

# Виявлення епігенетичних і генетичних порушень та зміни експресії генів 3-ї хромосоми людини при раку яєчників

В. В. Гордюк<sup>1</sup>, Г. В. Геращенко<sup>1</sup>, І. Я. Скрипкіна<sup>1</sup>, О. В. Симончук<sup>2</sup>,  
Т. В. Павлова<sup>3</sup>, Д. Д. Угрин<sup>1</sup>, О. П. Манжура<sup>4</sup>, Г. О. Вакуленко<sup>5</sup>,  
Є. Р. Забаровський<sup>6</sup>, А. В. Риндич<sup>1</sup>, В. І. Кашуба<sup>1,6</sup>

<sup>1</sup>Інститут молекулярної біології і генетики НАН України  
Вул. Академіка Зabolотного, 150, Київ 03680, Україна

<sup>2</sup>Київська медична академія післядипломної освіти ім. П. Л. Шупика  
Вул. Героїв Сталінграда, 16, Київ, 04210, Україна

<sup>3</sup>Інститут молекулярної біології ім. В. А. Енгельгардта РАН  
Вул. Вавилова, 32, Москва, 119991, Російська Федерація

<sup>4</sup>Київська міська онколікарня  
Вул. Верховинна, 67, Київ, 03115, Україна

<sup>5</sup>Київський медичний університет ім. О. О. Богомольця  
Бульв. Тараса Шевченка, 13, Київ, 01004, Україна

<sup>6</sup>Department of Microbiology, Tumor and Cell Biology, Karolinska Institute  
Stockholm, Sweden

Для вивчення генетичних та епігенетичних змін у пухлинах яєчників використано технологію ДНК-мікрочипів на основі *NotI*-зв'язувальних клонів. Аналізом зразків пухлин 22 пацієнтів виявлено метиливання, делеції або ампліфікації у 92 *NotI*-клонах з 181. Для 32 локусів генів подібні зміни зустрічаються більш ніж в 30 % випадків, що вказує на високу вірогідність залучення цих генів до процесу пухлинутворення в яєчниках. Для двох генів, *GORASP1* і *GNAI2*, підтверджено зниження експресії методом нозерн-блотингу. Для 16 генів і локусів 3-ї хромосоми вперше показано аберації при раку яєчників.

**Ключові слова:** *NotI*-мікрочипи, 3-тя хромосома людини, метиливання ДНК, експресія генів, пухлини яєчників.

**Вступ.** Проблема раку яєчників є однією з найскладніших у сучасній онкології. Це пов'язано з особливостями етіології та патогенезу пухлин цього органу, що призводить до пізньої діагностики та низького виживання хворих. В Україні рак яєчників займає третє місце за розповсюдженістю

серед онкогінекологічних захворювань та перше місце – за смертністю [1].

Епітеліальні пухлини яєчників поділяються на доброкісні, перехідні та злоякісні. Серед останніх превалюючими за чисельністю є серозні (біля 80 %), за ними йдуть ендометрийдні, муцинозні та світлоклітинні пухлини, які є найагресивнішими і мають найменший відсоток за показником виживання хворих.

**Таблиця 1**  
Послідовність праймерів для синтезу зондів ЗТ-ПЛР

Ген	Прямий праймер	Зворотний праймер	T <sub>m</sub>	Довжина продукту, п. н.
<i>LRRC3B</i>	TGGACTCCAATCAGATCACATC	AGGTTCATCTGCTTCTTCTGC	60 °C	545
<i>NKIRAS1</i>	GTGGTTGTGGATTGTTATCTGTGG	TGGGGTTGAGAAAGTTACTGGCTA	64 °C	494
<i>ZIC4</i>	TGAGACATTCCCTGCTTGTG	CAGAGGTGGCTTGAAGGAG	60 °C	523
<i>RARb</i>	GAAACAGGCCTTCTCAGTGC	GGTGAUTGACTGACCCCACT	60 °C	383
<i>UBE2E2</i>	TGTTCAGCAAGAACCAAGAAAGA	AAGAAGTGAGCAGATGGAGAGG	62 °C	415
<i>GNAI2</i>	AACGACTCAGCTGCCTACTACC	AGGGGACTGTGTGATCTTCT	60 °C	404

Відомо, що при розвитку пухлини відбуваються генетичні та епігенетичні зміни по всьому геному, однак залишаються невідомими причинно-наслідкові зв’язки цих подій. Тому актуальним у цьому напрямку є системний підхід до вивчення генетичних та епігенетичних змін у генах конкретних хромосом, який також дає можливість виявити нові гени, що беруть участь у процесі розвитку пухлини, з подальшим визначенням їхніх функцій. Одним із таких методів є новітня технологія *NotI*-мікрочипів, яка має низку переваг перед іншими типами мікрочипів [2] і дає змогу визначити як генетичні (делеції, ампліфікації), так і епігенетичні (метилювання промоторів генів) зміни генів та локусів за різних типів патологій.

Об’єктом дослідження слугували гени 3-ї хромосоми людини. Це пов’язано з тим, що зазначена хромосома схильна до найчастіших аберрацій при багатьох видах раку. Показано, що на ній розташовано низку генів-супресорів, функціонування яких запобігає розвитку злюкісних новоутворень, а їхня втрата або інактивація супроводжується прогресією пухлин [3, 4].

**Матеріали і методи.** Для дослідження змін в генах 3-ї хромосоми людини в епітеліальних пухлинах яєчників методом *NotI*-мікрочипів використано 22 пари хірургічно видалених зразків ДНК пухлин та оточуючих їх тканин яєчників. З них 15 злюкісних пухлин: шість карцином (1–3-ї стадій), шість аденокарцином (1–3-ї стадій), три цистадено-карциноми (2–4-ї стадій); п’ять доброкісних пухлин і дві перехідні.

