

**UNIVERSIDADE FEDERAL DE SANTA MARIA
CENTRO DE CIÊNCIAS RURAIS
PROGRAMA DE PÓS-GRADUAÇÃO EM MEDICINA VETERINÁRIA**

**RESPOSTA SOROLÓGICA E PROTEÇÃO FETAL
CONTRA O VÍRUS DA DIARRÉIA VIRAL BOVINA
(BVDV) EM VACAS IMUNIZADAS COM VACINA
EXPERIMENTAL ATENUADA**

DISSERTAÇÃO DE MESTRADO

Sandra Arenhart

**Santa Maria, RS, Brasil
2008**

Livros Grátis

<http://www.livrosgratis.com.br>

Milhares de livros grátis para download.

**RESPOSTA SOROLÓGICA E PROTEÇÃO FETAL CONTRA O VÍRUS DA
DIARRÉIA VIRAL BOVINA (BVDV) EM VACAS IMUNIZADAS COM
VACINA EXPERIMENTAL ATENUADA**

Por

Sandra Arenhart

Dissertação apresentada ao Curso de Mestrado do Programa de Pós-Graduação em Medicina Veterinária, Área de Concentração em Medicina Veterinária Preventiva, da Universidade Federal de Santa Maria (UFSM, RS), como requisito parcial para obtenção do grau de
Mestre em Medicina Veterinária.

Orientador: Eduardo Furtado Flores, PhD.

**Santa Maria, RS, Brasil.
2008**

**Universidade Federal de Santa Maria
Centro de Ciências Rurais
Programa de Pós-Graduação em Medicina Veterinária
Departamento de Medicina Veterinária Preventiva**

A Comissão Examinadora, abaixo assinada,
aprova a Dissertação de Mestrado

**RESPOSTA SOROLÓGICA E PROTEÇÃO FETAL CONTRA O VÍRUS DA
DIARRÉIA VIRAL BOVINA (BVDV) EM VACAS IMUNIZADAS COM
VACINA EXPERIMENTAL ATENUADA**

Elaborada por
Sandra Arenhart

Como requisito parcial para obtenção do grau de
Mestre em Medicina Veterinária

COMISSÃO EXAMINADORA:

Eduardo Furtado Flores, PhD, UFSM
(Presidente/orientador)

Rudi Weiblen, PhD, UFSM

Telmo Vidor, Dr, UFPel

Santa Maria, 3 de março de 2008.

AGRADECIMENTOS

Ao professor Eduardo Furtado Flores, pela oportunidade, pela orientação, pela confiança e pela colaboração, demonstradas durante todos esses anos de convívio, em especial durante a execução desse trabalho.

Ao professor Rudi Weiblen, pela orientação, ensinamentos e exemplo profissional, também dedicados durante todos esses anos de convívio.

À professora Luciane Lovato, pelos ensinamentos, pelo carinho demonstrado e pela amizade.

Aos meus pais Guido e Norma, que mesmo estando longe sempre apoiaram as minhas decisões.

À minha irmã Márcia, pela paciência, por me ouvir e me apoiar nos momentos em que precisei.

Ao meu namorado Rodrigo pela compreensão, pelo companheirismo e pelo carinho dedicados.

Ao Sr. Élvio Pereira, pelo “empréstimo” dos animais e pela paciência demonstrada durante a longa execução deste trabalho.

A todos os colegas do Setor de Virologia, pela convivência, pela amizade e pelos ensinamentos. À essa equipe de trabalho que na verdade é uma grande família.

Ao Programa de Pós-graduação em Medicina Veterinária da UFSM, pela formação acadêmica e científica.

À CAPES e FAPERGS pela concessão da bolsa e suporte financeiro.

À Universidade Federal de Santa Maria pela oportunidade de realização de mais uma grande etapa na minha formação.

RESUMO

Dissertação de Mestrado
Programa de Pós-Graduação em Medicina Veterinária
Universidade Federal de Santa Maria

RESPOSTA SOROLÓGICA E PROTEÇÃO FETAL CONTRA O VÍRUS DA DIARRÉIA VIRAL BOVINA (BVDV) EM VACAS PRENHES IMUNIZADAS COM UMA VACINA EXPERIMENTAL ATENUADA

AUTORA: SANDRA ARENHART
ORIENTADOR: EDUARDO FURTADO FLORES
Santa Maria, 3 de março de 2008.

O principal objetivo das vacinas contra o vírus da diarréia viral bovina (BVDV) é conferir proteção fetal e assim reduzir as perdas reprodutivas e a produção de bezerros persistentemente infectados (PI). Essa dissertação relata a avaliação de resposta sorológica e proteção fetal conferida por uma vacina experimental contendo duas amostras atenuadas do BVDV-1 (BVDV-1) e 2 (BVDV-2). Vacas previamente imunizadas com a vacina experimental (n=19) e controles não-vacinadas (n=18) foram colocadas em cobertura e desafiadas, entre os dias 30 e 90 de gestação, pela inoculação intranasal de quatro amostras heterólogas de BVDV-1 e BVDV-2. A resposta sorológica foi avaliada por testes de soro-neutralização realizados a diferentes intervalos após a vacinação (dias 34, 78 e 134 pós-vacinação [pv]). A proteção fetal foi monitorada por exames ultra-sonográficos e clínicos realizados durante o restante da gestação; e pela pesquisa de vírus e anticorpos no sangue pré-colostral coletado dos fetos abortados e/ou dos bezerros recém nascidos. No dia do desafio (dia 138 pv), todas as vacas vacinadas apresentavam anticorpos neutralizantes em títulos altos contra o BVDV-1 ($1.280 \geq 10.240$) e, com exceção de uma vaca (título 20), todas apresentavam títulos moderados a altos contra o BVDV-2 (80 - 1.280). O monitoramento da gestação revelou que, dentre as 18 vacas não-vacinadas apenas três (16,6%) pariram bezerros saudáveis e livres de vírus. As 15 restantes (83,3%) apresentaram indicativos de

infecção fetal e/ou falhas reprodutivas. Sete dessas vacas (38,8%) pariram bezerros positivos para o vírus, sendo que cinco eram saudáveis e sobreviveram; e dois apresentavam sinais de prematuridade ou fraqueza e morreram três e 15 dias após o nascimento respectivamente. As oito vacas controle restantes (44,4%) abortaram entre o dia 30 pós-desafio e às proximidades do parto, ou deram a luz a bezerros prematuros, inviáveis ou natimortos. Por outro lado, 17 de 19 vacas vacinadas (89,4%) pariram bezerros saudáveis e livres de vírus. Uma vaca vacinada abortou 130 dias pós-desafio, mas o produto não pode ser examinado para a presença de vírus. Outra vaca vacinada pariu um bezerro positivo para o vírus. Esses resultados demonstram que a vacina experimental induziu títulos adequados de anticorpos na maioria dos animais; e que a resposta imunológica produzida foi capaz de conferir proteção fetal e prevenir as perdas reprodutivas frente ao desafio com um *pool* de amostras heterólogas de BVDV.

Palavras-chave: vírus da diarreia viral bovina, BVDV, vacina experimental, proteção fetal.

ABSTRACT

Master's Dissertation
Programa de Pós-Graduação em Medicina Veterinária
Universidade Federal de Santa Maria

SEROLOGICAL RESPONSE AND FETAL PROTECTION AGAINST BOVINE VIRAL DIARRHEA VIRUS (BVDV) IN PREGNANT COWS IMMUNIZED WITH AN EXPERIMENTAL ATTENUATED VACCINE

AUTHOR: SANDRA ARENHART
ADVISER: EDUARDO FURTADO FLORES
Santa Maria, March, 3th, 2008.

The major goal of bovine viral diarrhoea virus (BVDV) vaccines is to confer fetal protection and thus prevent reproductive losses and the production of persistently infected (PI) calves. This dissertation reports the antibody response and fetal protection in pregnant cows conferred by an experimental vaccine containing two attenuated strains of BVDV (BVDV-1 and BVDV-2). Cows previously vaccinated with the experimental vaccine (n=19) and non-vaccinated controls (n=18) were mated and challenged between days 30 and 90 of gestation by intranasal inoculation of four heterologous BVDV-1 and BVDV-2 isolates. The antibody response was evaluated by serum-neutralization tests performed at different intervals after vaccination (days 34, 78 and 138 post-vaccination [pv]). Fetal protection was monitored by ultrasonographic and clinical examination of the dams and fetuses conducted during the rest of gestation; and through virological and serological examination of pre-colostral blood obtained from aborted and/or recently born fetuses/calves. At the day of challenge (day 138 pv), all vaccinated cows had neutralizing antibodies in high titers against BVDV-1 (1.280- >10.240), and with one exception (titer 20), presented moderate to high titers to BVDV-2 (80-1.280). At the end of the experiment only three out of 18 control cows (16.6%) delivered healthy, virus-free calves. Fifteen non-vaccinated cows (83.3%) presented signs of fetal infection and/or had reproductive losses. Seven of these cows

(38.8%) delivered virus-positive calves; five were healthy and survived; two were premature or weak and lasted three and 15 days, respectively. The other eight cows (44.4%) aborted between day 30 post-challenge and the parturition; or delivered premature or stillbirth calves. In contrast, 17 out of 19 (89.4%) vaccinated cows delivered virus-free, healthy calves. One vaccinated cow aborted around day 130 post-challenge, yet the aborted fetus could not be examined for the presence of virus. Another cow delivered a virus-positive calf. These results showed that the experimental vaccine induced adequate antibody titers in most animals and that the immunological response was able to prevent fetal infection and reproductive losses upon challenge with a pool of heterologous BVDV isolates.

Key words: bovine viral diarrhea virus, BVD, experimental vaccine, fetal protection.

LISTA DE FIGURAS

CAPÍTULO 1

- FIGURA 1. Delineamento experimental. Grupos de vacas vacinadas ou controles foram colocadas em cobertura e posteriormente desafiadas. A resposta sorológica foi avaliada a diferentes intervalos pós-vacinação. A gestação foi monitorada por ultra-sonografia (US) e palpação retal (PR). O *status* clínico, virológico e sorológico dos recém-nascidos foi avaliado por ocasião do parto..... 46
- FIGURA 2. Evolução dos títulos de anticorpos neutralizantes frente às amostras homólogas de vírus (BVDV-1 = IBSP-2; BVDV-2 = VS-253) no soro de vacas imunizadas com uma vacina experimental atenuada contra o vírus da diarreia viral bovina (BVDV). Os títulos de anticorpos neutralizantes estão expressos em média geométrica (GMT)..... 48

LISTA DE QUADROS

CAPÍTULO 1

- QUADRO 1. Títulos de anticorpos neutralizantes no soro de vacas imunizadas com uma vacina experimental atenuada contra o vírus da diarreia viral bovina (BVDV)..... 47
- QUADRO 2. Indicadores clínicos, virológicos e sorológicos de infecção fetal em vacas prenhes imunizadas com uma vacina experimental atenuada e posteriormente desafiadas com um *pool* de quatro amostras heterólogas do vírus da diarreia viral bovina (BVDV)..... 49
- QUADRO 3. Indicadores clínicos, virológicos e sorológicos de infecção fetal em vacas prenhes não-imunizadas (grupo controle) desafiadas com um *pool* de quatro amostras de campo do vírus da diarreia viral bovina (BVDV)..... 50

SUMÁRIO

1. INTRODUÇÃO.....	12
2. CAPÍTULO 1. Proteção fetal contra o vírus da diarréia viral bovina (BVDV) em vacas prenhes previamente imunizadas com uma vacina experimental atenuada.....	17
Abstract.....	18
Resumo.....	20
Introdução.....	21
Material e métodos.....	24
Resultados.....	28
Discussão.....	31
Referências bibliográficas.....	40
3. REFERÊNCIAS.....	51

1. INTRODUÇÃO

O vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV) é um dos patógenos mais importantes de bovinos, sendo responsável por perdas econômicas significativas na pecuária bovina em todo mundo (BAKER, 1995). O BVDV está classificado na família *Flaviviridae*, gênero *Pestivirus*, juntamente com o vírus da Peste Suína Clássica (CSFV) e o vírus da Doença da Fronteira (BDV) de ovinos (HORZINEK, 1991). Os pestivírus são vírus pequenos, com diâmetro entre 40 e 60nm, envelopados, e cujo genoma consiste de uma fita simples de RNA de polaridade positiva, com aproximadamente 12,5kb. O genoma do BVDV codifica três glicoproteínas de envelope: gp25/E1, gp48/E0 e gp53/E2, sendo a gp/53/E2 a mais antigênica (DONIS, 1995).

