

0. Eppley R. M. Growth and culture of diatoms. — Bot. Monographs. 1977, v. 13, p. 24.

Рекомендована Карадагским отделением Института биологии южных морей АН УССР Поступила 16 февраля 1981 г.

УДК 581.821:582.663

БОТАНИКА

АТИПИЧНОЕ СТРОЕНИЕ УСТЬЧИГО АППАРАТА СТЕБЛЕЙ НЕКОТОРЫХ ВИДОВ AMARANTHUS L.

А. К. Тимонин, Л. И. Лотова

Описаны разные типы отклонений от типичного — цикло-мезоперигенного — строения устьичного аппарата стеблей у 9 видов *Amaranthus*. Приведены литературные сведения о возможных причинах возникновения атипичных устьичных аппаратов и высказано предположение, что у исследованных видов их появление обусловлено какими-то внутренними факторами.

Наряду с типичными устьичными аппаратами стеблей у 9 видов рода *Amaranthus* [3] мы обнаружили отклонения от нормального их строения, проявляющиеся в числе и расположении побочных клеток, в числе и развитии замыкающих клеток, а также в расположении устьиц. Хотя большинство отклонений от типичного строения, по-видимому, не может быть использовано для целей систематики [5], их изучение позволит расширить наши знания о морфогенетических возможностях формирующегося устьичного аппарата у представителей этого рода. В известных нам литературных источниках очень мало сведений о нетипичных устьичных аппаратах у представителей центросеменных.

Причины отклонений в строении устьичных аппаратов окончательно не установлены. Предполагают, что их появление вызвано поражением растения грибами, химическими веществами или воздействием неблагоприятных условий внешней среды [1]. Согласно другой точке зрения [11], условия внешней среды не оказывают никакого влияния на формирование атипичных устьичных аппаратов. У исследованных нами растений не обнаружены признаки поражения, а условия их существования не были неблагоприятными, поскольку в местах сбора растения произрастали обильно и многие экземпляры были мощно развиты. Это позволяет считать, что отклонения в строении устьичных аппаратов были вызваны какими-то внутренними факторами. Одним из них считают старение органов [5], однако мы наблюдали атипичные устьичные аппараты и у молодых стеблей.

Отклонения от типичного строения затрагивают разные элементы устьичного аппарата, поэтому их можно разделить на следующие группы.

Отклонения в числе и расположении побочных клеток. У *A. albus* и *A. blitoides* иногда возникает не одна околоустичная мезогенная клетка, а несколько (рис. 1, А, Б). У *A. blitoides* мы обнаружили устьичный аппарат с линейно расположенными мезогенными околоустичными клетками (рис. 1, В), такими же, как в атипичных перигенных устьичных аппаратах у *Momordica dioica* Roxb. (Cucurbitaceae) [11]. У *A. blitoides* иногда встречаются устьичные аппараты, в которых одна из побочных клеток разделилась косо-тangentialной перегородкой (рис. 1, Г, Д).

