

Эритропоэз и остеогенез**(I. Взаимодействие процессов репарации костной и кроветворной тканей)**

За последнее десятилетие все очевиднее становится тот факт, что кость обеспечивает не только механическую защиту кроветворных клеток от различных повреждений, в частности от радиации и т. п. Создавая соответствующее микроокружение, остеоидные элементы участвуют в регуляции развития родоначальных кроветворных клеток [4, 10, 11, 18]. Однако тонкие механизмы взаимодействия этих двух разновидностей соединительной ткани до конца еще не известны. Эта проблема помимо чисто теоретического имеет и прикладное значение. Так, после травматического перелома голени мы нередко наблюдали парадоксальную ситуацию: чем быстрее срасталась голень и больные начинали самостоятельно передвигаться, тем позднее у них восстанавливались показатели красной крови после постгеморрагической анемии [9]. Кроме того мы обнаружили, что у больных и экспериментальных животных, которым удлиняли конечность, постепенно развивалась анемия и появлялся ряд отклонений со стороны белой крови. Позднее этот факт был подтвержден и другими исследователями [8, 17]. Однако имеются и противоположные сведения, в частности о стимуляции эритропоэза в условиях удлинения конечности [7]. Неизвестен и механизм, обуславливающий изменения показателей крови при интенсивном костеобразовательном процессе.

В связи с этим целью нашей дальнейшей работы было детальное изучение на крысах и мышах динамики эритропоэза в течение всего периода восстановления целости кости после ее перелома и взаимного влияния кости и эритрона на скорость их репарации после возмущающих воздействий: перелома и гемолитической анемии.

Таблица 1. Влияние перелома кости на динамику показателей крови у крыс ($M \pm m$)

Исследуемый показатель	Исходные значения показателя	Значение показателя					после
		на 1-е сутки	на 3-е сутки	на 5-е сутки	на 7-е сутки	на 9-е сутки	
Число эритроцитов в 1 л крови, $\times 10^{12}$	7,10 \pm 0,24	6,89 \pm 0,20	6,77 \pm 0,23	6,78 \pm 0,21	5,97 \pm 0,27*	6,75 \pm 0,28	7,0
Концентрация гемоглобина, г/л	151,00 \pm 3,34	148,00 \pm 3,28	149,00 \pm 3,88	148,50 \pm 3,17	143,75 \pm 1,71	147,63 \pm 3,44	152,6
Гематокрит, %	48,63 \pm 1,22	47,63 \pm 1,03	48,25 \pm 0,98	48,00 \pm 0,89	46,63 \pm 1,03	48,00 \pm 1,10	48,8
Число других клеток, $\times 10^9$							
ретикулоцитов	196,85 \pm 0,16	239,14 \pm 33,20	271,11 \pm 55,95	209,60 \pm 33,63	192,44 \pm 27,55	185,68 \pm 24,15	178
лейкоцитов	6,77 \pm 0,57	11,29 \pm 1,03**	9,26 \pm 0,56**	7,54 \pm 0,40	8,09 \pm 0,67	6,91 \pm 0,32	7,74
нейтрофилов	2,15 \pm 0,32	3,48 \pm 0,28**	3,13 \pm 0,36	2,04 \pm 0,46	1,95 \pm 0,33	2,18 \pm 0,25	2,34
эозинофилов	0,17 \pm 0,07	0,33 \pm 0,06**	0,36 \pm 0,20	0,25 \pm 0,05	0,34 \pm 0,08	0,35 \pm 0,04	0,29
базофилов	0,01 \pm 0,01	0,04 \pm 0,03	0	0	0	0	
моноцитов	0,39 \pm 0,11	1,39 \pm 0,19***	1,72 \pm 0,20***	1,61 \pm 0,26***	1,78 \pm 0,25***	1,26 \pm 0,09***	1,0
лимфоцитов	4,05 \pm 0,60	6,36 \pm 1,02	3,95 \pm 0,59	3,60 \pm 0,38	4,04 \pm 0,53	3,12 \pm 0,30	3,69

Примечания: здесь и в табл. 2, 3 число взятых в эксперимент крыс составляет 8; * $P < 0,05$, ** $P < 0,01$.