Для приготування мікрочипів використано 181 клон 3-ї хромосоми з бібліотеки *NotI*-зв’язувальних клонів геному людини. *NotI*-мікрочипи аналізували, як описано у нашій попередній роботі [5].

Геномну ДНК з пухлин та припухлинних тканин виділяли за методом Маніатіса [6] з модифікаціями [7].

Сумарну РНК одержували із заморожених у рідкому азоті пухлин або оточуючих пухлини тканин яєчників екстракцією кислим гуанідинтіоціанат-фенол-хлороформним розчином [8], нозерн-блотинг (Northern-blot-analysis) проводили, як у работі [6]. Для контролю кількості РНК, нанесеної на агарозний гель, мембрани після експозиції відмивали і гібридизували повторно з <sup>32</sup>P-міченуою кДНК гена *GAPDH* людини. Денситометричний аналіз гібридизаційних сигналів здійснювали за допомогою програми ImageJ. Статистичну обробку даних нозерн-блот гібридизацій виконували непараметричним методом за Манн-Уїтні (тест Вілкоксона) у програмі «Statgraphics».

кДНК, використані як зонди, отримували методом ЗТ-ПЛР з праймерами, наведеними у табл. 1, і клонували у плазмідному векторі *pGEM-T Easy* фірми «Promega» (США) згідно із стандартним протоколом.

**Результати і обговорення.** Нами проаналізовано геномну ДНК з тканин хірургічно видалених пухлин яєчників методом *NotI*-мікрочипів. Співвідношення сигналів гібридизації ДНК із зразків пухлин до норми представлено на рис. 1. Коефіцієнти такого співвідношення згруповани в

№ клону	NotI-клон	Зразки пухлин (1–22)					Ген/локус
		I	II	III	IV	V	
1	NL6 FJ5						MINT24
2	NR1 DH18						CACNA2D3
3	NR5 GP13						LMCD1
4	NL2 001						AK128398
5	NL1 BH17						LOC442074
6	NR1 WA8						IL17RE
7	NL1 106						IL17RC
8	NRL 404						VHL
9	NRL 98						IRAK-2
10	NLM 188						SEN2L
11	NR1 NK17						KIAA0667
12	HSJ4 AB7						RPL32
13	NLM 161						KIAA0763
14	NR1 XM13						hmarS7278
15	NR1 KJ5						FELN2
16	NRL 062						Nucleoporin 210
19	NL4 BK12						WNT7A
20	NLM 199						LOC131973
21	NL4 DP2						FGD5
22	NL1 177						SH3BP5
23	AP1 102						EAF1
24	NR1 AB20						ANKRD28
26	NL4 AP18						PLCL2
27	NL1 GC10						HMG1L5
28	NR1 WF18						UBE2E2
29	NL1 CJ4						NK1RAS1
30	NR1 KA8						THR8
31	NL4 BB6						RARB
32	NR1 NL9						RAB7L1
33	NL3 CA11						LRRC3B
34	NRL 082						SIMP
35	NL1 024						OSBPL10
36	NR5 FK11						CMTM8
37	NRL 063						CKLF6
38	NR1 EP7						CLASP2
39	AP 40						LBA1
40	NL1 401						ITGA9
41	NLJ 003						RBSP3
42	AP 20						SCNSA
43	NL3 003						GORASP1
44	NL1 308						MOBP
45	NR1 NK20						GC20
46	NR5 IB17						HIGD1A
47	NR1 PA6						C3orf41
48	NL3 009						SNF-1
49	NL1 232						CG158
50	NR1 AN24						hmar144092
51	NL2 007						ZDHHC3
52	NL1 320						KIAA0851
53	NL3 010						XT3
54	NLM 067						TESSP2
55	NL3 006						NBEAL2
56	NR1 NJ3						CSPG5
57	NR1 KF21						MAP4
58	NR1 PM22						SCOTIN

№ клону	NotI-клон	Зразки пухлин (1–22)					Ген/локус
		I	II	III	IV	V	
59	NR1 PJ14						USP19
60	NL3 14						RHOA
61	NRL 1 1						SEMA3F
62	NL3 001						GNAI2
63	NL1 210						MAPKAP3
64	NL1 216						ARMET
65	NRL 097						HUMAGCGB
66	NR1 WH9						PARP3
67	NRL 113						GPR62
68	NL1 243						MGC15429
69	NL1 245						ACY1
70	NR1 NC7						FLJ32332
71	NL2 008						PRO2730
72	AP 32						PHF7
73	NR 143						AD-017
74	NR5 IH18						BHLHB2
75	NRL 091						RAP140
76	AP2 60						ARF4
77	NLM 223						ABHD6
78	NL1 358						ATXN7
79	NR1 NJ9						hmar210782
80	NR5 FL20						LRIG1
81	NL1 ZP3						TA-KRP
82	NL4 BN15						TAFA4
84	NL1 YL16						MITF
85	NL1 BA6						FOXP1
86	NL6 AF21						PDZRN3
87	924 O21						LOC285296
88	NR5 GE23						ROBO2
89	NL6 HG15						MRPS17P3
90	NR1 WE11						p20-CGGBP
91	R5 FK16						MINA
92	NL6 FO20						DCBLD2
93	NLM 202						NIT2
94	NL1 268						TMEM45A
95	NL1 051						TFG
96	NLM 134						BBX
97	NL3 C12						LOC285205
98	NLM 187						BOC
99	NL2 273						B4GALT4
100	NR1 WD23						LRRC58
101	NR5 FG18						FSTL1
102	NL2 092						SEMA5B
103	NL1 GK21						ROPN1
104	NR5 CD6						ITGB5
105	NL4 BC8						ALDH1L1
106	NL1 290						CHST13
107	NL1 YJ5						hmm133095
108	NR1 NK11						CHCHD6
109	NL2 230						ABTB1
110	NL1 DE18						GATA2
112	NR5 IG11						hmm146433
113	NL1 205						C3orf27
114	AP 4						RPN1
115	NRL 084						Hmm147837

