

Р. С. КАГРАМАНЯН

ЧАСТОТА ПЕРЕСТРОЕК ХРОМОСОМ В ПРОРОСТКАХ СЕМЯН *CREPIS CAPILLARIS* 7-ЛЕТНЕГО ВОЗРАСТА В ПЕРВОМ, ВТОРОМ И ТРЕТЬЕМ МИТОТИЧЕСКИХ ЦИКЛАХ

В первых работах по изучению естественного мутационного процесса показано, что при старении семян повышается частота мутаций [1, 2]. Это явление подтверждено другими авторами [3—5]. Позднее высказана идея, что мутации в старых семенах вызываются в основном мутагенными продуктами обмена веществ [6, 7]. Так как естественный мутационный процесс вызывается многими факторами (как физическими, так и химическими), сравнение особенностей естественного мутирования с мутированием при воздействии химическими соединениями может до некоторой степени показать, какие факторы могут играть преобладающую роль в естественном мутационном процессе. Кроме того, до настоящего времени не исследовался вопрос о длительности действия аутомутагенов, изучение которого может дать некоторые сведения о моменте возникновения перестроек хромосом при старении семян. С этой целью мы предприняли изучение естественного мутационного процесса в трех последовательных митотических циклах при проращивании старых семян *Crepis capillaris*.

Для опытов, проводившихся в 1969—1970 гг., использованы семена *C. capillaris* урожая 1963 г., хранимые в комнатных условиях. В силу асинхронности клеточной популяции в одном сроке фиксации могут присутствовать одновременно клетки, находящиеся в первом, втором и третьем митотических циклах. Для того чтобы разграничить клеточные циклы, через 20 часов после замачивания (такие семена еще не прогнулись) отстойную водопроводную воду заменяли 0,01%-ным раствором колхицина и проращивали в нем семена до конца опытов при температуре 25—26°C в термостате. Клетки, прошедшие одну редупликацию, были диплоидными, две—тетраплоидными и три—октоплоидными. Через 42 часа, с момента замачивания, наклонувшиеся семена отбирали в чашку Петри и фиксировали с интервалом 4 часа (ранняя фракция). Через 99 часов с начала замачивания снова отбирали наклонувшиеся семена и фиксировали через каждые 4 часа до 132 часов с момента замачивания (поздняя фракция); 3-ю фракцию семян отбирали через 156 часов и фиксации проводили через 4 часа от 156 до 169 часов после начала замачивания.

Фиксировали смесью спирта и ледяной уксусной кислоты (3:1). Учет перестроек хромосом в метафазах диплоидных, тетраплоидных и октоплоидных клеток проводили на давленых ацетокарминовых препаратах.

Так как число мишней (хромосом) в полиплоидных клетках кратко увеличивается, для сравнения данных в клетках разной плюнд-

ности, частоту перестроек в тетрапloidных и октопloidных клетках пересчитывали на диплоидный набор хромосом (на 2 и 4 соответственно).

1. Анализ перестроек хромосом, возникающих в рано- и позднепрорастающих старых семенах в первом митотическом цикле.

На рис. 1 приведены данные по уровню естественного мутирования клеток корневой меристемы *C. capillaris* в рано- и позднепрорастающих семенах. Как наблюдалось и ранее [8, 9], в старых семенах есть оба

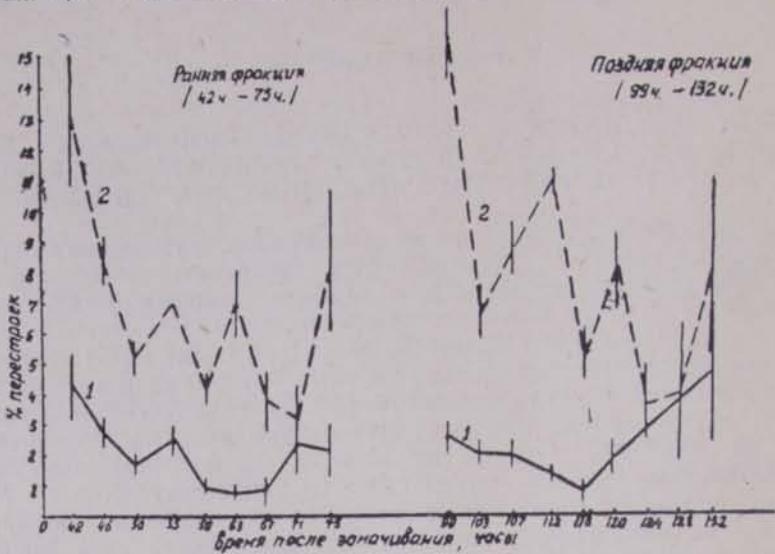


Рис. 1. Частота перестроек хромосом в проростках семян 7-летнего возраста в разные сроки от начала замачивания (диплоидные клетки).

