

Ю. С. Балашов

**СТРОЕНИЕ ПОКРОВОВ АРГАСОВЫХ КЛЕЩЕЙ (PARASITIFORMES,
ARGASIDAE)**

[J. S. BALASHOV. ON THE STRUCTURE OF INTEGUMENTS OF ARGASID TICKS
(PARASITIFORMES, ARGASIDAE)]

Значительная устойчивость к действию многих инсектицидов, способность к длительному выживанию при очень низкой относительной влажности и сильное увеличение объема тела во время кровососания — все эти особенности требуют детального изучения строения и функций покровов клещей сем. *Argasidae*.

Изучению строения кутикулы членистоногих, в основном насекомых, посвящено значительное число исследований, выполненных с применением современных морфологических и физиологических методов (Richards, 1951; Dennell, 1958). Установлено, что она состоит из двух основных слоев — наружной эпикутикулы и внутренней прокутикулы. Толщина первого слоя обычно не превышает 1 μ . Он состоит из нескольких химически отличных слоев, часто не дифференцируемых обычными гистологическими методами. В целом для него характерно отсутствие хитина и нерастворимость в щелочах и неорганических кислотах. Несмотря на незначительную толщину, он играет основную роль в обеспечении водонепроницаемости покровов.

Прокутикула, иногда достигающая в толщину несколько десятков микрон, в зависимости от степени затвердевания и химического состава дифференцируется на 3 слоя: экзокутикулу, мезокутикулу и эндокутикулу. По характеру развития описанных слоев различают три основные типа кутикулы (Blower, 1951; Richards, 1951; Sewell, 1955): твердую, полностью склеротизованную; гибкую и растяжимую; сочленовые мембранны.

Покровы изученных *Acarina* в основных чертах сходны с остальными членистоногими (Hughes, 1959). Затруднения связаны лишь с гомологизацией отдельных слоев у разных видов ввиду отсутствия единой терминологии. Данные о строении покровов аргазид очень скучны и ограничиваются в основном описанием их внешней морфологии (Павловский и Лотоцкий, 1948; Поспелова-Штром, 1953). Очень краткое гистологическое описание покровов *Argas persicus* Oken приводится Робинсоном и Дэвидсоном (Robinson and Davidson, 1913), но оно не касается подразделения на слои и их состава. Довольно детально изучено лишь строение эпикутикулы *Ornithodoros toubata* Murr., состоящей из 4 слоев: кутикулинового, полифенолового, воскового и цементного (Less, 1947).

В настоящей работе приводятся результаты гистологического и гистохимического изучения кутикулы аргасовых клещей в связи с ее физиологическими функциями.

МАТЕРИАЛ И МЕТОДИКА

Нами исследовано строение покровов трех видов: *Ornithodoros papillipes* Bir., *Alveonasis lahorensis* Neum. и *Argas persicus* Oken на всех фазах жизненного цикла. Изучение проводилось по срезам и на целых клещах в отраженном свете с помощью опакиллюминатора. Для фиксации использовались смеси Карнуа, Буэна, Ценкера и нейтральный 10%-й формалин. Клещи заливались через метилбензоат — целлоидин-парафин или чистый целлоидин. Для гистохимических целей часть срезов из-

готавливалась на замораживающем микротоме. Срезы окрашивались азокармином по Гейденгайну, по Милллоту и железным гематоксилином с подкраской эозином или световым зеленым. Было проведено гистохимическое выявление хитина, белков, липоидов, ароматических веществ и нуклеиновых кислот по описанным ранее методикам (Балашов, 1960). Тонкое строение отдельных слоев кутикулы и расположение поровых канальцев изучались методами фазового контраста и в поляризованном свете.

СТРУКТУРА ПОВЕРХНОСТИ

Вследствие различной степени склеротизации у аргасовых клещей, как и у других членистоногих, развиты три типа кутикулы. Большая часть тела покрыта у них гибкой и растяжимой кутикулой, из твердой построены конечности, гнатосома иrudименты склеритов. Твердые и эластичные участки для обеспечения взаимной подвижности соединяются сочленовыми мембранными.

Гибкая и растяжимая кутикула идиосомы в зависимости от видовой принадлежности окрашена в серый, коричневатый или желтоватый цвет, а поверхность ее покрыта многочисленными бугорками, складками и дисками для прикрепления мышц. В отраженном свете при средних увеличениях (100—300) четко выявляются три типа поверхностной структуры.

Бугорчатый покров развит в родах *Ornithodoros* и *Argas* (Поспелова-Штром, 1953) (рис. 1, 1, 3). Поверхность кутикулы образована многочисленными бугорками неправильной звездчатой, многоугольной или почти овальной формы. Они шире у основания и сужаются к уплощенной вершине. Боковые ребра бугорков переходят в складки, имеющие сверху вид сильно изломанных линий. У голодных особей бугорки сближены, а изломы складок увеличиваются, так что общая поверхность тела уменьшается. У насосавшихся клещей складки растянуты, а вершины бугорков уплощены. Высота бугорков у голодных самок *O. papillipes* достигает 25—40, у *A. persicus* 25—35 μ , а у насосавшихся соответственно 15—25 и 20—30 μ (рис. 1, 2, 4).

Вершины многих бугорков несут щетинки, основание которых окружено более твердым кольцом кутикулы, сочленяющимся с хетой тонкой мембранией. Лишенные щетинок вершины испещрены многочисленными мельчайшими ямочками (диаметр не более 0.5 μ) и складочками, создающими шероховатость поверхности. У *A. persicus* ряды бугорков, идущие вдоль ранта, сильно увеличены в размерах и несут толстые конусовидные хеты, погруженные в чашевидное углубление.

Местами на поверхности идиосомы расположены более гладкие участки неправильно многоугольной или овальной формы, соответствующие местам прикрепления мышц. Особенно сильно они развиты у *A. persicus*, достигая 200—250 μ в диаметре. Снаружи они окружены приподнятым валиком кутикулы и располагаются довольно правильно правильными рядами (рис. 1, 2). У *O. papillipes* мышечные диски развиты слабее (диаметр до 50—100 μ), не столь резко отграничены от окружающей кутикулы, а поверхность их разбита на многочисленные многоугольные площадки, придающие им мозаичный вид (рис. 1, 4). У некоторых видов рода *Ornithodoros* (*coniceps* Can., *capensis* Neum.) диски по своим размерам и структуре напоминают таковые в роде *Argas*.