Os isolados de campo do BVDV podem ser classificados em citopatogênicos (CP) e não-citopatogênicos (NCP), com base no efeito da sua replicação em células de cultivo (GILLESPIE et al., 1960). Amostras NCP predominam entre os isolados de campo, se constituindo em mais de 90% do total de isolados de bovinos (DONIS, 1995; KALAYCIOGLU, 2007). Já as mostras CP variam ao redor de 5% e são isoladas quase que exclusivamente de animais acometidos pela Doença das Mucosas (DUBOVI, 1992). Outra característica importante do BVDV é a grande variabilidade antigênica existente entre os isolados de campo (DONIS, 1995).

O BVDV pode ser classificado em dois genótipos: BVDV tipos 1 e 2 (BVDV-1 e BVDV-2), de acordo com a análise da região 5' UTR (*untranslated region*) do genoma (PELLERIN et al., 1994; RIDPATH et al., 1994; VAN RIJN et al., 1997). Amostras classificadas como BVDV-2 foram inicialmente identificadas em surtos ocorridos na América do Norte no final da década de 80 (PELLERIN et al., 1994). Posteriormente, constatou-se que vírus do genótipo BVDV-2 estavam circulando na população bovina da América do Norte desde a década de 60 (RIDPATH et al., 1994; 2000). As cepas virais de referência e a maioria dos vírus vacinais pertencem ao genótipo do BVDV-1 (RIDPATH et al., 1994; FLORES et al., 2005). Os vírus do genótipo BVDV-1 representam a maioria dos vírus vacinais e das cepas de referência utilizadas nos laboratórios de diagnóstico (FLORES et al., 2005). No Brasil, a primeira amostra de BVDV-2 foi isolada na década de 90 (FLORES et al., 2005)

A infecção de animais susceptíveis pelo BVDV tem sido associada com uma ampla variedade de sinais clínicos (BAKER, 1995). A maioria das infecções são subclínicas ou apresentam sinais clínicos discretos (LINDENBERG, 2003). Uma das características da infecção é imunodepressão, tornando os animais susceptíveis a outros patógenos (BAKER, 1995). Clinicamente, o BVDV pode produzir doença respiratória, digestiva, reprodutiva, a Doença das Mucosas (DM) e síndrome hemorrágica (SH; BAKER, 1995).

As maiores perdas são atribuídas à infecção de fêmeas prenhes, e estão diretamente associadas à fase gestacional e ao biotipo de vírus. Em muitos rebanhos onde a infecção é endêmica, as falhas reprodutivas são os sinais mais evidentes e muitas vezes o único indicativo da infecção (FLORES et al., 2005). A infecção de fêmeas prenhes pode cursar com reabsorção embrionária, abortamentos, mumificações, natimortalidade, malformações fetais, nascimento de terneiros fracos, persistentemente infectados (PI) e imunotolerantes ao vírus (BAKER, 1995). O nascimento de animais imunotolerantes é resultado da infecção transplacentária entre os dias 45 e 125 de gestação, com amostras NCP (McCLURKIN et al., 1984). Os animais PI excretam altos títulos virais nas secreções e excreções, durante toda a vida, constituindo-se no principal reservatório do vírus (BAKER, 1995; HOUE, 1995). Os animais PI estão presentes na população em um número relativamente pequeno (0,4% a 2,7%), mas ainda assim, se constituem no principal meio de perpetuação do vírus nos rebanhos (HOUE, 1995).

O controle da infecção pelo BVDV baseia-se na identificação e eliminação dos animais PI, associado ou não ao uso de vacinas para proteger os animais susceptíveis (DUBOVI, 1992; BOLIN, 1995; VAN OIRSCHOT et al., 1999). O uso da vacinação no controle da infecção geralmente se baseia em uma análise de riscos e custos. Se o risco da introdução do vírus e/ou a prevalência forem altos, a recomendação é vacinar para reduzir as perdas econômicas causadas pelo BVDV (VAN OIRSCHOT et al., 1999). A vacinação deve ser utilizada até que se removam todos os animais PI da propriedade ou até que se reduza a incidência de animais PI a um nível baixo e não haja riscos de reintrodução do BVDV no rebanho (HOUE et al., 2006).

Existem dois tipos principais de vacinas contra o BVDV: as vacinas inativadas e as vacinas vivas modificadas (BOLIN, 1995; VAN OIRSCHOT et al., 1999; FULTON & BURGE, 2001). As vacinas inativadas são formuladas com uma ou mais amostras de vírus;

geralmente induzem uma produção fraca ou moderada de anticorpos, e necessitam de várias aplicações, além de reforços anuais (BOLIN, 1995). A maioria das vacinas vivas contém uma amostra CP, atenuada *in vitro* por sucessivas passagens em cultivo celular, associado ou não à mutagênese química (BOLIN, 1995). Essas vacinas geralmente produzem imunidade mais sólida e duradoura, possivelmente devido ao envolvimento da resposta imune mediada por células T (BOLIN, 1995; KALAYCIOGLU, 2007). Porém, essas vacinas apresentam algumas desvantagens em relação às vacinas inativadas, como a indução de imunossupressão, tornando os animais susceptíveis a outras infecções. Existe também a possibilidade de infecção fetal se tais vacinas forem administradas a fêmeas prenhes (VAN OIRSCHOT et al., 1999; KELLING, 2004; KALAYCIOGLU, 2007). Além disso, o uso de vacinas vivas também poderia induzir a Doença das Mucosas, pela recombinação do RNA do vírus vacinal com o vírus persistente (KALAYCIOGLU, 2007).

Devido a esses problemas relacionados à segurança das vacinas vivas, ou mesmo da falha em induzir proteção das vacinas inativadas, existe uma tendência ao desenvolvimento de vacinas de subunidade, de DNA ou vetores virais recombinantes (DONIS, 1995; KALAYCIOGLU, 2007). Essas vacinas utilizam como antígeno a glicoproteína do envelope E2/gp53, por ser considerada a responsável pela indução de imunidade protetora (VAN OIRSCHOT et al., 1999; KALAYCIOGLU, 2007). Essa nova geração de vacinas com marcadores, acompanhadas de um teste diferencial específico, poderia permitir a distinção entre animais naturalmente infectados ou vacinados e facilitar programas de controle e erradicação do BVDV (KALAYCIOGLU, 2007). Apesar de algumas dessas vacinas terem conferido uma proteção clínica parcial, e em alguns casos resultados promissores, ainda assim as vacinas tradicionais, tanto vivas quanto inativadas, conferem uma melhor proteção (KALAYCIOGLU, 2007).

As vacinas devem proteger os animais da doença clínica e principalmente impedir a infecção transplacentária e a conseqüente infecção fetal e geração de animais PI (BOLIN, 1995; VAN OIRSCHOT et al., 1999; LINDENBERG, 2003). A maioria das vacinas utilizadas contra o BVDV geralmente são vacinas inativadas ou vacinas vivas atenuadas (VAN OIRSCHOT et al., 1999; LINDENBERG, 2003). Devido a grande diversidade antigênica dos isolados de campo, e a baixa reatividade cruzada entre os genótipos, a

obtenção de proteção através da vacinação ainda é um problema crítico (DUBOVI, 1992; VAN OIRSCHOT et al., 1999; KALAYCIOGLU, 2007).

Além disso, um dos maiores problemas de quase todas as vacinas contra o BVDV é a incapacidade de conferir proteção fetal completa. Com isso, além das perdas reprodutivas, animais PI continuam a ser gerados, contribuindo para a perpetuação do vírus nos rebanhos (BOLIN et al., 1991; DUBOVI 1992). Muitos estudos têm sido realizados avaliando a habilidade de vacinas em proteger os fetos da infecção persistente. Esses estudos têm demonstrado proteção variável, dependendo das características das vacinas e do tipo de desafio utilizado (FICKEN et al., 2006; KALAYCIOGLU, 2007). A maioria das vacinas inativadas falha em induzir proteção fetal adequada enquanto que vacinas vivas têm demonstrado serem mais efetivas, inclusive frente a desafios com amostras de genótipos heterólogos (KALAYCIOGLU, 2007).

No Brasil, até há pouco tempo somente eram comercializadas vacinas inativadas contendo cepas norte-americanas e européias do BVDV-1. Nos últimos anos, vacinas contendo ambos os genótipos virais (BVDV-1 e BVDV-2), e contendo também cepas sul-americanas foram importadas dos Estados Unidos, Uruguai e Argentina. Esse é um passo muito importante, uma vez que vacinas contendo apenas o genótipo BVDV-1 não induzem boa resposta sorológica frente ao BVDV-2 (FULTON & BURGE, 2001; VOGEL et al., 2001; 2002). Essa reformulação no perfil das vacinas licenciadas tem levado alguns laboratórios nacionais a desenvolver vacinas com isolados locais que provavelmente contribuirão para a melhoria das vacinas disponíveis para o controle da infecção pelo BVDV (FLORES et al., 2005).

No Brasil, atualmente somente são comercializadas vacinas inativadas contra o BVDV (FLORES et al., 2005; SILVA et al., 2007). Estudos demonstraram a incapacidade dessas vacinas em induzirem proteção fetal ou mesmo títulos de anticorpos neutralizantes adequados em ovinos (VOGEL et al., 2001; 2002) e bovinos (LIMA et al., 2005; SILVA et al., 2007). Por outro lado, BRUM et al. (2002) demonstraram que duas amostras de BVDV (BVDV-1 e BVDV-2) atenuadas por métodos tradicionais foram capazes de induzir resposta sorológica de amplo espectro e induziram proteção fetal em ovelhas prenhes frente ao desafio com amostras heterólogas. Essas mesmas amostras demonstraram ser suficientemente atenuadas e induziram boa resposta sorológica em bezerros (LIMA et al.,

2004). Nesse sentido o presente experimento foi delineado para testar a eficácia destes vírus vacinais em conferir proteção fetal em vacas prenhes. Embora no Brasil vacinas atenuadas contra o BVDV não sejam licenciadas, essas cepas são promissoras para o uso em vacinas em um futuro próximo (FLORES et al., 2005).

Portanto, o objetivo do presente estudo foi avaliar a resposta sorológica e proteção fetal em vacas prenhes conferida pela imunização com uma vacina experimental contendo duas amostras atenuadas do BVDV frente ao desafio com amostras heterólogas.

2. CAPÍTULO 1

Proteção fetal contra o vírus da diarreia viral bovina (BVDV) em vacas prenhes previamente imunizadas com uma vacina experimental atenuada.

Fetal protection against bovine viral diarrhea virus (BVDV) in pregnant cows previously immunized with an experimental, attenuated vaccine.

Sandra Arenhart^a, Letícia Frizzo da Silva, Andréia Henzel, Rogério Ferreira, Rudi Weiblen & Eduardo Furtado Flores^{*}.

(Artigo a ser submetido à revista Pesquisa Veterinária Brasileira).

^aDepartamento de Medicina Veterinária Preventiva, e Departamento de Microbiologia e Parasitologia, Universidade Federal de Santa Maria (UFSM), Santa Maria, RS, Brasil.

