



Semina: Ciências Agrárias

ISSN: 1676-546X

semina.agrarias@uel.br

Universidade Estadual de Londrina

Brasil

Ghiggi, Eduardo; Sasso Padilha, Vanessa; Nunes de Moraes, Aury; Antunes Lima, Marcos Paulo; Gehrcke, Martielo Ivan; Messias Luiz, Rafael; Oleskovicz, Nilson
Reposição volêmica com hidroxietilamido ou solução de ringer lactato em cães com gastroenterite hemorrágica por parvovírus

Semina: Ciências Agrárias, vol. 34, núm. 4, julio-agosto, 2013, pp. 1783-1791

Universidade Estadual de Londrina

Londrina, Brasil

Disponível em: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=445744122028>

- ▶ Como citar este artigo
- ▶ Número completo
- ▶ Mais artigos
- ▶ Home da revista no Redalyc

Reposição volêmica com hidroxietilamido ou solução de ringer lactato em cães com gastroenterite hemorrágica por parvovírus

Volume replacement with hydroxyethyl starch or Ringer lactate solution in hemorrhagic gastroenteritis dogs with parvovirus

Eduardo Ghiggi¹; Vanessa Sasso Padilha²; Aury Nunes de Moraes³;
Marcos Paulo Antunes Lima⁴; Martielo Ivan Gehrcke²;
Rafael Messias Luiz⁵; Nilson Oleskovicz⁶

Resumo

A parvovirose é uma doença infecciosa viral, altamente contagiosa, que acomete cães causando enterite aguda. A desidratação é um problema secundário e de evolução aguda, sendo este o foco principal do tratamento. O objetivo deste estudo foi avaliar dois tratamentos de reposição volêmica em cães com diagnóstico confirmado de parvovirose por detecção do antígeno nas fezes por meio de ELISA. Foram utilizados 15 cães, mestiços, machos e fêmeas, com idade de 3 a 6 meses, destes, quatro vieram a óbito durante o tratamento e 11 foram incluídos no estudo. Os pacientes foram alocados aleatoriamente em dois grupos: Grupo Hidroxietilamido 130/0,4 (HES, n=6) e Grupo Ringer Lactato (RL, n=5), os quais receberam fluidoterapia com hidroxietilamido 130/0,4 e solução de Ringer Lactato, respectivamente, com base nos cálculos de déficit hídrico. Todos os animais receberam por via intravenosa: cefalotina, metronidazol, ranitidina e metoclopramida. Durante o internamento, a cada 12 horas foram avaliados os gases sanguíneos arteriais, eletrólitos e realizou-se exame clínico completo (frequência cardíaca, frequência respiratória, temperatura retal, tempo de preenchimento capilar, vômito, apetite, desidratação, ganho de peso, hematoquezia, melena, hematêmese e dor abdominal) e a cada 24 horas hemograma. Em comparação ao basal, no grupo RL houve aumento nos valores de PaO₂ e diminuição nos níveis de hemoglobina, hematócrito, fósforo e magnésio; e no grupo HES, ocorreu diminuição na porcentagem de desidratação, hemoglobina, fósforo e potássio. Não foram observadas diferenças significativas nos demais parâmetros entre os grupos. Ambos os tratamentos foram efetivos na reposição volêmica dos pacientes, não diferindo em nenhuma variável analisada.

Palavras-chave: Parvovírus, Eletrólitos, Hidroxietilamido 130/0,4, cães

Abstract

Parvovirus is an infectious viral disease, highly contagious, affecting dogs causing acute enteritis. Dehydration is a minor problem and acute evolution, which is the main focus of treatment. The objective of this study was to evaluate two treatments volume replacement in dogs with confirmed diagnosis of

¹ Médico Veterinário Autônomo, Lages, SC. E-mail: eduardo.ghiggi@gmail.com

² Discente(s) de Doutorado(s), Centro de Ciências Agroveterinárias/Universidade do Estado de Santa Catarina, UFCG, Lages, SC. E-mail: vanessa.sasso@hotmail.com; martielogehrcke@hotmail.com

³ Prof. do Centro de Ciências Agroveterinárias, UFCG, Lages, SC. E-mail: a2anm@cav.udesc.br

⁴ Discente de Mestrado, Centro de Ciências Agroveterinárias, UFCG, Lages, SC. E-mail: marcos_paulo@hotmail.com

⁵ Médico Veterinário Anestesista, Universidade Federal do Paraná, UFPR, Campus Palotina, PR. E-mail: rafaelmessiasluiz@gmail.com

⁶ Orientador, Prof. de Anestesiologia Veterinária, Centro de Ciências Agroveterinárias, UFCG, Lages, SC. E-mail: a2no@cav.udesc.br