- 1 — хроматидные перестройки,
- 2 — перестройки хромосомного типа.

типа аберраций, причем доля перестроек хромосомного типа превышает выход хроматидных перестроек. По нашим наблюдениям, такая закономерность сохраняется в ранней (6,6 и 2,06%) и в поздней фракциях (7,8 и 1,6% соответственно). Частота хроматидных перестроек по точкам фиксаций колебалась незначительно, но зафиксирована достоверная разница в проценте аберраций между максимальными и минимальными точками как в ранней, так и в поздней фракциях. Что касается перестроек хромосомного типа, то в первых фиксациях обеих фракций наблюдали максимальный процент перестроек (13,0 в ранней и 15,2 в поздней), достоверно отличающихся от последующих точек фиксации, где идет падение процента аберраций. Сравнение частоты перестроек хромосомного типа в рано- и позднепрорастающих семенах показало, что в поздней фракции имеется тенденция к повышению частоты перестроек хромосомного типа, в то время как процент хроматидных перестроек остается на одном уровне (2,06 и 1,6). Для проверки этого факта мы проследили динамику мутирования хромосом в проростках семян через 156 часов после замачивания (табл. 1). Было просмотрено 4 срока фиксации. Суммарный процент перестроек хромосомного типа по этим срокам фиксаций в диплоидных клетках составлял 10,0%. Из табл. 1 видно, что с увеличением времени прорастания семян наблюдается достоверное увеличение процента перестроек хромосомного типа.

Таблица 1

Частота перестроек хромосом в диплоидных клетках проростков 7-летнего возраста, проросших через 156 часов после начала замачивания

Время фиксации от начала замачивания	Число изученных метафаз	Перестройки					
		все типы		хроматидные		хромосомные	
		число	%	число	%	число	хромосомные
156	484	98	29,2±1,82	3	0,6±0,35	95	19,6±1,79
160	598	56	9,4±1,19	6	1,0±0,4	50	8,4±1,13
164	491	53	10,8±1,40	7	1,3±0,5	46	9,4±1,31
169	610	30	4,9±0,87	2	0,3±0,2	28	4,6±0,84
Средний %	—	—	11,3±0,67	—	0,8±0,17	—	10,5±0,64

В диплоидных клетках во всех трех фракциях отмечалась резкая неравномерность в эффекте старения. Отдельные клетки были сильно поражены. Трудности учета типов перестроек не позволили нам внести данные по таким клеткам в общие таблицы. Подавляющее число перестроек в этих корешках были хромосомного типа и лишь единичные — хроматидные. Очевидно, причиной этого являются физиологические изменения в семени. Таким образом, изучив уровень и спектр естественного мутирования в первом митотическом цикле при прорастании старых семян, мы показали, что количество хроматидных аберраций в рано- и позднепроросших семенах невелико и не зависит от срока прорастания семян. Количество перестроек хромосомного типа в несколько раз выше, чем хроматидных, максимальный процент их наблюдался в первых фиксациях, и с увеличением срока прорастания семян увеличивалась частота перестроек хромосомного типа.

2. Анализ перестроек хромосом, возникающих в рано- и позднепрорастающих старых семенах во втором митотическом цикле.

Динамика естественного мутационного процесса в тетраплоидных клетках приведена на рис. 2. Во втором митозе снова были обнаружены хроматидные перестройки. Они составляли приблизительно одинаковый процент в обеих фракциях (2,9 в ранней фракции и 3,4 в поздней). Число хроматидных перестроек в пересчете на диплоидный набор не превышало такового в первом митотическом цикле, то есть мутирование шло на том же самом уровне. Различия в частоте хроматидных перестроек по точкам фиксаций внутри ранней и поздней фракции невелики, как и в диплоидных клетках, но также наблюдали достоверные различия между максимальными и минимальными точками фиксаций.

В отличие от мутирования хромосом в диплоидных клетках, в тетраплоидных клетках мы не обнаружили вновь возникших перестроек хромосомного типа. Их количество было равно количеству хроматидных перестроек в диплоидных клетках, это были перестройки, пришедшие из первого митоза (размноженные).