^{*}Autor para correspondência: Departamento de Medicina Veterinária Preventiva. Universidade Federal de Santa Maria. Santa Maria, RS. Brasil. 97105-900. Fone: 55-3220-8055. Fax: 55-3220-8034. E-mail: flores@ccr.ufsm.br

ABSTRACT.- Arenhart, S.; Silva, L. F.; Henzel, A.; Ferreira, R., Weiblen, R. & Flores, E. F. **[Fetal protection against bovine viral diarrhea virus (BVDV) in pregnant cows previously immunized with an experimental attenuated vaccine.]** Proteção fetal contra o vírus da diarréia viral bovina (BVDV) em vacas prenhes previamente imunizadas com uma vacina experimental atenuada. Pesquisa Veterinária Brasileira, 28 (): - . Depto de Medicina Veterinária Preventiva, Centro de Ciências Rurais, Universidade Federal de Santa Maria, Santa Maria, RS 97105900, Brazil. E-mail: flores@ccr.ufsm.br. This article reports the antibody response and fetal protection in pregnant cows conferred by an experimental vaccine containing two attenuated strains of bovine viral diarrhea virus (BVDV-1 and BVDV-2). Cows (n=19) were vaccinated twice, with a 34-days-interval, with the experimental vaccine and together with non-vaccinated controls (n=18), were mated and challenged between days 30 and 90 of gestation by intranasal inoculation of four heterologous BVDV-1 and BVDV-2 isolates. The antibody response was evaluated by serum-neutralization tests performed at different intervals after vaccination (days 34, 78 and 138 post-vaccination [pv]). Fetal protection was monitored by ultrasonographic and clinical examination of the dams and fetuses during the rest of gestation; and through virological and serological examination of pre-colostral blood obtained from aborted and/or recently born fetuses/calves. At the day of challenge (day 138 pv), all vaccinated cows had neutralizing antibodies in high titers against BVDV-1 (1280 - \geq 10.240), and with one exception (titer 20), presented moderate to high titers to BVDV-2 (80 - 1280). At the end of the monitoring, only three out of 18 control cows (16.6%) delivered healthy, virus-free calves. Fifteen non-vaccinated cows (83.3%) presented signs of fetal infection and/or had reproductive losses. Seven of these cows (38.8%) delivered virus-positive calves; five were

healthy and survived (27.7%); two were premature or weak and lasted three and 15 days, respectively. The other eight cows (44.4%) aborted between day 30 post-challenge and the parturition; or delivered premature or stillbirth calves. In contrast, 17 out of 19 (89.4%) vaccinated cows delivery virus-free, healthy calves. One vaccinated cow aborted around day 130 post-challenge, yet this fetus could not be examined for the presence of virus. Another cow delivered a virus-positive calf (5.2%). In summary, the experimental vaccine induced adequate antibody titers in most animals and the immunological response induced by vaccination was able to prevent fetal infection and reproductive losses upon challenge with a pool of heterologous BVDV isolates. Hence, this experimental vaccine may be an attractive alternative for the prevention of reproductive losses associated with BVDV infection.

INDEX TERMS: bovine viral diarrhea virus, BVDV, experimental vaccine, fetal protection.

RESUMO.- Esse artigo relata a avaliação de resposta sorológica e proteção fetal conferida por uma vacina experimental contendo duas amostras atenuadas do vírus da diarreia viral bovina tipos 1 (BVDV-1) e 2 (BVDV-2). Vacas foram imunizadas com a vacina experimental (n=19) e juntamente com controles não-vacinadas (n=18) foram colocadas em cobertura e desafiadas, entre os dias 30 e 90 de gestação, pela inoculação intranasal de quatro amostras heterólogas de BVDV-1 e BVDV-2. A resposta sorológica foi avaliada por testes de soro-neutralização realizados a diferentes intervalos após a vacinação (dias 34, 78 e 138 pós-vacinação [pv]). A proteção fetal foi monitorada por exames ultra-sonográficos e clínicos realizados durante o restante da gestação; e pela pesquisa de vírus e anticorpos no sangue pré-colostral coletado dos fetos abortados e/ou dos bezerros recém nascidos. No dia do desafio (dia 138 pv), todas as vacas vacinadas apresentavam anticorpos neutralizantes em títulos altos contra o BVDV-1 (1.280 - \geq 10.240) e, com exceção de uma vaca (título 20), todas apresentavam títulos médios a altos contra o BVDV-2 (80 - 1.280). O monitoramento da gestação revelou que, dentre as 18 vacas não-vacinadas, apenas três (16,6%) pariram bezerros saudáveis e livres de vírus. As 15 restantes (83,3%) apresentaram indicativos de infecção fetal e/ou falhas reprodutivas. Sete dessas vacas (38,8%) pariram bezerros positivos para o vírus, sendo que cinco eram saudáveis e sobreviveram (27,7%); e dois apresentavam sinais de prematuridade ou fraqueza e morreram três e 15 dias após o nascimento, respectivamente. As oito vacas controle restantes (44,4%) abortaram entre o dia 30 pós-desafio e às proximidades do parto, ou deram a luz a bezerros prematuros, inviáveis ou natimortos. Por outro lado, 17 de 19 (89,4%) vacas vacinadas deram a luz a bezerros saudáveis e livres de vírus. Uma vaca vacinada abortou 130 dias pós-desafio, mas o produto não pode ser examinado para a presença de vírus. Outra vaca vacinada pariu um

bezerro positivo para o vírus (5,2%). Em resumo, a vacina experimental induziu títulos adequados de anticorpos na maioria dos animais; e a resposta imunológica induzida pela vacinação foi capaz de conferir proteção fetal e prevenir as perdas reprodutivas frente ao desafio com um *pool* de amostras heterólogas de BVDV. Assim, essa vacina experimental pode representar uma boa alternativa para a redução das perdas reprodutivas associadas com a infecção pelo BVDV.

TERMOS DE INDEXAÇÃO: vírus da diarreia viral bovina, BVDV, vacina experimental, proteção fetal.

INTRODUÇÃO

O vírus da diarreia viral bovina (*bovine viral diarrhea virus*, BVDV) é um dos patógenos mais importantes de bovinos, responsável por grandes perdas econômicas para a pecuária bovina em todo mundo (Baker 1995). O BVDV é um vírus envelopado, com 45nm de diâmetro, genoma RNA de fita simples com 12,5kb, classificado na família *Flaviviridae*, gênero *Pestivirus* (Horzinek 1991). Os pestivírus podem ser classificados em citopatogênicos (CP) e não-citopatogênicos (NCP), de acordo com o efeito da replicação viral em células de cultivo (Lindenbach & Rice 2001). Uma característica marcante entre isolados de campo do BVDV é a grande diversidade antigênica e a existência de dois genótipos genética e antígenicamente distintos: BVDV tipos 1 e 2 (BVDV-1 e BVDV-2) (Pellerin et al. 1994).

A infecção de animais susceptíveis pelo BVDV pode produzir uma variedade de manifestações, que incluem desde infecções subclínicas, doença respiratória, digestiva,

reprodutiva, a doença das mucosas (DM), síndrome hemorrágica (SH) e imunodepressão (Baker 1995). As maiores perdas parecem resultar da infecção de fêmeas prenhes, podendo ocorrer reabsorção embrionária, abortos, mumificações, natimortalidade, malformações fetais, nascimento de bezerros fracos, persistentemente infectados (PI) e imunotolerantes ao vírus (Grooms et al. 2007). A infecção fetal com amostras NCP entre os dias 45 e 125 de gestação freqüentemente resulta na produção de bezerros PI imunotolerantes, provavelmente devido à deleção de clones de linfócitos B e T reativos contra antígenos do vírus infectante (McClurkin et al. 1984). Com isso, os animais PI são incapazes de responder imunologicamente contra o vírus infectante e também contra amostras de BVDV antigenicamente muito semelhantes. Assim, os animais PI replicam e excretam o vírus durante toda a vida, constituindo-se no principal reservatório do vírus (Houe 1995).

O controle da infecção pelo BVDV baseia-se na identificação e eliminação dos animais PI, associados ou não com o uso de vacinas (Bolin 1995). As vacinas devem proteger os animais da doença clínica e principalmente impedir a transmissão transplacentária e a infecção fetal (Van Oirschot et al. 1999). Atualmente existem dois tipos principais de vacinas contra o BVDV: as vacinas inativadas e as vacinas vivas modificadas (Van Oirschot et al. 1999, Fulton et al. 2003). As vacinas inativadas são formuladas com uma ou mais cepas do vírus, geralmente induzem níveis moderados de anticorpos, e necessitam de várias aplicações, além de reforços anuais. A maioria das vacinas vivas contém amostras CP, atenuadas *in vitro* por sucessivas passagens em cultivo celular, associados ou não com mutagênese química (Bolin 1995). Essas vacinas geralmente produzem imunidade mais sólida e duradoura, porém não devem ser administradas a fêmeas prenhes (Bolin 1995, Van Oirschot et al. 1999).

Nas últimas duas décadas, um número de diferentes formulações vacinais, incluindo vacinas clássicas inativadas e atenuadas, vacinas recombinantes e de subunidades, além de protocolos alternativos de vacinação e desafio, têm sido avaliados na tentativa de se aumentar a eficácia das vacinas, sobretudo em relação à proteção fetal (Brownlie et al. 1995, Cortese et al. 1998, Brusckhe et al. 1999, Beer et al. 2000, Kovács et al. 2003, Fairbanks et al. 2004, Brock et al. 2006, Ellsworth et al. 2006, Ficken et al. 2006, Grooms et al. 2007). Não obstante esses esforços, nenhuma vacina testada até o presente foi capaz de conferir total proteção aos fetos, o que representa um obstáculo para o efetivo controle da infecção pelo uso da vacinação (Kelling 2004).

A infecção pelo BVDV está amplamente difundida no rebanho bovino brasileiro, e amostras de ambos os genótipos e com diferenças genéticas e antigênicas das cepas americanas já foram identificadas no país (Flores et al. 2002, 2005, Cortez et al., 2006). Essa diversidade genética e antigênica possui implicações práticas para o diagnóstico, produção de vacinas e estratégias de controle da enfermidade (Flores et al. 2005). Estudos avaliando a resposta sorológica conferida por vacinas comerciais disponíveis no mercado brasileiro revelaram a incapacidade dessas vacinas em induzirem proteção fetal ou mesmo títulos de anticorpos neutralizantes adequados em ovinos (Vogel et al. 2001, 2002) e bovinos (Lima et al. 2005). No intuito de produzir uma vacina mais efetiva, Brum et al. (2002) demonstraram que duas amostras de BVDV atenuadas por métodos tradicionais foram capazes de induzir resposta sorológica de amplo espectro e induziram proteção fetal em ovelhas prenhes. Essas mesmas amostras demonstraram ser suficientemente atenuadas e induziram boa resposta sorológica em bovinos (Lima et al. 2004).

O objetivo do presente estudo foi avaliar a capacidade dessa vacina experimental atenuada em conferir proteção fetal contra o BVDV em vacas prenhes. Para isso, vacas prenhes

previamente imunizadas ou não, foram desafiadas com amostras heterólogas de vírus e submetidas ao monitoramento da gestação. A avaliação da proteção fetal considerou o *status* clínico, virológico e sorológico dos fetos e bezerros recém-nascidos.

MATERIAL E MÉTODOS

Delineamento experimental

Vacas soronegativas ao BVDV foram imunizadas duas vezes com uma vacina experimental atenuada (Brum et al. 2002). Juntamente com um grupo de vacas não imunizadas, foram colocados em cobertura e, trinta dias após o final do período de monta, foram submetidas ao diagnóstico de gestação. Trinta e sete vacas prenhes, dos grupos vacinados e controles, foram selecionadas para o teste de proteção vacinal. Esses animais foram desafiados, entre os dias 30 e 90 de gestação, pela inoculação intranasal de uma suspensão contendo quatro amostras de campo do BVDV. A eficácia da vacina foi avaliada pela mensuração dos títulos de anticorpos neutralizantes produzidos pelos animais vacinados; e pela capacidade de proteger os fetos da infecção viral. A viabilidade fetal foi investigada por palpação retal e por ultrasonografia (US), realizados a diferentes intervalos após o desafio. A proteção fetal foi também avaliada pela pesquisa de vírus e anticorpos nos bezerros abortados e/ou recém-nascidos. O delineamento experimental está ilustrado na Figura 1.

