2.2 重组T载体的构建 包括制备感受态细菌、 目的片段与T载体连接、转化细菌、阳性克隆 的筛选、提取质粒和酶切鉴定阳性克隆等步骤, 按文献[15]进行.

1.2.3 重组真核表达质粒的构建、鉴定及转染包括真核表达质粒的提取及鉴定、制备含有相同酶切位点黏性末端的目的片段和开环状真核表达质粒、连接目的片段和开环真核表达质粒

■研发葡沿 随着全基因分析 或S基因测序法、 聚合酶链反应 (PCR)法、聚合 酶链反应-限制性 片段长度多态性 (PCR-RFLP)法、 微板核酸杂交 ELISA法等方法 的相继建立和完 善、各种基因型地 理分布情况的基 本弄清 如A型主 要在北欧和非洲, B型和C型主要 在东亚, D型在中 东、北非和南欧, E型在非洲, F型 仅在南美, 研究重 点已转移到基因 型与临床关系方 面 例如西方学者 发现D型对HBV-DNA、HBsAg、 HBeAg的清除率 均比A型低,死亡 率较A型高. 而在 流行B、C型的东 亚地区, 日本、台 湾、香港以及中 国大陆的研究者 们经过大量研究 发现, C型可引起 比B型更严重的 临床表现, 如ALT 的升高、HBeAg

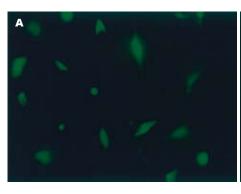
阳性率的增加、

的增大.

重症中所占比例

■创新盘点

虽然在HBV基因 型与临床的关系 方面已有大量研 究, 而且基本上 对所有HBV基因 型导致病情的程 度也基本达成共 识, 但是大都只停 留在流行病学调 查后进行统计学 分析的水平上, 并 没有从本质上即 HBV感染和发病 机制上去阐述其 中的缘由. 例如为 什么C型HBV引 起的临床表现要 比B型重, 他是通 过什么途径达到 这一效果的?为 此, 本文就先从细 胞凋亡入手研究 HBV基因型与临 床关系的机制.



CN 14-1260/R

ISSN 1009-3079



图 1 荧光显微 镜检测HepG2 转染效率. A: 转染重组真核 表达质粒的 HepG2; B: 未转 染pEGFP-C1的 HepG2.

第33期

pEGFP-C1、细菌转化和克隆筛选、重组真核 表达质粒的鉴定等步骤. 鉴定完毕后, 将重组真 核表达质粒转染肝癌细胞HepG2中, 按参考文献 [16]进行.

1.2.4 荧光显微镜观察绿色荧光蛋白以鉴定转染 效率 用2.5 g/L胰蛋白酶消化已转染并培养48 h 的细胞、将2×10⁵个细胞置于放有盖玻片的6孔 培养板中继续培养48 h后, 取出盖玻片直接在 488 nm激发光荧光显微镜下观察绿色荧光蛋白

1.2.5 MTT法检测HBV-C蛋白对HepG2增殖率的 影响 分别消化、计数转染4份重组真核质粒和 空白质粒的HepG2、以及未转染HepG2共6种细 胞, 调整细胞浓度为1×108/L, 96孔板中每孔加 入200 μL细胞悬液, 置于含50 mL/L CO₂、37℃ 培养箱中培养; 培养48 h后弃去原培养基, 按每 180 μL培养基加20 μL MTT(5 g/L)配置培养基, 然后加入96孔板继续培养4 h; 4 h后弃去培养基, 用0.1 mol/L PBS洗涤细胞5 min×1次; 每孔加 200 μL DMSO, 5 min后于酶标仪上测定490 nm 波长各孔光密度值.

1.2.6 流式细胞术检测细胞周期和细胞凋亡情 况 分别将4份HBV-C转染HepG2、空白质粒转 染HepG2和未转染HepG2细胞传代2×105个至 6孔培养板培养48 h; 经2.5 g/L胰蛋白酶消化细 胞, 室温下1500 r/min离心10 min, 0.1 mol/L PBS 洗涤细胞1次, 用700 mL/L冷乙醇固定细胞于4℃ 保存. 细胞经流式细胞仪检测细胞凋亡率、细 胞周期性变化.