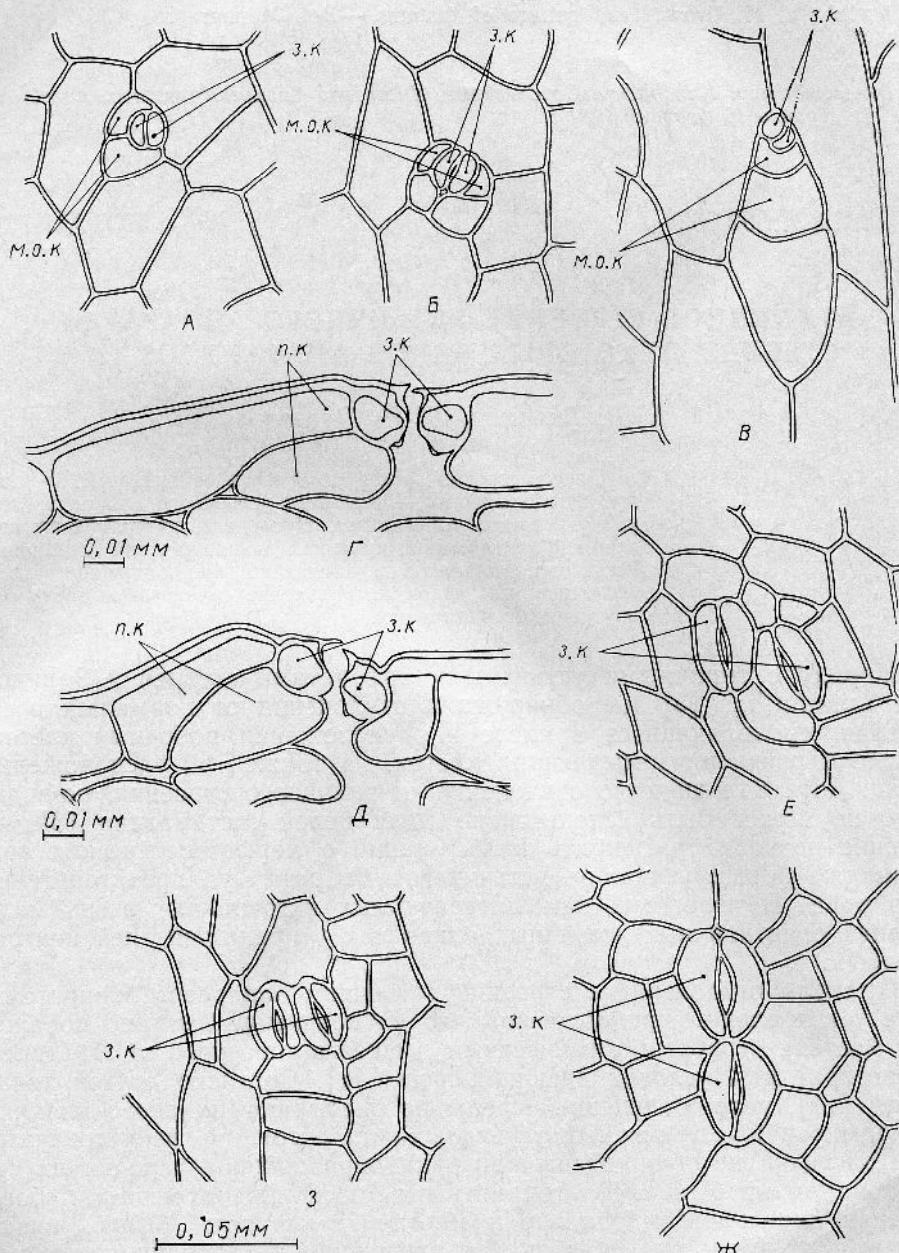


Рис. 1. Устьичные аппараты атипичного строения. А, Б — увеличенное число мезогенных околоустичных клеток; В — линейное расположение мезогенных околоустичных клеток; Г, Д — побочные клетки, разделившиеся косо-тангентальной перегородкой; Е — 3 — различные типы взаимного расположения соприкасающихся устьиц (А — Д — *Amaranthus blitoides*; Е — З — *A. cruentus*):
з. к — замыкающие клетки, м. о. к — мезогенные околоустичные клетки, п. к — побочные клетки

Атипичное расположение устьиц. У всех исследованных видов иногда развиваются парные устьица, длинные оси которых расположены под небольшим углом друг к другу (рис. 1, Е). Иногда устьица соприкасаются полюсами (рис. 1, Ж) или расположены параллельно (рис. 1, З). Возникновение соприкасающихся устьиц объясняют по-разному: образованием их на поздних стадиях развития органа, когда исчезает ингибиторная зона вокруг формирующегося устьица [5], возобновлением образовательной активности эпидермы при возоб-

новлении роста органа [7], отделением меристемоида не от эпидермальной клетки, а от замыкающей клетки зрелого устьица, одновременной деятельностью двух соприкасающихся меристемоидов [10], смещением замыкающих клеток при механической деформации стебля [2]. Последнее объяснение нам представляется наименее вероятным. Так как у всех обнаруженных нами парных устьиц замыкающие клетки находились на одной стадии развития, можно предположить, что они возникли одновременно из двух соприкасавшихся меристемоидов.

