

Совокупность рассмотренных методов характеризуется высокой экспрессностью, и достоверностью по сравнению с традиционными органолептическими способами.

Литература.

1. Использование флуоресценции при определении глубины просаливания крупнокускового цельномышечного мяса индейки / Н. С. Моисеева, Г. П. Чекрыга, О. К. Мотовилов, О. В. Голуб // Техника и технология пищевых производств. – 2021. - № 2. – С. 209–219.

2. Енушкова, Е. А. Использование люминесцентного метода при определении степени свежести продуктов рыбоводства и птицеводства / Е. А. Енушкова, М. Рауф, С. В. Редькин // Вестник науки. – 2021. -№ 11 (32). - Т. 2. – С. 177–182.

3. Ражина, Е. В. Люминесцентный анализ в оценке качества мяса и мясных продуктов / Е. В. Ражина // Материалы конференции, Уральский государственный аграрный университет. – Екатеринбург, 2024.

УДК 616-003.2-07:616.636

ПРОТОКОЛ ДИАГНОСТИКИ ПОЛОСТНЫХ ВЫПОТОВ У КОШЕК

Лобанов П.С.

ФГБОУ ВО «Верхневолжский государственный аграрный университет»,
г. Иваново, Российская Федерация

*Диагностический протокол является важнейшим этапом установления причин появления выпота в полостях, прогноза и тактики терапии пациента. **Ключевые слова:** кошки, выпот, этапы диагностики.*

DIAGNOSTIC PROTOCOL FOR CAVITY EFFUSIONS IN CATS

Lobanov P.S.

Upper Volga State Agrarian University, Ivanovo, Russian Federation

*The diagnostic protocol is a crucial step in determining the cause of cavity effusion, prognosis, and treatment strategy. **Keywords:** cats, effusion, diagnostic steps.*

Введение. Полостной выпот у кошек представляют собой патологическое накопление свободной жидкости в плевральной, брюшной и/или перикардиальной полостях, возникающее вследствие жидкостного перераспределения под влиянием патологических процессов – васкулитов, повышения сосудистой проницаемости, лимфатической обструкции или прямой секреции [4]. Клинически выпоты проявляются инспираторной или

экспираторной одышкой, увеличением объёма живота, летаргией. Являясь важным клиническим синдромом, накопление жидкости требует обязательной причинной верификации, так как тактика лечения, прогноз и последствия исхода напрямую определяются первопричиной патологического процесса.

Плевральный выпот диагностируется как при плановом поступлении животного на прием в ветеринарное учреждение, так и в экстренном случае. В ретроспективном исследовании причиной плеврального выпота наиболее часто выявлялась кардиальная патология (35,3 %), неоплазия (30,7 %), пиоторакс (8,8 %) и инфекционный перитонит кошек (8,5 %). Среди причин выпотов в брюшную полость основными являлись септический перитонит и неоплазия (по 17 %), стерильное воспаление (16 %) и ИПК (14 %). Цель настоящей публикации: обозначить протокол диагностики полостных выпотов.

Методологической базой для исследования послужил анализ литературных источников по проблеме исследования.

Результаты исследования. Диагностика выпота всегда начинается с клинического осмотра (характеристика дыхания, перкуссия, аускультация) и инструментальных методов диагностики: ультрасонографии по FAST-протоколу, рентгенографии грудной и брюшной полости [5]. Торакоцентез или абдоменцентез с последующим исследованием выпота является важным механизмом диагностики. Минимальные вводные данные исследуемого образца включают: определение цвета, прозрачности, консистенции; измерение количества общего белка; подсчёт клеток; цитологическое исследование осадка. Жидкость должна быть взята одновременно в пробирку с ЭДТА и перемешана (для определения цитоза и цитологического исследования осадка) в сухую пробирку помещенный материал исследуется биохимически [2].

Для дифференциации транссудатов и экссудатов в ветеринарной медицине изучались критерии Лайта: соотношение общего белка (выпот/сыворотка), соотношение ЛДГ выпот/сыворотка. Критерии Лайта показали хорошую диагностическую ценность при скрининге транссудатов, однако допускали ошибочную классификацию части высокобелковых транссудатов при застойной сердечной недостаточности, что в свою очередь не относит данный метод к высокоточным. Активность ЛДГ в выпоте >226 МЕ/л позволяет дифференцировать неопластические и кардиогенные выпоты; при FIP уровень ЛДГ зачастую, превышает 300 МЕ/л. Характеристика экссудативной формы ИПК определяется специфическими признаками выпота: желто-соломенный окрас, высокая вязкость, образование хлопьев фибрина, нитей; высокое содержание общего белка (более 25 г/л), низкий уровень цитоза ($2-6 \times 10^3$ /мкл), характер пиогранулематозного воспаления – недегенеративные нейтрофилы, макрофаги, лимфоциты на зернистом фоне.