3. Анализ перестроек хромосом, возникающих в рано- и позднепрорастающих старых семенах в третьем митотическом цикле.

В октоплоидных клетках, как и в тетраплоидных вновь возникали только хроматидные перестройки (рис. 3). Они составляли 7,0% в ранней фракции и 6,3% в поздней. Частота хроматидных перестроек в пересчете на диплоидный набор не отличалась от таковой в диплоидных и тетраплоидных клетках.

Соотношение основных типов хроматидных аберраций в первом, втором и третьем митотических циклах было одинаковым. Доминирующую-

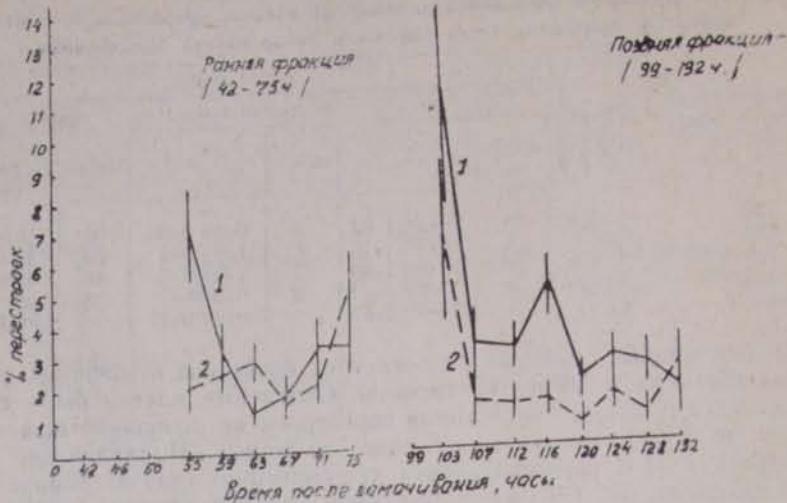


Рис. 2. Частота перестроек хромосом в проростках семян 7-летнего возраста в разные сроки от начала замачивания (тетрапloidные клетки).

1 — хроматидные перестройки,
2 — перестройки хромосомного типа.

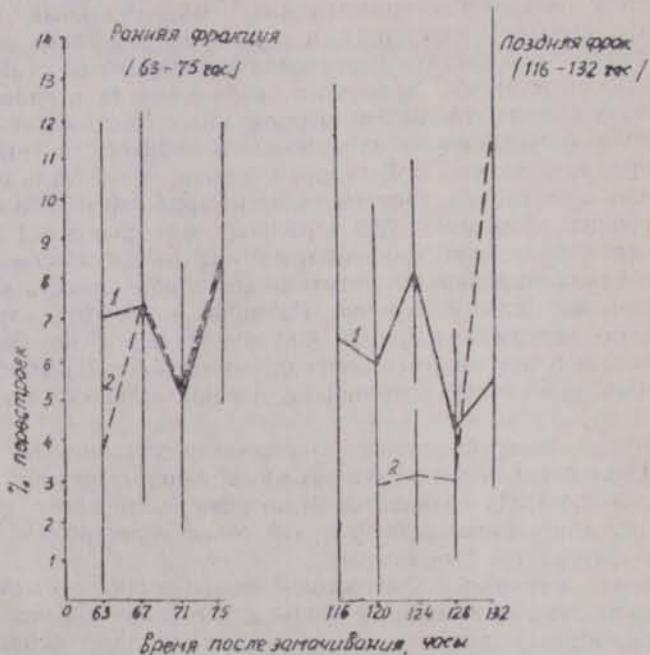


Рис. 3. Частота перестроек хромосом в семенах, прорастающих в разные сроки от начала замачивания (октопloidные клетки).

1 — хроматидные перестройки,
2 — перестройки хромосомного типа.

щим типом аберраций были изохроматидные делеции с воссоединением концов фрагментов и без него, несколько меньше было хроматидных концевых делеций. Хроматидные обмены встречались в незначительном количестве. Наблюдали также трирадиали и дупликации—делеции.