Células e vírus

Os procedimentos de amplificação, quantificação e isolamento viral; e os testes de soroneutralização (SN) foram realizados em células de rim bovino MDBK (*Madin Darby bovine kidney - American Type Culture Collection* [ATCC] CCL-22) livres de pestivírus. As células foram cultivadas em meio essencial mínimo (MEM), contendo penicilina (1,6 mg.mL⁻¹), estreptomicina (0,4 mg.mL⁻¹) e fungizona (25 mg.mL⁻¹); suplementado com 10% de soro eqüino. As amostras parentais CP dos vírus vacinais BVDV-1 (IBSP-2) e BVDV-2 (VS-253) foram gentilmente cedidas pela Dra. Edviges Maristela Pituco (Instituto Biológico de São Paulo, São Paulo, SP) e pelo Dr. Ruben Donis (*University of Nebraska at Lincoln*, Lincoln, USA), respectivamente. O procedimento utilizado para obtenção das amostras vacinais atenuadas foi descrito anteriormente por Brum et al. (2002). No presente estudo, foram utilizadas as amostras dos vírus obtidas na passagem 30 (p30) do trabalho original de obtenção das cepas vacinais. As amostras utilizadas no desafio são isolados brasileiros NCPs, pertencentes ao genótipo BVDV-1 (SV-126.8 e UFSM-1) e genótipo BVDV-2 (SV-63 e SV-260) (Flores et al. 2005, Cortez et al. 2006).

Animais, imunização e desafio

Foram utilizadas 80 vacas de raça mista, com idade entre três e cinco anos, soronegativas para o BVDV. Quarenta animais foram imunizados e quarenta permaneceram como controles, não-vacinados. Os animais foram imunizados duas vezes, com intervalo de 34 dias, pela via intramuscular (IM). Na primeira imunização, receberam 10^{7,2}DICC₅₀ (doses infectantes para 50% dos cultivos/mL) da cepa IBSP-2 e 10^{7,4}DICC₅₀ da cepa VS-253. Os animais controle foram inoculados com o mesmo volume de meio essencial mínimo. No dia 34 pós-vacinação (pv), os animais receberam uma segunda

imunização com $10^{6,77}$ DICC₅₀ da cepa IBSP-2 e $10^{7,0}$ DICC₅₀ da cepa VS-253. Sete dias após a segunda imunização, as vacas foram colocadas em cobertura com touros soronegativos para BVDV, por um período de 60 dias. Aproximadamente trinta dias após o final do período de monta realizou-se exame ultra-sonográfico (US) para o diagnóstico de gestação. A partir desse exame, foram agrupados aleatoriamente 19 animais prenhes no grupo vacinal e 18 vacas prenhes no grupo controle.

No dia 138 pv, correspondentes aos dias 30 - 90 dias de gestação, os animais dos grupos vacinado e controle foram desafiados. O desafio foi realizado pela inoculação de uma suspensão viral contendo $10^{6,9}$ DICC₅₀ (SV-126.8), $10^{6,9}$ DICC₅₀ (UFSM-1), $10^{6,7}$ DICC₅₀ (SV-63) e $10^{6,7}$ DICC₅₀ (SV-260) pela via intranasal (IN), em uma dose total de $10^{7,1}$ DICC₅₀.

Monitoramento da gestação

Após o desafio, a gestação foi monitorada por palpação retal e por US nos dias 176 e 208 pv; e por palpação retal no dia 268 pv. Esses exames tinham por finalidade avaliar a viabilidade dos fetos nos meses que se seguiram ao desafio. No restante da gestação, as vacas foram monitoradas diariamente, em busca de sinais que indicassem abortamento e/ou distúrbios gestacionais. Os fetos abortados foram submetidos a exame macroscópico e coleta de material para exames com a maior brevidade após a ocorrência dos abortos.

Nas proximidades do final previsto da gestação, os partos foram induzidos pela administração de dexametasona (Azium Solução, Shering-Plough, SP, Brasil, 20 mg por animal) e cloprostenol sódico (Ciosin, Shering-Plough, SP, Brasil; 0,53 mg por animal) em dose única. Para isto, os animais eram divididos em grupos, de acordo com a idade gestacional estimada pela data de cobertura e pela palpação retal. Os animais assim tratados foram monitorados por um período de 48 h, até a ocorrência do parto.

Os bezerros recém-nascidos eram assistidos e examinados clinicamente. Amostras de sangue e soro pré-colostral foram coletadas desses animais para a pesquisa de vírus e de anticorpos, respectivamente.

Sorologia

As amostras de soro coletadas das vacas a diferentes intervalos pós-vacinação e desafio, e dos bezerros recém-nascidos, foram submetidas a testes de soroneutralização (SN), com algumas modificações na metodologia utilizada por Botton et al. (1998). Foram utilizadas diluições crescentes de soro, partindo de 1:5 até 1:10.240, frente a doses constantes dos vírus homólogos (100 - 200 DICC₅₀) utilizando-se células MDBK como indicador da replicação viral. A resposta sorológica foi avaliada nos dias 34, 78, 138 pv, e novamente 38 dias após o desafio. O título neutralizante foi considerado a recíproca da maior diluição do soro capaz de neutralizar a replicação viral. As médias dos títulos de anticorpos neutralizantes foram calculadas em títulos médios geométricos (GMT), conforme Thrusfield (1986). Também realizou-se a sorologia de amostras de soro pré-colostral colhidas dos bezerros dos grupos controle e vacinal. O soro dos bezerros foi novamente testado para a presença de anticorpos neutralizantes entre 30 e 60 dias após o nascimento. Todas as amostras de soro foram testadas para a presença de anticorpos neutralizantes contra os vírus dos genótipos BVDV-1 (IBSP-2) e BVDV-2 (VS-253).

Pesquisa de vírus

As amostras de sangue pré-colostral (colhidas com EDTA a 10%) obtidas dos bezerros recém-nascidos dos grupos controle e vacinal foram submetidas à pesquisa de vírus. O isolamento viral foi realizado em células MDBK cultivadas em placas de seis cavidades. Previamente à inoculação, procedeu-se a separação da capa flogística utilizando-se um tampão de lise de hemácias (155mM NH₄Cl, 10mM KHCO₃, 1mM EDTA, pH 7,4),

adicionado em volume 2,5 vezes o volume da amostra, seguido de centrifugação (1000 x g por 5 min). Os leucócitos assim separados foram ressuspensos em 0,5 mL de MEM e inoculados em monocamadas de células MDBK. Os cultivos foram monitorados por três passagens consecutivas de 72 h cada. Ao final da terceira passagem, as células inoculadas foram submetidas à imunofluorescência (IFA) para a detecção de antígenos virais, de acordo com metodologia descrita por Botton et al. (1998). Para confirmar o *status* de infecção persistente, os animais foram testados novamente para a presença de vírus no sangue com aproximadamente 30 dias de idade.

RESULTADOS

Resposta sorológica

Os títulos individuais de anticorpos neutralizantes desenvolvidos contra os vírus homólogos após a vacinação estão apresentados no Quadro 1. A evolução sorológica dos títulos médios geométricos (GMTs) dos anticorpos nos grupos vacinado e controle está apresentada na Figura 2. Após a primeira imunização (34pv), os títulos atingiram valores médios a altos, principalmente frente ao BVDV-1 (títulos entre 1.280 e 5.120); e títulos baixos a médios frente ao BVDV-2 (entre 5 e 160). O teste do soro coletado no dia 78 pv após a revacinação demonstrou um aumento nos títulos frente ao BVDV-2 (entre 20 e 1.280), enquanto que os títulos contra o BVDV-1 não apresentaram grande variação após a revacinação (entre 640 e 5.120) (Quadro 1; Figura 2).

No dia do desafio (138pv), todas as vacas vacinadas apresentavam anticorpos neutralizantes em títulos altos contra o BVDV-1, amostra IBSP-2 (1.280 - >10.240). Com exceção de uma vaca (título 20), todas as vacas também apresentavam títulos médios a

altos contra o BVDV-2, amostra VS-253 (80 – 1.280). Após o desafio, outro aumento nos níveis de anticorpos foi observado, com os títulos atingindo valores entre 5.120 e 10.240 para o BVDV-1; e entre 160 e 10.240 para o BVDV-2 (Quadro 1; Figura 2). Os animais do grupo controle permaneceram soronegativos até o dia do desafio. No dia 38 pós-desafio (176pv) todos os animais do grupo controle, apresentavam títulos de anticorpos para o BVDV-1 (1.280 – 5.120) e para o BVDV-2 (160 – 5.120).

Proteção fetal

Para a avaliação da proteção fetal, as vacas foram desafiadas 104 dias após a segunda dose vacinal, pela inoculação IN de quatro amostras de vírus NCP heterólogos aos vírus vacinais (duas de BVDV-1 e duas de BVDV-2). Trinta e oito dias após o desafio (176pv) todos os animais foram submetidos ao exame da gestação por palpação retal e exame US. Todas as vacas do grupo vacinado estavam prenhes e com os fetos viáveis. Já no grupo controle não-vacinado, duas vacas haviam abortado (# 63 e 84), mas os fetos não foram encontrados. As demais vacas deste grupo apresentavam fetos viáveis. O exame realizado no dia 70 pós-desafio (208pv) revelou que mais uma vaca do grupo controle havia abortado (# 58). As demais vacas do grupo controle e todas as vacinadas apresentavam fetos viáveis. No exame do dia 130 pós-desafio (268pv), observou-se que mais uma vaca do grupo controle (# 56) e uma do grupo vacinal (# 22) haviam abortado. Aproximadamente três semanas antes do início da parição, mais uma vaca do grupo controle abortou (# 109). Não foi possível realizar a pesquisa de vírus e/ou anticorpos em nenhum dos fetos abortados neste período, pois os mesmos não foram encontrados. O resumo dos indicadores clínicos, virológicos e sorológicos de infecção fetal nos grupos vacinado e controle estão apresentados nos Quadros 2 e 3, respectivamente.

Todos os bezerros do grupo vacinado (n=18), com exceção daquele abortado, nasceram saudáveis (Quadro 2). Dezesete desses bezerros (89,4%) nasceram negativos para vírus, como foi demonstrado pela falha em isolar vírus da capa flogística coletada logo após o nascimento, e também aos 30 dias de idade (Quadro 2). Destes, 10 não apresentavam anticorpos neutralizantes e os sete restantes foram positivos para anticorpos. Dos sete bezerros que apresentaram anticorpos, quatro haviam inadvertidamente ingerido colostro antes da coleta de sangue, o que explicaria a presença de anticorpos no soro. Um bezerro (vaca # 33) nasceu negativo para anticorpos e positivo para vírus. Um novo teste de isolamento viral da capa flogística realizado aos 30 dias de idade confirmou o caráter de infecção persistente neste animal.

No grupo controle (n=18), apenas três bezerros (16,6%) nasceram saudáveis e negativos para vírus (# 80, 102 e 101). Outros sete bezerros (38,8%) nasceram positivos para vírus (# 77, 90, 68, 51, 52, 64, 108). Cinco destes bezerros nasceram com aparência saudável e sobreviveram (27,7%); os outros dois morreram dias após o nascimento: um era prematuro e outro havia nascido fraco. Um novo teste de isolamento viral realizado aos 30 – 60 dias de idade também resultou positivo, confirmando o caráter persistente da infecção nesses animais. Três bezerros (# 66, 75 e 99) nasceram mortos, sendo que um (# 66) apresentou sinais de prematuridade. Um bezerro natimorto (# 99) não foi avaliado quanto à presença do vírus, pois foi encontrado autolisado (Quadro 3).