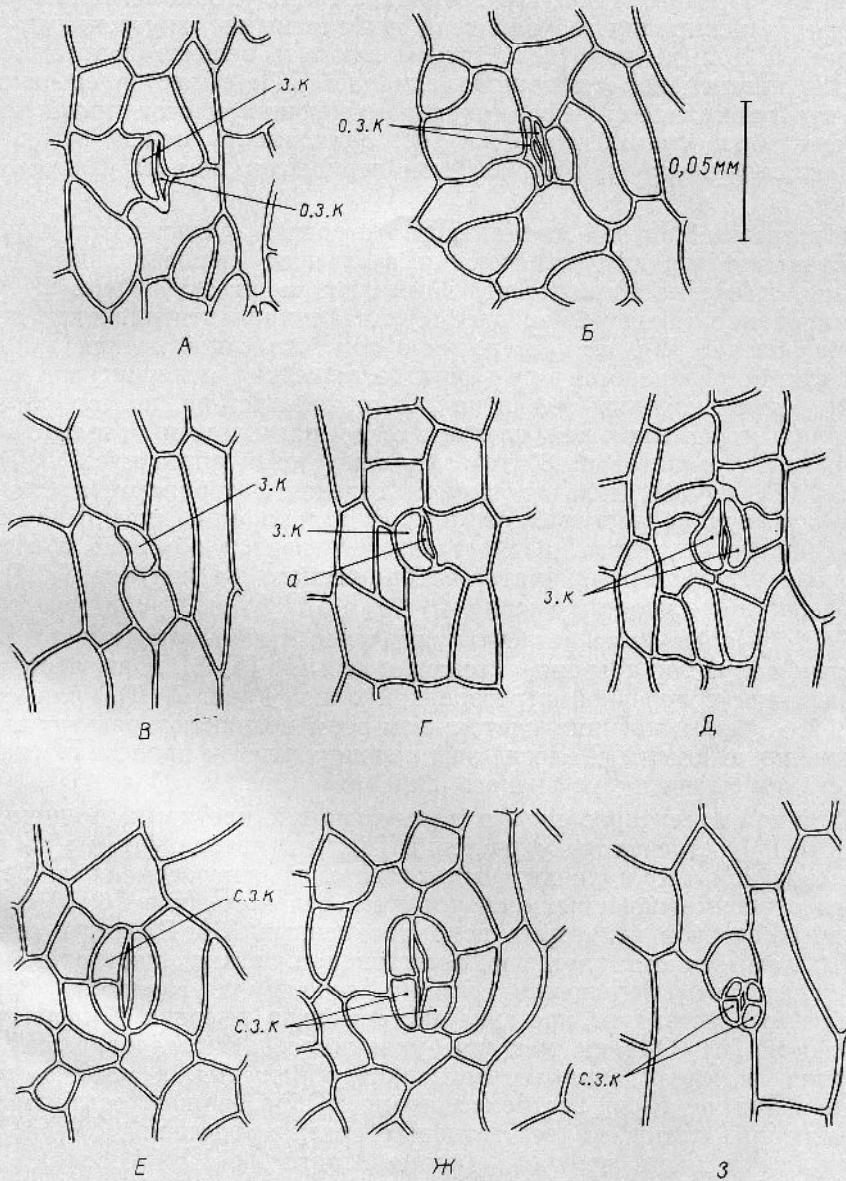


Рис. 2. Устьичные аппараты с атипичными замыкающими клетками. А — устьице с одной отмершей клеткой; Б — устьице с обеими отмершими клетками; В — устьице с одной замыкающей клеткой без апертуры; Г — устьице с одной замыкающей клеткой и апертурой; Д — устьице, одна из замыкающих клеток которого аномально разрослась; Е — устьице с одной септированной замыкающей клеткой; Ж — устьице с обеими септированными замыкающими клетками; З — деление замыкающих клеток на ранней стадии развития устьичного аппарата ($\text{A} - \text{Д} - \text{Amaranthus crenatus}$; $\text{E} - \text{З} - \text{A. blitoides}$):
 α — апертура, з. к. — замыкающие клетки, о. з. к. — отмершие замыкающие клетки, с. з. к. — септированная замыкающая клетка

