нестационарного типа (силобегах) в разных климатических зонах России / А. В. Новикова, Е. Г. Шубина, Г. А. Нурлыгаянова // Сельскохозяйственный 2024. - № 2 (17). - C. 25-34. DOI 10.48612/FARC/2687-1254/003.2.17.2024. 5. Новикова, А. В. Особенности хранения зерна в полевых условиях / А. В. Новикова // Доклады ТСХА, Москва, 03-05 декабря 2019 года. -Выпуск 292, Часть V. – Москва : Российский государственный аграрный университет - MCXA им. К. А. Тимирязева, 2020. – С. 3-5. – EDN FBPJLQ. 6. Novikova, A. V. Increasing the resource efficiency of storing agricultural products / A. V. Novikova, V. V. Rudomazin, O. I. Sergienko // II International Conference on Current Issues of Breeding, Technology and Processing of Agricultural Crops, and Environment (CIBTA-II-2023), Ufa, Russia, 03-05 июля 2023 года. – Les Ulis Cedex Α, EDP SCIENCES Α. 2023. Р. 1079. France: S DOI 10.1051/bioconf/20237101079. – EDN CWEKTM 7. Оноприенко, Н. А. Технология заготовки и качество плющеного зерна кукурузы в рукавах / Н. А. Оноприенко, С. В. Кобзарь // Эффективное животноводство. – 2017. – № 7 (137). – С. 11. – EDN ZITUTX. 8. Патент на полезную модель № 203908 U1 Российская Федерация, МПК G01N 1/20. Ручной пробоотборник сыпучих материалов: № 2020131172 : заявл. 22.09.2020 : опубл. 27.04.2021 / Н. А. Лылин, А. В. Новикова; заявитель Федеральное государственное бюджетное образования «"Российский образовательное учреждение высшего государственный аграрный университет - MCXA имени К.А. Тимирязева». — EDN ZAXWHB 9. Парахин, Н. В. Кормопроизводство / Н. В. Парахин, И. В. Кобозев, И. В. Горбачев. – Москва : КолосС, 2006. – 432 с. 10. Кононенко, С. И. Пути снижения влияния неблагоприятных кормовых факторов на организм животных / С. И. Кононенко // Научный журнал КубГАУ. - 2016. - № 119 (05). 11. Титенок, Л. Н. Хранение зерна пшеницы и кормов в полиэтиленовых контейнерах: практическое руководство / Л. Н. Титенок, М. И. Ткаченко, В. В. Кулинцев ; под ред. Л. Н. Титенка ; Гос. научное учреждение «Ставропольский науч.-исслед. ин-т сельского хоз-ва» Российской акад. сельскохозяйственных наук. - Изд. 2-е, перераб. и доп. - Ставрополь : Сервисшкола, 2009. - 66 с. ISBN 978-5-93078-652-1.

УДК 619:616-076:579.852.13

ИЗУЧЕНИЕ ТОКСИННОБРАЗУЮЩЕЙ АКТИВНОСТИ КЛОСТРИДИЙ В ТЕСТ-СИСТЕМЕ ИФА

*Новикова О.Н., *Зубовская И.В., *Гришанович А.Э., **Винтер М.А., **Зинченко А.И.

*РУП «Институт экспериментальной ветеринарии им. С.Н. Вышелесского», г. Минск, Республика Беларусь

**Институт микробиологии НАН Беларуси, г. Минск, Республика Беларусь

Супернатанты культур клостридий испытаны в тест-системе ИФА, где в качестве положительного контроля использовали рекомбинантные белки альфа-токсина и перфринголизина. Определена токсинообразующая активность клостридий - количество альфа-токсина и перфринголизина в среде культивирования бактерий. Наиболее активным в отношении выработки альфа-токсина был штамм С. perfringens (КМИЭВ -В155), что дало возможность выбрать его в качестве производственного штамма-продуцента. Ключевые слова: клостридии, супернатант, рекомбинантные белки, альфа-токсин, перфринголизин, тест-система ИФА.