У *A. lahorensis*, обладающего ямчато-гребенчатым покровом, от ямок и углублений расходятся преимущественно радиально сильно изгибающиеся складки, называемые гребешками (рис. 1, 5).

Высота их увеличивается с каждой нимфальной линькой и достигает у самок 30—50 μ . Диски для прикрепления мышц имеют мозаичную поверхность и лежат на дне углублений. На дне части ямок находятся хеты. При кровососании происходит расправление складок-гребней и поверхность тела становится более гладкой. У голодных особей гребни сильно сближены и придают кутикуле морщинистую структуру (рис. 1, 6).

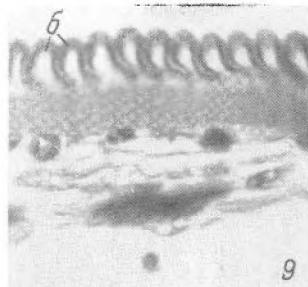
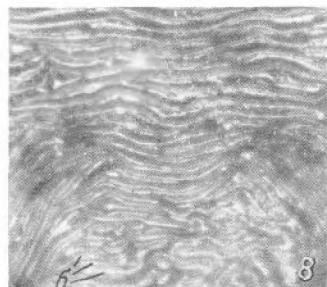
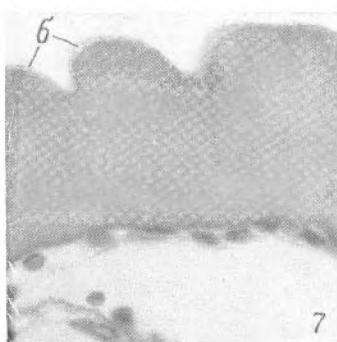
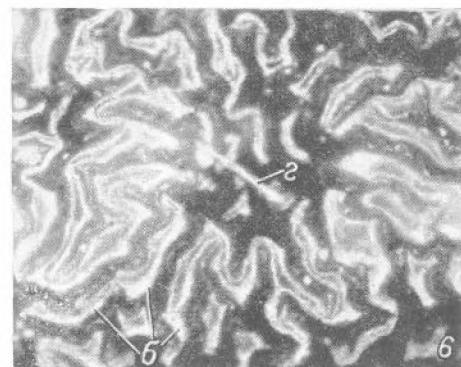
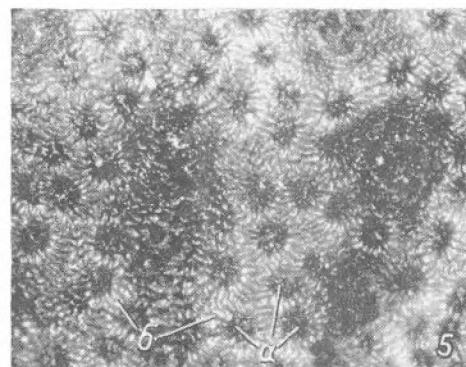
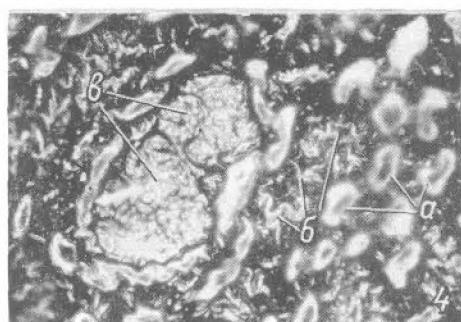
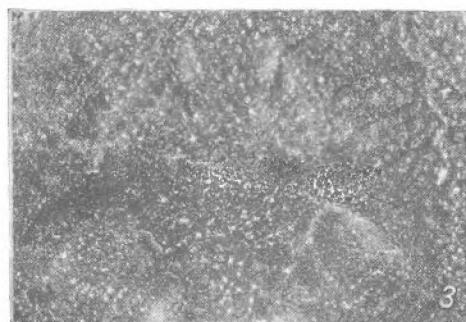
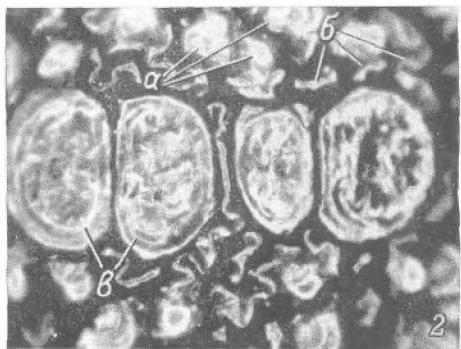
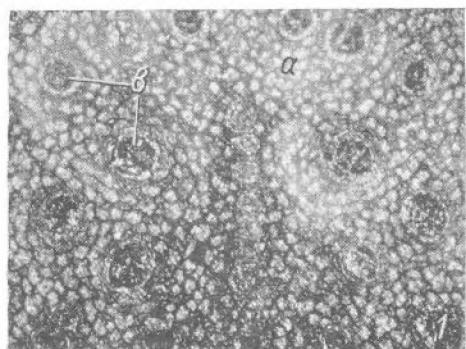


Рис. 1. Строение дорзальной поверхности идиосомы самок *Argas persicus* Oken (1, 2) и *Ornithodoros papillipes* Bir. (3, 4); самок (5, 6) и личинок (8) *Al. lahorensis* Neum.; поперечные срезы через те же участки покровов самки (7) и личинки (9) *Al. lahorensis* Neum. Микрофотографии в падающем свете: 1, 3 и 5 — $\times 20$; 2, 4 и 6 — $\times 110$; 8 — $\times 250$; 7 — $\times 600$ и 9 — $\times 1350$.

а — бугорки; *б* — складки; *в* — мышечные диски; *г* — щетинки.

Кроме нескольких типов щетинок, на поверхности покровов, главным образом у оснований бугорков или в ямках, открываются окруженные кольцевыми валиками отверстия дермальных желез.

У личинок всех изученных видов поверхность идиосомы, за исключениемrudимента спинного щитка, собрана в правильные ряды параллельных друг другу складок. У *O. papillipes* их высота достигает 3, у *A. lahorensis* 5—6.5 и у *A. persicus* 5—6 μ . Они идут преимущественно перпендикулярно к продольной оси тела, но делают многочисленные изгибы, увеличивающие возможность их растяжения. Расстояние между соседними складками составляет 2—4 μ (рис. 1, 8).

У разных видов наблюдается широкая вариация в расположении и сочетании описанных структурных элементов, в ряде случаев используемых как систематические признаки (Поспелова-Штром, 1953; Филиппова, 1963).

