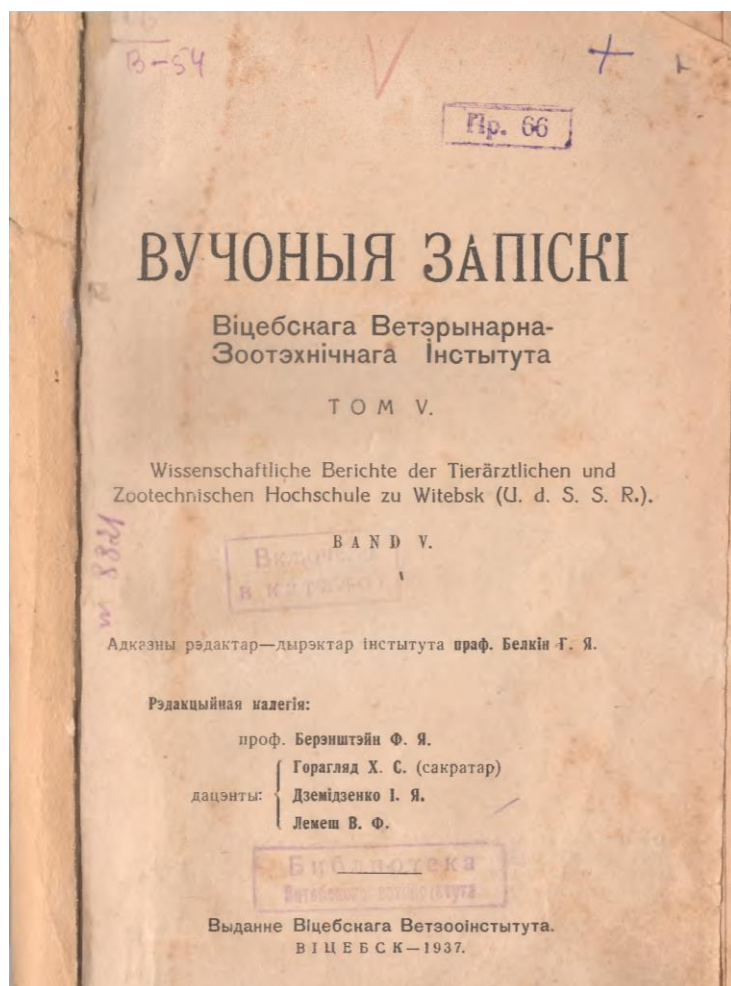


УДК 619

**БЫЛОЕ И ДУМЫ**  
**Журналу «Ученые записки УО ВГАВМ» – 85 лет**

**Гавриченко Н.И.** ORCID iD 0000-0002-1411-774X, доктор сельскохозяйственных наук, доцент,  
**Ятусевич А.И.** ORCID iD 0000-0003-2701-6419, доктор ветеринарных наук, профессор,  
академик РАН,

**Горлова О.С.**, кандидат ветеринарных наук, доцент



85 лет назад, в 1935 году, вышел первый том Ученых Записок Витебского Ветеринарно-Зоотехнического Института. Он был посвящен 10-летию юбилею нашего института (академии ветеринарной медицины), который открыт в 1924 году. Всего выпущено 56 томов Ученых Записок.

Том V начинается статьей заведующего кафедрой общей и частной хирургии с офтальмологией доцента Демиденко И.Я. «Сепсис и глаз», в которой автор отмечает, что патологическое состояние глаз сопутствует ряду общих заболеваний.

На основе многолетних исследований утверждается, что при септических процессах и общей гнойной инфекции наряду с известными клиническими проявлениями этих страданий со стороны общей температуры, пульса, дыхания и прочего происходят изменения на дне глаз, могущие быть в большинстве случаев легко видимыми у лошадей посредством офтальмоскопа и оценены как симптоматические и прогностические факторы. Изменения на дне глаза, выраженные в той или иной мере, в зависимости от тяжести процесса, продолжительности течения, степени общей интоксикации организма, офтальмоскопически у лошадей выражаются в следующем: *tap. lucidum* изменяется в сторону увеличения

желтизны иногда очаговой, а чаще сплошной, в виде желтоватых ячеек с темными пятнышками в центре, появлением темно-зеленых и синих пятен по полю, темно-красных пятен и тяжей. Сосок зрительного нерва в состоянии гиперемии, в тяжелых случаях явление застоя, а потом атрофии. При продолжительной интоксикации, в случаях тяжелого сепсиса вокруг соска зрительного нерва появляются светло-серый с перламутровым оттенком веерообразный пояс различной формы и величины, а в некоторых случаях и появление желтовато-белых очагов на *tap. nigrum*. В случаях тяжелых процессов изменения на дне глаз отчетливо видны, появления и исчезновение их совпадает с развитием и потуханием процесса и изменением в общем состоянии организма. Часто эти изменения остаются видимыми очень долго – мы наблюдали несколько месяцев. Наблюдающиеся и описываемые в литературе врожденные аномалии, как казуистика дна глаз, видимо, в значительной своей части являются оставшимися изменениями после перенесенных тяжелых болезней, внутрисекреторных расстройств и проч. Изменения глазного дна, сопутствующие разным заболеваниям организма, являясь местным проявлением общего процесса, протекающего в организме, могут быть использованы в качестве диагностических признаков общего страдания, а степень их – опорным фактором для прогноза.