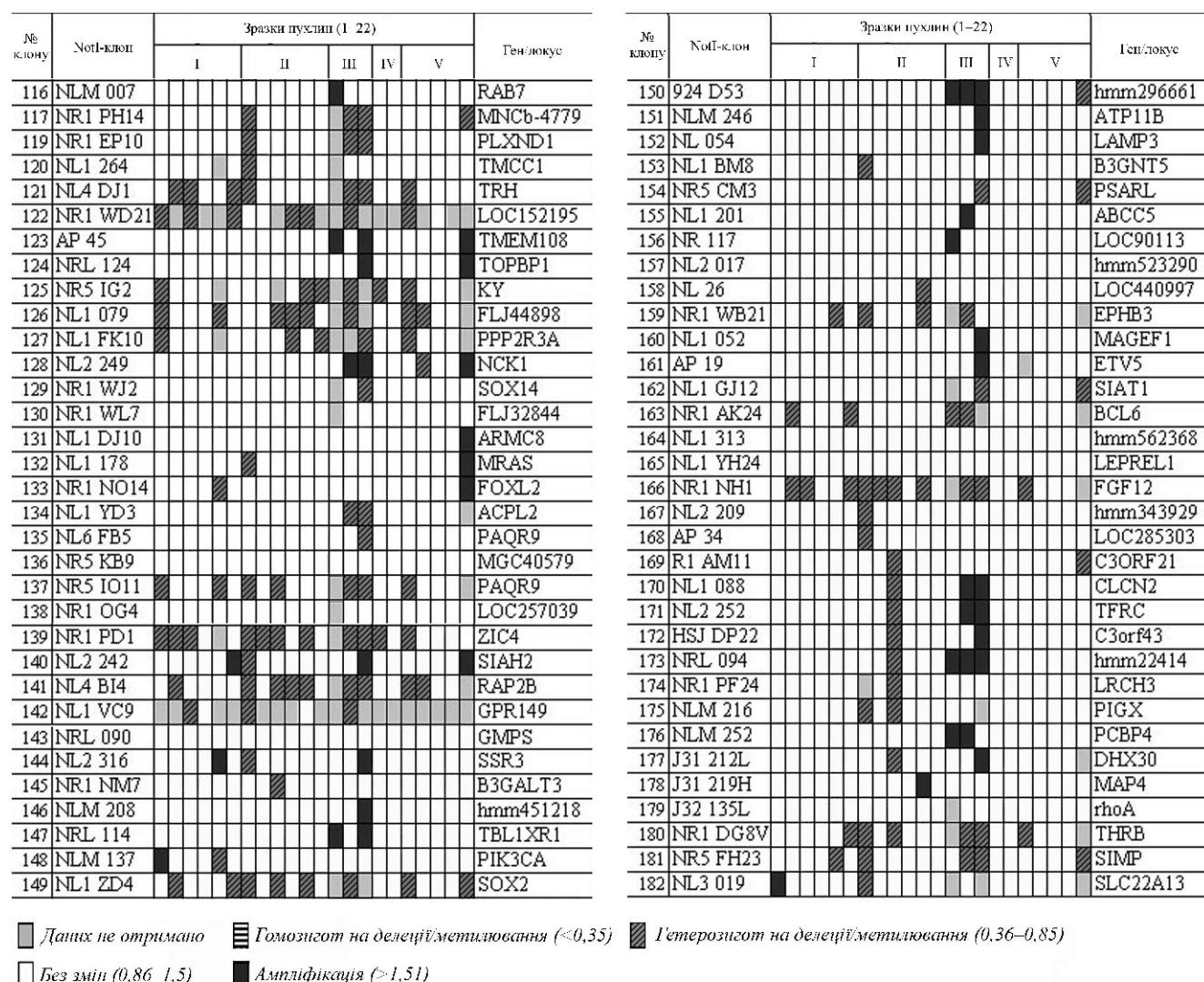


Рис. 1. Профіль гібридизації хірургічно видальених зразків пухлин яєчників з NotI-клонами хромосоми 3 людини. Різними штриховими лініями показано співвідношення сигналу гібридизації ДНК з пухлин до нормальної ДНК пацієнтів. Групи пухлин: I – карциноми різних стадій; II – аденокарциноми різних стадій; III – цистаденокарциноми різних стадій; IV – перехідні пухлини; V – доброкісні пухлини

інтервали: до 0,35 – гомозиготна делеція/метилювання; від 0,35 до 0,85 – гетерозиготна делеція/метилювання (561 випадок), менше – ампліфікації (101) і найменше – гомозиготні делеції/метилювання (2).

Аналіз даних, отриманих за допомогою NotI-мікрочипів, показав, що гени та локуси можна умовно поділити на дві групи, у першій з яких спостерігається великий відсоток генетичних та епіге-

нетичних змін (делеція/метилювання) тільки в злоякісних пухлинах (*FGF12*, *ZIC4*, *BHLHB2*, *THR8*, *MIFT*, *CHST13*, *TRH*, *LOC152195*, *PAQR9*), у другій – такі зміни присутні як у злоякісних, так і в доброкісніх пухлинах (табл. 2). Останні є найчисленнішими. У зв'язку з невеликою кількістю перехідних пухлин в досліді можна лише відмітити, що гени *GATA2*, *NBEAL2* та *GORASPI* зазнали змін у досліджених зразках. Крім того, за кількістю змін у групі злоякісних пухлин усі гени та локуси також можна умовно розділити на групи: 1 – більше 60 % змін; 2 – від 45 до 60 %; 3 – від 30 до 45 %.

