УДК 619:616.98:578.824.11-093.7:636.7

ЛАБОРЕНКО А.Б., студентка

Научный руководитель: **ПОЛЯКОВ О.Н.** канд. вет. наук, доцент УО «Витебская государственная академия ветеринарной медицины»

ФОРМИРОВАНИЕ СПЕЦИФИЧЕСКОГО АНТИРАБИЧЕСКОГО ИММУНИТЕТА У СОБАК, ПРИВИТЫХ ВАКЦИНОЙ АНТИРАБИЧЕСКОЙ ИНАКТИВИРОВАННОЙ (ВАИКС)

Бешенство - остро протекающая болезнь теплокровных животных, характеризующаяся поражением ЦНС. Восприимчивы домашние и дикие животные всех видов, а также человек. Клинические признаки заболевания описали Плутарх и Селкус в 100 г. н. э.,. Е С Tierkel относит наиболее ранние ссылки на заболевание в Азии, как одно из встречавшихся в античном Вавилоне в XXIII веке до н. э. и в последующем имевшее название Натичана, а на связь заболевания бешенством с укусами собак указал еще Аристотель.

Из основных и эффективных способов предотвращения бешенства является своевременная и эффективная иммунопрофилактика, основанная на использовании антирабических вакцин. Вакцинопрофилактика бешенства занимает ведущее место в борьбе с этим заболеванием. Для профилактики бешенства применяются как живые, так и инактивированные вакцины. В ветеринарной практике предпочтение отдаётся антирабическим инактивированным вакцинам. При выборе вакцины особое внимание обращают на безопасность препарата и длительность иммунитета у животных.

Исследования сывороток крови на наличие специфических антител против вируса бешенства, полученных от собак разного возраста, проводились с помощью иммуноферментного анализа с использованием коммерческого набора производства фирмы ВІО-RAD США.

В опыте были использованы служебные собаки питомника Управления вневедомственной охраны Первомайского района г.Витебска. Животные были разного возраста и до проведения исследования были уже вакцинированны разными вакцинами против бешенства.

Все животные были привиты в разные сроки вакциной антирабической инакцивированной культуральной сорбированной, изготовленной 10.01.2006, госконтроль № 02-06, производства ФГЦ ВНИИЗЖ г. Владимир, Россия.

Сыворотки крови получали на 7, 14, 21, 30 дни, через 6 и 12 месяцев после введения препарата. Наличие антирабических антител определяли методом ИФА коммерческим набором. Уже к седьмому дню после вакцинации у четырех собак — Шанса, Барона, Блэра и Виры — были выявлены

специфические антирабические антитела (до вакцинации у этих животных антирабические антитела не определялись). К четырнадцатому дню после вакцинации у всех животных были определены антирабические антитела. Плавное повышение титров специфических антител наблюдалось до тридцатого дня после вакцинации.

Затем наступало плато иммунитета — антирабические антитела в таких же значениях определялись через шесть месяцев после вакцинации. При исследовании сывороток крови через 12 месяцев после вакцинации у Джуны, Пираньи, Ирмы, Геры, Урмана, Тайфуна, Дрейка, Шелли, Нолы и Нелли были выявлены антирабические антитела. Остальные собаки в этот срок не исследовались.

УДК 616.21-089

ЛАТАНОВСКИЙ А.А., студент

Научный руководитель: **КРИШТОПОВА М.А.**, ассистент УО «Витебский государственный медицинский университет»

ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ ПРИМЕНЕНИЯ МОНОФИЛАМЕНТНОГО ПОЛИПРОПИЛЕНОВОГО ИМПЛАНТАТА ПРИ ПЛАСТИКЕ ПЕРЕГОРОДКИ НОСА НА ЛАБОРАТОРНЫХ ЖИВОТНЫХ

Актуальность: Риносептопластика — одна из трудных и в последнее время наиболее популярных разделов пластической хирургии. На данный момент предложено много методик и различных материалов, применяемых в данной области. Широко используются аутохрящ или аутокость, консервированный гомо- или гетерохрящ. Аллогластика (полимерные, синтетические и другие материалы) менее распространена. Однако важным остаётся вопрос о выборе трансплатата для устранения дефекта. Большой клинический интерес представляют данные о применении полимерных материалов в области риносептопластики.

Цель: проанализировать результаты применения монофиламентного полипропиленового имплантата при пластике перегородки носа на экспериментальной модели.

Материал и методы исследования: в нашем исследовании был использован монофиламентный полипропиленовый имплантат (Surgipro Mesh USSC, USA) для пластики перегородки носа на лабораторных животных (кролики породы «Шиншилла»).

Нами использовалась техника открытой ринопластики.

Для микроскопического исследования препараты вырезали прямоугольной формы, маркировали, фиксировали в 10% нейтральном формалине. Обезвоживали в 96% спирте. После чего фрагменты ткани заливали