统计学处理 利用SPSS 11.0进行统计学分 析, 计量资料数据用mean±SD表示. 如分组只有 2组, 采用独立样本t检验分析; 如分组多于2组, 则用单因素方差分析, 首先多组之间进行比较, 当P<0.05时采用LSD法进行两两比较;率的比较 采用卡方检验进行统计学分析, 并以P<0.05确定 差异是否具有显著性.

2 结果

2.1 重组T-载体的构建 重组T-载体经EcoR I 和 Kpn I 双酶切3 h后于15 g/L琼脂糖中进行凝胶 电泳观察, 可见4份样品的环状质粒样条带均被 酶切成2条清晰的条带, 大小分别为2600 bp和 640 bp左右, 与预期结果相符, 初步认定所需阳 性克隆构建成功.

2.2 重组真核表达质粒的鉴定 取8 μL PCR扩增 产物于15 g/L琼脂糖中进行凝胶电泳, 85 V稳压 泳动20 min后于紫外透视仪观察, 在640 bp左右 可见清晰浓亮的单一条带, 与预期目的片段大 小相符, 而阴性对照DDW无条带. 重组真核表达 质粒经EcoR I 和Kpn I 双酶切3 h后于15 g/L琼 脂糖中进行凝胶电泳, 可见4份样品的环状质粒 样条带均被酶切后得到两条清晰的大小分别约 为4700 bp和640 bp的条带. 4份样品的基因序列 均用通用引物EGFP-C-F和EGFP-C-R进行双向 测定. 通过与GenBank上pEGFP-C1的序列比较 发现, 4份样品的测序结果中目的片段以外的基 因序列均与pEGFP-C1序列完全吻合, 说明重组 真核表达质粒构建成功. 采用Blastn程序进行基 因序列同源性比较, 发现4份重组真核质粒目的 片段与GenBank中B或C基因型HBV核心区序列 的同源性均为97%-98%, 与多对型特异性引物 巢式PCR的分型结果完全一致.

2.3 荧光显微镜观察绿色荧光蛋白以鉴定转染 效率 用镊子将盖玻片从培养板中取出放在载玻 片上, 然后在荧光显微镜下观察绿色荧光蛋白. 结果发现,转染了B1, B2, C1, C2 4份重组真核表 达质粒和pEGFP-C1质粒的HepG2均能看到细胞 内发出强烈的绿色荧光,而未转染的HepG2没有 看到细胞发出荧光(图1). 结果表明, 绿色荧光蛋 白质粒pEGFP-C1能很好地起到一个转染内参的 作用, 可鉴定转染成功与否和转染效率. 同时证 明了此次转染获得成功.

2.4 MTT法检测不同基因型HBV-C蛋白对HepG2

表 1 6份样品的细胞周期和细胞凋亡率的比较 $(mean \pm SD, n = 4, \%)$

细胞分组	G _{o/i} 期	S期	G₂/M期	细胞凋亡率
HBV-C转染组				
B1	72.3 ± 3.0	21.2 ± 3.8^{ac}	6.5 ± 1.3	6.4 ± 0.8^{ac}
B2	72.6 ± 2.1	19.8 ± 1.7^{a}	7.6 ± 1.6	7.3 ± 1.6^{a}
C1	75.8 ± 0.9	17.7 ± 1.5^{a}	6.5 ± 1.8	6.8 ± 1.2^{a}
C2	77.4 ± 2.2	16.2 ± 1.6^{a}	6.4 ± 1.7	8.8 ± 2.0^{a}
空白质粒转染组	74.9 ± 2.5	15.2 ± 1.1	9.9 ± 1.0	4.3 ± 1.4
未转染细胞组	80.5 ± 3.6	14.2 ± 3.6	5.3 ± 0.9	3.8 ± 1.4

^{*}P<0.05 vs 空白质粒转染组、未转染组; *P<0.05 vs C2.

