

УДК 612.419:616.15

## ПРО ПРОЛІФЕРАТИВНУ АКТИВНІСТЬ КІСТКОВОГО МОЗКУ ЩУРІВ У НОРМІ ТА ПРИ ПРИГНІЧЕННІ КРОВОТВОРЕННЯ БЕНЗОЛОМ

В. Н. Фраш

Свердловський інститут гігієни праці профпатології

При вивченні нормального і патологічного гемопоезу істотне значення надається кількісному дослідженню проліферативної активності кровотворної тканини [1, 3—5, 8, 11, 13, 14, 18, 19]. Проте відомості щодо проліферативної активності кісткового мозку за нормальних умов суперечливі, а за умов гемопоезу відсутні.

Ми вивчали стан проліферативної активності окремих клітинних груп кісткового мозку щурів у нормі та при експериментальній бензольній інтоксикації.

### Методика досліджень

Досліди проведени на 40 щурах вагою 180—230 г. Бензол вводили щодня підшкірно по 2,5 мл/кг протягом 30 днів.

Було використано два способи визначення часових параметрів проліферативної активності клітин кісткового мозку — з допомогою мітотичних і статмокінетичних індексів [8, 11] та за даними міелограми і мітотичними індексами [13, 14]. Загальні мітотичні індекси обчислювали в забарвлених за Романським мазках кісткового мозку стегнових кісток в розрахунку на 3000 клітин; загальні статмокінетичні — на 500 клітин. Специфічні мітотичні індекси визначали не менш ніж на 100 клітин даного виду, а статмокінетичні — на 50 клітин. Статмокінетичні індекси визначали через 5 год після введення колхіцину в дозі 1,2 мг/кг. У спеціальній серії дослідів ми заздалегідь переконалися, що сам бензол за умов п'ятигодинного впливу статмокінетичного ефекту не дає.

Одержані показники мітотичних  $I_m$  і статмокінетичних  $I_{st}$  індексів використовували для визначення часу мітозу  $t_m$  і генераційного часу  $t_g$ . Відомо, що при стаціонарному стані гемопоезу, наприклад, у нормальних тварин  $I_m = \frac{t_m}{t_g}$ . При бензольній гемопатії стан гемопоезу, взагалі кажучи, нестаціонарний. Проте за умов даного досліду в період з 20 до 30 днів введення бензолу клітинність кісткового мозку практично не змінювалась, залишаючись на рівні 63—65% від вихідної. Клітинність кісткового мозку визначали підрахуванням кількості ядромісних клітин у кістковому мозку стегнової кістки. Для цього забивали по три — чотири щури кожні три — шість днів досліду. Отже, стан гемопоезу піддослідних тварин між 20 і 30 днем можна вважати приблизно стаціонарним і тому застосовували згадане рівняння і при бензольній гемопатії.

Для обчислення  $t_m$  застосовували  $I_{st}$ . За Дастіним [11],  $t_m = \frac{I_m}{I_{st}}(t-1)$ , де  $t$  — час дії колхіцину, в наших дослідах  $t=5$  год. Знаючи  $t_m$ , легко визначити  $t_g$  з першої формулі.

Для визначення часових параметрів кінетики клітин кісткового мозку ми застосували також метод Кілмана та ін. [13, 14]. Автори визначали «час проходження через підрозділ (compartiment transit time — CTT) показник, аналогічний генераційному часу. CTT родоначальних клітин гранулопоезу і еритропоезу (ними були прийняті відповідно мієлобласт і проеритробласт) обчислювали за рівнянням  $CTT = \frac{N_0}{K_m}$ , де  $N_0$  — число мієлобластів або проеритробластів,  $K_m$  — швидкість мітозу (у числі мітозів за годину на 1000 клітин даного підрозділу). Розрахунок провадили для  $N_0=1000$ . Для наступних мітотично активних клітинних підрозділів (промієлоцитів, мієлоцитів, базофільних і по-

ліхроматофільних еритробластів) обчислювали два значення  $CTT$  — максимально і мінімально можливі:  $CTT_{\max} = \frac{N}{K_{\text{вх}}} CTT_{\min} = \frac{N}{K_{\text{вх}} + K_m} = \frac{N}{K_{\text{вих}}}$ , де  $N$  — кількість клітин даного підрозділу, що припадають на 1000 родонаочальних клітин (обчислюється за даними міелограми),  $K_{\text{вх}}$  — швидкість входу клітин у даний підрозділ, що дорівнює швидкості виходу  $K_{\text{вих}}$  клітин з попереднього підрозділу.  $K_m$  у цих випадках визначається як  $K_m = \frac{t_m \cdot m}{t_m}$ , де  $m$  — відносна частота клітин даного підрозділу в порівнянні з підрозділом родонаочальних клітин,  $t_m$  — час мітозу, прийнятий авторами для всіх підрозділів однаковим і рівним 1 год\*. Автори відзначають, що істинне значення  $CTT$  міститься між  $CTT_{\max}$  і  $CTT_{\min}$  та залежить від положення мітозу в проліферативній схемі.