* Autor para correspondência

parvovirus infection by antigen detection in stool by ELISA. A total of 15 dogs, mixed, male and female, aged from 3 to 6 months, these four they had died during treatment and 11 were included in the study. Patients were randomly divided into two groups: hydroxyethyl starch 130/0.4 (HES, n=6) and Group Ringer Lactate (RL, n=5), which received fluid resuscitation with hydroxyethyl starch 130/0.4 and Ringer's solution lactate, respectively, based on calculations of fluid deficit. All animals received intravenously: cephalothin, metronidazole, ranitidine and metoclopramide. During hospitalization, every 12 hours were evaluated arterial blood gas, electrolyte dosing and clinical examination (heart rate, respiratory rate, rectal temperature, capillary refill time, vomiting, appetite, dehydration, weight gain, hematochezia, melena, hematemesis and presence abdominal pain) and 24 hours each blood count was performed. In group RL was increase in the values of PaO_2 and decreases in hemoglobin, hematocrit, phosphorus and magnesium, and group HES, a decrease in the percentage of dehydration, hemoglobin, phosphorus and potassium. There were no differences in other parameters between the groups. Both treatments were effective in fluid replacement of patients, no difference in any variable analyzed.

Key words: Parvovirus, electrolytes, hydroxyethyl starch 130/0.4, dogs

Introdução

O parvovírus canino (CPV) é de elevada morbidade e mortalidade em filhotes com menos de seis meses de idade, especialmente os não vacinados (McCaw; HOSKINS, 2006). A sobrevivência de filhotes infectados varia de 9% para os não tratados, e mais de 90% para aqueles tratados corretamente dentro de hospitais e clínicas veterinária (OTTO et al., 2001). Parasitos, protozoários, bactérias, vírus, agentes estressores como o desmame e condições de superlotação, e a insuficiente imunidade passiva ou ativa podem contribuir para o desenvolvimento e gravidade da doença (SAVIGNY; MACINTIRE, 2007).

O diagnóstico clínico de infecção por CPV não é confiável, uma vez que vários outros agentes podem causar diarréia em cães. Assim o diagnóstico clínico deve ser sempre confirmado por testes laboratoriais, tais como microscopia eletrônica, isolamento viral, hemaglutinação fecal, aglutinação em látex, imunoelétroforese, imunocromatografia e PCR (reação de polimerização em cadeia) (ESFANDIARI; KLINGEBORN, 2000).

A fluidoterapia intravenosa comumente é indicada e deve ser mantida até que o vômito cesse e a ingestão de água seja normalizada (HOSKINS, 2004). Porém nos casos não reativos a fluidoterapia convencional, recomenda-se a utilização de colóides e a adição de glicose para manter a glicemia entre 120 e 160 mg/dl. A manutenção ou mesmo a restauração

da volemia com soluções cristalóides isotônicas, como é o caso da solução de Ringer Lactato, requer volumes de infusão aproximadamente duas a seis vezes superiores aos das soluções coloides para se alcançar o mesmo resultado clínico (SHERDING, 2003).

Por outro lado, o hidroxietilamido (HES 130/0,4) apresenta uma capacidade de expansão de aproximadamente 100%, ou seja, aumenta o volume plasmático na mesma proporção do volume infundido por 4 a 6 horas (WALTZINGER; BEPPERLING; PABST, 1999). Ainda, segundo LV et al. (2006), os coloides apresentam efeitos antiinflamatórios, sendo úteis no tratamento de enfermidades onde há quebra de barreira, como no caso da gastroenterite hemorrágica, no entanto, alguns autores afirmam que estudos são necessários para confirmar esta teoria (MARX et al., 2006). Desta forma, o objetivo deste estudo foi avaliar as alterações clínicas, hematológicas, hemogasométricas, o tempo de recuperação e a taxa de mortalidade de cães com diagnóstico confirmado de parvovirose, tratados com hidroxietilamido 130/0,4 ou solução de Ringer lactato.

Material e Métodos

Foram utilizados 15 cães, mestiços, machos e fêmeas, com idade entre três e seis meses com diagnóstico definitivo de gastroenterite hemorrágica

por parvovírus, provenientes da rotina do Hospital de Clínicas Veterinárias “Lauro Ribas Zimmer” (HCV/CAV/UDESC). Destes, quatro vieram a óbito nas primeiras horas após o internamento, e 11 foram incluídos no estudo. Durante o período de tratamento, os pacientes foram mantidos em isolamento, em gaiolas individuais, sendo incluídos no estudo somente após autorização dos proprietários.