Comparando-se os grupos vacinados e controle, verificou-se que o número de bezerros viáveis e negativos para vírus, utilizados como indicadores de proteção fetal, foram superiores dentre os vacinados (89,4% [17/19] versus 16,6% [3/18]).

DISCUSSÃO

Apesar da diversidade dos vírus e da alta dose viral utilizada no desafio – pouco provável de ocorrer em condições naturais – a vacina experimental conferiu proteção fetal em pelo menos 90% (17/19) das fêmeas vacinadas, sendo que em apenas um bezerro (5,2%) foi possível demonstrar infecção fetal. Essa vacina já havia sido previamente avaliada, demonstrando ser capaz de conferir proteção fetal em ovelhas prenhes (Brum et al. 2002), além de ser suficientemente atenuada e altamente imunogênica para bovinos (Lima et al. 2004). Assim, essa formulação vacinal e o protocolo de vacinação utilizado apresentam-se como alternativas promissoras para a redução das perdas reprodutivas causadas pela infecção pelo BVDV no Brasil. Essa utilização, no entanto, depende ainda de testes adicionais de segurança e eficácia, além do eventual licenciamento do imunógeno para a produção e comercialização.

A iniciativa de se produzir uma vacina experimental atenuada contra o BVDV surgiu da constatação da grande variabilidade antigênica dos isolados de BVDV circulantes no país (Botton et al. 1998), e de que as vacinas comerciais então existentes no comércio nacional induziam baixos títulos de anticorpos neutralizantes, provavelmente incompatíveis com proteção clínica e/ou fetal (Vogel et al. 2001, Lima et al. 2005). Essas vacinas continham apenas cepas de BVDV-1, de origem européia ou norte-americana. A identificação dos vírus do genótipo II (BVDV-2) associados com doença severa nos Estados Unidos e Canadá na década de 90 tornou mandatória a inclusão de vírus dos dois genótipos nas vacinas (Ridpath 2004). Assim, com base em relatos que demonstraram a circulação de vírus dos dois genótipos no Brasil (Botton et al. 1998, Flores et al. 2002),

além dos testes com vacinas comerciais (Vogel et al. 2001, Lima et al. 2005), decidiu-se incluir vírus representativos de BVDV-1 e BVDV-2 na formulação da vacina experimental.

Os vírus vacinais foram obtidos por múltiplas passagens (n=30) em cultivo celular, associado com clonagem biológica e mutagênese física (radiação ultravioleta) (Brum et al. 2002) e foram previamente testados em relação a imunogenicidade e proteção fetal em ovelhas prenhes (Brum et al. 2002) e atenuação e imunogenicidade em bezerros (Lima et al. 2004). O presente experimento foi delineado para testar a eficácia dos vírus vacinais em conferir proteção fetal em vacas prenhes, mantidas e campo e desafiadas com uma suspensão viral contendo uma alta dose de vírus heterólogos dos dois genótipos.

A indução de proteção fetal frente a desafio com vírus de campo se constitui no principal objetivo das vacinas contra o BVDV, por reduzir as perdas reprodutivas, mas, principalmente, por impedir a geração de animais persistentemente infectados (Ridpath 2005, Kelling 2004). No entanto, após quase cinco décadas de pesquisa e desenvolvimento esse objetivo segue como um grande desafio, pois até o presente nenhuma vacina contra o BVDV demonstrou eficácia total na prevenção da infecção fetal. A falha das vacinas em proteger os fetos da infecção tem sido demonstrada tanto por estudos experimentais (Brownlie et al. 1995, Cortese et al. 1998, Brusckhe et al. 1999, Beer et al. 2000, Kovács et al. 2003, Fairbanks et al. 2004, Brock et al. 2006, Ellsworth et al. 2006, Ficken et al. 2006, Grooms et al. 2007) como por observações a campo (Dubovi 1992, Kelling 2004).

Diferentes níveis de proteção têm sido obtidos com o uso de vários tipos de vacinas (inativadas, atenuadas, de subunidades), doses e formulações (mono, di, tri e tetravalentes [BVDV-1a, 1b + BVDV-2a, 2b]) e protocolos de vacinação (Brownlie et al. 1995, Cortese et al. 1998, Brusckhe et al. 1999, Beer et al. 2000, Kovács et al. 2003, Fairbanks et al. 2004, Brock et al. 2006, Ellsworth et al. 2006, Ficken et al. 2006, Grooms et al. 2007).

Outras variáveis que podem influenciar os resultados desses testes incluem: i. a forma de desafio (inoculação versus exposição a animais PI); ii. dose e identidade (variabilidade antigênica) dos vírus utilizados no desafio, iii. tempo após a vacinação em que o desafio é realizado e iv. indicadores utilizados para avaliar proteção fetal. No entanto, independentemente do tipo e protocolo de vacinação, esses estudos têm demonstrado como regra que, mesmo sob condições tidas como ótimas, a proteção fetal é frequentemente incompleta (Van Oirschot et al. 1999, Kelling 2004). As falhas de proteção fetal demonstradas pelos estudos experimentais são compatíveis com, e podem explicar a contínua produção de animais PI, mesmo em rebanhos adequadamente vacinados (Dubovi 1992, Kelling 2004). Da mesma forma, essas falhas vacinais servem como um desafio para a indústria de vacinas prosseguir no intento de produzir vacinas mais eficazes.

No presente estudo, a vacinação em duas doses – protocolo testado anteriormente com sucesso (Brum et al. 2002, Lima et al. 2004) - induziu títulos médios e altos de anticorpos na grande maioria dos animais, com poucas exceções (Quadro 1). Considerando-se o título de 80, sugerido como mínimo para conferir proteção clínica (Dubovi 1992, Ridpath 2005), apenas uma vaca (# 35) apresentava título inferior, frente ao BVDV-2. Todos os demais animais desenvolveram títulos iguais ou superiores a 80 frente ao BVDV-2 e títulos muito altos (iguais ou superiores a 2560) frente ao BVDV-1.

No dia do desafio (dia 138pv), 100% das vacas apresentavam títulos iguais ou maiores que 2.560 contra o BVDV-1 e 94,7% apresentavam títulos > 80 frente ao BVDV-2. Em geral, o soro da maioria dos animais reagiu em títulos muito superiores frente ao BVDV-1 do que contra o BVDV-2. Esse achado já havia sido relatado anteriormente (Brum et al. 2002, Lima et al. 2004) e provavelmente reflete uma maior capacidade replicativa *in vivo* da cepa vacinal de BVDV-1. Outro achado sorológico interessante,

também já relatado anteriormente, foi a grande variação individual dos títulos de anticorpos induzidos pela vacinação (Vogel et al. 2001, Brum et al. 2002, Lima et al. 2004). Em resumo, esses resultados demonstraram a capacidade da vacina experimental em induzir títulos neutralizantes de grande magnitude, na grande maioria dos animais imunizados. Além disso, os títulos induzidos pela vacina experimental foram muito superiores aos títulos produzidos pela imunização com vacinas comerciais inativadas (Vogel et al. 2001, Lima et al. 2005).

A possível excreção dos vírus vacinais não foi monitorada, como em estudos anteriores (Brum et al. 2002, Lima et al. 2004). No entanto, a ausência de sinais clínicos nos animais após a vacinação indica que os vírus vacinais são suficientemente atenuados, conforme observação anterior em bezerros (Lima et al. 2004). Da mesma forma, a ausência de soroconversão nos animais controles mantidos juntos com os vacinados indica que esses vírus provavelmente não são excretados pelos animais vacinados em quantidade suficiente que resulte em transmissão. A possível transmissão dos vírus vacinais aos fetos também não foi avaliada, como em um estudo em ovelhas prenhes (Brum et al. 2002). Naquele estudo, os vírus vacinais foram transmitidos aos fetos ovinos, demonstrando que um futuro uso destes vírus vacinais deve ser acompanhado de estritas recomendações para evitar a sua administração a fêmeas prenhes. Estudos semelhantes devem ser realizados em vacas prenhes, para se avaliar detalhadamente os riscos associados com o uso da vacina experimental nesta categoria de animais.

O desafio utilizado no presente estudo foi planejado para testar objetivamente a capacidade protetora da vacina experimental. Para tal, foram utilizados quatro isolados brasileiros antigenicamente diferentes (dois de BVDV-1; dois de BVDV-2) em uma dose total de $10^{7,1}$ DICC₅₀. Dentre os estudos vacinais disponíveis na literatura, nenhum utilizou

esse número de amostras heterólogas ou uma dose viral tão elevada no desafio. A maioria dos estudos de eficácia vacinal tem utilizado os vírus homólogos (Beer et al. 2000), vírus do mesmo genótipo do vírus vacinal (Cortese et al. 1998), ou vírus de cada genótipo, separadamente (Kovács et al. 2003, Fairbanks et al. 2004, Brock et al. 2006, Ficken et al. 2006). Assim, poucos estudos têm utilizado vários vírus heterólogos concomitantemente no desafio (Zimmer et al. 2002). Outro aspecto controverso diz respeito à dose de vírus adequada para o desafio, e a maioria dos estudos têm inoculado o vírus em títulos entre $10^{4.5}$ e 10^5 DICC₅₀ (Frey et al. 2002, Ficken et al. 2006). Uma forma alternativa de desafio – que mais se assemelha às condições naturais – seria a exposição dos animais vacinados a animais PI (Ellsworth et al. 2006, Grooms et al. 2007). De qualquer forma, o desafio utilizado no presente estudo demonstrou ser eficiente em produzir infecção e perdas fetais em grande parcela dos animais controle. A soroconversão observada nos animais controle – e também nos vacinados - após o desafio também demonstrou que esses vírus replicaram com eficiência nos animais inoculados.

Dentre os animais vacinados, podem-se identificar vários grupos, de acordo com os indicadores de proteção (Quadro 2). Um primeiro grupo abrange as dez vacas que pariram fetos saudáveis, negativos para vírus e para anticorpos. Esses indicadores demonstram a ocorrência de proteção total ao desafio. Um segundo grupo é composto por sete vacas que pariram fetos saudáveis, negativos para vírus, porém positivos para anticorpos. Do ponto de vista prático, estes animais poderiam ser incluídos no grupo considerado protegido, pois eram saudáveis e negativos para vírus ao nascimento. No entanto, a presença de anticorpos no soro destes bezerros recém-nascidos merece consideração. Em quatro casos, é provável que os anticorpos tenham sido adquiridos pela ingestão de colostro, pois os bezerros foram encontrados várias horas após o nascimento. Em outros três, no entanto, o soro

aparentemente foi coletado previamente a ingestão do colostro. Nestes casos, não se pode descartar a hipótese de que os fetos tenham sofrido infecção pelos vírus do desafio, ou seja, não foram protegidos pela resposta imune das mães. É possível que a quantidade de vírus que conseguiu alcançar e infectar os fetos tenha sido muito pequena (em virtude da presença de anticorpos neutralizantes no sangue materno) e insuficiente para levar a morte fetal. Assim, o sistema imunológico dos fetos teria respondido e eliminado a infecção, o que explicaria a presença de anticorpos neutralizantes no sangue ao nascimento (Stokstad & Loken, 2002). Se este foi realmente o caso, poderia-se considerar que houve proteção parcial.

Um bezerro filho de uma vaca imunizada (# 33) nasceu saudável, porém positivo para vírus e negativo para anticorpos (5,2%). Um exame posterior aos 30 dias de idade confirmou o caráter de infecção persistente, demonstrando a falha da vacinação em prevenir a infecção fetal. Uma provável causa desta falha foi o alto título de vírus utilizado no desafio, além da inclusão de quatro vírus antigenicamente diferentes no inóculo. A maioria dos estudos de proteção vacinal contra o BVDV tem utilizado vírus em títulos próximos a 10^5 DICC₅₀ no desafio (Frey et al. 2002, Ficken et al. 2006). O presente estudo utilizou no desafio um *pool* de vírus, antigenicamente diferentes entre si e dos vírus vacinais, em dose total próxima aos 10^7 DICC₅₀. Desafio com quantidades de vírus nesta magnitude são improváveis de ocorrer em na natureza, pois os animais PI, que são as principais fontes de vírus, excretam o agente em secreções em títulos raramente superiores a 10^5 DICC₅₀/ml (Brock et al. 1991). Nesse caso, uma forma mais adequada de desafio seria a exposição dos animais vacinados a animais PI, como tem sido realizado em alguns estudos (Ellsworth et al. 2006, Grooms et al. 2007). De qualquer forma, é provável que desafios com carga viral desta magnitude dificilmente ocorram em condições naturais.