$CTT$  неділених підрозділів визначали як  $CTT = \frac{N}{K_{\text{вх}}}$ .

### Результати дослідження

Склад кісткового мозку піддослідних щурів наведено в табл. 1.

Загальні мітотичні та загальні статмокінетичні індекси у «бензольних» щурів були підвищені — відповідно  $1,86 \pm 0,39$  і  $21,7 \pm 2,36\%$  щодо норми ( $0,81 \pm 0,07$  і  $10,2 \pm 0,87\%$ ). Специфічні ж мітотичні індекси змінювались мало, а в деяких випадках вони достовірно підвищувались (табл. 2). Специфічні статмокінетичні індекси здебільшого знижувались.

Таблиця 1

Міелограма нормальніх і «бензольних» щурів (в %)

Вид клітин	Нормальні щури ( $n=10$ )			«Бензольні» щури ( $n=10$ )			
	$X$	$\pm S_{\bar{X}}$	$m$	$X$	$\pm S_{\bar{X}}$	$p$	$m$
Ретикулярні	5,9	1,2		9,0	0,5	$<0,001$	
Міелобlastи	1,0	0,1	1,0	2,0	0,2	$<0,001$	1,0
Проміелоцити	2,5	0,3	2,5	4,9	0,6	$<0,001$	2,45
Міелоцити	5,5	0,8	5,5	7,7	0,9	$>0,1$	3,85
Неділені гранулоцити *	48,5	4,3	48,5	36,3	3,6	$>0,1$	18,15
Проеритробlastи	1,0	0,1	1,0	2,0	0,2	$<0,001$	1,0
Еритробlastи базофільні	1,5	0,2	1,5	2,75	0,4	$<0,01$	1,375
Еритробlastи поліхроматофільні	4,1	0,5	4,1	7,25	0,7	$<0,01$	3,625
Неділені еритробlastи **	10,2	0,7	10,2	10,6	1,3	$>0,2$	5,3
Лімфоцити	11,0	3,0		8,9	2,0	$>0,2$	
Інші	9,7	1,7		9,5	1,1	$>0,2$	

Припустка. Тут і в табл. 3; \*—метаміелоцити+паличкоядерні+сегментоядерні гранулоцити; \*\*—поліхроматофільні і оксифільні нормобlastи.

Обчислені з табл. 1 і 2 показники  $t_m$ ,  $t_g$  і  $CTT$  наведені в табл. 3. Час мітозу клітин гранулоцитарного ряду у «бензольних» тварин був збільшений. Відзначено також значне подовження генераційного часу цих і ретикулярних клітин. Відповідно збільшувався і  $CTT$  даних клітинних підрозділів. Водночас генераційний час ділених еритробlastів

\* В наших обчисленнях для більшої точності застосовано  $t_m$ , одержаний колхіциновим методом (табл. 3).

Таблиця 2  
Специфічні мітотичні і статмокінетичні індекси кісткового мозку піддослідних щурів  
(у %)

Вид клітин	Мітотичні індекси						Статмокінетичні індекси					
	Норма (n=10)			Бензол (n=10)			Норма (n=10)			Бензол (n=10)		
	X	$\pm S_{\bar{X}}$	X	$\pm S_{\bar{X}}$	p	X	$\pm S_{\bar{X}}$	X	$\pm S_{\bar{X}}$	p		
Ретикулярні	14,8	7,3	12,3	4,4		237	26	155	12	<0,01		
Міелобласти	40,5	10	41,2	10		395	63	202	67	>0,02		
Проміелоцити	53,7	8,0	81,0	10	>0,05	464	64	272	61	>0,04		
Міелоцити	40,6	5,0	66,6	10,6	>0,03	294	68	218	59			
Проеритробласти	58,2	17,5	65,0	6,0		382	27	452	33			
Еритробласти базофільні	58,2	17,5	65,0	6,0		382	27	452	33			
Еритробласти поліхроматофільні	125,6	18,4	120,0	12,4		625	50	421	20	>0,04		
Ділені еритробласти разом *	106,3	13,0	89,0	6,0		592	35	452	34			

При метка. Тут і в табл. 3: \* — проеритробласти + базофільні + поліхроматофільні еритробласти, p наведене тільки для достовірних відхилень ( $p \leq 0,05$ ).