A confirmação do diagnóstico foi realizada com kit de teste para detecção do antígeno do parvovírus nas fezes dos animais (Antigen Rapid CPV Ag Test Kit®). A partir deste momento, os animais foram alocados aleatoriamente em dois grupos: Grupo Hidroxietilamido 130/0,4 (HES, n=6) os quais receberam fluidoterapia com hidroxietilamido 130/0,4 (peso molecular 130.000 Dalton e substituição molar de 0,4, em solução de ringer acetato) e Grupo Ringer Lactato (RL, n=5) os quais receberam tratamento com solução de Ringer Lactato. Após a confirmação do diagnóstico e precedendo qualquer tratamento (M0) avaliou-se: peso, grau de desidratação (%), presença de dor abdominal, apetite, presença de sangue vivo nas fezes (hematoquezia), presença de sangue digerido nas fezes (melena), êmese ou hematêmese, bem como, frequência cardíaca (FC), frequência respiratória (f), temperatura retal (TR) e tempo de preenchimento capilar (TPC). Após, as avaliações eram realizadas a cada 12 horas, sendo M1, M2, M3, M4 e M5 correspondente a 12, 24, 36, 48 e 60 horas após início do tratamento, respectivamente.

Logo após, realizou-se a tricotomia da região das veias jugulares e cefálicas para realização de coleta de sangue e cateterização venosa, respectivamente. Para realização da cateterização venosa, após a tricotomia, foi realizado anti-sepsia com álcool 70° e solução de iodo-povidona, seguidos de punção, introdução e fixação do cateter e bandagem. Os cateteres venosos eram verificados durante as avaliações para se detectar a presença de flebite e a sua substituição era realizada a cada 72 horas ou quando o cateter estava inviável para administração

da fluidoterapia. O sangue venoso era coletado uma vez ao dia para realização de hemograma e dosagem sérica total de eletrólitos (cálcio, sódio, potássio, magnésio, fósforo e cloretos). Também realizou-se tricotomia das regiões femoral e tibial-dorsal, para coleta de sangue arterial, duas vezes ao dia, realizada por punção com seringa de 1ml heparinizada, para análise hemogasométrica (pressão parcial de oxigênio (PaO_2), pressão parcial de dióxido de carbono ($PaCO_2$), potencial de hidrogênio (pH), bicarbonato (HCO_3^-), déficit de base (DB) e saturação de oxihemoglobina (SaO_2)).

Para a realização da fluidoterapia, avaliavam-se os parâmetros clínicos do paciente, juntamente com a avaliação hematológica, hemogasométrica e estimativa do grau de desidratação sendo considerado: 5% (mucosas secas), 6-8% (redução da elasticidade cutânea), 8-10% (hipoperfusão com tempo de preenchimento capilar (TPC) > 3 segundos), 10-12% (hipotensão) e acima de 12% (choque).

Determinado o grau de desidratação calculava-se a fluidoterapia necessária para cada paciente em 24 horas, considerando-se as perdas diárias, de manutenção e de reposição volêmica, sendo a manutenção (Peso (Kg) x 40), de reposição volêmica (Peso (Kg) x % de desidratação x 10). As perdas diárias no HES eram calculadas pela seguinte formula: 30 ml/kg/dia de hidroxietilamido 130/0,4, divididos em duas administrações por um período de 30 minutos e no RL, peso (Kg) x 10 x K, sendo K: 40 para diarréia, 50 para vômito e 60 para diarréia e vômito.

Após ajuste da fluidoterapia em cada grupo, administrava-se cefalotina 30mg/kg IV (cada 8 horas), metronidazol 25mg/kg IV (cada 12 horas), metoclopramida 0,5mg/kg IV (cada 8 horas) e ranitidina 2,2mg/kg IV (cada 12 horas). Todos os animais foram submetidos à restrição hídrica e alimentar durante o período que estivessem apresentando vômito, tendo o retorno gradual a ingestão hídrica e alimentar (ração Intestinal – Royal

Canin®) com o cessar do sinal clínico de vômito. Não foi fornecido nenhum suporte energético para os animais, sendo que estes recebiam alta clínica quando não apresentassem mais sinais de gastroenterite como a diarréia e o vômito e restabelecimento do apetite, sendo o tratamento com antibiótico mantido por um período mínimo de 10 dias.

Os dados quantitativos dentro dos grupos, entre tempos, foram submetidos à análise de variância de uma via com repetições múltiplas (ANOVA RM) seguida pelo teste de Student Newmann Keuls, e teste t entre os grupos, dentro do mesmo tempo $P>0,05$.

Resultados e Discussão

Dos 15 cães submetidos ao estudo, quatro vieram a óbito, sendo que destes, apenas dois sobreviveram até 36 horas após o internamento. Devido ao

curto período de avaliação, estes pacientes foram excluídos da análise estatística.

