

большинстве своем мертвы (до 60%). Температура среды (организм хозяина) не влияет на приживаемость и выживаемость кишечных нематод (при $P=0,05$ $t<2,09$).

Изучение сочетанного влияния этих факторов на биологию трихинелл показало, что с увеличением сроков голодания, происходит снижение количества паразитов в кишечнике хозяев, содержащихся при невысоких положительных температурах (2-4; 13-15 5о 0С).

Таким образом, установлено, что, чем более продолжительное время голодает хозяин, тем меньше жизнеспособность и приживаемость паразита. Если истощенное животное находится в холодных условиях среды, то влияние ее сказывается опосредованно: в организме хозяина, вынужденного тратить запасные питательные вещества и на снижение последствий отсутствия корма и на поддержку температуры тела, раньше создаются неблагоприятные для паразита условия.

УДК 619:616-092:613.017.1-008.64

ПОЛУЧЕНИЕ ЦИТОМЕГАЛОВИРУСА ДЛЯ ИСПОЛЬЗОВАНИЯ В ИФА

К.А.ОКУЛОВА, Р.Я.ГИЛЬМУТДИНОВ, Л.Ф.ХУСАИНОВА

Всероссийский научно-исследовательский ветеринарный институт,

Республиканский СПИД-центр, г. Казань

Проблема диагностирования цитомегаловирусной инфекции актуальна. Цитомегаловирусы (ЦМВ) способны поражать животных и человека, вызывая как латентное бессимптомное течение инфекции, так и тяжелую ее форму с токсикозом и летальным исходом, с поражениями ЦНС, врожденными уродствами и т.д.

В данном сообщении излагаются некоторые моменты разработки тест-системы для выявления антител к ЦМВ. Вирус (штамм СМВ-493) выращивали на культуре клеток VERO. После адаптации к ним дальнейшую инкубацию вируса провели в динамике: получены 6-, 24-, 48-, и 72-часовые культуры. Предварительно суспензированные и обработанные на УЗДН-А в течение 30 с образцы инфицированных клеток подвергли негативному контрастированию и просматривали на электронном микроскопе ПЭМ-У. Максимальное накопление ЦМВ в культуре клеток VERO происходило к 48-часовому сроку инкубации,

Иммобилизованные и высушенные в лунках полистиролового планшета фракции лизатов, полученных из интактных и инфицированных вирусом клеток ультрацентрифугированием в градиенте сахарозы, представляли собой, соответственно, контрольный и специфический антигены. Чистота вирусных антигенных препаратов оценивалась электронномикроскопически и электрофоретически. При массовом использовании сывороток в ИФА замечено реагирование некоторых из них с контрольными антигенами. Оптическая плотность при этом в лунках с последними иногда даже превышала таковой в лунках со специфическими антигенами, в связи с чем было решено использовать пул таких сывороток в качестве контроля при исследовании материалов в процессе выделения вирусных антигенов. Его применение в паре с анти-ЦМВ сывороткой значительно облегчает выявление фракций, обладающих наибольшей специфической вирусной активностью.

В настоящее время исследуются сыворотки, активно реагирующие с белками клеток VERO, с целью выяснения: является ли данная реакция уникальной, или же все эти сыворотки реагируют с одной и той же группой клеточных белков?