STUDY OF TOXIN-PRODUCING ACTIVITY OF CLOSTRIDIA IN AN IFA TEST SYSTEM

*Novikova O.N., *Zubovskaya I.V., *Grishanovich A.E., **Vinter M.A., **Zinchenko A.I.

*Institute of Experimental Veterinary Medicine, Minsk, Republic of Belarus

**Institute of Microbiology of the National Academy of Sciences of Belarus,

Minsk, Republic of Belarus

Supernatants of clostridium cultures were tested in an ELISA test system using recombinant alpha-toxin and perfringolysin proteins as positive controls. The intensity of toxin-forming properties of the studied clostridia was determined - the amount of alpha-toxin and perfringolysin in the bacterial culture medium. The strain of C. perfringens (KMIEV-B155) was the most active with respect to alpha-toxin production, which made it possible to select it as a production strain. **Keywords:** clostridia, supernatant, recombinant proteins, alpha-toxin, perfringolysin, ELISA test system.

Введение. Род *Clostridium* включает в себя более ста видов грамположительных облигатно анаэробных палочковидных бактерий, способных к спорообразованию, что делает бактерий этого рода одними из самых распространенных во всем мире.

Вирулентные свойства различных штаммов клостридий проявляются в способности продуцировать высокоактивные токсины и ферменты, которые при воздействии на чувствительные ткани и органы макроорганизма нарушают их нормальное функционирование и вызывают развитие специфических, опасных для жизни различных патологических состояний [1].

К широко распространенным представителям этого рода относят вид Clostridium perfringens (C. perfringens). Штаммы С. perfringens относят к основным семи токсинотипам: тип А (альфа-токсин), тип В (альфа, бета и эпсилон токсины), тип С (альфа и бета токсины), тип D (альфа и эпсилонтоксины), тип Е (альфа- и йота-токсины), тип F (альфа и энтеротоксин) и тип G (альфа и NetB-токсины) [2].

С. perfringens тип A может выделяться как от здоровых, так и от больных энтеротоксемией телят [3]. В последние годы появились сведения о том, что необходимым условием развития клостридиозов является синергизм действия перфринголизина и альфа-токсина Clostridium perfringens тип A. Оба токсина обладают цитокин-индуцирующим провоспалительным действием [1, 4, 5].

Применение вакцин на основе токсоидов клостридий является одним из наиболее эффективных способов защиты животных от клостридиозов. При разработке технологии изготовления таких вакцин особое внимание уделяется подбору высокопродуктивных штаммов-продуцентов целевых токсинов

C. perfringens. Несмотря на значимость перфринголизина в патогенезе клостридиозов в современных вакцинных препаратах его не декларируют в качестве протективного антигена.

Существует классический метод определения степени токсичности бактериального супернатанта *C. perfringens* на белых мышах. Однако, этот метод является весьма трудоемким, негуманным и имеет большую погрешность, поскольку *C. perfringens* выделяет множество других токсинов и ферментов, более двадцати из которых также считаются патогенными [1].

Определение содержания альфа-токсина и перфринголизина методом ИФА позволяет провести иммунохимическую идентификацию и определить количество этих токсинов в среде культивирования клостридий.

С целью подбора высокопродуктивного штамма клостридий в отношении альфа-токсина и перфринголизина при разработке вакцинных препаратов нами были изучены токсинобразующие свойства двух штаммов и эпизоотического изолята *C. perfringens*.

Материалы методы исследований. Постановку И метода осуществляли общепринятым методом с использованием В качестве контроля рекомбинантных белков положительного альфа-токсина перфринголизина *C. perfringens* (Институт микробиологии НАН, Республики белки альфа-токсина и перфринголизина Рекомбинантные испытывали в ИФА в концентрациях - 1, 5, 10, 20 мкг/мл, растворитель карбонат-бикарбонатный буфер (рН-9,4). В качестве отрицательного контроля использовали сердечно-мозговой бульон (СМБ) в разведении 1:100. В качестве специфических антител - коммерческие антитела к альфа-токсину и перфринголизину C. perfringens. В качестве субстратного буфера - ТМБ. Учет АФN проводили, измеряя оптическую плотность спектрофотометре при длине волны 450 нм. Построение калибровочных кривых для рекомбинантных белков альфа-токсина и перфринголизина осуществляли зависимости оптической плотности ОТ концентрации рекомбинантных белков токсинов в растворе.