Não houve diferença significativa entre os grupos para os parâmetros: FC, *f*, TR, grau de desidratação, tempo de preenchimento capilar, apetite, pulso, vômito, diarréia, melena, hematoquezia, dor abdominal, ganho de peso, pH, PaO₂, PaCO₂, íons HCO₃⁻, SaO₂, DB, íons sódio, magnésio, fósforo, potássio, cloro, cálcio, eritrócitos, hemoglobina, hematócrito, volume corporcular médio, concentração de hemoglobina corporcular média, leucócitos, neutrófilos, linfócitos, bastonetes, basófilos, eosinófilos e monócitos, em todos os momentos avaliados (Tabelas 1, 2 e 3). Bem como não foram observadas diferenças dentro do grupo para os valores de FC, *f* e TR (Tabela 1) e também não houve diferença dentro do grupo para os parâmetros pH, PaCO₂, HCO₃⁻, DB, SaO₂ e Cálcio (Tabela 2) e todos os parâmetros hematológicos, exceto hemoglobina e hematócrito (Tabela 3).

Tabela 1. Valores médios e desvio padrão, dos parâmetros FC (freqüência cardíaca), *f* (freqüência respiratória), TR (temperatura retal) e grau de desidratação (%), nos grupos RL e HES, nos momentos M₀ até M₅.

Parâmetros	Grupo	M ₀	M ₁	M ₂	M ₃	M ₄	M ₅
FC (bat/min)	HES	165	186	137	143	153	160
		±52	±45	±58	±56	±28	±48
	RL	142	157	147	137	151	142
		±36	±45	±58	±21	±51	±14
	HES	29	24	28	25	29	22
		±6	±3	±11	±6	±12	±6
<i>f</i> (mov./min)	RL	33	31	25	25	23	24
		±10	±6	±7	±9	±2	±0
	HES	38,2	38,2	38,1	37,9	38,3	38,5
		±0,3	±0,3	±0,1	±0,5	±0,3	±0,7
	TR (°C)	38,6	39,0	39,0	38,	38,7	38,6
		±0,37	±0,90	±0,38	±0,35	±0,23	±0,5
Desidratação (%)	HES	7	6	2	2	2	2
		±1a	±2b	±3b	±2b	±2b	±3b
	RL	6	6	4	4	1	2
		±1	±1	±2	±2	±2	±3

a, b – Letras minúsculas diferentes entre os momentos dentro de cada grupo, indicam diferenças significativas ($P<0,05$). Momentos: M0 – basal; M1 – 12 horas; M2 – 24 horas; M3 – 36 horas; M4 – 48 horas; M5 – 60 horas.

Fonte: Elaboração dos autores.

Tabela 2. Valores médios e desvio padrão, do Potencial hidrogeniônico (pH), Pressão arterial de dióxido de carbono (PaCO₂), Pressão arterial de oxigênio (PaO₂), bicarbonato (HCO₃), déficit de base (DB), saturação de oxihemoglobina (SaO₂) e dosagem de eletrólitos (Ca, P, Mg e K) nos grupos RL e HES, nos momentos M₀, M₁, M₂, M₃, M₄ e M₅.

	Grupo	M₀	M₁	M₂	M₃	M₄	M₅
pH	HES	7,37	7,37	7,38	7,40	7,39	7,43
		±0,02	±0,02	±0,04	±0,06	±0,10	±0,03
	RL	7,42	7,42	7,44	7,45	7,43	7,37
		±0,03	±0,03	±0,03	±0,004	±0,04	±0,07
	HES	34,2	33,9	31,8	35	31,4	33,3
		±6,4	±7,6	±2,1	±6,2	±5,5	±5,6
PaCO₂	RL	44,2	37,9	39,1	52,2	40,8	33,8
		±18,9	±20,7	±17,9	±18,7	±22,3	±1,1
	HES	65,3	60,7	83,6	58,2	75,6	75,3
		±28,1	±27,1	±12,0	±28,1	±17,7	±20,3
	RL	70,8	89,9	92,6	81,8	88,8	54,4
		±16,0a	±10,0b	±17,3b	±4,7	±10,8b	±29,4
PaO₂	HES	19,4	19,4	18,8	21,3	19,2	21,9
		±3,1	±4,6	±2,7	±2,8	±4,7	±5,0
	RL	20,5	18,7	19,7	21,1	18,8	20,3
		±2,5	±3,8	±1,7	±2,3	±2,3	±1,0
	HES	-4,8	-4,7	-5,0	-2,6	-4,4	-1,5
		±2,4	±3,8	±3,2	±2,9	±5,8	±4,6
DB	RL	-2,5	-4,4	-2,7	-2,1	-3,4	-3,5
		±2,7	±3,6	±1,4	±1,6	±2,1	±1,6
	HES	77,5	76,3	93,9	75,8	94,0	84,0
		±29,2	±22,9	±3,4	±25,1	±4,6	±24,3
SaO₂	RL	92,5	96,8	97,1	96,2	97,0	78,4
		±6,37	±1,0	±1,4	±0,6	±0,82	±23,7
	HES	9,1	7,8	8,0	9,1	8,2	7,8
		±1,3	±1,2	±1,0	±2,4	±1,5	±0,6
Cálcio	RL	9,8	9,0	8,2	7,9	8,5	7,5
		±0,7	±1,2	±1,7	±0,4	±1,1	±0,1
	HES	6,4	4,5	5,0	4,8	4,4	4,5
		±0,7a	±1,8b	±2,2b	±1,9b	±2,0b	±1,4b
Fósforo	RL	6,93	4,0	5,5	4,1	4,7	5,2
		±0,75a	±1,4b	±3,0	±1,0b	±0,6b	±0,1
	HES	1,6	1,8	1,9	2,3	2,3	2,3
		±0,1	±0,4	±0,4	±0,9	±0,8	±1,0
Magnésio	RL	2,3	1,9	1,6	1,8	1,5	1,8
		±0,49a	±0,1b	±0,1b	±0,3b	±0,2b	±0,2
	HES	4,4	4,3	3,8	3,8	3,4	3,5
		±0,78a	±0,3	±0,5	±0,7	±0,7b	±0,7b
	RL	4,6	4,0	4,0	4,1	4,0	3,5
		±0,1	±0,6	±0,8	±0,5	±0,8	±0,7