На срезах покровы нимф и половозрелых особей выглядят значительно однороднее. Их наружная поверхность зубчато-гребнистая (рис. 3—5). Зубцы и гребни отвечают бугоркам и складкам, а углубления — впадинам между ними. У насосавшихся особей зубцы и гребни поникаются, а межстами даже сглаживаются.

ЭПИКУТИКУЛА

На обычных парафиновых срезах эпикутikuла выглядит двуслойной (рис. 3, 1). Внутренний слой толщиной в 2—3 μ обладает собственной янтарно-желтой окраской. Он окрашивается железным гематоксилином и азокармином, а при окраске по Миллоту остается бесцветным. Он очень сходен с кутикулиновым слоем у иксодовых клещей и, вероятно, гомологичен последнему.

Снаружи от кутикулинового располагается очень тонкий (меньше 0.5 μ) слой, часто отслаивающийся от остальной кутикулы и очень слабо окрашивающийся световым зеленым или эозином. При больших увеличениях (1500—2000) в нем можно различить довольно правильное чередование утолщенных и нормальных участков. По своему положению этот слой, по-видимому, соответствует цементному.

При приготовлении срезов на замораживающем микротоме сохраняется восково-липоидный слой, расположенный между кутикулиновым и цементным и интенсивно чернящийся черным суданом. Морфологически самостоятельный слой, гомологичный полифеноловому (Lees, 1947), нам обнаружить не удалось.

Восково-липоидный слой эпикутikuлы наземных членистоногих играет основную роль в обеспечении водонепроницаемости покровов и обладает упорядоченной молекулярной ориентацией, усиливающей его гидрофобность. При подъеме температуры кутикулы выше определенного значения («критическая температура») межмолекулярная структура нарушается и проницаемость для воды резко увеличивается (Beament, 1961).

При изучении потери воды самцами *O. papillipes* при 0 % относительной влажности мы также обнаружили подобную «критическую точку» при 50° (рис. 2). Во всех опытах по изучению проницаемости покровов *O. papillipes* клещи убивались парами аммиака, не нарушающего целостность восково-липоидного слоя. Дыхальца закрывались вакуумной за-

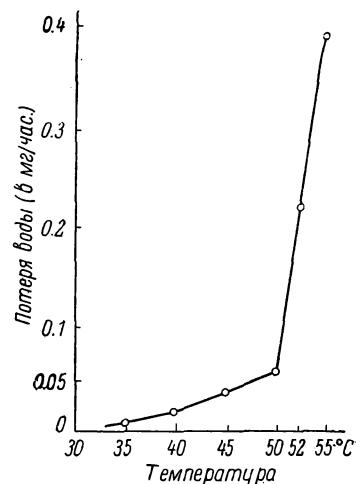


Рис. 2. Потеря воды самцами *O. papillipes* Bir., убитыми парами аммиака, при разных температурах. Средний вес 15 клещей для каждой точки.

мазкой, так что испарение происходило только через наружные покровы.

Обработка насекомых растворителями липоидов или абразивами, нарушающими целостность эпидермулы, также резко усиливает потерю воды путем испарения, причем наличие поверхностного защитного цементного слоя несколько ослабляет действие этих факторов (Lees, 1947).

Из результатов наших опытов (табл. 1) видно, что у *O. papillipes* обработка парами хлороформа увеличивает скорость испарения лишь в 2 раза по сравнению с контролем. Экстракция в холодном хлороформе повышала потерю воды в 7 раз, а в горячем — в 45 раз. Относительно небольшое увеличение проницаемости при воздействии паров хлороформа свидетельствует о наличии цементного слоя. При экстракции хлороформом

Таблица 1

Потери в весе за 24 часа самцами *O. papillipes* Bir. при 0 % относительной влажности и 26° (средние для 25 клещей в каждом опыте)

Метод обработки	Средний вес клещей (в мг)		Потери в весе в % к исходному
	исходный	в конце опыта	
контроль	10.50	10.40	0.95
Пребывание 1 час в парах хлороформа при 20°	9.88	9.72	1.62
Пребывание 1 час в хлороформе при 20°	9.56	8.90	6.90
Пребывание 15 минут в хлороформе при 50°	7.06	3.90	44.76
Обтирание покровов алюминиевым порошком	10.06	8.10	19.50

или воздействии алюминиевого порошка цементный слой уже не может предотвратить разрушения восково-липоидного слоя и скорость испарения катастрофически возрастает.

Приведенные данные свидетельствуют о том, что структурные и функциональные свойства эпидермулы орнитодорин сходны с таковыми других членистоногих.

ПРОКУТИКУЛА

Строение прокутикулы одинаково при бугорчатом и гребенчатом типах покровов. В растяжимой идиосоме это гомогенный слой, достигающий у взрослых особей 15—30 μ толщины, с отсутствием горизонтальной слоистости. Лишь на границе с гиподермой сохраняется очень тонкая зона (табл. 2), сохраняющая пластинчатое строение. На неокрашенных препаратах в фазовом контрасте в прокутикуле видны тончайшие поровые канальцы, неразличимые лишь в самом внутреннем слое и заканчивающиеся в кутикулиновом. При окраске азокармином она приобретает красный цвет и лишь на границе с гиподермой сохраняется узкая синяя зона толщиной в 1—3 μ . Лучше всего она развита у *A. l. lahorensis*, тогда как у полновозрелых *O. papillipes* часто вообще неразличима (рис. 3, 5). У нимф младших стадий она выражена лучше, чем у старших. При окраске по Миллту она становится зеленоватой, а железный гематоксилин ее почти не окрашивает. По особенностям окраски и наличию горизонтальной слоистости она несомненно является эндокутикулой.