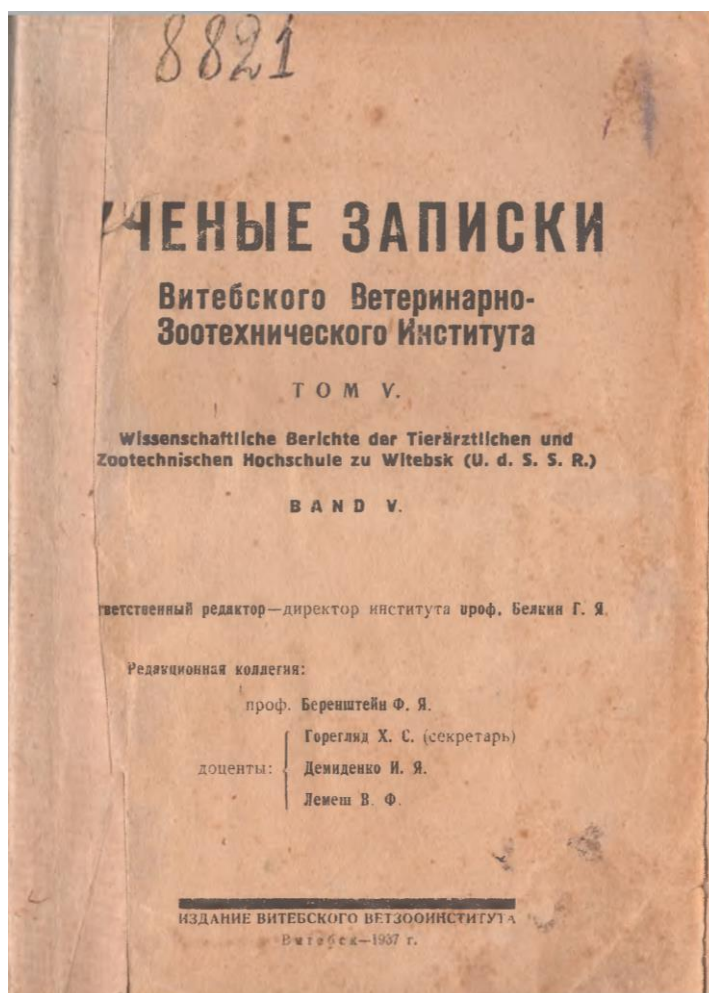
В статье доцента Демиденко И.Я. и ассистента Шиенок Ф.М. «Фитотерапия (светолечение) хирургических заболеваний животных» описываются биологические свойства световых лучей и возникающие под их влиянием фотохимические и фотоэлектрические явления. Характеризуются виды фитотерапии по спектру используемых лучей, которые авторы разделяют на четыре группы. На основа-

нии многочисленных опытов авторы пишут, что имеются все основания для применения фототерапии в ветеринарии с использованием длинноволновых ламп Минина, Солюкс и Баха.

Искусственный свет длинноволновой радиации может быть широко использован как термотерапевтические факторы во всех случаях, когда нужно вызвать активную гиперемию, рассасывание экссудатов, ускорение регенерации ткани, быстрейшую эпителизацию при открытых воспалительных процессах и проч. Ультрафиолетовая эритемотерапия (лампа Баха) является могучим терапевтическим фактором при целом ряде хирургических заболеваний животных и заслуживает широкого внедрения в практику. Облучение ультрафиолетовыми лучами ускоряет процесс заживления случайных и послеоперационных ран и дает хорошие результаты при различных формах экзематозных процессов. Ультрафиолетовая эритемотерапия является одним из наиболее действительных терапевтических средств при полиартритах на почве нарушения обмена веществ. Фототерапия может быть с успехом использована как в чистом ее виде, так и в комбинации с электротерапией, электро- и онотерапией и пр.