Таблиця 2

Зміни (делеції/метилювання) генів та локусів 3-ї хромосоми в пухлинах яєчників

Ген/локус	Відсоток змін від загальної кількості злойкісних пухлин	Відсоток змін від загальної кількості добреякісних пухлин
<i>LRRC3B</i>	73,3	60
<i>hmm210782 (3p14)</i>	73,3	40
<i>NKiRAS1</i>	66,7	80
<i>RARB</i>	66,7	80
<i>GATA2</i>	66,7	60
<i>LOC285205 (3q13.12)</i>	60	40
<i>FGF12</i>	60	25
<i>ZIC4</i>	60	25
<i>VHL</i>	53	40
<i>UBE2E2</i>	53	40
<i>hmm144092(3p21.32)</i>	53	80
<i>NBEAL2</i>	53	80
<i>BHLHB2</i>	53	25
<i>p20-CGGBP (3p12)</i>	53	60
<i>hmm57278 (3p25.2)</i>	46,7	25
<i>GORASPI</i>	46,7	40
<i>GNAI2</i>	46,7	60
<i>FOXP1</i>	46,7	40
<i>RAP2B</i>	46,7	40
<i>MINT24</i>	40	60
<i>THR</i>	40	25
<i>ITGA9</i>	40	40
<i>MITF</i>	40	0
<i>ROPN1</i>	40	40
<i>CHST13</i>	40	25
<i>TRH</i>	40	25
<i>LOC152195 (3q21.3)</i>	40	25
<i>PAQR9</i>	40	25
<i>SOX2</i>	40	40
<i>MINA</i>	33,3	25
<i>FGD5</i>	33,3	25

Серед цих генів та локусів *LRRC3B*, *hmm210782*, *NKiRAS1*, *RARB*, *GATA2*, *LOC285205*, *FGF12*, *ZIC4* мають найсуттєвіші зміни у групі злойкісних пухлин (більше 60 %).

*LRRC3B* (Leucine rich repeats containing 3B), за даними [9], – це ген, асоційований з рецидивом лейкемії (leukemia relaps-associated gene). Метилювання промотору цього гена та зниження його експресії спостерігаються при гострій лейкемії [10]. При інших типах пухлин зміни експресії та метилювання промотора гена не вивчено.

Для *NKiRAS1* (NF-kappaB inhibitor interacting Ras-like1) встановлено наявність гетерозиготної делеції/метилювання цього гена у 78 % зразків при раку нирок [7].

Варто зазначити, що метилювання/делеція у *RARB* (Retinoic acid receptor beta) притаманна карциномам яєчників усіх стадій. Гетерозиготні делеції/метилювання цього гена описані для раку шийки матки (43 %) [5]. Виявлено гіперметилювання промотору гена при мієлоїдній лейкемії [11], при раку печінки та стравоходу [5].

*GATA binding protein 2* – продукт гена *GATA2* – є транскрипційним фактором, який бере участь у гематопоезі [12]. Зміни експресії цього гена описано для різних форм лейкемій [13] та при adenomaх гіпофізу [14].

Для *FGF12* (Fibroblast growth factor 12) відомо зниження експресії при карциномах щитовидної залози [15].

Змін гена *ZIC4* (zinc finger protein of the cerebellum 4) під час канцерогенезу раніше не виявлено.

Серед групи злойкісних пухлин гени *VHL*, *UBE2E2*, *NBEAL2*, *BHLHB2*, *GORASPI*, *GNAI2*, *FOXP1*, *RAP2B* мають гетерозиготні делеції/метилювання у 45–60 % зразків (табл. 2).

Інактивацію відомого гена-супресора *VHL* виявлено для цілої низки пухлин [5]. Високий відсоток змін цього гена у наших дослідженнях підтверджує дані літератури про причетність його до розвитку раку яєчників [16].

*UBE2E2* входить до родини убіквітин-кон'югуючих ферментів. Відомо, що убіквітинування відіграє важливу роль у канцерогенезі, але участі саме *UBE2E2* до сьогодні була не відомою.

Зв'язок гена *NBEAL2* (neurobeachin-like 2) з канцерогенезом також не доведено.

Для гена *BHLHB2* (basic helix-loop-helix domain containing class B 2) з'ясовано його участь у контролі клітинного диференціювання, а також у розвитку раку підшлункової залози. Гетерозиготні делеції/метилювання цього гена описані для раку шийки матки (64 %) [5]. *BHLHB2* має 53 % делеції/метилювання у групі злокісних пухлин яєчників. Ці зміни спостерігаються у п'яти із шести adenокарцином різних стадій (рис. 1).

Білок, що кодується геном *GORASPI1* (golgi reassembly stacking protein 1, 65 kDa), входить до складу апарату Гольджі і виконує функцію підтримки цілісності його структури. Прямих доказів участі у канцерогенезі поки не існує.

Раніше методом серійного аналізу генної експресії (SAGE) показано зміну експресії гена *GNAI2* (guanine nucleotide binding protein (G protein)) при раку яєчників. Гетерозиготні делеції/метилювання цього гена описані для раку нирок (30 %) [7].

Експресія транскипційного фактора *FOXP1* (forkhead box P1) зменшується в різних злокісних епітеліальних пухлинах. Гетерозиготні делеції/метилювання цього гена знайдено при раку нирок (30 %) [7].

Продукт гена *RAP2B* (member of RAS oncogene family) є GTP-зв'язувальним білком (мала GTPаза), експресія якого підвищується при раку легень [17]. Ген *RAP2B* має зміни у чотирьох з шести adenокарцином та в двох з трьох цистаднокарцином яєчників.

Наступна група генів та локусів має від 30 до 46 % гетерозиготних делецій/метилювання у пухлинах яєчників (табл. 2).

Відомо, що локус *MINT24* асоційований з раком прямої кишki. Гетерозиготні делеції/метилювання цього гена описано для раку нирок (56 %) [7].