Основная толща прокутикулы сходна с мезокутикулой иксодовых клещей. Однако она значительно тверже и обеспечивает более надежную механическую защиту тела. При постепенном оттягивании азокармина

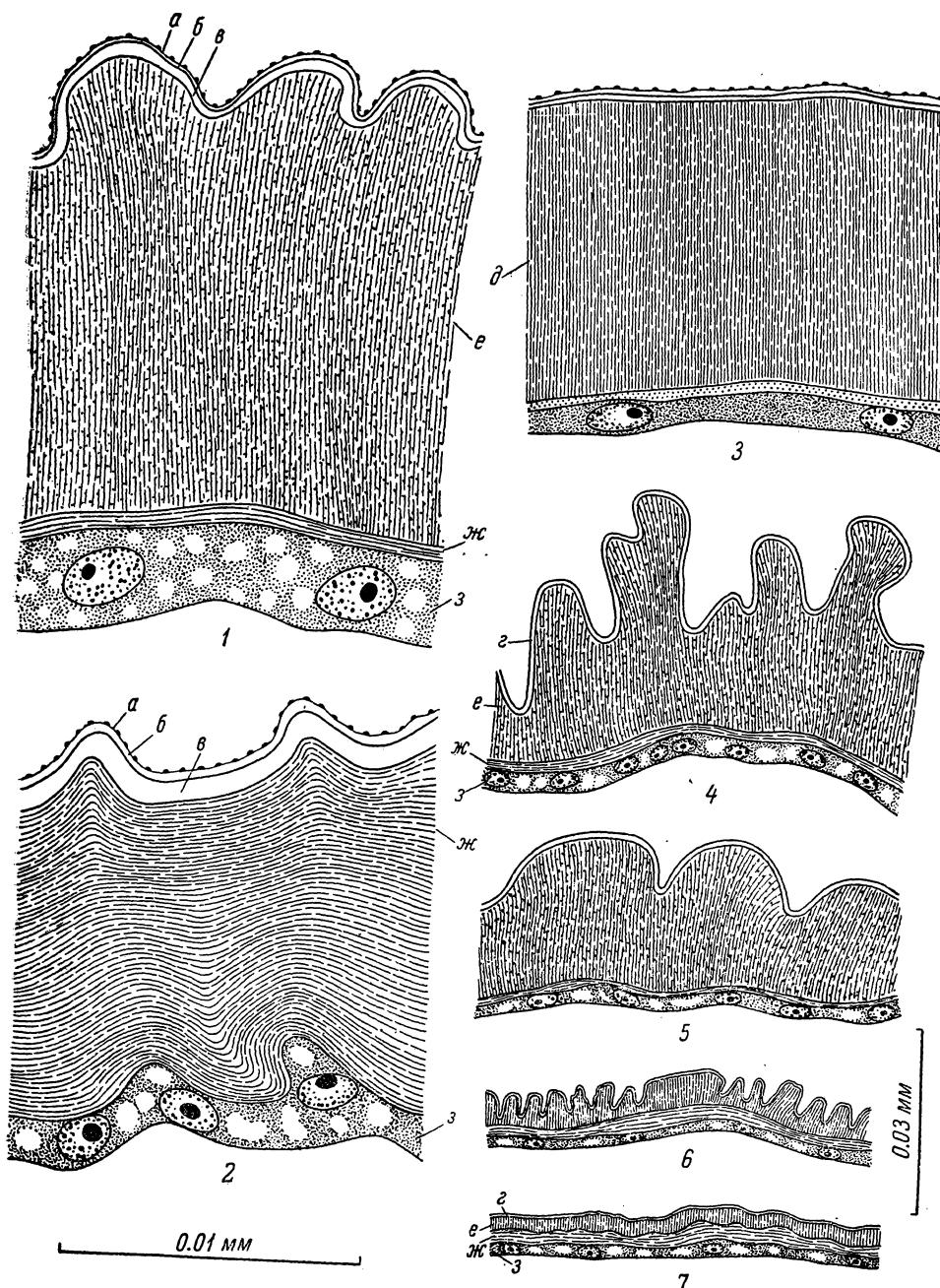


Рис. 3. Строение покровов *O. papillipes* Виг.

1 — растяжимый участок идиосомы; 2 — сочленовая мембрана и 3 — твердая кутикула конечности самки; 4 — растяжимая кутикула голодной нимфы I; 5 — растягливаемая кутикула насосавшейся нимфы I; 6 — то же у голодной и 7 — насосавшейся личинки. а — цементный; б — восково-липоидный и в — кутикулиновый слои эпикутикиулы (г); д — экзокутикула; е — мезокутикула и ж — гиподерма.

Таблица 2

Толщина и растяжимость кутикулы идиосомы аргасовых клещей (среднее 100 промеров для каждой точки, толщина в μ)

	Вид	Состояние	Общая толщина кутикулы без складок	Эндокутикула	Мезокутикула	Эндокутикула	Высота складок	Гиподерма
Самки	<i>Ornithodoros papillipes</i> Bir.	Голодные	28	2	27	1	36	3;
		Насосавшиеся	23	2	22	1	17	3;
	<i>Alveonasus lahorensis</i> Neum.	Голодные	38	3	35	3	44	5;
		Насосавшиеся	36	3	33	3	23	5
	<i>Argas persicus</i> Oken.	Голодные	19	2	17	2	32	4
		Насосавшиеся	18	2	16	2	19	4
Личинки	<i>O. papillipes</i> Bir.	Голодные	5.5	0.5	2.0	3.0	3.0	2.0
		Насосавшиеся	4.5	0.5	2.0	2.0	0.5	2.0
	<i>Al. lahorensis</i> Neum.	Голодные	5.5	0.5	2.0	3.0	6.0	2.5
		В середине кровососания	12.5	0.5	4.0	8.0	3.0	12.0
		Насосавшиеся	8.0	0.5	4.0	4.5	1.0	5.0
	<i>A. persicus</i> Oken.	Голодные	5.0	0.5	3.0	1.5	5.0	3.0
		В середине кровососания	12.5	0.5	4.0	8.0	3.0	19.0
		Насосавшиеся	8.5	0.5	6.0	2.0	1.0	5.0

или железного гематоксилина узкая наружная зона в несколько микрон сохраняет более интенсивную окраску, так же как и слой на границе с эндокутикулой. Возможно, эта особенность связана количественными различиями в градиенте концентрации импрегнирующих компонентов. В отличие от насекомых, после непродолжительной обработки диафанолом мезокутикула сохраняет способность краситься в красный цвет азокармином, а после длительной — вообще перестает краситься. Кутикулиновый слой эпикутикулы по-прежнему сохраняет красный цвет.

На границе между кутикулой и гиподермой лежит очень тонкий слой ($0.2-0.4 \mu$), сходный по структуре с базальной мембраной. Он дает интенсивную положительную реакцию на углеводы, слабую на белки и отрицательную на хитин (табл. 3). При окраске по Миллоту он становится зеленым, а азокармином по Генденгайну — синим. Вероятно, он гомологичен субкутикуле насекомых.

Кутикулу пронизывают протоки дермальных желез и каналы сенсилл, выстланные изнутри продолжением кутикулинового слоя эпикутикулы (рис. 4, 3). У *A. persicus* в ней, кроме того, резко выделяются склеротизованные участки мышечных дисков (рис. 4, 1).