a, b – Letras minúsculas diferentes entre os momentos dentro de cada grupo, indicam diferenças significativas (P<0,05). Momentos: M₀ – basal; M₁ – 12 horas; M₂ – 24 horas; M₃ – 36 horas; M₄ – 48 horas; M₅ – 60 horas.

Fonte: Elaboração dos autores.

Tabela 3. Valores médios e desvio padrão dos valores obtidos pelo eritrograma (eritrócitos, hemoglobina, hematócrito) e leucograma (leucócitos, neutrófilos, linfócitos, monócitos, eosinófilos, basófilos e bastonetes) nos grupos RL e HES, nos momentos M_0 , M_1 , M_2 e M_3 .

Parâmetros	Grupos	M_0	M_1	M_2	M_3
Eritróцитos ($\times 10^6/\mu\text{L}$)	HES	6,1 ±1,2	4,8 ±0,9	4,8 ±0,8	4,9 ±0,9
	RL	6,0 ±1,8	5,1 ±1,3	4,6 ±1,2	4,7 ±1,2
	HES	13,3 ±3,5a	10,4 ±2,2b	9,4 ±1,5b	10,6 ±1,9
	RL	13,3 ±3,9a	10,8 ±2,8	10,8 ±3,0b	9,6 ±0,8
Hemoglobina (g/dl)	HES	39,5 ±9,0	32,0 ±7,6	29,7 ±5,0	33,0 ±4,5
	RL	41,4 ±12,4a	34,0 ±8,2b	32,6 ±8,9b	29,5 ±6,3
Hematócrito (%)	HES	3400 ±2891	3922 ±3764	5193 ±4775	5836 ±3236
	RL	4433 ±6020	4760 ±6649	2770 ±471	14375 ±2227
Leucócitos (/ μL)	HES	1409 ±1419	1119 ±1286	3778 ±3877	2796 ±1673
	RL	2213 ±2496	1646 ±2759	566 ±466,6	10617 ±171,8
Neutrófilos (/ μL)	HES	1509 ±1819	2077 ±1555	1390 ±843	1690 ±1041
	RL	883 ±557	2034 ±861	1779 ±1121	2373 ±2450
Linfócitos (/ μL)	HES	625 ±616	964 ±1040	874 ±440	961 ±879
	RL	1756 ±3198	1218 ±1938	341 ±244	1020 ±548
Monócitos (/ μL)	HES	122 ±103	249 ±269	225 ±396	126 ±112
	RL	450 ±901	935 ±1796	109 ±89,7	921 ±32
Eosinófilos (/ μL)	HES	0	0	0	0
	RL	25 ±21	0	0	0
Basófilos (/ μL)	HES	162 ±122	91 ±54	125 ±68	291 ±178
	RL	194 ±147	33 ±32	99 ±54	286 ±42
Bastonetes (/ μL)					

a, b – Letras minúsculas diferentes entre os momentos dentro de cada grupo, indicam diferenças significativas ($P<0,05$). Momentos: M_0 – basal; M_1 – 12 horas; M_2 – 24 horas; M_3 – 36 horas.

Fonte: Elaboração dos autores.