Зміну експресії гена *ITGA9* (integrin, alpha 9) відмічено при дрібноклітинному раку легень. Гетерозиготні делеції/метилювання цього гена виявлено при раку шийки матки (46 %) [5].

Продукт гена *MITF* (microphthalmia-associated transcription factor) є транскипційним фактором, який відіграє важливу роль у розвитку меланом

[18]. Треба відмітити, що, за нашими даними (табл. 2), ген *MITF* має високий відсоток змін тільки в групі злокісних пухлин яєчників, у доброклітинних пухлинах їх не спостерігали.

Білок, що кодується *TRH* (thyrotropin-releasing hormone), є аутокринним фактором росту для меланом [19].

Продукт гена *SOX2* (SRY (sex determining region Y)-box 2) є транскрипційним фактором, який змінює експресію при раку шлунка [20] та дрібноклітинному раку легень [21].

Ген *MINA* (MYC induced nuclear antigen) кодує білок, який є мішенню онкогену *myc* та бере участь у процесах проліферації [22]. Відомо, що експресія цього гена змінюється при раку прямої кишki [23].

Встановлено, що зміни експресії рецептора тироїдних гормонів В *THRB* (thyroid hormone receptor, beta) відбуваються у різних типах раку [24].

Описано порушення експресії *ROPN1* (rhophilin associated protein 1) при раку сім'янників [25].

Для генів *FGD5*, *THRB*, *CHST13*, *PAQR9* (progesterin and adipoQ receptor family member IX) участі в онкогенезі не відмічено.

У гена *CHST13* (carbohydrate (chondroitin 4) sulfotransferase 13), за нашими даними, зміни спостерігаються в усіх цистаднокарциномах та adenокарциномах тільки третьої стадії.

Варто зазначити, що гени та локуси *FGF12*, *ZIC4*, *BHLHB2*, *hmm57278*, *CHST13* мають невеликий відсоток змін (0–25 %) у групі доброклітинних пухлин. Це дає підставу для припущення, що генетичні епігенетичні зміни в них відбуваються саме у злокісних пухлинах.

Після встановлення генетичних/епігенетичних змін генів у пухлинах яєчників важливим є визначення рівня їхньої експресії.

Грунтуючись на вищевикладеному, вивчали експресію методом нозерн-блотингу таких генів (у яких зафіковано більше 45 % змін за даними NotI-мікроареїв): *ITGA9*, *RARB*, *GORASPI1*, *LRRC3B*, *NKIRAS1*, *GNAI2*, *ZIC4*.

Для порівняння обрано ген *GAPDH*, оскільки з літератури відомо, що в нього відбуваються незначні зміни в експресії порівняно з -актином, який частіше використовують для вивчення відносності експресії у нормальнih тканинах, але він має

значні коливання експресії у пухлинах різного походження [26].

Отримані дані свідчать про те, що відносна експресія *GORASPI* значно знижується в adenокарциномах різних стадій у порівнянні з нормальними тканинами ( $p < 0,05$ ) (рис. 2, а, в), Вивчення методом нозерн-блотингу відносної експресії *GNAI2* вказує на зниження експресії в усіх дослідженіх злойкісних пухлинах порівняно з нормальними тканинами ( $p < 0,05$ ) (рис. 2, б, г). Ці результати корелюють з даними *NotI*-мікрочипів, які свідчать про значний відсоток (46,7) делеції/метилювання *GNAI2* у злойкісних пухлинах та суттєву частку (66,6 %) делеції/метилювання *GORASPI* в adenокарциномах яєчників різних стадій, що могло вплинути на рівень експресії.

Для інших досліджуваних генів (*NKIRAS1*, *ZIC4*, *RARB*, *UBE2E2*, *LRRC3B*) не вдалось отримати сигналів нозерн-блот-гібридизацій, що, напевно, пов'язано з досить низькою експресією згаданих генів як у нормальніх тканинах, так і в пухлинах. Це не залежало від ступеня чутливості експериментів з нозерн-блот-гібридизації, оскільки питома активність зондів у всіх гібридизаціях була в межах  $5 \cdot 10^8$ – $5 \cdot 10^9$  імпхв $^{-1}$  мкг $^{-1}$ . Для отримання даних по експресії вищезгаданих генів необхідно проводити дослідження чутливішими методами, а саме – напівкількісною ПЛР або ПЛР у реальному часі.

Таким чином, у пухлинах яєчників з використанням *NotI*-мікрочипів нами виявлено 32 гени/локуси, зміни в яких (делеції/метилювання) перевищують 30 % (табл. 1). За даними літератури та результатами наших досліджень, деякі гени/локуси зазнають аберрацій чи змінюють рівень експресії в широкому спектрі епітеліальних пухлин і при лейкеміях.

Раніше інші автори відмічали відхилення рівня експресії/метилювання від норми при різних типах раку і інших патологіях для 16 з цих генів/локусів, що свідчить про важливість для канцерогенезу досліджуваних ділянок 3-ї хромосоми. Однак нами вперше методом *NotI*-мікрочипів визначено низку генів/локусів, причетних до пухлиноутворення в яєчниках. Надалі ми прогнозуємо ідентифікувати характер виявлених з використанням *NotI*-мікро-

чипів змін (делеції або метилювання) даних генів і локусів.

Функціональний спектр продуктів зазначених генів досить різноманітний, наприклад, це чинники транскрипції (*GATA2*, *MITF*, *SOX2*, *FOXP3*), рецептори гормонів і метаболітів (*RARB*, *THRБ*, *PAQR9*), білки, що беруть участь в процесі убіквітинування (*UBE2E2*, *VHL*, *SIAH2*) та в різних сигнальних шляхах клітини. Відомо, зокрема, що *GATA2* взаємодіє з сигнальним шляхом ретиноїдної кислоти [27], до якого причетний *RARB* [28].