Гиподерма состоит из уплощенных клеток с неясными границами высотой в $3-5 \mu$. Ядра слабо овальные, размером $3 \times 5 \mu$ и содержат небольшие рибонуклеиновые нуклеолы. Митотические деления, за исключением периода линьки, не наблюдаются. Цитоплазма свободна от включений и лишь слабо базофильна. Около протоков располагаются парные более крупные клетки дермальных желез (рис. 4, 3) с почти сферическими ядрами диаметром $5-6 \mu$. Внутри отдельных клеток иногда удается рассмотреть следы спавшейся полости. У закончивших линьку особей дермальные железы находятся в покоящемся состоянии.

Твердая кутикула развита лишь в конечностях, гнатосоме, перитреме,rudименте спинного щитка личинок (*A. persicus*, *Al. lahorensis*) и дисках для прикрепления мышц (*A. persicus*).

В конечностях и гнатосоме эндокутикула и мезокутикула отсутствуют, и они состоят из одной экзокутикулы янтарно-желтого цвета, пронизанной поровыми каналцами. Она почти не окрашивается железным гема-

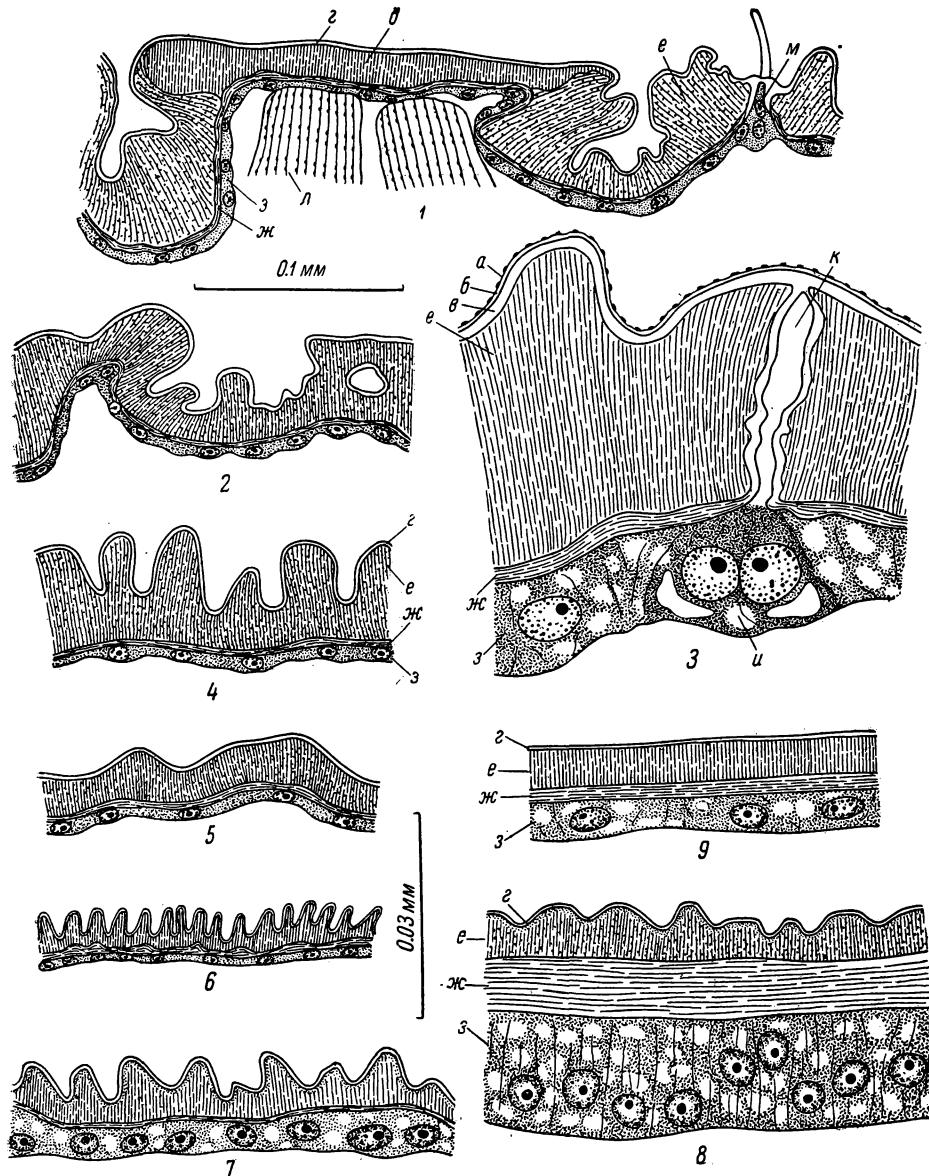


Таблица 3

Гистохимические реакции растяжимой и твердой кутикулы аргасовых клещей

Слои кутикулы	Растворимость в концентрированной HNO_3		Хитозановая проба	Белки	Ароматические вещества		Липиды	Сера	Полисахариды
	Растворимость в KOH	Биуретовая реакция			бромфенол-гексантоцинновая система	агрегативная реакция			
Эпикутикула	Восково-липидный . . .	—	—	—	—	—	—	+++	—
	Кутикулиновый . . .	—	—	+	±	+++	+++	—	—
Прокутикула	Экзокутикула	+++	—	+++	+	+++	++	—	++
	Мезокутикула	+++	—	+++	+	+++	—	—	—
Субкутикула	Эндокутикула	+++	—	+++	+	—	—	—	—
	+++	+	—	+	—	—	—	+++

П р и м е ч а н и е. + слабая реакция; ++ средняя; +++ интенсивная положительная; — отрицательная реакция; ± результат неопределенный.

толщины, экзокутикула неоднородна и состоит из наружной и внутренней зон, различающихся по интенсивности окрашивания азокармином. Под ними располагается эндокутикула в 1.5—2 μ (рис. 5, 4). В дисках *A. persicus* также сохраняется тонкий слой эндокутикулы (рис. 4, 1).

Сочлененные мембранны развиты в подвижных суставах ног и гнатосомы. Они не подвергаются склеротизации и состоят из относительно толстой (3—4 μ) эпикутикулы со слегка зубчатой поверхностью и однородной эндокутикулы (20—30 μ). В последней очень четко выступает пластинчатая структура. Отдельные слои связаны между собой слабо, так что иногда при фиксации происходит их расслоение (рис. 3, 2).