细胞增殖率的影响 用MTT法检测了HBV-C转染组、空白质粒(pEGFP-C1)转染组和未转染细胞组共6组细胞的增殖率,结果显示HBV-C转染组细胞生长增殖率均低于空白质粒转染组细胞生长增殖率(0.250±0.032)和未转染组HepG2细胞生长增殖率(0.267±0.017),4份样品与后二者两两比较其差异均有显著性(P<0.05),后两者之间的差异无显著性(P>0.05).而HBV-C转染组中4份样品的细胞增殖率亦不尽相同,按从高到低排序依次为B1(B型携带,0.202±0.038)、B2(B型重型,0.195±0.038)、C1(C型轻度,0.183±0.024)、C2(C型重型,0.172±0.023),但4者之间无显著性差异(P>0.05).

2.5 流式细胞术检测细胞周期和细胞凋亡 用流式细胞仪检测了B1, B2, C1和C2 4个重组质粒转染组、空白质粒转染组和未转染细胞组共6组细胞的细胞周期和细胞凋亡情况,结果显示, B1, B2, C1, C2转染组的细胞凋亡率明显高于空白质粒转染组和未转染细胞组(P<0.05),表明HBV-C蛋白能够促进HepG2细胞的凋亡. 经两两 t检验比较,发现C2(C型重型)转染组的细胞凋亡率显著高于B1(B型携带)转染组的细胞凋亡率 (P<0.05)(表1).

3 讨论

HBV基因型与乙型病毒性肝炎的病情存在一定关系,我国的HBV主要为B型和C型,研究证实C型HBV所致病情较B型HBV为重,但原因不明,目前未见关于其机制的报道.我们通过对不同基因型的HBV分别进行核心区序列的扩增,之后与真核表达载体pEGFP-C1(绿色荧光蛋白表达质粒)进行基因重组和分子克隆,再将这些重组真核表达质粒分别转染至肝癌细胞系HepG2中,用MTT法和流式细胞仪分别检测其细胞增

■同行评价

殖率和凋亡率. 结果显示HBV-C转染组HepG2与 空白质粒转染组和未转染组HepG2细胞相比,细 胞生长增殖率显著降低, 凋亡率显著升高, 进一 步表明HBV有促进肝细胞凋亡的作用. HBV-C 转染组中4份样品的平均细胞增殖率从高到 低排序依次为B1(B型携带)、B2(B型重型)、 C1(C型轻度)、C2(C型重型),似乎提示C基因型 HBV促进肝细胞凋亡的能力要略强于B基因型 HBV, 但4者经两两比较后发现并无显著性差异 (P>0.05), 可能与样本数较少有关, 或因为HBV 基因型只是促进肝细胞凋亡的多个因素之一而 已. 不过, 流式细胞仪则提示C2转染组的细胞凋 亡率显著高于B1转染组的细胞凋亡率, 并具有 统计学意义(P<0.05), 表明C型HBV核心蛋白在 促进细胞凋亡方面确实要强于B型HBV, 至于在 其他致病因素方面是否也存在着差异, 从而更 好地诠释HBV基因型与临床关系的发病机制, 还有待于下一步的研究.

4 参考文献

- Sugauchi F, Chutaputti A, Orito E, Kato H, Suzuki S, Ueda R, Mizokami M. Hepatitis B virus genotypes and clinical manifestation among hepatitis B carriers in Thailand. J Gastroenterol Hepatol 2002; 17: 671-676
- 2 黄晶, 高志良. 乙型肝炎病毒基因型及其临床意义的研究. 世界华人消化杂志 2002; 10: 1362-1364
- 3 Sumi H, Yokosuka O, Seki N, Arai M, Imazeki F, Kurihara T, Kanda T, Fukai K, Kato M, Saisho H. Influence of hepatitis B virus genotypes on the progression of chronic type B liver disease. Hepatology 2003; 37: 19-26
- 4 Chan HL, Wong ML, Hui AY, Hung LC, Chan FK, Sung JJ. Hepatitis B virus genotype C takes a more aggressive disease course than hepatitis B virus genotype B in hepatitis B e antigen-positive patients. J Clin Microbiol 2003; 41: 1277-1279
- 5 Lee CM, Chen CH, Lu SN, Tung HD, Chou WJ, Wang JH, Chen TM, Hung CH, Huang CC, Chen WJ. Prevalence and clinical implications of hepatitis