Статья заведующего кафедрой биохимии профессора Ф.Я. Беренштейна и П.М. Беляева «К вопросу о влиянии сахаров на активность каталазы» сообщает, что глюкоза *in vitro* не оказывает заметного влияния ни на активность каталазы, ни на ее термостабильность; наблюдавшееся падение активности каталазы при добавлении глюкозы в отсутствие буфера, по видимому, объясняется уменьшением pH раствора крови. Фруктоза в малых концентрациях не оказывает заметного влияния на активность каталазы, а в больших – понижает ее активность. Исходя из того, что понижение активности бывает более заметным при работе с растворами крови, приготовленными на спирту (1:5000), можно высказать предположение, что фруктоза понижает активность антикаталазы. Фруктоза также снижает термостабильность каталазы. Сахароза в малых концентрациях (0,1-1,0%) незначительно повышает активность каталазы, а в больших – не оказывает заметного действия; наблюдавшееся падение активности каталазы после добавления сахарозы в опытах без добавления спирта, как в отсутствие, так и при наличии фосфатного буфера, объясняется, по-видимому, активированием антикаталазы; падение активности каталазы в опыте со спиртовым раствором крови при отсутствии буфера следует объяснить уменьшением pH раствора после добавления сахара. Сахароза повышает термостабильность каталазы. Лактоза при сохранении постоянной реакции (pH=7,0) в концентрации от 0,1 до 6,0% не оказывает заметного влияния на активность каталазы крови, при большой же концентрации лактозы (10%), активность каталазы понижается; лактоза, по-видимому, снижает также активность антикаталазы. Термостабильность каталазы в присутствии лактозы бывает повышенной.

По материалам собственных исследований и данным литературы заведующий кафедрой паразитологии доцент И.А. Щербович в статье «Изыскание методов количественного гельминтоовоскопического анализа при метастронгилезах свиней» описывает методы количественного учета интенсивности инвазии при гельминтозах. Автор считает, что унифицированные методы качественного анализа дают только картину грубого суждения об интенсивности инвазии. Метод Лейна является совершенно непригодным при метастронгилезах, а в модифицированном нами виде он по своей эффективности при слабой и средней инвазии, может быть применен, при сильной инвазии он весьма трудоемок и неточен. Из всех модификаций метода Столла наиболее эффективной является наша – приготовление децинормального раствора натра не на воде, а на насыщенном растворе поваренной соли. В этой модификации метод Столла может быть использован широко в ветеринарной практике для разрешения вопросов эпизоотологии и эффективности антгельминтических средств при ме-



тастронгиллезах свиней. Многократные исследования показывают, что в летнее время яйцекладка у метастронгилюсов происходит более или менее регулярно, как по дням, так и по часам дня. Четырех-пятикратные обследования одного животного дают возможность разрешить, с небольшими погрешностями, по количеству яиц в 1 см<sup>3</sup> *faeces*, вопрос о количестве паразитирующих в организме гельминтов.

Среднее количество яиц при 4-5 кратном исследовании в 1 см<sup>3</sup> *faeces* на 1 самку колебалось от 1,05 до 3,5. Среднее количество яиц метастронгилюсов при неоднократном исследовании в 1 см<sup>3</sup> *faeces* у клинически здоровых свиней колеблется от 10 до 550. У свиней со слабо выраженной клиникой колеблется от 550 до 1125. Наличие более высокой цифры яиц в 1 см<sup>3</sup> *faeces* совпадает с резко выраженной клиникой и сильно выраженными патологоанатомическими изменениями. Яйцекладка у метастронгилюсов, по-видимому, не зависит от возраста свиней, и в некоторых случаях отмечается, что при сильной инвазии каждая самка откладывает яиц больше, чем таковая при слабой инвазии. Принципиально методы количественного анализа яиц паразитических червей могут быть применимы при метастронгилезах свиней для разрешения целого ряда вопросов с таким же успехом, как и при гельминтозах желудочно-кишечного тракта.

Исследованиям по изысканию средств терапии свиней при макраканторинхозе посвящена научная публикация заведующего кафедрой паразитологии доцента И.А. Щербовича и Н.Н. Крастина «Опыты по терапии макраканторинхоза свиней». Авторы пришли к выводу, что испытанные ими средства филицилен, скипидар, бромисто-водородный ареколин, 4-хлористый углерод и медный купорос в применяемых нами дозах оказались совершенно не эффективными при макраканторинхозе свиней. Экстенсивность и интенсивность при всех примененных средствах оказались равными нулю. Эффективность татрахлор-этилена остается недостаточно проверенной.