В работе использовали штаммы клостридий, полученные из коллекции микроорганизмов РУП «Институт экспериментальной ветеринарии им. С.Н. Вышелесского» - С. perfringens (КМИЭВ-В153), С. perfringens (КМИЭВ-В155), а также эпизоотический изолят С. perfringens, выделенный от трупа теленка с явлениями энтеротоксемии. Штаммы *С. perfringens* (КМИЭВ-В153), С. perfringens (КМИЭВ-В155) и эпизоотический изолят *С. perfringens* высевали на среду Китт-Тароцци, 5 % кровяной агар, сердечно-мозговой агар (СМА), сердечно-мозговой бульон (СМБ) с последующим культивированием в анаэробных условиях при 37°С.

Патогенные свойства клостридий определяли путем постановки биопробы на морских свинках массой 450–500 г. Морским свинкам внутримышечно вводили 0,5 мл суточной культуры клостридий со среды Китт-Тароцци.

Для получения токсинсодержащих супернатантов клостридии культивировали на СМБ. Для этого в три флакона, содержащие по 100 мл СМБ, вносили соответственно по 5 мл расплодки каждого штамма клостридий с концентрацией 1х10⁹ м.т./1мл. и далее образцы культивировали в анаэробных условиях при 37 °С в термошейкере в течение 8 часов. Из флаконов отбирали токсинсодержащую культуральную жидкость и центрифугировали при 4000

оборотах 30 минут. Супернатанты клостридий фильтровали при помощи стерильных фильтров (Millipore, 0,22 µm). Каждый образец супернатанта клостридий испытывали в ИФА в трех повторах.

Статистическую обработку экспериментальных данных осуществляли с помощью критерия Стьюдента для независимых выборок.

Результаты исследований. При посеве на 5 % кровяной агар изучаемые штаммы и эпизоотический изолят *C. perfringens* обладали выраженной гемолитической активностью.

При постановке биопробы наблюдали гибель морских свинок в течение 24 часов, что позволило сделать заключение о патогенных свойствах культур клостридий.

Результаты изучения супернатантов культур клостридий в тест-системе ИФА представлены в таблице.

Таблица – Результат определения количества альфа-токсина и перфринголизина в бактериальных супернатантах *C. perfringens*

Супернатант	Количество, мкг/мл	
бактериальной культуры	альфа-токсин	перфринголизин
C. perfringens (КМИЭВ -B153)	15,9±0,4	9,8±0,04
C. perfringens (КМИЭВ -B155)	31,1±0,5	15,1±0,07
C. perfringens (эпизоотический изолят)	16,5±0,1	31,4±0,12

Таким образом, штаммы *C. perfringens* (КМИЭВ -B153), *C. perfringens* (КМИЭВ -B155) и эпизоотический изолят *C. perfringens* обладали выраженной токсинообразующей активностью. При этом соотношение альфа-токсина и перфринголизина в среде культивирования у каждого штамма клостридий и эпизоотического изолята имели существенные различия. Так, наибольшее значение альфа-токсина отмечали в супернатанте *C. perfringens* (КМИЭВ - B155), а перфринголизина — в супернатанте эпизоотического изолята *С. perfringens*.

Заключение. Изучение токсинообразующих свойств клостридий в тестсистеме ИФА, где в качестве положительного контроля использовали рекомбинантные белки альфа-токсина и перфринголизина позволило выявить интенсивность токсинообразующих свойств клостридий определить количество альфа-токсина и перфринголизина в среде культивирования. Наиболее активным в отношении выработки альфа-токсина был штамм С. perfringens (КМИЭВ -B155), что дало возможность выбрать его в качестве штамма-продуцента. Наибольшее производственного перфринголизина было в супернатанте эпизоотического изолята *C. perfringens*. Определение перфринголизина в среде культивирования клостридий имеет важное значение как для оценки этиологической значимости выделенного изолята клостридий, так и Іпри разработке технологии изготовления вакцин для профилактики клостридиозов.