© В. И. Филимонов, В. О. Недоспасов, Н. В. Степанова, 1991

Методика

Опыты проведены на 150 крысах линии Вистар массой 180—200 г и 60 беспородных мышах массой 25—30 г. Использованы следующие модели: фенилгидрозиновая анемия (подкожное трехкратное введение фенилгидрозина по 20 мг/кг), перелом голени (закрытый перелом костей голени под эфирным наркозом), экзартикуляция голени (циркулярный кожный разрез ниже коленного сустава под эфирным наркозом, кожу отсепаровывали, вылущивали голень, а оставшуюся кулью обертывали свисающей кожей, перевязывая шелковой лигатурой).

Подсчет форменных элементов крови производили в счетчике микрочастиц фирмы «Picoscale» (Венгрия), гемоглобин определяли гемиглобинцианидным методом на КФК-2МП, гематокрит — на микропентрифуге МГЦ-8. Морфологию эритроидного ростка костного мозга исследовали модифицированным методом выделения эритробластических островков (ЭО) костного мозга, разработанным Захаровым и соавт. [2, 5]. ЭО классифицировали, учитывая эволюционные изменения их клеточного состава: ЭО I класса зрелости имели до 8 эритробластов; ЭО II класса — от 9 до 16 ядроодержащих эритроидных клеток; ЭО III класса — от 16 до 32 нормобластов; ЭО IV класса («инволюционирующие») — менее 16 ортохромных нормобластов и ретикулоциты; ЭО V класса («реконструирующиеся») — наряду с окси菲尔ными нормобластами содержат проэритробlastы и базофильные эритробlastы. Вычисляли следующие показатели динамики и эффективности эритропоэза: повторное вовлечение макрофагов (ПВМ) ЭО в эритропоэз, созревание ЭО (СЭО), вовлечение КОЕ_э в эритроидную дифференцировку (ПВ КОЕ_э в ЭД). Кроме того оценивали активность эритропоэза по включению ⁵⁹Fe в эритроциты. Для этого аскорбинат ⁵⁹FeCl₃ вводили мышам внутрибрюшинно по 740 ГБк/кг за 18 ч до исследования. Интенсивность минерализации костной мозоли оценивали по включению ⁸⁵Sr, вводимого крысам из расчета 55,5 ГБк/кг на четвертый день после операции (исследование проводили на 7-е и 14-е сутки после травмы). Радиометрию осуществляли на установках БЕТА-1 и ГАММА-1, предназначенных для радиоиммунных исследований. Результаты обработаны по критерию t Стьюдента.