Перестройки хромосомного типа в диплоидных клетках были представлены в основном асимметричными и симметричными хромосомными транслокациями (64,6%) и парными микрофрагментами (23,4%). Наблюдали кольца и инверсии. В октоплоидных клетках мы встречали одиночные перестройки хромосомного типа и парные (размноженные). Первые представляли собой размноженные хроматидные перестройки, пришедшие из второго митоза; парные хромосомные представляли размноженные хроматидные перестройки, пришедшие из первого митоза или же это были перестройки хромосомного типа, которые выглядели в тетраплоидных клетках как одна перестройка, а в октоплоидных клетках стали парными (размноженными). Перестройки хромосомного типа, наблюдавшиеся в диплоидных клетках, в октоплоидных выглядели как четыре одинаковые хромосомные перестройки.

Итак, наши исследования показали, что в первом митотическом цикле в клетках проростков, выросших из старых семян, наблюдалось два типа аберраций: хроматидные и хромосомные. В тетраплоидных и октоплоидных клетках вновь возникали только хроматидные перестройки.

Известно, что клетки зародыша *C. capillaris* находятся в стадии g₁. Если считать, что при старении аберрации возникают до проращивания семян, то они должны были бы быть все хроматидного типа. Очевидно, что это не так, и аберрации, по крайней мере их часть, образуются во время проращивания. Возможно следующее объяснение. Аберрации в старых семенах могут индуцироваться мутагеном незадержанного типа, который, как известно, вызывает как хроматидные, так и хромосомные перестройки [10]. Однако мы наблюдали, что такой типичный мутаген с незадержанным эффектом, как 8 этоксигофеин, при действии на проростки *C. capillaris* дает в первом митозе больше хроматидных аберраций, чем хромосомных [11], а в старых семенах преобладали перестройки хромосомного типа. Известно, что стадия g₁ в клетках семян у креписа при их проращивании длится гораздо дольше, чем в проростках [12]. Поэтому, если при намачивании начинает работать мутаген с незадержанным эффектом, то основное его действие будет в g₁ и возникнет больше аберраций хромосомного типа. Как мы показали, этот мутаген, как и 8 этоксигофеин, уже не действует в тетраплоидных клетках и там нет перестроек хромосомного типа [11]. Можно предположить, что он весь расходуется в первом митотическом цикле. Но в тетраплоидных и октоплоидных клетках наблюдали хроматидные перестройки. Для объяснения этого факта мы допустили, что в старом семени могут возникать и мутагены, похожие по типу действия на химические агенты с задержанным эффектом. Как известно, последние индуцируют только хроматидные перестройки и могут длительно сохраняться и действовать в нескольких клеточных поколениях в отличие от мутагенов с незадержанным эффектом [13, 14].

Очевидно, в наших опытах хроматидные перестройки в основном возникали при действии мутагена с задержанным эффектом, так как в трех митотических циклах процент хроматидных перестроек был одинаковым, а перестройки хромосомного типа во втором и третьем митозах отсутствовали. Мы полагаем, что семена, прорастающие рано, находятся под влиянием мутагена с незадержанным действием меньше времени, и поэтому в них несколько меньше перестроек хромосом-

ного типа. Процент хроматидных перестроек в трех фиксациях одинаков, так как мутаген с задержанным эффектом обладает способностью длительное время сохраняться и время отбора фракций может не играть роли.

При изучении перестроек хромосом, возникающих в проростках старых семян *C. capillaris*, в трех митотических циклах было показано, что в первом митотическом цикле возникают перестройки хроматидного и хромосомного типа. Частота перестроек хромосомного типа во всех фиксациях была гораздо выше, чем хроматидных, и максимум их наблюдался в первых фиксациях. В то время как количество хроматидных перестроек не зависело от срока прорастания семян, количество перестроек хромосомного типа было выше в позднепрорастающих семенах.

В тетрапloidных и октопloidных клетках возникали только хроматидные перестройки. Частота хроматидных перестроек в пересчете на диплоидный набор была одинаковой в трех митотических циклах. Это, вероятно, указывает, на то, что естественные мутагены, подобно химическим мутагенам с задержанным эффектом, способны длительное время сохраняться в клетке и вызывать аберрации в ряде клеточных поколений. На основании полученных данных делается предположение, что при старении семян в них возникают мутагены двух типов действия: задержанного и незадержанного. Аберрации хромосомного типа возникают под влиянием мутагена незадержанного типа действия, а аберрации хроматидного типа — под влиянием мутагена с задержанным действием.