РАСТЯЖЕНИЕ И РОСТ КУТИКУЛЫ ЛИЧИНОК

Эпикутикула личинок, как и у иксодовых клещей, собрана в складки, придающие ей гофрированную структуру. Под ней лежит тонкая мезокутикула, интенсивно окрашивающаяся азокармином, кислым фуксином и железным гематоксилином. Она, повторяя форму эпикутикулы, входит в состав поверхностных складок. Под мезокутикулой располагается относительно толстая эндокутикула обычного пластинчатого строения. Она хорошо окрашивается анилиновым синим, световым зеленым и эозином. У быстро питающихся видов (*O. papillipes*) при кровососании складки расправляются, а эндокутикула растягивается, так что объем тела заметно увеличивается (рис. 3, 6, 7).

У личинок *A. persicus* и *O. lahorensis* питание продолжается несколько суток и сопровождается ростом кутикулы (рис. 4, 6—9; 5, 5—7). Процессы роста идут параллельно с растяжением, причем большую часть периода питания первые интенсивнее вторых. В середине периода питания общая толщина кутикулы больше, чем у голодных, в 2 раза (табл. 2). За 12—24 часа перед отпадением растяжение происходит быстрее синтеза новых слоев. Толщина покровов начинает уменьшаться и одновременно заканчивается расправление складок.

Рост кутикулы связан с подъемом секреторной активности гиподермальных клеток. Высота их увеличивается с 3 до 19 μ у *A. persicus* и с 2.5 до 12 μ у *A. l. lahorensis*. Уплощение их происходит лишь в самом конце кровососания. Диаметр ядер увеличивается в 2—2.5 раза, а диаметр рибо-

нуклеинового ядрышка еще больше. На высокую секреторную активность указывает также повышение содержания рибонуклеиновой кислоты в цитоплазме. У голодных личинок она лишь слегка базофильна, а во время питания начинает интенсивно окрашиваться пиронином. На контрольных

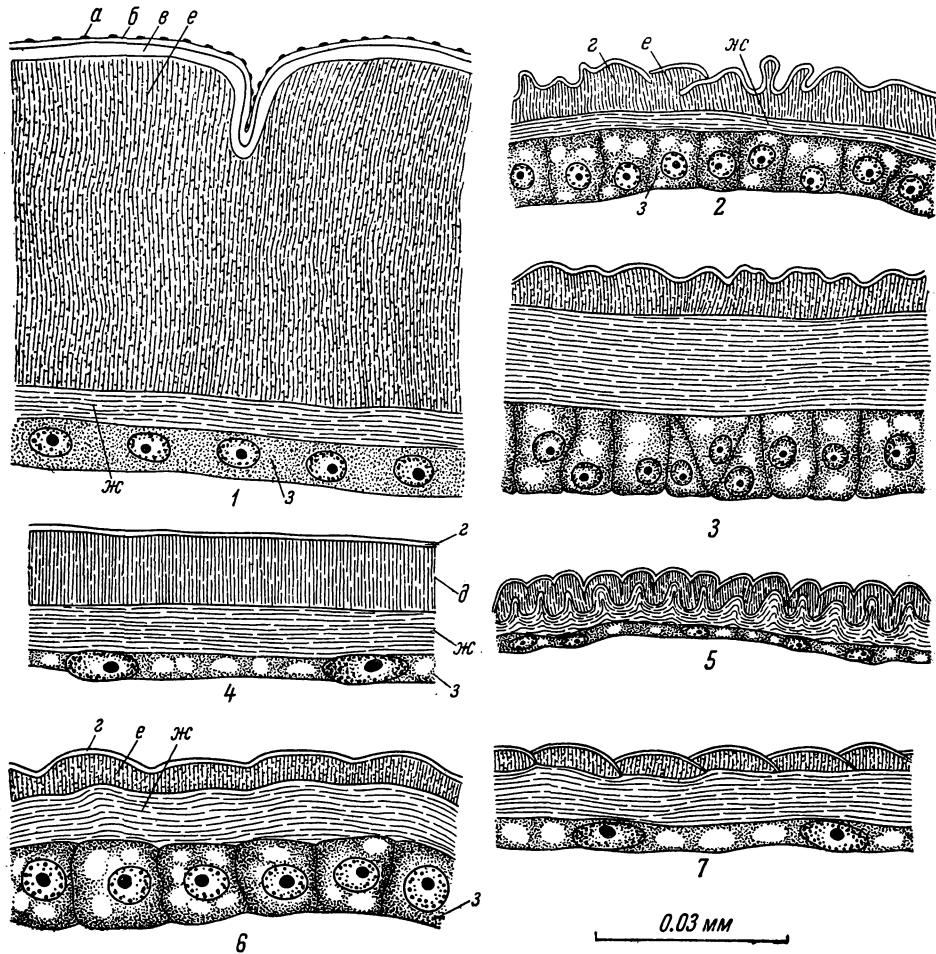


Рис. 5. Строение покровов *Al. lahorensis* Neum.

1 — растяжимый участок идиосомы самки; 2 — голодная и 3 — насосавшаяся нимфа I; 4 — спинной щиток; 5 — растяжимая кутикула голодной личинки; 6 — растяжимая кутикула частично насосавшейся личинки; 7 — растяжимая кутикула полностью насосавшейся личинки. *a* — цементный, *b* — восково-липоидный и *e* — кутикулиновый слой эпикутикиулы (*z*); *d* — экзокутикиула; *e* — мезокутикиула; *ж* — эндокутикиула; *з* — гиподерма.

резах, обработанных рибонуклеазой, окраска отсутствует. В начале кровососания наблюдается волна митотических делений гиподермальных клеток, и в них часто видны различные стадии митозов.

Рост идет путем отложения новых слоев эндокутикиулы на границе с гиподермой. На границе же с мезокутикиулой эндокутикиула, наоборот, превращается в последнюю. Этот процесс хорошо виден благодаря постепенному изменению синей окраски эндокутикиулы в красную мезокутикиулу на препаратах, окрашенных азокармином. Толщина эпикутикиулы остается постоянной.

У нимф *Al. lahorensis* кровососание также продолжается несколько суток и связано с ростом кутикулы. Этот процесс в основном сведен с линочным, хотя поверхность покровов уже гребенчатого типа (рис. 5, 2, 3).

Однако в связи с линьками на теле хозяина и очень короткими промежутками между ними у гиподермальных клеток отсутствуют периоды покоя и они постоянно обнаруживают признаки секреторной активности.