показатель на 9-е сутки	после перелома							
	на 11-е сутки	на 13-е сутки	на 15-е сутки	на 17-е сутки	на 19-е сутки	на 21-е сутки	на 25-е сутки	на 30-е сутки
6,75 ± ±0,28	7,07 ± 0,22	6,94 ± 0,23	6,86 ± 0,25	6,77 ± 0,41	7,07 ± ±0,38	7,22 ± ±0,35	7,18 ± ±0,31	7,38 ± ±0,27
147,63 ± ±3,44	152,63 ± 1,95	150,75 ± 2,86	150,25 ± 2,76	154,13 ± 3,67	153,75 ± ±3,52	157,13 ± ±3,07	155,50 ± ±3,21	156,00 ± ±2,62
48,00 ± ±1,10	48,88 ± 0,79	48,63 ± 0,79	48,25 ± 0,89	48,63 ± 1,16	49,25 ± ±1,24	49,75 ± ±1,15	50,13 ± ±0,97	50,14 ± ±0,99
185,68 ± ±24,15	178,77 ± ±15,80	151,96 ± ±14,23	214,06 ± ±19,73	195,57 ± ±18,75	231,39 ± ±20,77	302,20 ± ±31,75**	283,29 ± ±41,87	159,74 ± ±23,98
6,91 ± ±0,32	7,74 ± 0,28	8,59 ± 0,67	8,47 ± 0,50	8,69 ± 0,56	8,55 ± ±0,67	8,53 ± ±0,74	8,04 ± ±0,36	7,94 ± ±0,37
2,18 ± ±0,25	2,34 ± 0,25	2,45 ± 0,17	2,71 ± 0,29	3,35 ± 0,48	2,78 ± ±0,31	2,52 ± ±0,24	2,56 ± ±0,26	2,34 ± ±0,38
0,35 ± ±0,04	0,29 ± 0,08	0,31 ± 0,13	0,28 ± 0,04	0,21 ± 0,07	0,35 ± ±0,04	0,28 ± ±0,04	0,23 ± ±0,05	0,24 ± ±0,05
0	0	0	0	0	0,03 ± ±0,02	0,01 ± ±0,01	0	0,03 ± ±0,02
1,26 ± ±0,09***	1,42 ± ±0,09***	1,49 ± ±0,17***	1,37 ± ±1,11***	1,44 ± ±0,15***	1,35 ± ±0,10***	1,20 ± ±0,05***	1,01 ± ±0,09***	0,90 ± ±0,16*
3,12 ± ±0,30	3,69 ± 0,27	4,51 ± 0,60	4,05 ± 0,39	3,67 ± 0,52	4,08 ± ±0,41	4,49 ± ±0,42	4,32 ± ±0,31	4,44 ± ±0,44

* P < 0,05; ** P < 0,01; *** P < 0,001.

Результаты и их обсуждение

Показатели крови у животных с переломом костей голени в различные сроки исследования после перелома представлены в табл. 1. Все изучаемые показатели красной крови к 7-м суткам несколько снижались, постепенно нормализуясь к концу 3-й недели. Анемизация сопровождалась отсутствием ретикулоцитоза. Увеличение числа ретикулоцитов предшествовало нормализации красной крови. Показатели белой крови после первоначального непродолжительного лейкоцитоза, сопровождающегося нейтрофилезом, оставались весь период исследования стабильными. Исключение составляло резкое (трех-четырехкратное) увеличение содержания моноцитов. Моноцитоз начинал постепенно снижаться лишь после 21-х суток.

Интерес представляет динамика ЭО костного мозга (табл. 2). Наиболее выраженные изменения наблюдались к концу 1-й недели после травмы, когда резко уменьшилось общее число ЭО и нарушилось соотношение отдельных их классов. На фоне значительного прироста островков I класса, содержащих проэритробlastы и эритробlastы, резко снизилось число островков III, IV классов, содержащих более зрелые нормобlastы и ретикулоциты, и практически отсутствовали «инволюцирующие» островки V класса. Это свидетельствует о существенном нарушении созревания костномозговых предшественников эритропоэза: СЭО уменьшилось от 20,20 до 6,27, а ПВМ — от 2,51 до 0,06. Начиная с 21-х суток, наряду с ростом общего числа ЭО можно обнаружить снижение выраженности блокады их созревания, ликвидирующуюся к 30-м суткам.

Следующие серии экспериментов были посвящены выяснению взаимного влияния обеих тканей в условиях одновременно протекающих reparаций кости после перелома и регенерации эритрона после фенилгидрозинового гемолиза. Как видно из результатов, приведенных в табл. 3, наличие в организме костной мозоли более чем на неделю затормозило восстановление показателей красной крови. В контрольной группе нормализация числа эритроцитов происходила к концу 2-й недели, а у животных с переломом (опытная группа I) лишь 8—10 сут спустя. Торможение эритропоэза в этом случае связано с наличием костной мозоли, так как у животных с удаленной голенью (опытная группа II) сроки восстановления эритрона не отличались от контрольной группы.

Активность эритропоэза у животных этих трех групп мы тестировали и с использованием ^{59}Fe . Так, если у животных с анемией интенсивность включения метки в эритроциты составляла $13429 \text{ имп}/\text{мин} \pm 1137 \text{ имп}/\text{мин}$, с экзартикуляцией голени — 13562 ± 489 , то у мышей с переломом — $11872 \text{ имп}/\text{мин} \pm 418 \text{ имп}/\text{мин}$ ($P < 0,05$).

