

Литература

1. Володько И., Селихов А. Лечение копытца. / «Уральские нивы», 1987. – №4. – С.47.
2. Дашдамиров Б.Э. Лечение рогатого скота при болезнях копытца. / Ветеринария, 1991. – №3. – С.58.
3. Майгуллова Л.Т. и др. Диагностика, лечение и профилактика некробактериоза конечностей КРС в Киргизии. Рекомендации. Фрунзе, 1990. – С.15.
4. Островский Н.С. Причины тяжелых осложнений и вынужденной выбраковки животных при заболеваниях дистального отдела конечностей. / Профилактика и ликвидация болезней сельскохозяйственных животных. / Сб. науч. тр. Донецкий СХИ. – Персиановка, 1975, ТХ, вып.1. – С.31-35.
5. Панасюк С.Д., Кружков Н.Н. Перспективы специфической профилактики инфекционных болезней конечностей жвачных животных. // Матер. науч. конференции. Воронеж, 1996.
6. Сидорчук А.А. Комплекс мероприятий при некробактериозе КРС. // Ветеринария, 1994. – №1. – С.12-15.
7. Соломаха И.О. и др. Вакцина против некробактериоза. // Ветеринария, 1994. – №4. – С.16-17.
8. Щербаков А.П. Йодиол – дегтярный линимент при болезнях копытца. // Ветеринария, 1991. – №11. – С.49.

УДК 619:615.917.015.153

**ВЛИЯНИЕ ПУРОНА I НА АНТИТОКСИЧЕСКУЮ
ФУНКЦИЮ ПЕЧЕНИ**

М.А.Деркова, ассистент

Научный руководитель – д.вет.н., профессор Э.К.Рахматуллин

Печень в связи с ее центральной ролью в метаболизировании химических соединений является предметом многочисленных токсикологических исследований. Основные структурные элементы ее – гепатоциты – являются сложной полифункциональной системой, синтезирующей белки плазмы крови, гликоген, холестерин, фосфолипиды и осуществляющей катаболизм гормонов, детоксикацию ксенобиотиков. Метаболизируя токсические химические соединения, клетки печени становятся мишенью действия как самих веществ, так и их еще более реакционных метаболитов.

Цель наших исследований – изучить влияние акарицидного препарата пурон I на антитоксическую функцию печени белых крыс.

Материал и методы исследований

Работа проводилась на кафедре фармакологии, токсикологии и ветеринарной радиобиологии Ульяновской государственной сельскохозяйственной академии. Опыты проводились на 70 самцах белых беспородных крыс массой 120-150 граммов.

ВЕТЕРИНАРИЯ

Для изучения влияния пулона I на антитоксическую функцию печени использовали методику Розина (2). В основе данной методики лежит способность различных химических веществ влиять на продолжительность сна животных, вызванного гексеналом, который, как известно, инактивируется в печени.

Контрольных и подопытных животных подбирали парами, равными по весу, и гексенал им вводили одновременно.

Раствор гексенала готовили непосредственно перед употреблением и инъектировали внутривентриально в дозе 60 мг/кг массы тела в объеме 1 мл на 100 г массы животного через 1, 3, 5 и 24 часа после обработки белых крыс пестицидом.

В эксперименте обработку животных проводили методом поливания области холки и спины дозами 0,2 и 2,0 миллилитра на килограмм массы животного.

Контрольным животным в область спины и холки наносили 2 мл водопроводной воды, затем им вводили гексенал по той же схеме, что и в опыте.

Полученные данные экспериментальных исследований обрабатывали методом вариационной статистики. Для этой цели использовали программируемый микрокалькулятор МК-52. Работу проводили согласно методическим указаниям "Применение программируемых микрокалькуляторов для биометрических расчетов" (1). Статистическую значимость различий устанавливали по величине "t" критерия Стьюдента. Различия считали существенными (достоверными) при $P < 0,05$, вероятными при $0,05 < P < 0,1$ и несущественными при $P > 0,05$.

Результаты исследований и их обсуждение

В опытах по изучению влияния пулона I на антитоксическую функцию печени белых крыс установлено, что однократное нанесение препарата в область спины и холки в дозах 0,2 и 2 мл на 1 кг массы тела не вызывает у животных выраженных токсических явлений.

Результаты исследований представлены в таблице.

Влияние пулона I на антитоксическую функцию печени белых крыс

Группа	Доза препарата (мл/кг)	Продолжительность интервала, через который вводили гексенал, час.			
		1	3	5	24
I	2	23,6±0,56	20,17±0,54	31,5±2,03*	30,17±1,28*
Контроль		21,7±1,42	21,7±1,42	21,7±1,42	21,7±1,42
II	0,2	18,5±0,92	14,83±1,23*	16,83±0,79	16,7±0,56
Контроль		19,6±1,25	19,6±1,25	19,6±1,25	19,6±1,25

* – где $P < 0,05$

Из данных таблицы видно, что обработка крыс пулоном I в 10-

кратной терапевтической дозе (2 мл/кг) приводила к угнетению антитоксической функции печени через 5 и 24 часа после введения препарата. Введение гексенала в указанные сроки приводило к достоверному увеличению продолжительности сна опытных крыс по сравнению с контрольными ($P < 0,05$).

Снижение дозы пурона I до терапевтической (0,2 мл/кг) не угнетала антитоксическую функцию печени. Введение гексенала через 1, 3, 5 и 24 часа после обработки препаратом не приводило к увеличению продолжительности сна опытных крыс по сравнению с контрольными ($P > 0,05$). В группах, которым вводили гексенал, после обработки терапевтической дозой через 3,5, 24 часа происходило уменьшение длительности гексеналового сна. Через 3 часа после введения препарата в терапевтической дозе длительность гексеналового сна была достоверно низкой по сравнению с контролем ($P < 0,05$).

Выводы

Пурон I в терапевтической дозе не обладает гепатотоксическим действием, а в 10-кратной угнетает антитоксическую функцию печени.

Литература

1. Баюн Ю.К. Применение программируемых микрокалькуляторов для биометрических расчетов. // Метод. указания. М.: МВА, 1988, с.19.
2. Розин Д.Р. Сравнительная оценка токсичности хлорпроизводных углеводородов жирного ряда по гексеналовому тесту на белых мышах. // Фармакология и токсикология. – 1964. – № 5. – С.613-614.

УДК 619:618.19-002

УСОВЕРШЕНСТВОВАНИЕ ОТСТАИВАНИЯ ПРОБЫ МОЛОКА ДЛЯ УСКОРЕННОЙ ДИАГНОСТИКИ СУБКЛИНИЧЕСКОГО МАСТИТА У КОРОВ

М.А.Багманов, доктор ветеринарных наук

Любое воспаление в молочной железе вызывает патолого-анатомические изменения. В зависимости от степени воспаления и повреждения гемотканевого барьера вымени изменение секрета может быть очень резким, умеренным или микроскопически вообще не обнаруживаемым. Поэтому для диагностики субклинических форм маститов предложено много методов и средств, каждый из которых имеет ряд определенных недостатков и достоинств.

Так, рекомендуемая В.И. Мутовиным (1974) каталазная проба выявляет субклинические формы мастита, но данная проба трудоемкая и не пригодна к использованию в производственных условиях.

Растворы димастина и мастидина, которые широко используются для выявления субклинических форм маститов коров в животноводческих хозяйствах области, механизм действия которых основан на выявлении изме-