Литература. 1. Kiu, R. An update on the human and animal enteric pathogen

Clostridium perfringens / R. Kiu, L. J. Hall // Emerg. Microbes Infect. - 2018. - V. 7. - P. 141-148. 2. Towards an understanding of the role of Clostridium perfringens toxins in human and animal disease / F. A. Uzal, J. C. Freedman, P. Shrestha [et.al] // Future Microbiol. - 2014. - V. 9. - P. 361–377. 3. Pathogenic characterization of Clostridium perfringens strains isolated from patients with massive intravascular hemolysis / A. Suzaki, K. Ohtani, S. Komine-Aizawa [et.al] // Front. Microbiol. – 2021. - V. 12. - P. 713509. doi: 10.3389/fmicb.2021.713509. 4. The synergistic necrohemorrhagic action of Clostridium perfringens perfringolysin and alpha toxin in the bovine intestine and against bovine endothelial cells / S. Verherstraeten, A. Matsumoto, S. Kamiya [et.al] // Vet. Res. – 2013. - V. 44. – P. 45. doi: 10.1186/1297-9716-44-45. 5. Deprez, P. Clostridium perfringens infections — a diagnostic challenge / P. Deprez // Vet Rec. - 2015. - № 177 (15). – P. 388-389.

УДК 619:616.636

ЭПИЗООТИЧЕСКАЯ СИТУАЦИЯ ПО БРУЦЕЛЛЕЗУ В СУБЪЕКТАХ РОССИЙСКОЙ ФЕДЕРАЦИИ, ГРАНИЧАЩИХ С РЕСПУБЛИКОЙ БЕЛАРУСЬ

Нурлыгаянова Г.А^{1, 2}, Разумова А.А.^{1, 3}, Белоусов В.И.^{1, 2}, Коба И.С.² ¹ФГБУ «Федеральный центр охраны здоровья животных» (ФГБУ «ВНИИЗЖ»), г. Москва, Российская Федерация

²ФГБОУ ВО «Московская государственная академия ветеринарной медицины и биотехнологии-МВА имени К.И. Скрябина», г. Москва, Российская Федерация ³ФГАОУ ВО «Российский университет дружбы народов имени Патриса Лулумбы» (РУДН), г. Москва, Российская Федерация

Изучена эпизоотическая ситуация по бруцеллезу сельскохозяйственных животных за 2022-2023 гг. на территории 3-х субъектов Российской Федерации (РФ), имеющих общую границу с Республикой Беларусь. Установлено, что территория Псковской области свободна от возбудителя бруцеллеза. Эпизоотическая ситуация по бруцеллезу в Брянской и Смоленской областях - нестабильная. За анализируемые два года всего зарегистрировано новых неблагополучных пунктов по бруцеллезу крупного рогатого скота в Брянской области 11, в Смоленской области – 7. На территории Брянской области в 2023 году в популяции мелкого рогатого скота выявлено 1 животное, больное бруцеллезом. Сложившаяся эпизоотическая ситуация в Смоленской и Брянской областях требует повышенного внимания и расширения взаимодействия Государственной ветеринарной службы и органов здравоохранения, что позволит преодолеть проблему. Ключевые слова: Российская Федерация, регион, бруцелла, неблагополучный пункт, животные, человек, проблемы.

THE EPIZOOTIC SITUATION OF BRUCELLOSIS IN THE SUBJECTS OF THE RUSSIAN FEDERATION BORDERING THE REPUBLIC OF BELARUS

Nurlygayanova G.A.^{1,2}, Razumova A.A.^{1,3}, Belousov V.I.^{1,2}, Koba I.S.²
¹Federal Center for Animal Health (FGBI «ARRIAH»), Moscow, Russian Federation