Тест Ривальта – простой, качественный тест, его чувствительность составляет 91,3 %, специфичность 65,5 %. Отрицательный тест Ривальта

практически исключает ИПК. Ложноположительный результат возможен при лимфоме и пиотораксе. Альбумин:глобулиновый тест показывает, что его снижение в сыворотке $<0,4$ высоковероятно для ИПК; при повышении $>0,8$ ИПК маловероятен. Высока диагностическая ценность ПЦР при экссудативной форме ИПК, чувствительность достигает 95,5%, специфичность 100% [6]. Новый диагностический параметр FIP Effusion Index Lopes описанный в 2024 г определяет соотношение дельты общего числа ядродержащих клеток по данным проточной цитометрии на аппарате Sysmex XN-1000V® к соотношению альбумин:глобулины. При индексе более 5,06: чувствительность 96,3 %, специфичность 95,7 %; при коэффициенте более 7,54 – специфичность 100 % при чувствительности 96,3 %. Достоверно повышенный в сыворотке и выпоте Альфа-1-кислый гликопротеин (AGP) при ИПК – дополнительная диагностическая ценность при пограничных значениях остальных параметров, может являться вспомогательным предиктором [1].

Иммунофлуоресценция – способ выявления антигена FCoV международным сообществом ветеринарных практиков признан «золотым стандартом» прижизненной диагностики при наличии выпота.

Заключение.

1. Выпоты у кошек могут являются моно-, и полиэтиологическим синдромом, требующим обязательной клинической верификации при максимальной диагностической стратегии, для установления причины и последующей тактики ведения пациента.

2. Диагностический алгоритм при выпоте у кошки должен включать в себя: обязательный комплекс исследований: макроскопическая оценка + общий белок + цитология + ПЦР FCoV в выпоте; при подозрении на ИПК – тест Ривальта + А:Г сыворотки; ЭхоКТ, бакисследование при подозрении на бактериурию.

3. Введение стандартизованного протокола исследования выпотов в практику ветеринарных клиник России позволит существенно улучшить своевременность диагностики причин выпотов, снизить долю неустановленных причин, оптимизировать лечебную тактику с сохранением возможности увеличить процент выживаемости животных за счёт правильно и своевременного установленного диагноза [2, 3, 5].

Литература.

1. Гомазков, Д. В. Острофазные белки у кошек: диагностическое значение, прогностическая роль и значение при инфекционном перитоните кошек / Д. В. Гомазков, О. Б. Литвинов // Ветеринария Кубани. – 2025. – № 6. – С. 31–34.

2. Камышников, О. Ю. Выпотные жидкости. Транссудаты и экссудаты. Цитологическое исследование / О. Ю. Камышников // Ветфарма. – 2017. – № 6. – С. 36–44.

3. Стрельникова, Т. В. Выпотные жидкости (аналитический обзор литературы) / Т. В. Стрельникова // Вестник РУДН. Серия: Агрономия и животноводство. – 2008. – № 2. – С. 65–72.

4. Beatty, J. Pleural effusion in the cat: a practical approach to determining aetiology / J. Beatty, V. Barrs // J. Feline Med. Surg. – 2010. – Vol. 12, № 9. – P. 693–707.
5. Evaluation of a focused assessment with sonography for trauma protocol to detect free abdominal fluid in dogs involved in motor vehicle accidents / S. R. Boysen, E. A. Rozanski, A. S. Tidwell [et al.] // JAVMA. – 2004. – Vol. 225, № 8. – P. 1198–1204.
6. Clinical evaluation of a direct RT-qPCR method for feline coronavirus detection in effusions using the PicoGene PCR1100 system / T. Doki, Y. Yonezawa, M. Katayama [et al.] // J. Vet. Diagn. Invest. – 2026. – Vol. 38, № 2. – P. 184–191.

УДК 619:616.995.1:636.2

ИНСЕКТИЦИДНАЯ ЭФФЕКТИВНОСТЬ ПРЕПАРАТА «ALPHA SHAKTI» ПРОТИВ ВЛАСОЕДОВ ОВЕЦ (*BOVICOLA OVIS*)

***Мавланов С.И., *Камалова А.И., **Исмоилов А.Ш., **Зарипбаева Г.Н.**

*Самаркандский государственный университет ветеринарной медицины, животноводства и биотехнологий, Нукусский филиал

г. Нукус, Республика Каракалпакстан, Республика Узбекистан

**Ветеринарный научно-исследовательский институт,
г. Самарканд, Республика Узбекистан

*В данной статье изучена инсектицидная эффективность препарата «Alpha Shakti» против вшей у овец (*Bovicola ovis*) в лабораторных и производственных условиях. Исследования проводились в овцеводческих хозяйствах Нукусского и Караузякского районов Республики Каракалпакстан, где были изучены распространённость *Bovicola ovis* и меры борьбы с ними. Полученные результаты показали высокую эффективность препарата в снижении инвазии вшей. Также обосновано, что применение препарата на практике способствует совершенствованию борьбы с эктопаразитами в животноводческих хозяйствах. Отмечено, что 0,03%-ная водная эмульсия препарата «Alpha Shakti» обеспечивает 100% инсектицидный эффект против вшей у овец. **Ключевые слова:** вши, овцы, *Bovicola ovis*, эктопаразиты, Alpha Shakti, инсектицидная эффективность, лабораторный опыт.*

INSECTICIDAL EFFICACY OF THE DRUG «ALPHA SHAKTI» AGAINST SHEEP WILD FLIES (*BOVICOLA OVIS*)

***Mavlanov S.I., *Kamalova A.I., **Ismoilov A.Sh., **Zaripbaeva G.N.**

*Samarkand State University of Veterinary Medicine, Animal Husbandry and Biotechnology, Nukus Branch, Nukus, Republic of Karakalpakstan,