Результати наших досліджень свідчать про позитивну кореляцію змін згаданих генів при раку яєчників (наявність чи відсутність делеції/метилювання у конкретному зразку пухлини), які збігаються на 72 %, що є підтвердженням даних літератури [27, 28].

Функції деяких генів/локусів (із змінами більше 30 %) поки ще не відомі (*ZIC4*, *hmm210782*, *LOC285205*, *hmm144092*). Варто зазначити, що лише для *GNAI2* відмічено зміну експресії при раку яєчників іншими методами, зокрема SAGE.

За допомогою *NotI*-мікрочипів раніше нами виявлено аналогічні аберантні гени/локуси із змінами в пухлинах яєчників, а також при раку шийки матки (*RARB*, *BHLHB2*, *ITGA9*) [5] і раку нирок (*NKIRAS1*, *GNAI2*, *FOXP3*, *MINT24*) [7].

**Висновки.** Таким чином, отримані нами на пухлинах яєчників результати з урахуванням даних відносно раку шийки матки і нирок підтверджують ефективність і перспективність нового методу – *NotI*-мікрочипів при масштабному аналізі геному для виявлення як потенційних генів – супресорів пухлин, так і наборів онкомаркерів у контексті ранньої діагностики. Знайдено 32 гени/локуси із змінами (делеції/метилювання), що перевищують 30 %. Раніше тільки для 16 з виявлених нами генів відмічено зміни в епітеліальних типах раку і лейкемії. Для 16 генів і локусів 3-ї хромосоми вперше показано аберрації при раку яєчників. Встановлено зниження експресії генів *GORASPI* в adenокарциномах та *GNAI2* – в усіх дослідженіх злойкісних пухлинах яєчників. Надалі передбачається провести оцінку аберрації по групах і стадіях для кожної локалізації раку, що вивчається, і оцінити рівні їхньої експресії.

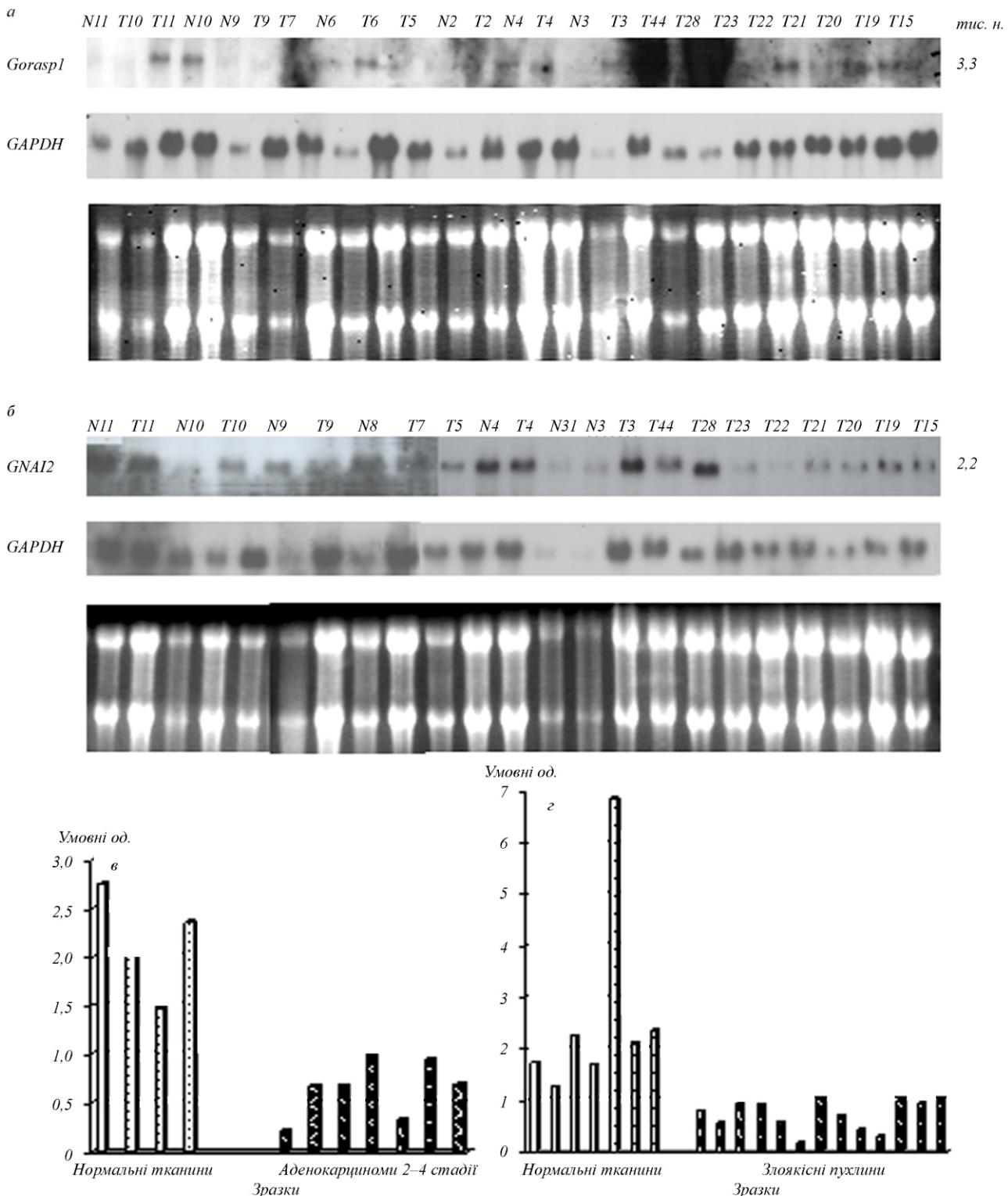


Рис. 2. Експресія *GORASP1* (*a, б*) та *GNAI2* (*б, г*) у нормальних (контрольних) тканинах та пухлинах яєчників: *a, б* – дані нозерн-гібридизацій досліджуваних генів та референтного гена (*GAPDH*); *в, г* – дані відносної експресії *GORASP1* та *GNAI2*, виражені в умовних одиницях інтенсивності гибридизаційних сигналів досліджуваних генів до референтного гена *GAPDH* на радіоавтографах