при бензольній інтоксикації у цілому мало змінювалися, а генераційний час найбільш молодих форм еритробластів — проеритробласти і базофільних еритробластів — навіть скорочувався. Відповідно були знижені і величини CTT цих форм еритробластів. CTT неділених (дозриваючих) форм нейтрофільних гранулоцитів і еритробласти значно знижувався (табл. 3).

Значення часу мітозу  $t_m$ , «генераційного часу  $t_g$  і «часу проходження через

Вид клітин	$t_m$ (час)				
	Норма		Бензол		
	X	$\pm S_{\bar{X}}$	X	$\pm S_{\bar{X}}$	p
Ретикулярні	0,25	0,15	0,32	0,14	>0,1
Міелобласти	0,41	0,17	0,82	0,17	>0,06
Проміелоцити	0,46	0,10	1,19	0,22	>0,01
Міелоцити	0,56	0,21	1,22	0,22	>0,03
Неділені гранулоцити					
Проеритробласти	0,61	0,06	0,58	0,10	>0,1
Еритробласти базофільні	0,61	0,06	0,58	0,10	>0,1
Еритробласти поліхроматофільні	0,80	0,18	0,96	0,26	>0,2
Сума діленіх еритробласти	0,73	0,15	0,79	0,13	>0,2
Сума неділеніх еритробласти					

### Обговорення результатів дослідження

Одержані нами дані про загальні і специфічні мітотичні індекси клітин кісткового мозку нормальних щурів, а також про тривалість мітоzu, що становить приблизно 1 год [13, 14, 18, 19], узгоджуються з деякими літературними відомостями [1]. Дані про основний кінетичний параметр клітин — генераційний час — також не суперечать нечисленним літературним відомостям [5, 18, 19]. Виявилось, що обчислені нами значення  $t_g$  у нормальних тварин перебували в межах відповідних значень  $CTT_{\min}$ — $CTT_{\max}$ . Досить невисокі показники  $t_g$  свідчать, очевидно, про те, що розмір проліферативного пулу у нормальних щурів близький до 100%.

При бензольній інтоксикації загальний мітотичний індекс підвищувався, що пов'язано зі збільшенням вмістом молодих, мітотично активних клітин у кістковому мозку «бензольних» тварин (табл. 1). Це показує, що розрахування мітотичної активності по відношенню до всіх клітин, без диференціювання — невірне і може привести до перекрученого уявлення про стан проліферації. Більш цінними для судження про проліферативну активність виявилися специфічні мітотичні і, особливо, специфічні статмокінетичні індекси. Найбільш точно стан проліферації відбуває генераційний час. Обчислення  $CTT$  дозволило до деякої міри оцінити вірність розрахунків  $t_g$ , а також дає уявлення про час перебування у кістковому мозку дозриваючих форм гранулоцитів і еритроцитів.

Виявлене в цих дослідах зниження проліферативної активності (подовження генераційного часу) клітин-попередників гранулоцитів показує один з важливих механізмів лейкопенічної дії бензолу [6, 12]. Ці дані свідчать на користь того, що на фоні загального зниження проліферації в кістковому мозку при дії бензолу можливе існування окремих клітинних груп з незміненою або навіть підвищеною проліферацією (ранні форми еритробластів). В літературі є окремі вказівки на збільшення проліферації еритробластів при бензолізмі [7, 12, 15],

Таблиця 3  
підрозділення  $CTT$  для клітин кісткового мозку нормальних і «бензольних» щурів

$t_g$ (час)					$CTT$ (час)	
Норма		Бензол				
$x$	$\pm S_{\bar{X}}$	$x$	$\pm S_{\bar{X}}$	$p$	Норма	Бензол
16,9	0,1	25,8	0,2	<0,001	16,9	25,8
10,2	0,2	19,8	0,4	<0,001	10,2	19,8
8,8	0,2	14,7	0,4	<0,001	6,3—25,3	11,3—48,8
13,6	0,3	18,4	0,4	<0,001	7,0—14,0	9,0—17,8
					61,5	42,5
10,5	0,2	8,9	0,3	<0,001	10,5	8,9
10,5	0,2	8,9	0,3	<0,001	6,3—15,8	5,2—12,3
8,2	0,4	8,9	0,2	>0,2	4,6—17,3	5,4—13,5
8,5	0,3	8,9	0,2	>0,2		
					11,6	7,8

причому цю обставину поряд з появою атипових мітозів розглядають як показник лейкозогенної активності бензолу [10, 12, 17].