Артюх Е.С. (кафедра зоологии) в статье «Исследования развития трихоцефалюсов овец» сообщает, что обнаружить при жизни наличие трихоцефалюсов у овец обычными методами флотации по Фюллеборну, Дарлингу и мазков удается очень редко, так как яйца этих гельминтов у овец не всплывают, как правило, в противоположность яйцам трихоцефалюсов свиней и людей. Далее автор пишет, что яйца трихоцефалюсов выходят с фекалиями хозяина на стадии еще не полного созревания и до дробления (2-х бластомер) протекает от 3-х до 13, а иногда и больше дней, в зависимости от температуры. Весь цикл дробления яйца до формирования личинки при температуре 20-35 градусов тянется 16 дней, при соответствующем понижении температуры время развития удлиняется. Предельными температурами будут – низкая +14 °С, высокая + 50 °С, при последней температуре культура погибает. Яйца становятся инвазионными на стадии подвижной личинки. В это время они очень хрупки и мало резистентны, отчего массы гибнут при продолжительном стоянии культуры. На основании изучения молодых стадий трихоцефалюсов у ягнят возрастом не старше пяти месяцев, а также экспериментального заражения ягненка, можно сделать вывод, что в своем развитии личинка линяет не более трех раз и требует для полного созревания не более трех месяцев.

Исследования заведующего кафедрой ветсанэкспертизы доцента Х.Г. Горегляда, посвященные изучению жиров, изложены в научной работе «К вопросу о санитарной оценке животных пищевых жиров». Автор подчеркивает важность санитарной оценки пищевых жиров и сообщает, что карболовая, пикриновая и сульфосалициловая кислоты и хинон являются не пригодными для выявления альдегидов (прогорклости) жиров. Реакция Винтилеску и Попеску показывает о первичных процессах расщепления жиров с образованием перекисей и озонидов. Положительная реакция Шиффа свидетельствует о наличии акролеинов и альдегидов в испытуемом жире. Прибавление 1% раствора пирогалловой кислоты в эфире в количестве ¼ объема к испытуемому жиру и HCl в количестве 1/3 объема к взятому для реакции жиру, с испорченным жиром дает реакцию в виде кольца малинового цвета в течение 1-3 минут и может быть рекомендована реакции Крейса и Видмана I. Прибавление 1% раствора прогалловой кислоты в ацетоне с одновременным применением HCl в количествах, обозначенных выше, с испорченным жиром дает реакцию через 8-10 минут в виде оливкового цвета.

Завершается V том Ученых записок Витебского ветеринарно-зоотехнического института (от редакции: так назывался наш вуз в 1937 г.) публикацией заведующего кафедрой кормления доцента В.Ф. Лемеша и С.И. Коготько «Использование брюквы при откорме подсвинков», в которой авторы отмечают, что брюква свиньями поедается неохотно. Вареная брюква поедается лучше сырой. При введении брюквы в небольших количествах (до 10% от питательного рациона, или около 1 кг в день на голову подсвинку) привес был значительно выше (на 25-50%), нежели в контрольной группе, получавшей в качестве сочного корма только картофель. Введение значительных количеств брюквы (до 3 кг и выше) в рацион подсвинков нерационально, т.к. при этом значительно понижается поедаемость корма и резко снижается привес. Брюква не понижает качества продукции при откормке. Как в контрольной, так и в опытной группе, константы, характеризующие качество продукции, почти совпадают.

### **Из истории нашей академии**

В академии продолжается активный поиск исторических событий, уточняются автобиографические данные сотрудников. После многочисленных поисков удалось установить, что работавший в 1927 г. заведующий кафедрой эпизоотологии Витебского ветеринарного института профессор Михаил Андреевич Арнольдов в 1924-1925 гг. был ректором Новочеркасского ветеринарного института, переименованного после ряда реформ в Донской государственный аграрный университет. Подробных сведений о работе профессора М.А. Арнольдова с 1928 до 1933 г. найти пока не удалось, однако в приказе по Витебскому ветеринарному институту № 506 от 14.12.1931 указывается, что «профессору М.А. Арнольдову совместно с Р.С. Чеботаревым передать имущество кафедры паразитологии И.А. Щербовичу». Приказом по ветинституту № 389 от 27.07.1931 г. профессор кафедры паразитологии М.А. Арнольдов в соответствии с договоренностью, переводится профессором по кафедре эпизоотологии. Вышесказанное позволяет предположить, что М.А. Арнольдов работал с 1928 г. на кафедре паразитологии.

М.А. Арнольдов родился в 1868 г. в нынешней Ульяновской области (РФ). Окончил Варшавский ветеринарный институт, многие годы работал в России. В 1933 г. был репрессирован и осужден до 5 лет лишения свободы. Освобожден 26.10.1936 г., реабилитирован 21.08.1956 г. Военным трибуналом Белорусского военного округа.

Был женат, имел двоих детей. Проживал в г. Витебске, ул. Баумана, 3.

Дальнейшая судьба неизвестна.