Устьица с «запечатаной» апертурой. Такие устьица мы обнаружили у всех исследованных видов. Закрывание устьичной щели «пробкой», состоящей из таниноподобных веществ, смол или воска, обусловливает антитранспирационный эффект и предшествует отмиранию замыкающих клеток [4, 5].

Отклонения в строении замыкающих клеток. Устьица с одной (рис. 2, А) или обеими (рис. 2, Б) отмершими и деформированными замыкающими клетками отмечены у всех исследованных видов. Предполагают, что появление таких устьиц связано с уменьшением транспирации, обусловлено неизвестными «внутренними» причинами [5] или вызвано недостатком каких-то веществ в питании растения и интенсивной солнечной радиацией [7]. Имеются сведения о том, что отмирание и деформация замыкающих клеток предшествуют раннему образованию чечевички [8]. Зависимость между отмиранием замыкающих клеток и образованием перидермы нам не удалось установить.

Интересный случай аномального строения устьичного аппарата представляют изредка встречающиеся у всех исследованных видов устьица, имеющие только одну замыкающую клетку (рис. 2, В, Г). Формирование таких устьиц рассматривают как антитранспирационное приспособление [5]. Есть сведения о том, что единственная замыкающая клетка развивается из неразделившейся материнской клетки [5, 8]. Мы не изучали развитие такого типа устьиц, но тот факт, что параллельно замыкающей клетке всегда расположена только одна покровная, а в некоторых случаях между ними образуется анертура (рис. 2, Г), служит доказательством деления материнской клетки. Однако из двух образовавшихся клеток только одна превращается в замыкающую, а другая, разрастаясь, становится обычной покровной. Строение устьичного аппарата, изображенного на рисунке 2, Д, подтверждает наше предположение.

У *A. blitoides* часто встречаются устьица с замыкающими клетками, которые получили название «септированных» [5, 6]. Они образуются при делении поперечной перегородкой одной (рис. 2, Е) или обеих (рис. 2, Ж) замыкающих клеток; при этом возникают равные или неравновеликие клетки. Деление замыкающих клеток происходит на ранней стадии развития устьичного аппарата (рис. 2, З).

Устьица с септированными замыкающими клетками, по-видимому, очень редко встречаются у растений [5], и в литературе мы не встречали сведений о их наличии у представителей центросеменных. Устьица такого строения описаны у спорогониев зеленых мхов [6, 9] и генеративных органов некоторых покрытосеменных [6]. Развитие септированных замыкающих клеток на вегетативных органах цветковых может быть следствием поражения грибами, насекомыми-гальлообразователями или воздействия на растение экстремально высоких температур и влажности [6]. Однако, как уже указывалось, исследованные нами растения не имели видимых признаков поражения, а условия их существования не были экстремальными. Образование септированных замыкающих клеток на вегетативных органах растений, не подвергшихся поражениям, отмечено (кроме *Amaranthus*) у *Allocasia* (Arecaceae) [8] и *Crotalaria* (Papilionaceae) [10].

Таким образом, обнаруженные нами отклонения в структуре устьичного аппарата обусловлены разными модусами его формирования. По-видимому, они представляют собой индивидуальные особенности растений и не имеют систематического значения, поскольку встречаются у далеких друг от друга таксонов [5].

Авторы приносят благодарность Ю. Д. Гусеву и В. Н. Тихомирову за проверку определения исследованных видов и А. В. Чичеву за предоставление материала.