ГИСТОХИМИЧЕСКИЕ ОСОБЕННОСТИ

Гистохимическое изучение покровов аргазид показало, что, как и у других членистоногих, одним из основных различий между эпидермой и прокутикулой является отсутствие в первой хитина. В прокутикуле он легко выявляется хитозановой реакцией. Окраска срезов раствором иода в хлористом цинке после обработки диафенолом или общая реакция на полисахариды не дают положительного результата (табл. 3). Лишь в отдельных случаях слабое окрашивание наблюдается в эпидермике конечностей и гнатосомы. Вероятно, у аргасовых клещей, как и у иксодовых (Балашов, 1960), молекулы хитина очень прочно связаны в гликопротеиновом комплексе и не выявляются без полного разрушения последнего.

Присутствие белков в прокутикуле легко выявляется окраской бромфеноловым синим и биуретовой реакцией. Особенно четкие результаты дает первый метод. Интенсивность окраски максимальна в мезокутикуле. При этом в бугорках и гребнях часто развивается не обычное синее, а яркое фиолетовое окрашивание, связанное с метахромазией. Эндокутикула красится только в синий цвет и значительно слабее, а эпидермике практически не окрашивается, приобретая лишь очень слабый синеватый оттенок. Эпидермике всегда дает отрицательный результат. Отрицательная реакция в склеротизованных участках и эпидермике связана не с отсутствием в них белков, а с блокированием их реактивных групп в сложных комплексах вследствие процессов дубления.

Значительный интерес представляет распределение в кутикуле веществ, содержащих ароматические группы. Очень интенсивную окраску приобретают при миллиновой и ксантопротеиновой реакциях кутикулиновый слой, эпидермике и наружная мезокутикула. От эпидермике к гиподерме окраска мезокутикулы убывает, вероятно, отражая градиент концентрации. Эндокутикула дает отрицательный результат.

Аргентаффиновая реакция дает результаты, сходные с двумя предыдущими. Аммиачный раствор серебра особенно интенсивно восстанавливается до металлического в кутикулиновом слое и значительно слабее в эпидермике и наружной мезокутикуле. Во внутренней зоне мезокутикулы и эндокутикулы, за исключением протоков дермальных желез и хет, покрепнения не наблюдается.

В связи с анализом распределения ароматических веществ, встает вопрос о существовании особого полифенолового слоя эпидермике, описанного Лисом (Lees, 1947) у *O. tenuis* Murr. и *Ixodes ricinus* L. На наших препаратах ароматические вещества и полифенолы выявлялись во всем кутикулиновом слое, а не только на границе его с восково-липоидным. Вероятно, повышенная концентрация этих веществ на поверхности кутикулинового слоя отражает лишь определенную стадию формирования эпидермике или даже может быть артефактом, так как Лис в основном работал с плоскостными препаратами, а не со срезами. Между тем, аргентаффиновая реакция малостабильна и металлическое серебро может легче выпадать в осадок на поверхности раздела, чем в глубине слоя. В связи с этим мы считаем, что самостоятельный полифеноловый слой вряд ли является постоянным компонентом эпидермике клещей.

На срезах, изготовленных на замораживающем микротоме после формалиновой фиксации, липоиды окрашиваются суданом черным лишь в среднем слое эпидермике. Судя по их высокой критической точке, они несомненно обладают высокой температурой плавления. В прокутикуле липоиды выявляются лишь после обработки диафенолом. Последний наряду с разрушением ароматических колец освобождает также связан-

ные липоиды. После подобной обработки они начинают окрашиваться суданом в кутикулиновом слое, экзокутикуле и в меньшей степени в мезокутикуле.

Характерной особенностью кутикулы клещей является высокое содержание серы. Нитропруссидная реакция на дисульфидные группы дает особенно интенсивное окрашивание в кутикулиновом слое и экзокутикуле. Мезокутикула дает неопределенный, а эндокутикула — отрицательный результат.

Из приведенных данных видно, что химический состав кутикулы аргасовых клещей в основном сходен с насекомыми и изученными паукообразными. Проекутикула построена из хитонопротеиновых макромолекул-микелл, в которых хитин связан с белком прочными ковалентными связями (Hackman, 1959), так что без их разрушения он обычно не выявляется. Проекутикула импрегнируется липоидами и белками, соединяющимися в липопротеиновый комплекс. Существенным компонентом кутикулы являются ароматические вещества. Максимальная их концентрация в кутикулиновом слое и экзокутикуле, являющихся наиболее склеротизованными зонами, указывает на сходство затвердевания покровов у клещей и насекомых. Вероятно, при соединении свободных аминокислотных групп липопротеинового комплекса с хинонами происходит химическое дубление кутикулы — завершающий этап склеротизации.

Возможно, что у клещей, как и у скорпионов (Kennaugh, 1959), в затвердевании покровов и особенно кутикулинового слоя, определенную роль играет образование дисульфидных мостиков.

ЗАКЛЮЧЕНИЕ

По своему строению покровы аргасовых клещей не отличаются чем-либо существенным от остальных членистоногих. Особенno много общих черт у них с кровососущими гамазовыми и иксодовыми клещами. Склеротизованные участки и сочленовые мембранны имеют одинаковое строение у всех представителей отряда *Parasitiformes*. Главные различия проявляются в структуре покровов идиосомы. Для кровососущих клещей одним из основных направлений морфологических адаптаций в эволюции является максимальное увеличение объема тела при кровососании. В строении идиосомы наблюдаются прогрессивные морфологические ряды редукции склеритов и увеличения площади растяжимых участков, образование нескольких типов систем расправляющихся складок и приобретение способности к росту кутикулы в период питания.

У свободно живущих гамазовых клещей или неспециализированных факультативных паразитов большая часть площади покровов представлена щитками, занимающими у *Eulaelaps stabularis* Koch. 83% поверхности идиосомы. У облигатного кровососа *Ornithonyxus bacoti* Hirst. склеротизованные участки занимают лишь 35% поверхности, а гибкая и растяжимая кутикула собрана в довольно правильные ряды параллельных эпикутикулярных складок (Белозеров, 1960). При кровососании они расправляются, обеспечивая увеличение веса тела в 8—11 раз (Нельзина, 1951).