Embora o vírus presente no bezerro PI não tenha sido identificado ou tipificado, é provável que seja um dos BVDV-2 presentes no inóculo. O título de anticorpos séricos na vaca # 33 contra o BVDV-2 no dia do desafio (80) era muito inferior ao título frente ao BVDV-1 (10.240). Se esse foi realmente o caso, a infecção fetal teria ocorrido frente a um título de 80 – um dos menores desenvolvidos pelos animais vacinados - e que é considerado um título mínimo quando se refere à proteção clínica contra o BVDV (Dubovi 1992). Títulos de 320 ou mais seriam provavelmente pouco compatíveis com infecção fetal e, conseqüentemente, falha vacinal.

Não foi possível determinar se o abortamento da vaca # 22 foi conseqüência da infecção fetal, pois o feto abortado não foi encontrado e não pode ser testado para a presença de vírus ou anticorpos. No entanto, os títulos de anticorpos de 5.120 (BVDV-1) e 320 (BVDV-2) sugerem que a infecção fetal dificilmente ocorreria neste animal, o que favorece a hipótese de aborto não relacionado com a infecção pelo BVDV.

Dez vacas do grupo controle apresentaram perdas reprodutivas durante a gestação (abortos) ou nas proximidades do parto (prematuridade, natimortalidade, inviabilidade do recém-nascido) (Quadro 3). Infelizmente, a maioria desses fetos não pode ser examinada para a presença de vírus e/ou de anticorpos. Em apenas dois deles (# 77 e 90) foi possível demonstrar a presença do vírus, o que confirmou a infecção fetal. A ocorrência dessas perdas quase que exclusivamente no grupo controle, no entanto, indica que provavelmente estão relacionadas com a infecção. Abortos em qualquer fase da gestação, natimortalidade e o nascimento de bezerros inviáveis estão entre as conseqüências da infecção de vacas prenhes com o BVDV (Grooms 2007). Outros cinco bezerros (# 68, 51, 52, 64 e 108) apresentaram indicativo de infecção ao nascimento, pelo isolamento do vírus da capa flogística. O caráter persistente da infecção foi confirmado pelo isolamento viral realizado

novamente aos 30 dias de idade. A produção de bezerros PI é uma das características da infecção de fetos entre 40 e 120 dias de gestação pelo BVDV, e possui um significado muito importante na epidemiologia da infecção (Houe 1995). Seria de especial interesse determinar se mais de um dos vírus utilizados no desafio está presente nos bezerros PI, e assim se determinar se é possível o estabelecimento de infecção persistente por mais de um vírus, concomitantemente.

Em resumo, a vacinação conferiu proteção fetal (do ponto de vista clínico e virológico) em 17 de 19 vacas (89,4%). Essa proteção ocorreu mesmo frente a um desafio altamente improvável de ocorrer em condições naturais (um *pool* de quatro vírus antigenicamente diferentes, em dose total de 10^7 DICC₅₀). Em três bezerros clinicamente saudáveis e livres de vírus, a possibilidade de infecção fetal não pode ser descartada devido a presença de anticorpos presente no soro pré-colostral. Uma vaca abortou, mas a causa do aborto não pôde ser atribuída à infecção fetal. Infecção fetal (e, por conseguinte, falha vacinal) foi demonstrada em apenas um bezerro do grupo vacinado (5,2%). A mãe deste bezerro, no entanto, apresentava um título de anticorpos (contra o BVDV-2) no limite mínimo considerado protetor (80) e um dos menores induzidos pela vacinação no presente estudo. Esses resultados sugerem que títulos mais altos (em nível individual) e homogêneos (em nível de rebanho) – provavelmente acima de 160 – 320 – são necessários e devem ser almejados no intuito de se obter proteção fetal completa contra o BVDV. A grande variabilidade antigênica do vírus, no entanto, continua a representar um importante obstáculo à obtenção de níveis completos de proteção.

Estudos futuros com essa vacina experimental devem incluir: i. avaliação de inocuidade para fêmeas gestantes e seus fetos; ii. testes de imunogenicidade com um número maior de animais a campo, em rebanhos livres do vírus e em rebanhos infectados ;

iii. avaliação da dose viral mínima necessária para induzir uma resposta sorológica em níveis mais homogêneos e adequados; iv. testes de proteção com desafio por exposição a animais PI; v. testes de estabilidade genética; vi. avaliação de viabilidade após liofilização, armazenamento e reconstituição, entre outros.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- Baker, J. C. 1995. The clinical manifestations of bovine viral diarrhea infection. *Vet. Clin. North Am.*, 11(3): 425-445.
- Beer, M., Hehnen, H. R., Wolfmeyer, A., Poll, G., Kaaden, O. R. & Wolf, G. 2000 . A new inactivated BVDV genotype I e II vaccine. An immunisation and challenge study with BVDV genotype I. *Vet. Microbiol.*, 77(1-2): 195-208.
- Bolin, S. 1995. Control of bovine viral diarrhea virus infection by use of vaccination. *Vet. Clin. North Am.*,11(3): 615-626.
- Botton, S. A., Silva, A. M., Brum, M. C. S., Flores, E. F. & Weiblen, R. 1998. Antigenic characterization of Brazilian bovine viral diarrhea virus isolates by monoclonal antibodies and cross-neutralization. *Braz. J. Med. Biol. Res.*, 31(11): 1429-1438.
- Brock, K. V., Redman, D. R., Vickers, M. L. & Irvine, N. E. 1991. Quantitation of bovine viral diarrhea virus in embryo transfer flush fluids collected from a persistently infected heifer. *J. Vet. Diagn. Invest.*, 3: 99-100.
- Brock, K. V., McCarty, K., Chase, C. C. & Harland, R. 2006. Protection against fetal infection with either bovine viral diarrhea virus type 1 or type 2 using a noncytopathic modified-live virus vaccine. *Vet. Ther.*, 7(1): 27-34.

- Brownlie, J., Clarke, M. C., Hooper, L. B. & Bell, G. D. 1995. Protection of the bovine fetus from bovine viral diarrhoea virus by means of a new inactivated vaccine. *Vet. Rec.*, 137(3): 58-62.
- Brum, M. C. S., Weiblen, R., Flores, E. F., Pituco, E. M., Tobias, F. L. & Winkelmann, E. R. 2002. Proteção fetal frente a desafio com o vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV) em ovelhas imunizadas com duas amostras de vírus modificadas experimentalmente. *Pesq. Vet. Bras.*, 22(2): 64-72.
- Bruschke, C. J., Van Oirschot, J. T. & Van Rijn, P. A. 1999. An experimental multivalent bovine virus diarrhoea virus E2 subunit vaccine and two experimental conventionally inactivated vaccines induce partial fetal protection in sheep. *Vaccine*. 17(15-16): 1983-1991.
- Cortese, V. S., Grooms, D. L., Ellis, J., Bolin, S. R., Ridpath, J. F. & Brock, K. V. 1998. Protection of pregnant cattle and their fetuses against infection with bovine viral diarrhoea virus type 1 by use of a modified-live virus vaccine. *Am. J. Vet. Res.*, 59(11): 1409-1413.
- Cortez, A., Heinemann, M. B., Castro, A. M. M. G., Soares, R. M., Pinto, A. M. V., Alfieri, A. A., Flores, E. F., Leite, R. C. & Richtzenhain, L. J. 2006. Genetic characterization of Brazilian bovine viral diarrhoea virus isolates by partial nucleotide sequencing of the 5'-UTR region. *Pesq. Vet. Bras.*, 26(4): 211-216.
- Donis, R. O. 1995. Molecular biology of bovine viral diarrhoea virus and its interactions with the host. *Vet. Clin. North Am.*, 11(3): 393-423.

- Dubovi, E. J. 1992. Genetic diversity and BVD virus. *Comp. Immun. Microbiol. Infect. Dis.*, 15(3): 155-162.
- Ellsworth M. A., Fairbanks, K. K., Behan, S., Jackson, J. A., Goodyear, M., Oien, N. L., Meinert T. R. & Leyh, R. D. 2006. Fetal protection following exposure to calves persistently infected with bovine viral diarrhoea virus type 2 sixteen months after primary vaccination of the dams. *Vet. Ther.*, 7(3): 295-304.
- Fairbanks, K. K, Rinehart, C. L., Ohnesorge, W. C., Loughin, M. M. & Chase, C. C. 2004. Evaluation of fetal protection against experimental infection with type 1 and type 2 bovine viral diarrhoea virus after vaccination of the dam with a bivalent modified-live virus vaccine. *J. Am. Vet. Med. Assoc.*, 225(12):1898-1908.
- Ficken, M. D., Ellsworth, M. A. & Tucker, C. M. 2006. Evaluation of the efficacy of a modified-live combination vaccine against bovine viral diarrhoea virus types 1 and 2 challenge exposures in one-year duration-of-immunity fetal protection study. *Vet. Ther.*, 7(3): 283-294.
- Flores, E. F., Ridpath, J. F., Weiblen, R., Vogel, F. S. F. & Gil, L. H. V. G. 2002. Phylogenetic analysis of Brazilian bovine viral diarrhoea virus type 2 (BVDV-2) isolates: evidence for a subgenotype within BVDV-2. *Virus Res.*, 87: 51-60.
- Flores, E. F., Weiblen, R., Vogel, F. S. F., Roehe, P. M., Alfieri, A. A. & Pituco, E. M. 2005. A infecção pelo vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV) no Brasil: histórico, situação atual e perspectivas. *Pesq. Vet. Bras.*, 25: 125-134.
- Frey, H. R., Eicken, K., Grummer, B., Kenklies, S., Oguzoglu, T. C. & Moenning, V. 2002. Foetal protection against bovine viral diarrhoea virus after two-step vaccination. *J. Vet. Med. B.*, 49: 489-493.

- Fulton, R. W. & Burge, L. J. 2001. Bovine viral diarrhoea virus types 1 and 2 response in calves receiving modified live virus or inactivated vaccines. *Vaccine*, 19: 264-274.
- Fulton R. W., Ridpath, J. F., Confer, A. W., Saliki, J. T. Burge, L. T. & Payton, M. E. 2003. Bovine viral diarrhoea virus antigenic diversity: impact on disease and vaccination programmes. *Biol.*, 31: 89-95.
- Grooms, D. L., Bolin, S. R, Coe, P.H., Borges, R. J. & Coutu, C. E. 2007. Fetal protection against exposure to bovine viral diarrhoea virus following administration of a vaccine containing an inactivated bovine viral diarrhoea virus fraction to cattle. *Am. J. Vet. Res.*, 68(12): 1417-1422.
- Horzinek, M. C. 1991. Pestivirus: taxonomic perspectives. *Arch. Virol.*, (suppl, 3), 1-5.
- Houe, H. 1995. Epidemiology of bovine viral diarrhoea virus. *Vet. Clin. North Am.*, 11(3): 521-548.
- Kalaycioglu, A. T. Bovine viral diarrhoea virus (BVDV) diversity and vaccination: a review. *Vet. Quarterly.*, 29(2): 60-67.
- Kelling, C. L. 2004. Evolution of bovine viral diarrhoea virus vaccines. *Vet. Clin. North Am.*, 20: 115-129.
- Kovács, F., Magyar, T., Rinehart, C., Elbers, K., Schlesinger, K. & Ohnesorge, W. C. 2003. The live attenuated bovine viral diarrhoea virus components of a multivalent vaccine confer protection against fetal infection. *Vet. Microbiol.*, 96(2): 117-131.
- Lima, M., Flores, E. F., Weiblen, R., Vogel, F. S. F. & Arenhart, S. 2004. Caracterização de amostras atenuadas do vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV) tipos 1 e 2 para uso em vacinas. *Pesq. Vet. Bras.*, 24(1): 35-42.