Влияние стимулированного эритропоэза на формирование костной мозоли оценивали интенсивностью минерализации, определяемой по включению в ткань радиоактивной метки в виде ^{85}Sr . Модель та же: фенилгидрозиновая анемия плюс перелом и перелом без анемии. С целью стандартизации условий опыта для каждого животного вычисляли поправочный коэффициент: отношение интенсивности включения метки в костную мозоль к интенсивности ее включения в диафиз контраполатеральной конечности. Эти показатели в обеих группах ни в один из периодов исследования не отличались: на 7-е сутки у анемизированных животных изотоп включался в костную мозоль в $3,54 \text{ раза} \pm 0,2$ раза, а у животных с нормальным состоянием крови в $3,55 \text{ раза} \pm 0,19$ раз активнее в костную мозоль, чем в интактную кость. На 14-е сутки — в $3,8 \pm 0,28$ и $3,98 \text{ раза} \pm 0,2$ раза ($P > 0,5$).

Таким образом, приведенные результаты показывают, что при одновременном протекании регенеративного процесса в костной ткани и в системе эритрона угнетается восстановление красной крови, в то время как скорость reparативного процесса в кости не изменяется. В качестве объяснения механизма этого феномена можно указать на возможную

Г а б л и ц а 2. Динамика показателей эффективности эритропоэза у крыс в условиях перелома кости голени ($M \pm m$)

Показатель	До перелома	После перелома			P	14-е сутки
		1-е сутки	P	7-е сутки		
Число эритробласт- ных островков ($\dot{\Theta}$ О), $\times 10^8$:						
на две бедренные кости I класса	392,22 \pm 16,92	416,67 \pm 16,83	>0,05	301,25 \pm 12,46	<0,002	483,0 \pm 12,85
II класса	117,88 \pm 5,79	158,71 \pm 6,56	<0,002	229,65 \pm 12,50	<0,0001	272,98 \pm 10,79
III класса	67,93 \pm 6,20	125,54 \pm 4,50	<0,0001	34,13 \pm 3,37	<0,002	43,83 \pm 4,26
IV класса	59,50 \pm 6,22	46,95 \pm 4,58	>0,05	24,11 \pm 2,42	<0,001	43,91 \pm 4,07
V класса	36,76 \pm 5,01	31,30 \pm 2,85	>0,05	12,92 \pm 0,73	<0,002	21,61 \pm 2,68
Число макрофагов, $\dot{\Theta}$ О, повторно вовле- ченных в эритропоэз, $\times 1$	2,51	1,42		0,06		0,62
Число костномозго- вых клеток-предшес- твенников эритропоэза, $\times 10^9$	20,20	881,51		6,27		42,22
Число КОЕ $_{\dot{\Theta}}$, вовле- ченных в эритроид- ную дифференциров- ку, $\times 10^3$	210,03	203,26		230,40		286,26
Показатель	До перелома	После перелома			P	30-е сутки
		P	21-е сутки	P		
Число эритробласт- ных островков ($\dot{\Theta}$ О), $\times 10^8$:						
на две бедренные кости I класса	392,22 \pm 16,92	>0,05	595,00 \pm 38,30	<0,002	880,42 \pm 29,00	<0,0001
II класса	117,88 \pm 5,79	<0,0001	269,66 \pm 24,35	<0,0001	320,26 \pm 17,57	<0,0001
III класса	67,93 \pm 6,20	<0,01	89,48 \pm 10,34	>0,05	178,83 \pm 12,45	<0,0001
IV класса	59,50 \pm 6,22	<0,05	121,82 \pm 15,70	<0,01	236,70 \pm 17,64	<0,0001
V класса	36,76 \pm 5,01	<0,05	35,36 \pm 4,91	>0,05	35,07 \pm 8,23	>0,05
Число макрофагов, $\dot{\Theta}$ О, повторно вовле- ченных в эритропоэз, $\times 1$	2,51	2,35			5,16	
Число костномозго- вых клеток-предшес- твенников эритропоэза, $\times 10^9$	20,20	534,76			200,54	
Число КОЕ $_{\dot{\Theta}}$, вовле- ченных в эритроид- ную дифференциров- ку, $\times 10^3$	210,03	352,85			500,94	