Зменшення *СТТ* дозріваючих форм гранулоцитів і еритробластів свідчить про їх прискорений вихід з кісткового мозку, що в умовах цитопенії в периферичній крові є, очевидно, компенсаторним пристосуванням. Зменшення проліферативної активності ретикулярних клітин дозволяє припустити, що виявлене нами раніше збільшення їх при бензольній гемопатії [6] також є пристосувальною реакцією — це дозволяє організму зберігти певний рівень камбіальних елементів, здатних до диференціації в специфічні (гемopoетичні, імунокомпетентні і макрофаги [9, 16].

#### Висновки

1. Визначення специфічних мітотичних статмокінетичних індексів клітин кісткового мозку може бути використане для обчислення параметрів клітинної кінетики в нормі та при пригніченні гемопоезу.

2. Визначення *СТТ* за способом Кілмана та ін. [13] дозволяє оцінити вірність розрахунків генераційного часу колхіциновим методом.

3. При бензольній інтоксикації в кістковому мозку поряд зі зниженням проліферативної активності існують групи клітин з незміненою або підвищеною проліферацією.

#### Література

1. Богатов Л. В.—Бюлл. экспер. бiol. мед., 1970, 2, 103.
2. Владимирская Е. Б.—Пробл. гематол., 1964, 12, 13.
3. Мосягина Е. Н., Владимирская Е. Б.—Пробл. гематол., 1967, 8, 20.
4. Рябов С. И., Шостка Г. Д.—Молекулярно-генетич. аспекти эритропоэза, Л., «Медицина», 1973.
5. Сильвестрова Л. Е.—Бюлл. экспер. бiol. мед., 1972, 1, 87.
6. Франш В. Н.—В сб.: Вопросы гигиены труда и профпатол. в металлургии, М., 1972, 249.
7. Франш В. Н., Капралова Л. И.—В сб.: Труды III Всес. совещ. по управляемому биосинтезу и биофизике популяций. Красноярск, 1973, 171.
8. Astaldi G.—In: Ciba Foundation Symposium on Haemopoiesis,—London, 1960, 99, disc., 127.
9. Bergman L.—Blood, 1963, 21, 246.
10. Di-Guglielmo G., Jappaccone A.—Acta haemat., 1958, 19, 144.
11. Dustin P.—In: The Kinetics of Cellular Proliferation, N. Y., London, 1959, 50, disc., 127.
12. Elmino O., Dotta F., Gossarini G.—Folia med., 1959, 42, 1228.
13. Killamann S., Cronkite C. et al.—Blood, 1963, 21, 141.
14. Killamann S., Cronkite C. et al.—Blood, 1964, 24, 267.
15. Paterni L., Rosera G., Colicchio G.—Folia med., 1958, 41, 881.
16. Redick J., Lo-Grippo G.—Lab. invest., 1961, 10, 6, 1, 1068.
17. Rondanelli E., Gorini P. et al.—Acta haemat., 1961, 26, 281.
18. Tarbutt R.—Brit. J. Haemat., 1969, 16, 9.
19. Quastler H.—In Cell proliferation, Oxford, 1963, 18.

Надійшла до редакції  
25.IX 1974 р.

ON PROLIFERATIVE ACTIVITY OF RAT BONE IN NORM  
AND UNDER INHIBITION OF HEMOPOIESIS WITH BENZENE

V. N. Frash

*Institute of Labour Hygiene and Prophatology, Sverdlovsk*

Summary

The time parameters are determined by the proliferative activity in certain cellular groups of rat bone marrow in norm and under inhibition of hemopoiesis with benzene. Two methods were used for calculating cellular kinetics: from the specific mitotic and statmokinetic indexes and from the myelograms data and mitotic indexes. Both methods yielded similar results. During benzene intoxication the cells with unchanged or higher proliferative activity were found in bone marrow simultaneously with a decrease in the proliferative activity in most cells.