V. V. Gordiyuk, G. V. Gerashchenko, I. Ya. Skrypkina,  
O. V. Symonchuk, T. V. Pavlova, D. D. Ugryn, E. P. Manzhura,  
G. O. Vakulenko, E. R. Zabarovsky, A. V. Rynditch, V. I. Kashuba

Identification of chromosome 3 epigenetic and genetic abnormalities and gene expression changes in ovarian cancer

#### Summary

*DNA-microarray technology comprising NotI-linking clones has been used to check ovarian cancer cells for genetic and epigenetic changes. Analysis of samples from 22 patients revealed methylations, deletions and amplifications in 92 out of 181 NotI clones. For 32 gene loci these changes have been shown in more than 30 % of tumor samples that specifies a high probability of these genes involvement in the ovarian cancer development. For two genes, GORASPI and GNAI2, the decrease in their expression has been confirmed by Northern blot analysis. Aberrations of 16 genes and loci unknown previously to be involved in the development of ovarian cancer have been detected.*

**Keywords:** NotI-microarrays, human chromosome 3, DNA methylation, gene expression, ovarian cancer.

В. В. Гордюк, А. В. Геращенко, І. Я. Скрипкина,  
Е. В. Симончук, Т. В. Павлова, Д. Д. Угрин, Е. П. Манжура,  
Г. А. Вакуленко, Е. Р. Забаровський, А. В. Ріндич, В. І. Кащуба

Выявление эпигенетических и генетических нарушений и изменений экспрессии генов 3-й хромосомы человека при раке яичников

#### Резюме

Для изучения генетических и эпигенетических изменений при опухолях яичников нами использована технология ДНК-микроципов на основе Not I-связывающих клонов. Анализ образцов опухолей 22 пациентов выявил метилирование, делеции или амплификации в 92 NotI-клонах из 181. Для 32 локусов генов такие изменения встречаются более чем в 30 % случаев, что указывает на высокую вероятность вовлечения этих генов в процесс опухолеобразования в яичниках. Для двух генов, GORASPI и GNAI2, подтверждено снижение экспрессии методом норзен-блот гибридизации. Для 16 генов и локусов 3-й хромосомы впервые показаны aberrации при раке яичников.

**Ключевые слова:** NotI-микроципы, 3-я хромосома человека, метилирование ДНК, экспрессия генов, опухоли яичников.

#### ПЕРЕЛІК ЛІТЕРАТУРИ

1. Коханевич Е. В., Вакуленко Г. А., Клеветенко М. П., Симончук Е. В., Судома И. А., Суменко В. В. Злокачественные опухоли яичников: проблемы диагностики // Здоровье женщины.–2004.–2, № 18.–С. 202–215.
2. Li J., Protopopov A., Wang F., Senchenko V., Petushkov V., Vorontsova O., Petrenko L., Zabarovska V., Muravenko O., Braga E., Kisselov L., Lerman M. I., Kashuba V., Klein G., Ernberg I., Wahlestedt C., Zabarovsky E. R. NotI subtraction and NotI-specific microarrays to detect copy number and methylation changes in whole genomes // Proc. Nat. Acad. Sci. USA.–2002.–99.–P. 10724–10729.
3. Dreijerink K., Braga E., Kuzmin I., Geil L., Duh F. M., Angeloni D., Zbar B., Lerman M. I., Stanbridge E. J., Minna J. D., Protopopov A., Li J., Kashuba V., Klein G., Zabarovsky E. R. The candidate tumor suppressor gene, RASSF1A, from human chromosome 3p21.3 is involved in kidney tumorigenesis // Proc. Nat. Acad. Sci. USA.–2001.–98, N 13.–P. 7504–7509.
4. Kashuba V. I., Li J., Wang F., Senchenko V. N., Protopopov A., Malyukova A., Kutsenko A. S., Kadyrova E., Zabarovska V. I., Muravenko O. V., Zelenin A. V., Kisselov L. L., Kuzmin I., Minna J. D., Winberg G., Ernberg I., Braga E., Lerman M. I., Klein G., Zabarovsky E. R. RBSP3 (HYA22) is a tumor suppressor gene implicated in major epithelial malignancies // Proc. Nat. Acad. Sci. USA.–2004.–101, N 14.–P. 4906–4911.
5. Кащуба В. І., Скрипкина І. Я., Сараєв Д. В., Гордюк В. В., Винницька А. Б., Цыба Л. А., Погребной П. В., Блінов В. М., Забаровський Е. Р., Ріндич А. В. Использование NotI-микроципов для идентификации изменений в локусах генов, потенциально участвующих в развитии рака шейки матки // Укр. біохім. журн.–2006.–78, № 2.–С. 113–120.
6. Маниатис Т., Фрич Э., Сэмбрюк Дж. Молекулярное клонирование / Пер. с англ.–М.: Мир, 1984.–479 с.
7. Скрипкина І. Я., Кащуба В. І., Гордюк В. В., Сараєв Д. В., Зубко В. І., Згонник Ю. М., Циба Л. А., Блінов В. М., Угрин Д. Д., Михайлік А. А., Яцулі Б. А., Забаровський С. Р., Ріндич А. В., Возіанов О. Ф. Ідентифікація змін у локусах генів, які потенційно задіяні в розвитку раку нирок, за допомогою нової технології NotI-мікроципів // Доп. НАН України.–2006.–№ 11.–С. 188–192.
8. Chomczynski P., Sacchi N. Single step method of RNA isolation by acid guanidinium thiocyanate-phenol-chloroform extraction // Anal. Biochem.–1987.–162.–P. 156–159.
9. Xu Z. M., Yu L., Lu X. C., Han W. D., Li X. J., Jing Y., Wang S. H., Jin H. J., Lon F. D. Cloning of the full length cDNA for a novel leukemia relapse-associated candidate gene LRP15 // Zhongguo Shi Yan Xue Ye Xue Za Zhi.–2003.–11, N 1.–P. 22–26.
10. Dou L. P., Wang C., Xu Z. M., Kang H. Y., Fan H., Lou F. D., Yu L. Methylation pattern of LRP15 gene in leukemia // Chin. Med. Sci. J.–2007.–22, N 3.–P. 187–191.
11. Fazi F., Zardo G., Gelmetti V., Travaglini L., Ciolfi A., Di Croce L., Rosa A., Bozzoni I., Grignani F., Lo-Coco F., Pelicci P. G., Nervi C. Heterochromatic gene repression of the retinoic acid pathway in acute myeloid leukemia // Blood.–2007.–109, N 10.–P. 4432–4440.
12. Pimanda J. E., Ottersbach K., Knezevic K., Kinston S., Chan W. Y., Wilson N. K., Landry J. R., Wood A. D., Kolb-Kokocinski A., Green A. R., Tannahill D., Lacaud G., Kouskoff V., Gottgens B., Gata2, Fli1, and Scl form a recursively wired gene-regulatory circuit during early hematopoietic development // Proc. Nat. Acad. Sci. USA.–2007.–104, N 45.–P. 17692–17697.
13. Schneider E. M., Torlakovic E., Stuhler A., Diehl V., Tesch H., Giebel B. The early transcription factor GATA-2 is expressed in classical Hodgkin's lymphoma // J. Pathol.–2004.–204, N 5).–P. 538–545.
14. Umeoka K., Sanno N., Osamura R. Y., Teramoto A. Expression of GATA-2 in human pituitary adenomas // Mol. Pathol.–2002.–15, N 1.–P. 11–17.
15. Jeong H., Kim Y. R., Kim K. N., Choe J. G., Chung J. K., Kim M. K. Effect of all-trans retinoic acid on sodium/iodide symporter expression, radioiodine uptake and gene expression profiles in a human anaplastic thyroid carcinoma cell line // Nucl. Med. Biol.–2006.–33, 7.–P. 875–882.