Os animais do HES tiveram uma porcentagem de desidratação significativamente menor nos tempos que sucederam o basal (M_0) (momento em que os animais eram internados) conforme Tabela 1, ou seja, o tratamento com HES 130/0,4 foi eficaz em reduzir o grau de desidratação nos animais. No entanto, não houve diferença significativa em comparação com o grupo RL. Segundo Mazzafero (2008) a carga negativa dos colóides, atrai o sódio, e o seu peso molecular, o qual impede a saída destes dos vasos, favorecendo a retenção de água por um período de 2 a 36 horas, permitindo conservar a pressão oncótica intravascular e diminuir a quantidade de fluidos necessária para restabelecer a volemia. Já os cristalóides, conforme Prough et al. (2009) tem como maior desvantagem o aumento transitório do volume intravascular, necessitando assim de maior quantidade de infusão, além da possibilidade de ocorrer edema periférico e pulmonar.

No grupo RL, 70% dos animais apresentaram anorexia até o M_5 e no HES 77,7%; sendo que no HES, 44,4% apresentaram vômito e no RL, 50%. De acordo com Kalli et al. (2010), os sinais clínicos de letargia ou depressão, vômito, linfopenia e hipoalbuminemia não tiveram relação com o tempo de internamento dos pacientes.

A porcentagem de animais com hematoquezia foi de 25,9% no HES e 15% no RL, sendo que apenas um animal do HES permaneceu com hematoquezia até M_5 , os demais cessaram após início do tratamento. Somente um animal chegou apresentando melena, o qual foi alocado aleatoriamente no grupo HES, cessando após 24 horas da instituição do tratamento. Quanto à presença de diarréia, no HES 37,0% dos pacientes apresentaram e no RL, 45%, entretanto apenas dois animais (um do grupo HES e outro do grupo RL) permaneceram com diarréia até M_4 , os demais interromperam após 24 horas de internamento.

A alta taxa de anorexia, vômito e diarréia encontrada neste estudo, está de acordo com os dados descritos por Lamm e Rezabek (2008). De acordo

com Hoskins (2004), o aporte oral de alimentos e de líquidos deve ser interrompido até que o vômito cesse por pelo menos 24 horas. Quando a êmese estiver sob controle, pequenas quantidades de dieta branda são oferecidas inicialmente, retornando-se gradualmente para a dieta normal. O vômito frequente ou persistente causado pelo parvovírus pode ser manejado com metoclopramida (0,5mg/kg; SC; TID ou por infusão continua de 1 a 2mg/kg por 24 horas, diluída em fluidos intravenosos), o que corrobora com a metodologia utilizada neste estudo.

No presente estudo não foram verificados distúrbios ácido-base, fato que pode estar relacionado ao reduzido número de animais utilizado. Jacobs, Weiser e Hall (2007) demonstrou redução da concentração de CO₂ total em menos de 17% de um total de 134 cães com enterite por parvovírus. Heald, Jones e Schmidt (2007) revelou que a alcalose metabólica e a hipocloremia foram mais frequentes que a acidose metabólica em cães com parvovirose. De acordo com a Tabela 2, no grupo RL, observou-se aumento da PaO₂ nos momentos M_1 , M_2 e M_4 , quando comparado ao momento de internação, devido ao fato de que segundo Kirby e Rudloff (2004) o oxigênio está ligado à hemoglobina intravascular nos pulmões para ser transportado para os tecidos periféricos, e isto depende de um volume adequado de líquido para conduzir o oxigênio para os tecidos, contribuindo para uma melhor perfusão, o que justifica o menor valor de PaO₂ observado em M_0 , pois os animais chegavam desidratados.

Observou-se diminuição nos valores de potássio apenas no HES (M_4 e M_5) em relação a M_0 . Filhotes com enterite por CPV são propensos a desenvolver hipocalemia e hipoglicemias (especificamente raças miniaturas), devido à anorexia em curso, vômitos e diarréia. Hipocalemia severa pode resultar em fraqueza muscular profunda, arritmias cardíacas e poliúria (PRITTIE, 2004). Segundo Nappert et al. (2007), num estudo com 22 cães, naturalmente infectados por parvovírus, verificou-se baixas concentrações plasmáticas de potássio quando

comparados com o grupo controle, o qual era composto por animais saudáveis.

Houve redução na concentração de fósforo, no HES, nos momentos M_1 até M_5 , e no RL em M_1 , M_3 e M_4 em relação ao M_0 . Segundo Dibartola (2007) isso pode ser explicado pela presença de vômito, má absorção, deficiência na dieta ou menor ingestão; fato observado nos pacientes de ambos os grupos. Porém, as diminuições observadas em ambos os grupos não ultrapassaram o limite inferior para a espécie canina, não caracterizando hipofosfatemia.