«борьбу» исследуемых нами тканей за общий клеточный предшественник [16] или за макрофаги. Отвлечение макрофагов, являющихся центром ЭО и обеспечивающих процессы пролиферации и дифференциации КОЕ $_{\dot{\Theta}}$ [6, 12, 15] может привести к их дефициту для остеогенеза. Из-

Таблица 3. Динамика ликвидации гемолитической анемии на фоне репаративного остеогенеза и введения фенилгидроэтина

Показатель	До введения фенилгидроэтин	После трехкратного введения			
		сразу после введения	на 4-е сутки	на 6-е сутки	на 8-е сутки
Контрольная группа животных					
Число эритроцитов в 1 л крови, $\times 10^{12}$	6,81 \pm 0,18	3,48 \pm 0,11***	3,39 \pm 0,13***	4,05 \pm 0,12***	4,90 \pm 0,23***
Концентрация гемоглобина, г/л	151,25 \pm 1,32	120,88 \pm 2,83***	122,38 \pm 2,16***	128,75 \pm 2,44***	137,13 \pm 2,33***
Гематокрит, %	49,75 \pm 0,65	22,25 \pm 0,56***	21,75 \pm 0,53***	29,25 \pm 2,34***	38,25 \pm 1,58***
Число ретикулоцитов в 1 л крови, $\times 10^9$	93,19 \pm 13,64	645,14 \pm 51,22***	1077,51 \pm 59,77***	1256,09 \pm 60,22***	981,01 \pm 54,46***
I опытная группа животных (анемия)					
Число эритроцитов в 1 л крови, $\times 10^{12}$	6,95 \pm 0,19	3,15 \pm 0,09***	3,04 \pm 0,08***	3,39 \pm 0,07***	3,82 \pm 0,10***
Концентрация гемоглобина, г/л	152,38 \pm 0,19	110,00 \pm 4,51***	109,00 \pm 4,38***	118,25 \pm 3,67***	127,88 \pm 0,88***
Гематокрит, %	49,63 \pm 0,84	20,75 \pm 0,59***	20,25 \pm 0,37***	22,75 \pm 0,75***	26,63 \pm 1,13***
Число ретикулоцитов в 1 л крови, $\times 10^9$	157,50 \pm 7,64	639,29 \pm 37,64***	1014,80 \pm 73,20***	1036,22 \pm 241,90***	909,33 \pm 61,90***
II опытная группа животных (анемия)					
Число эритроцитов в 1 л крови, $\times 10^{12}$	7,28 \pm 0,15	3,01 \pm 0,11***	3,42 \pm 0,07***	4,29 \pm 0,14***	5,67 \pm 0,23***
Концентрация гемоглобина, г/л	155,40 \pm 1,09	108,50 \pm 5,06***	123,25 \pm 1,15***	132,25 \pm 1,18***	142,63 \pm 1,54***
Гематокрит, %	50,88 \pm 0,44	20,50 \pm 0,63***	23,23 \pm 0,83***	33,75 \pm 1,42***	43,63 \pm 1,31***
Число ретикулоцитов в 1 л крови, $\times 10^9$	125,18 \pm 0,26	437,07 \pm 26,99***	902,39 \pm 0,37***	704,42 \pm 47,63***	586,95 \pm 33,17***

вестно, что моноциты принимают активное участие и в регенеративных процессах костной ткани за счет своей способности дифференцироваться в остеокласты, обеспечивая остеокластическую резорбцию кости, и за счет участия в образовании гуморальных факторов, регулирующих остеогенез [1, 3, 13, 14]. Косвенным подтверждением участия моноцитов в процессе костеобразования может быть их резкое увеличение в крови, которое наблюдается весь период восстановления целостности кости.