- Lima, M., Vogel, F. S. F., Flores, E. F. & Weiblen, R. 2005. Anticorpos neutralizantes contra o vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV): comparação entre um imunógeno experimental atenuado e três vacinas comerciais inativadas. *Ciê. Rural*, 35(1): 230-234.
- Lindenbach, B. D. & Rice, C. M. 2001. *Flaviviridae: the viruses and their replication*. In: Knipe, D. M. et al. *Fields Virology*, Lippincot Williams & Williams. Philadelphia, PA, USA. Cap.32, p.991-1042.
- McClurkin, A. W., Littledike, E. T., Cutlip, R. C., Frank, G. H., Coria, M. F. & Bolin, S. R. 1984. Production of cattle immunotolerant to BVD virus. *Can. J. Comp. Med.*, 48: 156-161.
- Pellerin, C., Hurk, J., van den Lecomte, J. & Tussen, P. 1994. Identification of a new group of bovine viral diarrhea virus strains associated with severe outbreaks and high mortalities. *Virology*, 203(2): 260-268.
- Reed, L. & Muench, H. 1938. A simple method of estimating fifty percent endpoints. *Am. J. Hyg.*, 18: 493-494.
- Ridpath, J. F. 2005. Practical significance of heterogeneity among BVDV strains: impact of biotype and genotype on U.S. control programs. *Prev. Vet. Med.*, 72(1-2): 17-30.
- Stokstad, M. & Loken, T. 2002. Pestivirus in cattle: experimentally induced persistent infection in calves. *J. Vet. Med. B.*, 19(10): 494-501.
- Thrusfield, M. 1986. Serological Epidemiology. In: _____. *Veterinary Epidemiology*. London: Butterworth, Cap.16, p.175-185.

- Van Oirschot, J. T., Brusckhe, C. J. M. & Van Rijn, P. A. 1999. Vaccination of cattle against bovine viral diarrhoea. *Vet. Microbiol.*, 64: 169-183.
- Vogel, F. S. F., Scherer, C. F. C., Weiblen, R., Flores, E. F., Lima, M. & Kunrath, C. F. 2001. Resposta sorológica e avaliação de proteção fetal em ovelhas prenhas vacinadas contra o vírus da diarréia viral bovina (BVDV). *Ciê. Rural*, 31(5): 831-838.
- Vogel, F. S. F., Flores, E. F., Weiblen, R., Mayer, S. V., Quadros, V. L. & Oldoni, I. 2002. Magnitude, duração e especificidade da resposta sorológica em bovinos vacinados contra o vírus da diarréia viral bovina. *Ciê. Rural*, 32(1): 83-89.
- Zimmer, G. M., Wentink, G. H., Brusckhe, C., Westenbrink, F. J., Brinkhof, J. & de Goey, I. 2002. Failure of foetal protection after vaccination against an experimental infection with bovine viral diarrhoea virus. *Vet. Microbiol.*, 89: 255-265.

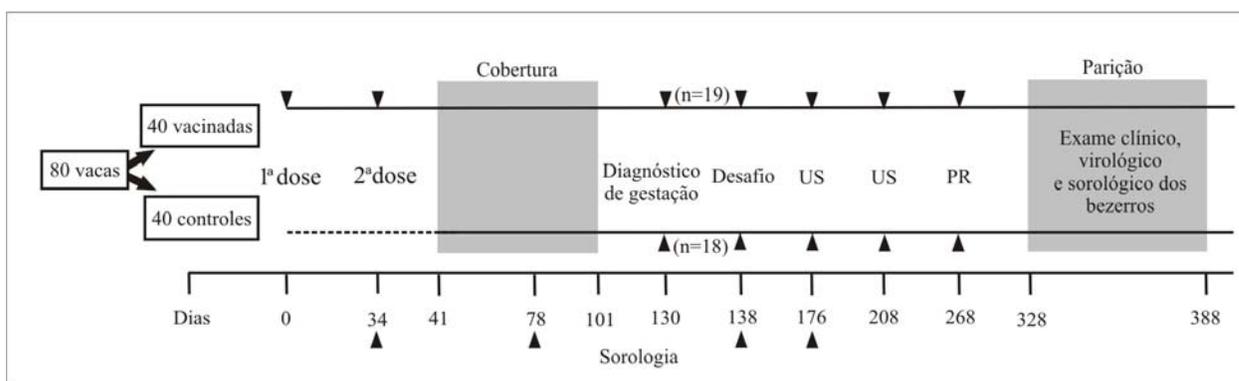


Fig. 1- Delineamento experimental. Grupos de vacas vacinadas ou controles foram colocadas em cobertura e posteriormente desafiadas. A resposta sorológica foi avaliada a diferentes intervalos pós-vacinação. A gestação foi monitorada por ultra-sonografia (US) e palpação retal (PR). O *status* clínico, virológico e sorológico dos recém-nascidos foi avaliado por ocasião do parto.

Quadro 1- Títulos de anticorpos neutralizantes no soro de vacas imunizadas com uma vacina experimental atenuada contra o vírus da diarréia viral bovina (BVDV)^a.

Animal n°	Dias pós-vacinação						Dias pós-desafio			
	0 ^b		34 ^c		78		0 (138pv) ^d		38 (176pv)	
	IBSP-2	VS-253	IBSP-2	VS-253	IBSP-2	VS-253	IBSP-2	VS-253	IBSP-2	VS-253
Vacinados (n=19)										
3	<5	<5	1.280	40	5.120	320	5.120	640	≥10.240	1.280
5	<5	<5	1.280	10	2.560	320	≥10.240	160	≥10.240	≥10.240
10	<5	<5	5.120	80	2.560	1.280	≥10.240	640	5.120	1.280
12	<5	<5	5.120	20	nt ^e	nt	1.280	160	5.120	1.280
16	<5	<5	1.280	40	2.560	320	5.120	320	≥10.240	160
17	<5	<5	2.560	40	1.280	320	5.120	160	≥10.240	5.120
19	<5	<5	1.280	80	5.120	160	≥10.240	640	≥10.240	5.120
22	<5	<5	5.120	40	5.120	640	5.120	320	≥10.240	2.560
23	<5	<5	2.560	160	2.560	640	5.120	1.280	≥10.240	5.120
28	<5	<5	1.280	40	5.120	320	≥10.240	1.280	≥10.240	5.120
31	<5	<5	2.560	20	1.280	40	5.120	80	5.120	1.280
32	<5	<5	5.120	80	1.280	320	2.560	640	5.120	2.560
33	<5	<5	2.560	20	1.280	160	≥10.240	80	≥10.240	≥10.240
35	<5	<5	1.280	20	2.560	80	5.120	20	≥10.240	5.120
38	<5	<5	2.560	20	5.120	160	≥10.240	160	≥10.240	2.560
40	<5	<5	5.120	160	2.560	80	5.120	160	5.120	≥10.240
45	<5	<5	2.560	5	2.560	80	2.560	320	5.120	2.560
48	<5	<5	2.560	5	5.120	320	5.120	320	≥10.240	2.560
49	<5	<5	2.560	80	5.120	160	≥10.240	80	≥10.240	1.280

^a Títulos de anticorpos neutralizantes frente às amostras homólogas, expressos como a recíproca da maior diluição capaz de neutralizar a replicação viral.

^b Dia da primeira imunização.

^c Dia da segunda imunização.

^d Dia do desafio (138 dias após a vacinação).

^e Amostra não testada.

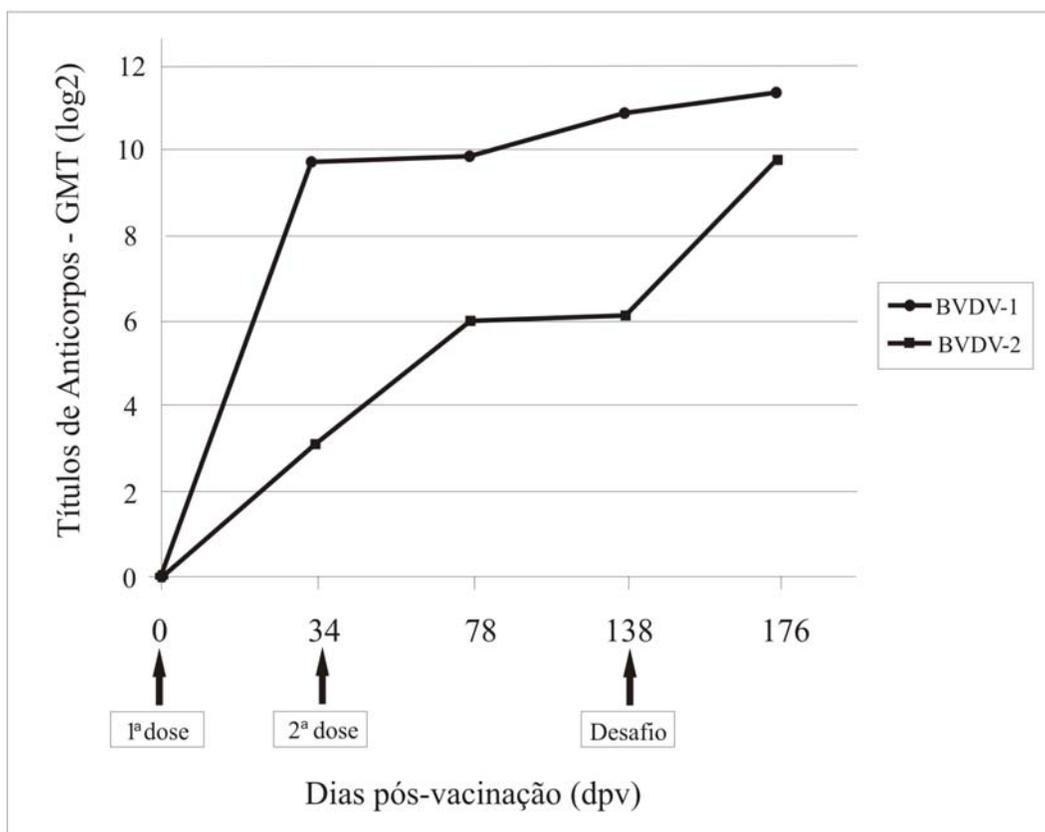


Fig. 2- Evolução dos títulos de anticorpos neutralizantes frente às amostras homólogas de vírus (BVDV-1 = IBSP-2; BVDV-2 = VS-253) no soro de vacas imunizadas com uma vacina experimental atenuada contra o vírus da diarreia viral bovina (BVDV). Os títulos de anticorpos neutralizantes estão expressos em médias geométricas (GMT).

Quadro 2- Indicadores clínicos, virológicos e sorológicos de infecção fetal em vacas prenhes previamente imunizadas com uma vacina experimental atenuada e desafiadas com um *pool* de quatro amostras heterólogas do vírus da diarreia viral bovina (BVDV).