У личинок иксодовых и аргасовых клещей большая часть идиосомы покрыта правильными рядами эпикутикулярных складок растяжимой кутикулы. Твердая кутикула представлена лишь спинным щитком. Однако у некоторых видов аргасовых клещей (*O. papillipes*, *O. verrucosus* Ol., Sass. et Fen., *O. tartakovskyi* Ol.) исчезают последние следы скутума. Высота складок зависит от общих размеров тела и толщины покровов, но несомненно, что у личинок аргасовых клещей они относительно выше, чем у остальных кровососов. Так, у *O. bacoti* при общей толщине кутикулы в 8 μ (без складок) высота складок достигает 2—3 μ , у личинок *Hyalomma*

asiaticum P. Sch. et E. Schl. соответственно 7 и 2 μ , у *O. papillipes* — 5.5 и 3 μ , а у *A. l. lahorensis* — 5.5 и 6 μ .

У быстро питающихся нимф и половозрелых аргазид увеличение объема тела происходит лишь за счет расправления радиальных складок, образующих систему локальных очагов растяжения. Несмотря на меньшие возможности в увеличении объема (увеличение в весе при питании не превышает 6—10 раз; Балашов, 1961), подобная конфигурация имеет два преимущества по сравнению с параллельной складчатостью иксодовых клещей.

Расправившиеся при кровососании звездчато-радиальные складки и гребни в силу механической эластичности легко возвращаются к исходному положению и могут находиться в любом промежуточном состоянии. Расправление достаточно развитых параллельных складок иксодид, напротив, не обратимо и возможно только при однократном питании на данной фазе.

Растяжение покровов не должно существенно уменьшать их механическую прочность. Даже при значительном растяжении поверхность, расчлененная утолщениями из бугорков и гребней, обладает по законам сопротивления ориентированных полимеров много большей прочностью, чем ровная поверхность той же общей толщины.

Наиболее прогрессивным механизмом увеличения размеров тела при кровососании является рост кутикулы, обеспечивающий у ряда видов иксодовых клещей увеличение в весе в 100 и более раз (Балашов, 1960). Рост покровов во время питания, однако, связан с длительным нахождением на теле хозяина, иногда превышающим 10—12 суток. Среди аргасовых клещей этой способностью обладают личинки некоторых видов (*A. persicus*, *O. coniceps*), выполняющие расселительную функцию. Они пытаются 4—8 суток и увеличиваются в весе в 15—20 раз. Для сравнения отметим, что у питающихся несколько минут личинок *O. papillipes* вес тела увеличивается в 10—12 раз.

Рост кутикулы в период питания наблюдается также у личинок и нимф трибы *Otobiini*, и, в частности, у *A. l. lahorensis*. Жизненный цикл их очень сходен с однохозяинными иксодовыми клещами. Благодаря росту покровов в межличиночный период они успевают за несколько недель и всего с 3 нимфальными линьками достигнуть половозрелой фазы, отличающейся очень крупными размерами и способной к автогенному развитию яиц.

ЛИТЕРАТУРА

- Б а л а ш о в Ю. С. 1960. Рост и растяжение покровов тела иксодовых клещей при кровососании. Паразитолог. сб. Зоолог. инст. АН СССР, XIX : 263—290.
- Б а л а ш о в Ю. С. 1961. Строение органов пищеварения и переваривание крови аргасовыми клещами. Паразитолог. сб. Зоолог. инст. АН СССР, XX : 185—225.
- Б е л о з е р о в В. Н. 1960. Строение покровов гамазовых клещей (Parasitiformes, Gamasoidea). Энтом. обозр., XXXIX, 4 : 850—859.
- Н е л ь з и н а Е. Н. 1951. Крысиный клещ. Изд. Акад. мед. наук СССР : 1—100.
- П а в л о в с к и й Е. Н. и Б. В. Л о т о ц к и й. 1948. Наружная морфология переносчика клещевого возвратного тифа в Средней Азии клеща *Ornithodoros papillipes*. Паразитолог. сб. Зоолог. инст. АН СССР, IX : 125—146.
- П о с п е л о в а - Ш т р о м М. В. 1953. Клещи-орнитодориды и их эпидемиологическое значение. Изд. Акад. мед. наук СССР. М.
- Ф и л и п п о в а Н. А. 1963. О клещах рода *Ornithodoros* Koch, паразитирующих на птицах. Паразитолог. сб. Зоолог. инст. АН СССР, XXI.
- В е а м е н т J. W. 1961. The water relations of insect cuticle. Biolog. Rev., XXXVI, 3 : 281—320.
- B lower G. 1951. A comparative study of the Chilopod and Diplopod cuticle. Quart. Journ. micr. Sci., IXC, 2 : 141—161.
- D e n n e l l R. 1958. The hardening of insect cuticles. Biolog. Rev., XXXIII, 2 : 178—196.
- H a c k m a n R. H. 1959. Biochemistry of insect cuticle. Proc. 4th Internat. Congr. Biochem., 12 : 48—62.
- H u g h e s T. E. 1959. Mites or the acari. Univ. London. The Athlone Press.

- Kennough G. 1959. An examination of the cuticles of two scorpions, *Pandinus imperator* and *Scorpiops hardwickii*. Quart. Journ. micr. Sci., C, 1 : 41—50.
- Lees A. D. 1947. Transpiration and the structure of the epicuticle in ticks. Journ. Exp. Biolog., XXII, 3—4 : 373—410.
- Richards A. G. 1951. The integument of arthropods. Univ. Minnesota Press.
- Robinson L. E. and G. Davidson. 1913. The anatomy of *Argas persicus*, I. Parasitolog., VI, 1 : 20—48.
- Sewell M. T. 1955. The histology and histochemistry of the cuticle of a spider, *Tegenaria domestica* L. Ann. Ent. Soc. Amer., III, 3 : 107—118.

Зоологический институт
Академии наук СССР,
Ленинград.

SUMMARY

The surface of integuments of the Argasid ticks differs in the considerable variety of the structure and pattern of tubercles and folds. However, their histological structure is very similar, they are formed by two main layers, epicuticle and procuticle. Epicuticle consists of external cement, waxlipid and cuticulin layers. Procuticle is sclerotized only in hard parts of integuments. In extensible idiosome it consists nearly of only mesocuticle and a very thin layer of endocuticle. In joint membranes procuticle is represented by very thick endocuticle. The high contents of sulphur which appears to take part in the processes of sclerotization is characteristic of the Argasid ticks.

In quickly sucking nymphs and mature ticks the increase of the volume of the body in bloodsucking is provided by stretching the system of local radial — star-like folds. In larvae and nymphs with long bloodsucking an intensive growth of cuticle carries out during bloodsucking.