Можно предположить некоторый биологический смысл «предпочтения» регенерации костной ткани перед регенерацией кроветворной: в природе при травме, сопровождающейся резкой кровопотерей, организму важнее быстро восстановить целостность кости, чем ликвидировать сопутствующую анемию. Снижение общего числа ЭО, показателей созревания моноцита и повторного его вовлечения в эритропоэз подтверждает такую точку зрения. Однако установленный феномен может быть побочным эффектом, появляющимся случайно и не имеющим особого биологического смысла. Сам механизм торможения эритропоэза при регенерации кости в условиях целостного организма нельзя объяснить лишь межклеточным взаимодействием, не исключив возможного включения гуморальной межсистемной регуляции. Результаты изучения механизмов торможения эритропоэза представлены в следующей работе.

Изучение биологии и механизмы эритропоэза в костной ткани и ее регенерации

иза и экзартикуляции голени у крыс ($M \pm m$)

введения фенилгидрозина

на 10-е сутки	на 12-е сутки	на 14-е сутки	на 16-е сутки	на 18-е сутки	на 20-е сутки
ЖИВОТНЫХ					
5,94 ± 0,29*	6,74 ± 0,24	—	—	—	—
146,75 ± 1,18*	149,25 ± 1,91	—	—	—	—
44,38 ± 1,45**	48,50 ± 0,98	—	—	—	—
698,46 ± ± 40,92**	404,69 ± ± 63,42**	—	—	—	—
(анемия и перелом)					
4,30 ± 0,12***	4,83 ± 0,13***	5,28 ± 0,15***	5,84 ± 0,13***	6,54 ± 0,18	7,02 ± 0,19
131,88 ± ± 1,09***	136,75 ± ± 1,03***	141,38 ± ± 1,48***	144,63 ± ± 1,38***	149,50 ± 1,35	152,75 ± 1,33
34,50 ± ± 1,18***	38,63 ± ± 1,18***	42,88 ± ± 1,17***	46,00 ± 1,09**	48,38 ± 0,68	50,50 ± 0,57
856,84 ± ± 108,89***	677,32 ± ± 70,45***	533,08 ± ± 64,44***	411,15 ± ± 50,38***	228,02 ± ± 28,59***	177,62 ± ± 14,06
(анемия и экзартикуляция)					
6,82 ± 0,11*	7,30 ± 0,15	—	—	—	—
149,63 ± ± 0,80**	153,25 ± 1,29	—	—	—	—
48,88 ± 0,40**	50,63 ± 0,42	—	—	—	—
423,37 ± ± 31,02***	292,26 ± ± 16,80***	—	—	—	—

V. I. Filimonov, V. O. Nedospasov, N. V. Stepanova

**ERYTHROPOIESIS AND OSTEOGENESIS. I. THE INTERACTION
OF REPARATIVE PROCESSES BETWEEN THE OSSEOUS
AND HEMOPOIETIC TISSUES**

The dynamics of erythropoiesis during the bone restoration and under the conditions of perturbing influence: fracture and hemolytic anemia have been studied in the experiment. It is found that under the conditions of callus formation the process of proliferation and differentiation of red cells in the bone marrow is inhibited. The observed effect of erythropoiesis inhibition may be caused by the intercellular interaction of regenerating tissues in their «struggle» for microphages, which, while being the centre of the erythroideous insula secure the maturation of erythroideous precursors, and at the same time they can take part in the bone formation process.

Medical Institute, Ministry of Public Health
of the Ukrainian SSR, Zaporozhie

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Вершигора А. Е. Основы иммунологии.— Киев : Вищ. шк., 1980.— 502 с.
2. Воргова Л. В. О состоянии порфиринового обмена и эритрона у животных в условиях сочетанной физической нагрузки и теплового воздействия : Автореф. дис. ... канд. мед. наук.— Челябинск, 1989.— 22 с.
3. Дизик Г. М. Стимуляция макрофагального звена иммунитета как возможный путь регуляции остеогенеза // Ортопедия, травматология и протезирование.— 1982.— № 6.— С. 29—32.