Vaca N ^o	Título de anticorpos no dia do desafio ^a		Feto/bezerro			Observações	
	IBSP-2	VS-253	Condição clínica	Vírus ^b	Anticorpos neutralizantes ^c		
10	≥10240	640	Saudável	Negativo	<5 / <5	_____	
48	5120	320	Saudável	Negativo	<5 / <5	_____	
49	≥10240	80	Saudável	Negativo	<5 / <5	_____	
12	1280	160	Saudável	Negativo	<5 / <5	_____	
40	5120	160	Saudável	Negativo	<5 / <5	_____	
17	5120	160	Saudável	Negativo	<5 / <5	_____	
Grupo vacinado	35	5120	20	Saudável	<5 / <5	_____	
	23	5120	1280	Saudável	<5 / <5	_____	
	28	≥10240	1280	Saudável	<5 / <5	_____	
	31	5120	80	Saudável	<5 / <5	_____	
	32	2560	640	Saudável	Negativo	≥ 640 / ≥ 640	_____
	3	5120	640	Saudável	Negativo	320 / 320 ^d	_____
	38	≥10240	160	Saudável	Negativo	≥ 640 / ≥ 640 ^d	_____
	19	≥10240	640	Saudável	Negativo	≥ 640 / ≥ 640 ^d	_____
	45	2560	320	Saudável	Negativo	160 / ≥ 640	_____
	16	5120	320	Saudável	Negativo	≥ 640 / ≥ 640	_____
	5	≥10240	160	Saudável	Negativo	≥ 640 / ≥ 640 ^d	_____
	33	≥10240	80	Saudável	Positivo	<5 / <5	_____
	22	5120	320	Aborto	Não testada	Não testada	Aborto diagnosticado no dia 130 pós-desafio

^a Título de anticorpos neutralizantes no soro das vacas imunizadas com a vacina experimental, no dia do desafio (138pv).

^b Pesquisa de vírus no sangue pré-colostral dos bezerros nascidos das vacas imunizadas.

^c Título de anticorpos neutralizantes no soro pré-colostral dos bezerros nascidos das vacas imunizadas (BVDV-1/BVDV-2). Título <5 significa que foi negativo para anticorpos neutralizantes na menor diluição de soro testada.

^d Bezerro ingeriu colostro antes da coleta de sangue.

Quadro 3- Indicadores clínicos, virológicos e sorológicos de infecção fetal em vacas prenhes não-imunizadas (grupo controle) desafiadas com um *pool* de quatro amostras de campo do vírus da diarreia viral bovina (BVDV).

	Título de anticorpos no dia		Feto/bezerro			Observações	
	Vaca N ^o	do desafio ^a		Condição clínica	Vírus ^b		Anticorpos neutralizantes ^c
		IBSP-2	VS-253				
	84	< 5	< 5	Aborto	Não testada	Não testada	Aborto diagnosticado no dia 30 pós-desafio
	63	< 5	< 5	Aborto	Não testada	Não testada	Aborto diagnosticado no dia 30 pós-desafio
	58	< 5	< 5	Aborto	Não testada	Não testada	Aborto diagnosticado no dia 70 pós-desafio
	56	< 5	< 5	Aborto	Não testada	Não testada	Aborto diagnosticado no dia 130 pós-desafio
	109	< 5	< 5	Aborto	Não testada	Não testada	Abortou duas a três semanas antes do parto
Grupo não-vacinado	77	< 5	< 5	Prematuro	Positivo	< 5 / < 5	Cascos malformados, morreu três dias após o nascimento
	66	< 5	< 5	Prematuro	Negativo	≥ 640 / ≥ 640	Cascos malformados, morreu uma semana após o nascimento
	75	< 5	< 5	Natimorto	Negativo ^d	Não testada	_____
	99	< 5	< 5	Natimorto	Não testada	Não testada	_____
	90	< 5	< 5	Fraco	Positivo	< 5 / < 5	Morreu 15 dias após o nascimento
	80	< 5	< 5	Saudável	Negativo	< 5 / < 5	_____
	102	< 5	< 5	Saudável	Negativo	< 5 / 40	_____
	101	< 5	< 5	Saudável	Negativo	10 / ≥ 640	_____
	68	< 5	< 5	Saudável	Positivo	≥ 640 / 80 ^e	_____
	51	< 5	< 5	Saudável	Positivo	< 5 / < 5	_____
52	< 5	< 5	Saudável	Positivo	< 5 / < 5	_____	
64	< 5	< 5	Saudável	Positivo	< 5 / < 5	_____	
108	< 5	< 5	Saudável	Positivo	< 5 / < 5	_____	

^a Título de anticorpos neutralizantes no soro das vacas do grupo controle no dia do desafio (138pv).

^b Pesquisa de vírus no sangue pré-colostral dos bezerros nascidos das vacas do grupo controle.

^c Título de anticorpos neutralizantes no soro pré-colostral dos bezerros nascidos das vacas do grupo controle (BVDV-1/BVDV-2). Título <5 significa que foi negativo para anticorpos neutralizantes na menor diluição de soro testada.

^d Tentativa de isolamento viral a partir dos tecidos (baço, pulmão, timo, fígado e rins).

^e Bezerro ingeriu colostro antes da coleta de sangue.

3. REFERÊNCIAS

BAKER J. C. The clinical manifestations of bovine viral diarrhea infection. **Veterinary Clinics of North America**, v. 11, n.3, p. 425-446, 1995.

BOLIN S. et al. Serologic detection and practical consequences of antigenic diversity among bovine viral diarrhea virus in a vaccinated herd. **American Journal of Veterinary Research**, v. 52, p.1033-1047, 1991.

BOLIN S. Control of bovine viral diarrhea virus infection by use of vaccination. **Veterinary Clinics of North America**, v.11, n.3, p. 615-626, 1995.

BRUM, M. C. S. et al. Proteção fetal frente a desafio com o vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV) em ovelhas imunizadas com duas amostras de vírus modificadas experimentalmente. **Pesquisa Veterinária Brasileira**, v.22, n.2, p.64-72, 2002.

DONIS, R. O. Molecular biology of bovine viral diarrhea virus and its interactions with the host. **Veterinary Clinics of North America**, v.11, n.3, p.393-423, 1995.

DUBOVI, E. J. Genetic diversity and BVD virus. **Compendium of Immunology and Microbiology of Infectious Diseases**, v.15, n.3, p.155-162, 1992.

FICKEN, M. D. et al. Evaluation of the efficacy of a modified-live combination vaccine against bovine viral diarrhea virus types 1 and 2 challenge exposures in one-year duration-of-immunity fetal protection study. **Veterinary Therapeutics**, v.7, n.3, p.283-294, 2006.

FLORES, E. F. et al. A infecção pelo vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV) no Brasil – histórico, situação atual e perspectivas. **Pesquisa Veterinária Brasileira**, v.25. p.25-134, 2005.

FULTON, R. W., BURGE, L. J. Bovine viral diarrhea virus types 1 ad 2 response in calves receiving modified live virus or inactivated vaccines. **Vaccine**, v.19, p.264-274, 2001.

GILLESPIE J. H. et al. A cytopathogenic strain of bovine viral diarrhea virus. **Cornell Veterinarian** v. 50, p. 73-79, 1960.

HORZINEK, M. C. Pestivirus-taxonomic perspectives. **Archives of Virology**, supplement, v.3, p.1-5, 1991.

HOUE, H. Epidemiology of bovine viral diarrhoea virus. **Veterinary Clinics of North America**, v.11. n.3, p.521-548, 1995.

HOUE, H., LINDBERG, A. Et al. Test strategies in bovine viral diarrhoea virus control and eradication campaigns in Europe. **Journal of Veterinary Diagnostic Investigation**, v.18, p.427-436, 2006.

KALAYCIOGLU, A. T. Bovine viral diarrhoea virus (BVDV) diversity and vaccination: a review. **Veterinary Quarterly**, v.29. n.2, p.60-67, 2007.

KELLING, C. L. Evolution of bovine viral diarrhoea virus vaccines. **Veterinary Clinics of North America**, v. 20, p.115-129, 2004.

LIMA, M. et al. Caracterização de amostras atenuadas do vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV) tipos 1 e 2 para uso em vacinas. **Pesquisa Veterinária Brasileira**, v. 24, n. 1, p. 35-42, 2004.

LIMA, M. et al. Anticorpos neutralizantes contra o vírus da Diarréia Viral Bovina (BVDV): comparação entre um imunógeno experimental atenuado e três vacinas comerciais inativadas. **Ciência Rural**, v. 35, n. 1, p. 230-234, 2005.

LINDENBERG, A. L. Bovine viral diarrhoea virus infections and its control: a review. **Veterinary Quarterly**, v. 25, n.1, p. 1-16, 2003.

McCLURKIN, A. W. et al. Production of cattle immunotolerant to BVD virus. **Canadian Journal of Comparative Medicine**, v.48, p.156-161, 1984.

PELLERIN, C. et al. Identification of a new group of bovine viral diarrhoea virus strains associated with severe outbreaks and high mortalities. **Virology**, v.203, n.2, p.260-268, 1994.

RIDTAPH, J. F. et al. Segregation of bovine viral diarrhoea virus into genotypes. **Virology**, v.206, n.1, p.66-74, 1994.

RIDPATH J. F. et al. Phylogenetic, antigenic and clinical characterization of type 2 BVDV from North America. **Veterinary Microbiology**, v.77, p.145-155, 2000.

SILVA, L. F. et al. Cobaias como modelo para teste de vacinas inativadas contra o herpesvírus bovino tipo 1 e o vírus da diarréia viral bovina. **Ciência Rural**, v.37, n.4, p. 1060-65, 2007.

VAN OIRSCHOT J. T. et al. A. Vaccination of cattle against bovine viral diarrhoea. **Vaccine**, v.64, p.169-183, 1999.

VAN RIJN P. A. et al. Subdivision of the Pestivirus genus based on envelope glycoprotein E2. **Virology**, v.237, p.337-348, 1997.

VOGEL, F. S. F. et al. Resposta sorológica e avaliação de proteção fetal em ovelhas prenhes vacinadas contra o vírus da diarréia viral bovina (BVDV). **Ciência Rural**, v.31, n.5, p.831-838, 2001.

VOGEL, F. S. F. et al. Magnitude, duração e especificidade da resposta sorológica em bovinos vacinados contra o vírus da Diarréia Viral Bovina. **Ciência Rural**, v.32, n.1, p.83-89, 2002.

Livros Grátis

(<http://www.livrosgratis.com.br>)

Milhares de Livros para Download:

[Baixar livros de Administração](#)

[Baixar livros de Agronomia](#)

[Baixar livros de Arquitetura](#)

[Baixar livros de Artes](#)

[Baixar livros de Astronomia](#)

[Baixar livros de Biologia Geral](#)

[Baixar livros de Ciência da Computação](#)

[Baixar livros de Ciência da Informação](#)

[Baixar livros de Ciência Política](#)

[Baixar livros de Ciências da Saúde](#)

[Baixar livros de Comunicação](#)

[Baixar livros do Conselho Nacional de Educação - CNE](#)

[Baixar livros de Defesa civil](#)

[Baixar livros de Direito](#)

[Baixar livros de Direitos humanos](#)

[Baixar livros de Economia](#)

[Baixar livros de Economia Doméstica](#)

[Baixar livros de Educação](#)

[Baixar livros de Educação - Trânsito](#)

[Baixar livros de Educação Física](#)

[Baixar livros de Engenharia Aeroespacial](#)

[Baixar livros de Farmácia](#)

[Baixar livros de Filosofia](#)

[Baixar livros de Física](#)

[Baixar livros de Geociências](#)

[Baixar livros de Geografia](#)

[Baixar livros de História](#)

[Baixar livros de Línguas](#)

[Baixar livros de Literatura](#)
[Baixar livros de Literatura de Cordel](#)
[Baixar livros de Literatura Infantil](#)
[Baixar livros de Matemática](#)
[Baixar livros de Medicina](#)
[Baixar livros de Medicina Veterinária](#)
[Baixar livros de Meio Ambiente](#)
[Baixar livros de Meteorologia](#)
[Baixar Monografias e TCC](#)
[Baixar livros Multidisciplinar](#)
[Baixar livros de Música](#)
[Baixar livros de Psicologia](#)
[Baixar livros de Química](#)
[Baixar livros de Saúde Coletiva](#)
[Baixar livros de Serviço Social](#)
[Baixar livros de Sociologia](#)
[Baixar livros de Teologia](#)
[Baixar livros de Trabalho](#)
[Baixar livros de Turismo](#)