16. Lee S., Garner E. I., Welch W. R., Berkowitz R. S., Mok S. C. Over-expression of hypoxia-inducible factor 1 alpha in ovarian clear cell carcinoma // *Gynecol. Oncol.* –2007.– **106**, N 2.–P. 311–317.
17. Liu Y., Sun W., Zhang K., Zheng H., Ma Y., Lin D., Zhang X., Feng L., Lei W., Zhang Z., Guo S., Han N., Tong W., Feng X., Gao Y., Cheng S. Identification of genes differentially expressed in human primary lung squamous cell carcinoma // *Lung Cancer.* –2007.– **56**, N 3.–P. 307–317.
18. Lesiak K., Sztiller-Sikorska M., Czyz M. Transcription factors in the development and progression of melanoma // *Postepy Hig. Med. Dosw.* –2007.– **61**, N 1.–P. 576–595.
19. Ellerhorst J. A., Naderi A. A., Johnson M. K. Expression of thyrotropin-releasing hormone by human melanoma and nevi // *Clin. Cancer Res.* –2004.– **10**, N 1.–P. 5531–5536.
20. Li X. L., Eishi Y., Bai Y. Q. Expression of the SRY-related HMG box protein SOX2 in human gastric carcinoma // *Int. J. Oncol.* –2004.– **24**, N 2.–P. 257–263.
21. Gure A. O., Stockert E., Scanlan M. J., Keresztes R. S., Jager D., Altorki N. K., Old L. J., Chen Y. T. Serological identification of embryonic neural proteins as highly immunogenic tumor antigens in small cell lung cancer // *Proc. Nat. Acad. Sci. USA.* –2000.– **97**, N 8.–P. 4198–4203.
22. Tsuneoka M., Koda Y., Soejima M., Teye K., Kimura H. A novel myc target gene, mina53, that is involved in cell proliferation // *J. Biol. Chem.* –2002.– **277**, N 3.–P. 35450–35459.
23. Teye K., Tsuneoka M., Arima N. Increased expression of a Myc target gene Mina53 in human colon cancer // *Amer. J. Pathol.* –2004.– **164**, N 1.–P. 205–216.
24. Gonzalez-Sancho J. M., Garcha V., Bonilla F., MuZoz A. Thyroid hormone receptors/THR genes in human cancer // *Cancer Lett.* –2003.– **192**, N 2.–P. 121–132.
25. Li Z., Li W., Meklat F. A yeast two-hybrid system using Sp17 identified Ropporin as a novel cancer-testis antigen in hematologic malignancies // *Int. J. Cancer.* –2007.– **121**, N 7.–P. 1507–1511.
26. Barber R. D., Harmer D. W., Coleman R. A., Clark B. J. GAPDH as a housekeeping gene: analysis of GAPDH mRNA expression in a panel of 72 human tissues // *Physiol. Genomics.* –2005.– **21**, N 3.–P. 389–395.
27. Suzuki S., Kitajima K., Nakano T., Glasow A., Zelent A., Enver T. Cross talk between retinoic acid signaling and transcription factor GATA-2 // *Mol. Cell. Biol.* –2004.– **24**, N 15.–P. 6824–6836.
28. Ren M., Pozzi S., Bistulfi G., Somenzi G., Rossetti S., Sacchi N. Impaired retinoic acid (RA) signal leads to RARbeta2 epigenetic silencing and RA resistance // *Mol. Cell. Biol.* –2005.– **25**, N 23.–P. 10591–10603.

УДК 577.218+577.133.4

Надійшла до редакції 06.02.08