No grupo RL, houve diminuição nos níveis de magnésio no decorrer do internamento; o que segundo Bateman (2007) é devido à anorexia e ao tempo de restrição alimentar a que eram submetidos, devido à presença de vômito. Pacientes veterinários com diarréia raramente apresentam hipomagnesemia e são verificados com mais frequência em animais com enteropatia ocasionada por perda de proteína (KIMMEL; WADDEL; MICHEL, 2007).

Os dados obtidos pelo leucograma não apresentaram diferença significativa dentro dos grupos, sendo que os valores dos leucócitos se mantiveram baixos, havendo pequena elevação no decorrer do tratamento, conforme demonstra a Tabela 3. A contagem de leucócitos durante enterite por CPV é geralmente caracterizada como significativamente deprimida, com uma linfopenia transitória. Segundo Goddard et al. 2008, a monocitopenia inicial (pré tratamento) foi associada com um resultado negativo, enquanto a contagem de leucócitos ($>4500/\mu\text{L}$); linfócitos ($>1000/\mu\text{L}$); monócitos ($>150/\mu\text{L}$); e eosinófilos ($>100/\mu\text{L}$), bem como o desvio à esquerda, aparecendo nas primeiras 24h após a admissão, tem um alto valor preditivo positivo para os cães sobreviventes ao parvovírus. Esses dados apoiam o fato de que as contagens sequenciais de leucócitos durante o tempo de internamento parecem mais confiáveis para a previsão de resultado em comparação com o número de leucócitos no momento da admissão.

Ainda de acordo com a Tabela 3, a hemoglobina no HES foi menor em M_2 quando comparado ao M_0 , e os níveis de hematócrito mantiveram-se sem diferença significativa, porém no RL os valores de hematócrito e hemoglobina foram menores em M_1 e M_2 , quando comparado a M_0 . A anemia é um achado hematológico comum em enterite por CPV, especialmente nas fases posteriores à doença grave. A causa desta é pouco provável que seja a supressão da eritropoiese, pois os glóbulos vermelhos têm uma meia-vida longa para o curto período durante o qual o vírus suprime a produção. O hematócrito reduzido é mais provável que seja o resultado de uma combinação de hemorragia intestinal e terapia de reidratação (HOSKINS, 1997).

Conclusão

Ambos os tratamentos foram efetivos na reposição volêmica dos cães com parvovirose, não diferindo em nenhuma variável analisada. Estudos adicionais são necessários para avaliar os benefícios do hidroxietilamido 130/0,4 em cães com gastroenterite hemorrágica por parvovírus.

Comitê de Ética e Biossegurança

Este estudo foi aprovado pelo Comitê de Ética e Bem Estar Animal (CETEA) da instituição de origem (Protocolo: 11/2010).

Referências

- BATEMAN, S. Distúrbios relacionados ao magnésio: déficit e excesso. In: DIBARTOLA, S. P. *Anormalidades de fluidos, eletrólitos e equilíbrio ácido-básico*. 3. ed. São Paulo: Roca, 2007. cap. 8, p. 212-229.
- DIBARTOLA, S. P. *Anormalidades de fluidos, eletrólitos e equilíbrio ácido-básico na clínica de pequenos animais*. 3. ed. São Paulo: Roca, 2007. 664 p.
- ESFANDIARI, J.; KLINGEBORN, B. A comparative study of a new rapid and one-step test for the detection of parvovirus in faeces from dogs, cats and mink. *Journal of Veterinary Medicine*, Wiley Online Library, Malden, v. 47, n. 2, p. 145-153, 2000.