第33期

- B virus genotypes in southern Taiwan. Scand J Gastroenterol 2003; 38: 95-101
- 6 许军, 王齐欣, 蒋栋, 陈红松, 魏来, 王宇, 杨柳明, 赵延龙. 乙型肝炎病毒基因型与病情轻重的关系. 中华肝脏病杂志 2003; 11: 11-13
- 7 温志立, 谭德明, 侯周华, 杨永峰. 型特异性巢式PCR 研究HBV基因型与临床关系. 中南大学学报(医学版) 2004: 29: 50-53
- 8 李卓, 李洪权, 李俊红, 刘英, 刘芳, 勾春燕, 高冀容, 单晶, 郭新会, 殷继明, 刘道洁, 谢贤春, 李辉. 北京地区乙型肝炎病毒基因型与其感染临床表型的相关性. 世界华人消化杂志 2005; 13: 2823-2827
- 9 Kim KH, Seong BL. Pro-apoptotic function of HBV X protein is mediated by interaction with c-FLIP and enhancement of death-inducing signal. EMBO J 2003; 22: 2104-2116
- Birrer RB, Birrer D, Klavins JV. Hepatocellular carcinoma and hepatitis virus. Ann Clin Lab Sci 2003; 33: 39-54

- 11 Nakamoto Y, Kaneko S. Mechanisms of viral hepatitis induced liver injury. Curr Mol Med 2003; 3: 537-544
- 12 Janssen HL, Higuchi H, Abdulkarim A, Gores GJ. Hepatitis B virus enhances tumor necrosis factor-related apoptosis-inducing ligand (TRAIL) cytotoxicity by increasing TRAIL-R1/death receptor 4 expression. *J Hepatol* 2003; 39: 414-420
- 13 Foo NC, Ahn BY, Ma X, Hyun W, Yen TS. Cellular vacuolization and apoptosis induced by hepatitis B virus large surface protein. *Hepatology* 2002; 36: 1400-1407
- 14 温志立, 谭德明. 多对型特异性引物巢式PCR检测湖南省乙肝病毒基因型. 世界华人消化杂志 2004; 12: 332-335
- 15 颜子颖, 王海林. 精编分子生物学实验指南. 第1版. 北京: 科学出版社, 1998: 17
- 16 鄂征. 组织培养和分子细胞学技术. 第1版. 北京: 北京 出版社, 1995: 78-238

电编 张敏 编辑 张焕兰

ISSN 1009-3079 CN 14-1260/R 2006年版权归世界胃肠病学杂志社

消息。

世界华人消化杂志关于作者署名的声明

本刊讯 世界华人消化杂志要求所有署名人写清楚自己对文章的贡献. 第一方面是直接参与,包括: (1)酝酿和设计实验; (2)采集数据; (3)分析/解释数据. 第二方面是文章撰写,包括: (1)起草文章; (2)对文章的知识性内容作批评性审阅. 第三方面是工作支持,包括: (1)统计分析; (2)获取研究经费; (3)行政、技术或材料支持; (4)指导; (5)支持性贡献. 每个人必须在第一至第三方面至少具备一条,才能成为文章的署名作者. 世界华人消化杂志不设置共同第一作者和共同通信作者. (世界胃肠病学杂志社2006-11-28)

ISSN 1009-3079 CN 14-1260/R 2006年版权归世界胃肠病学杂志社

消息

国际会议

9th World Congress on Gastrointestinal Cancer 20-23 June 2007 Barcelona Imedex meetings@imedex.com New York Society for Gastrointestinal Endoscopy 13-16 December 2006 New York www.nysge.org