Литература

1. Мирославов Е. А. Структура и функция эпидермиса листа покрытосеменных растений.—Л.: Наука, 1974.
2. Слепян Э. И., Васильев Н. П. О деформации устьичных аппаратов при фасциации стебля и позеленении цветка.—Ботан. журн., 1974, т. 59, № 10, с. 1525.
3. Тимонин А. К., Лотова Л. И. Типичное строение устьичного аппарата стеблей некоторых видов *Amaranthus* L.—Биол. науки, 1982, № 1, с. 69.
4. Fahn A. Some anatomical adaptations of desert plants.—Phytomorphology, 1964, v. 14, № 1, p. 93.
5. Fagoorai P (Kidwai N.) On the occurrence of abnormal stomata in plants.—Current Science (India), 1979, v. 48, № 19, p. 841.
6. Gertz O. Über septierte Stomazellen.—Berichte deutsch. bot. Gesellschaft, 1919, Bd. 37, H. 8, S. 329.
7. Neubauer H. F., Apandi A. Über Unregelmässigkeiten in der Entwicklung und über Missbildungen des Spaltöffnungsapparates.—Protoplasma, 1959, Bd. 50, H. 2, S. 290.
8. Pant D. D., Kidwai P. F. Structure of leaves and stomatal ontogeny in some Pandanales and Spathiphyllaceae.—Senckenbergiana Biologica, 1966, Bd. 47, № 4, S. 309.
9. Porsch O. Der Spaltöffnungsapparat im Lichte der Phylogenie. Ein Beitrag zur phylogenetischen Pflanzenhistologie.—Jena, 1905.
10. Shah G. L., Parabia M. H., Purnimadevi T. Observations on the number, morphology and ontogeny of cotyledonary stomata of *Crotalaria juncea* L. grown in different environmental conditions.—Flora, 1974, Bd. 163, H. 5, S. 443.
11. Thanki Y. J., Kothari I. L. Structure and development of endocarpic stomata in the fruit of *Momordica dioica*.—Flora, 1980, Bd. 169, H. 4, S. 351.

Рекомендована кафедрой высших растений Московского государственного университета им. М. В. Ломоносова. Поступила 31 марта 1981 г.

УДК 57.086+616.006-076.4

ФИЗИОЛОГИЯ РАСТЕНИЙ

ТОПОГРАФИЯ ПОВЕРХНОСТИ НОРМАЛЬНЫХ И ОПУХОЛЕВЫХ КЛЕТОК *NICOTIANA TABACUM*, КУЛЬТИВИРУЕМЫХ IN VITRO

З. Ю. Ткачук, А. В. Козлов, А. И. Потопальский, В. В. Сарнацкая,
Л. В. Желтоножская, Ф. Л. Калинин, С. И. Чумак

Методом растровой электронной микроскопии изучали топографию поверхности нормальных и опухолевых клеток *Nicotiana tabacum*. Показано, что между этими типами клеток имеются характерные различия. При трансформации происходит усложнение структуры поверхности, вызванное физиологическими особенностями опухолевого роста растений.

Опухолевая трансформация сопровождается нарушением обмена веществ и изменением топографии поверхности клетки, что приводит к ряду новых биологических свойств [1]. Методом растровой электронной микроскопии выявлены отличительные черты поверхности раковых и нормальных клеток животных и человека [3]. Между тем данных об аналогичных исследованиях растительных клеток в литературе нет.

Нами была изучена топография поверхности суспензионных клеток *Nicotiana tabacum* сорта Самсун с опухолевым и нормальным типом роста. Такие исследования, по нашему мнению, могут дополнить картину направленности опухолевого роста клеток и тканей животных и растений, описанную на основе изучения физиологического-биохимических особенностей неопластического роста [2, 4, 5].

Суспензионную культуру клеток получали из пассированной с 1972 г. каллусной ткани табака. Опухолевую ткань вводили в культуру из корончатого галла, вызванного на раненом стебле табака инокулированием вирулентного штамма *Agrobacteri-*