- GODDARD, A.; LEISEWITZ, A. L.; CHRISTOPHER, M. M.; DUNCAN, N. M.; BECKER, P. L. Prognostic usefulness of blood leukocyte changes in canine parvoviral enteritis. *Journal of Veterinary Internal Medicine*, Wiley Online Library, Malden, v. 22, n. 2, p. 309-316, 2008.
- HEALD, R. D.; JONES, B. D.; SCHMIDT, D. A. Blood gas and electrolyte concentrations in canine parvoviral enteritis in: DIBARTOLA, S. P. *Anormalidades de fluidos, eletrólitos e equilíbrio ácido-básico*. 3. ed. São Paulo: Roca, 2007. cap. 8, p. 212-229.
- HOSKINS, J. D. Update on canine parvoviral enteritis. *Veterinary Medicine*, Barcelona, v. 92, n. 8, p. 694-709, 1997.
- JACOBS, R. M.; WEISER, M. G.; HALL, R. L. Clinicopathologic findings of canine parvoviral enteritis. In: DIBARTOLA, S. P. *Anormalidades de fluidos, eletrólitos e equilíbrio ácido-básico*. 3. ed. São Paulo: Roca, 2007. cap. 8, p. 212-229.
- KALLI, I.; LEONTIDES, L. S.; MYLONAKIS, M. E.; ADAMAMA-MORAITOU, K.; RALLIS, T.; KOUTINAS, A. F. Factors affecting the occurrence, duration of hospitalization and final outcome in canine parvovirus infection. *Research in Veterinary Science*, London, v. 89, n. 2, p. 174-178, 2010.
- KIMMEL, S. E.; WADDEL, L. S.; MICHEL, K. E. Hypomagnesemia and hypocalcemia associated with protein-losing enteropathy in Yorkshire terrier. In: DIBARTOLA, S. P. *Anormalidades de fluidos, eletrólitos e equilíbrio ácido-básico*. 3. ed. São Paulo: Roca, 2007. cap. 6, p. 120-194.
- KIRBY, R.; RUDLOFF, E. Terapia de líquidos e eletrólitos. In: ETTINGER, S. J.; FELDMAN, E. C. *Tratado de medicina interna veterinária*. 5. ed. Guanabara Koogan: São Paulo, 2004. cap. 78, p. 342-365.
- LAMM, C. G.; REZABEK, G. B. Parvovirus infection in domestic companion animals. *The Veterinary Clinics of North America. Small Animal Practice*, Australia, v. 38, n. 4, p. 837-850, 2008.
- LV, R.; ZHOU, Z. Q.; WU, H. W.; JIN, Y.; ZHOU, W.; XU, J. G. Hydroxyethyl starch exhibits anti-inflammatory effects in the intestines of endotoxemic rats. *Anesthesia & Analgesia*, California, v. 103, n. 1, p. 149-55, 2006.
- MARX, G.; PEDDER, S.; SMITH, L.; SWARAJ, S.; GRIME, S.; STOCKDALE, H.; LEUWER, M. Attenuation of capillary leakage by hydroxyethyl starch (130/0.42) in a porcine model of septic shock. *Critical Care Medicine*, New Jersey, v. 34, n. 12, p. 3005-3010, 2006.
- MAZZAFERO, E. M. Complications of fluid therapy. *Veterinary Clinics of North America: Small Animal Practice*, Australia, v. 38, n. 3, p. 607-619, 2008.
- MC CAW, D. L.; HOSKINS, J. D. Canine viral enteritis. In: GREENE, C. E. (Ed.). *Infectious diseases of the dog and cat*. Saunders Elsevier, St. Louis, 2006. p. 63-73.
- NAPPERT, G.; DUNPHY, E.; RUBEN, D.; MANN, F. A. Determination of serum organic acids in puppies with naturally acquired parvoviral enteritis. In: DIBARTOLA, S. P. *Anormalidades de fluidos, eletrólitos e equilíbrio ácido-básico*. 3. ed. São Paulo: Roca, 2007. p. 253-286.
- OTTO, C. M.; JACKSON, C. B.; ROGELL, E. J.; PRIOR, R. B.; AMMONS, W. S. Recombinant bactericidal/permeability-increasing protein (rBPI21) for treatment of parvovirus enteritis: a randomized, double-blinded, placebo-controlled trial. *Journal of Veterinary Internal Medicine*, Wiley Online Library, Malden, v. 15, n. 4, p. 355-360, 2001.
- PRITTIE, J. Canine parvoviral enteritis: a review of diagnosis, management, and prevention. *Journal Veterinary Emergency Critical Care*, v. 14, n. 3, p. 167-176, 2004.
- PROUGH, D. S.; FUNSTON, J. S.; SVENSÉN, C. H.; WOLF, S. W. Fluids, electrolytes, and acidbase physiology. In: BARASH, P. G.; CULLEN, B. F.; STOELTING, R. K.; CAHALAN, M. K.; STOCK, M. C.; editors. *Clinical anesthesia*. 6. ed. Philadelphia: Lippincott Williams & Wilkins, 2009. p. 291-326.
- SAVIGNY, M.; MACINTIRE, D. K. Canine parvoviral enteritis. *Standards of care: emergency and critical care medicine*, Phillips Boulevard, Trenton, v. 9, n. 11, p. 1-6, 2007.
- SHERDING, R. G. Vírus intestinais. In: BIRCHARD, S. J.; SHERDING, R. G. *Manual saunders: clínica de pequenos animais*. 2. ed. São Paulo: Roca, 2003. cap. 12, p. 121-129.
- WALTZINGER, J.; BEPPERLING, F.; PABST, G. Effect of new HES specification (6% HES 130/0,4) on blood and plasma volumes after bleeding in 12 healthy male volunteers. *Clinical Drug Investigation*, New Zealand, v. 17, n. 2, p. 119-25, 1999.