4. Зак К. П. Стволовые кроветворные клетки, гемопоэтические гормоны и кортикостероиды // Эндокринология сегодня.— Киев : Наук. думка, 1982.— С. 173—192.
5. Захаров Ю. М., Мельников И. Ю., Рассохин А. Г. Исследование эритропоэза модифицированным методом выделения эритробластических островков костного мозга // Гематология и трансфузиология.— 1984.— 29, № 4.— С. 52—54.
6. Захаров Ю. М., Мельников И. Ю. Эритробластический островок — функционально-анатомическая единица эритропоэза // Там же.— № 10.— С. 51—56.
7. Илизаров Г. А., Палиенко Л. А., Шрайнер А. А. Кроветворная функция костного мозга и ее связь с активностью остеогенеза при reparative регенерации в условиях удлинения голени у собак // Онтогенез.— 1984.— 15, № 2.— С. 146—152.
8. Осипенко А. В., Никитенко Е. П. Особенности кроветворения и регенерации костной ткани при дистракционном остеосинтезе // Физиол. журн.— 1984.— 30, № 4.— С. 450—454.
9. Филимонов В. И., Недоспасов В. О. Взаимоотношение механизмов регуляции эритропоэза и остеогенеза // Тез. докл. Всесоюз. конф. по проблеме взаимодействия дыхания кровообращения и эритрона и их комплексной регуляции в норме и патологии.— Барнаул.— 1978.— Ч. II.— С. 38—39.
10. Фридештейн А. Я., Лалыкина К. С. Индукция костной ткани и остеогенные клетки предшественники.— М. : Медицина, 1973.— 224 с.
11. Фридештейн А. Я., Лурия Е. А. Клеточные основы кроветворного микроокружения.— М. : Медицина, 1980.— 216 с.
12. Ascenso J. L., Kay N. E., Earenfight-Engler T. et al. Production of erythroid potentiating factor (S) by a human monocytic cell line // Blood.— 1981.— 57, N 1.— P. 179—173.
13. Diebold J. Le système des phagocytes mononuclés cellules le constituant // Ann. Anat. Pathol.— 1986.— 6, N 1.— P. 3—12.
14. Gethlin G., Ericsson J. L. E. The osteoclast. Review of ultrastructure origin and structure — function relationship // Clin. Orthop.— 1976.— 120.— P. 291—231.
15. Gordon J. J., Miller W. J., Bronda R. F. et al. Regulation of erythroid colony formation by bone marrow macrophages // Blood.— 1980.— 55, N 6.— P. 1047—1050.
16. Islam A. Hemopoietic stem cell: A new concept // Leukemia Res.— 1985.— 9, N 11.— P. 1415—1432.
17. Macdouall L. G., Pettifor J. M., Patet J. M. Bone growth and haemopoiesis Steroid reversible anaemia, myelofibrosis and increased bone formation in a child // Brit. J. Haematol.— 1987.— 66, N 1.— P. 5—19.
18. Tsai Sch., Steff C. H., Nathan D. G. Stromal cell-associated erythropoiesis // Blood.— 1986.— 67, N 5.— P. 1418—1426.

Запорож. мед. ин-т
М-ва здравоохранения УССР

Материал поступил
в редакцию 28.03.90

К СВЕДЕНИЮ АВТОРОВ

Множители и приставки СИ для образования десятичных кратных и дольных единиц

Множи- тель	Приставки СИ	Обозначение приставки		Множи- тель	Приставки СИ	Обозначение приставки	
		междуна- родное	русско- е			между- народное	русско- е
10^{18}	экса	E	Э	10^{-1}	деки	d	д
10^{15}	пета	P	П	10^{-2}	санти	c	с
10^{12}	тера	T	Т	10^{-3}	милли	m	м
10^9	гига	G	Г	10^{-6}	микро	μ	мк
10^6	мега	M	М	10^{-9}	nano	n	н
10^3	кило	k	к	10^{-12}	пико	p	п
10^2	гекто	h	г	10^{-15}	фемто	f	ф
10^1	дека	da	да	10^{-18}	атто	a	а