Ա. Ա. ՂԱՀՐԱՄԱՆՅԱՆ

ՔՐԱՄԱՍՈՒՅՑԻ ԽՈՏԱՐՈՒՄՆԵՐԻ ՀԱՃԱԽԱՎԱԼԻԹՅՈՒՆԸ. CREPIS CAPILLARIS-Ի ՅԱԺԱԿԱՑՈ ՀՆՈՒԹՅԱՆ ԱԲՐԱՔԱՐԱԿԱՆ ՄԱԿԱՐԱԳՈՒՅՆ

Ամփոփակմ

Ուսումնասիրել ենք կրեպսի հին սերմերի ժիշերում առաջացող քրոմոսմային խաթարումները: Ցույց է տրված, որ առաջին միտոսիկ ցիկլում զայնում են քրոմատիզմային և քրոմոսոմային տիպի խաթարումներ: Քրոմոսմային տիպի խաթարումների հաճախականությունը բոլոր ժամկետներում եղել է ավելի բարձր, քան քրոմոսոմատիզմային խաթարումներինը, նրանց առավելագույնը նկատվել է առաջին ժամկետում:

Քրոմոսմային տիպի խաթարումների բանակն ավելի բարձր է եղել ուշ ժըսդ սերմերում, երկրորդ և երրորդ միտոսիկ ցիկլերում գոյացել են միայն քրոմատիզմային խաթարումներ:

R. T. GHAHRAMANYAN

THE FREQUENCY OF CHROMOSOME ABERRATIONS IN THE SPROUTS OF SEVEN YEARS OLD SEEDS OF CREPIS CAPILLARIS

Summary

Studies were carried out on the chromosome aberrations arising in the sprouts of old seeds of *Crepis Capillaris*. It is shown that in the first

mitotic cycle there take place chromatide and chromosome type aberrations. The frequency of the chromosome type aberrations in all dates has been higher than that of the chromatide ones. The highest of them has been noticed in the first date. The amount of the chromosome type aberrations has been higher in seeds sprouting somewhat later. In the second and third mitotic cycles there took place only chromatide aberrations.

Л И Т Е Р А Т У Р А

1. De Vries H. Die Mutationstheorie Leipzig, Veit, 1901.
2. Навашин М. С. Новые данные по вопросу о самопроизвольных мутациях. «Бiol. журнал», 2, № 2, 111, 1933.
3. Stuhbe H. Samenalter und Genmutabilität bei *Antirrhinum majus* L. nebst einigen Berichtigungen über den Leitpunkt des Matterens während der Entwicklung. Biol. Bul. 55, 209, 1935.
4. Peto F. H. The effect of aging and heat in the chromosomal mutation rates in maize and barley. Canad. J. Res., 9, 261, 1933.
5. Avery, A. C. Blakeslee A. F. Visible mutations from aged seeds. Amer. Naturalist, 70, 36, 1936.
6. Amato F. D. Di alcum aspetti fisiologici e genetici dell'invecchiamento dei semi. Contributo al problema della senescenza e della mutabilità spontanea nei vegetali. Caryologia, 6, 217, 1954.
7. Дубинин Н. П. Об основных факторах естественного мутационного процесса. «Ботан. журнал», 43, 1093, 1958.
8. Дубинин Н. П., Щербаков В. К. Природа естественного мутационного процесса у *Vicia faba* и *Allium fistulosum*. ДАН СССР, т. 159, № 3, 652—655, 1964.
9. Протопопова Е. М., Шевченко В. В., Григорьева Г. А. Влияние возраста семян на характер цитогенетического действия мутагенов с задержанным эффектом. «Генетика», 6, 1, 29—35, 1970.
10. Шевченко В. В. Действие 8 этоксинкофена на хромосомы *Crepis capillaris*. «Генетика», № 4, 136, 1965.
11. Карагамян Р. С. Исследование длительности действия 8 этоксинкофена на хромосомы *Crepis capillaris* в трех последовательных митотических циклах. «Генетика», V, № 12, 30—34, 1969.
12. Протопопова Е. М., Шевченко В. В., Генералова В. М. Начало синтеза ДНК при прорастании семян *Crepis capillaris*. «Генетика», № 6, 19, 1967.
13. Сидоров Б. Н., Соколов Н. Н., Андреев В. В. Мутагенный эффект этиленамина в ряде клеточных поколений. «Генетика», № 1, 112, 1965.
14. Карагамян Р. С. Мутагенный эффект ТиоТЭФ в трех последовательных митотических циклах у *Crepis capillaris*. «Генетика», 6, № 1, 29, 1970.