Zeitschrift: Schweizer Archiv für Tierheilkunde SAT : die Fachzeitschrift für

Tierärztinnen und Tierärzte = Archives Suisses de Médecine Vétérinaire

ASMV : la revue professionnelle des vétérinaires

Herausgeber: Gesellschaft Schweizer Tierärztinnen und Tierärzte

Band: 142 (2000)

Heft: 10

Rubrik: Welche Diagnose stellen Sie?

Nutzungsbedingungen

Die ETH-Bibliothek ist die Anbieterin der digitalisierten Zeitschriften auf E-Periodica. Sie besitzt keine Urheberrechte an den Zeitschriften und ist nicht verantwortlich für deren Inhalte. Die Rechte liegen in der Regel bei den Herausgebern beziehungsweise den externen Rechteinhabern. Das Veröffentlichen von Bildern in Print- und Online-Publikationen sowie auf Social Media-Kanälen oder Webseiten ist nur mit vorheriger Genehmigung der Rechteinhaber erlaubt. Mehr erfahren

Conditions d'utilisation

L'ETH Library est le fournisseur des revues numérisées. Elle ne détient aucun droit d'auteur sur les revues et n'est pas responsable de leur contenu. En règle générale, les droits sont détenus par les éditeurs ou les détenteurs de droits externes. La reproduction d'images dans des publications imprimées ou en ligne ainsi que sur des canaux de médias sociaux ou des sites web n'est autorisée qu'avec l'accord préalable des détenteurs des droits. En savoir plus

Terms of use

The ETH Library is the provider of the digitised journals. It does not own any copyrights to the journals and is not responsible for their content. The rights usually lie with the publishers or the external rights holders. Publishing images in print and online publications, as well as on social media channels or websites, is only permitted with the prior consent of the rights holders. Find out more

Download PDF: 24.11.2025

ETH-Bibliothek Zürich, E-Periodica, https://www.e-periodica.ch

Welche Diagnose stellen Sie?

C. Zimmer, A. Hörauf

Klinik für Kleintiermedizin der Universität Zürich

Signalement und Anamnese

Ein einjähriger männlicher Golden Retriever names «Lasco» mit einem Körpergewicht von 20 kg wurde im September in der Kleintierklinik des Tierspitals Zürich vorgestellt. Drei Wochen zuvor war der Hund für zwei Wochen in Frankreich gewesen. Einen Tag nach seiner Rückreise in die Schweiz wurde er anorektisch und zeigte wässrigen Durchfall und Erbrechen. Eine symptomatische Therapie durch den Besitzer während einer Woche (Kohletabletten und Diät) hatte keinen Erfolg gebracht. «Lasco» war regelmässig geimpft (Kombinations-Impfung und Tollwut) und entwurmt worden.

Tabelle 1: Hämatologie, Blutchemie und Urinstatus.

Hämatokrit % 39 43–56 Hämoglobin g/dl 14,2 15,1–19,6 Erythrozyten 106/ul 6,18 6,3–8,02 Leukozyten 103/ul 12,5 6,9–13,6 MCH pg 23 23–27 MCHC g/dl 36 32–39 MCV fl 65 64–75 Thrombozyten 103/ul 351 200–400 Neutrophile stabkernige/ul 8500 3376–8894 Eosinophile/ul 500 32–1167 Monozyten/ul 875 93–560 Lymphozyten/ul 875 93–560 Lymphozyten/ul 2625 1272–4208 Retikulozyten % < 0,1 1 Blutchemie Bilirubin gesamt umol/l 5,1 4,4–5,9 Harnstoff mmol/l 76 3,9–10,7 Kreatinin umol/l 688 48–90 Protein g/l 63 59–67 Albumin g/l 28 26–37 AP U/l 1320 16–133 ALAT U/l 127 20–51 ASAT U/l 78 19–44 Amylase U/l 4960 590–1350 Natrium mmol/l 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/l 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Glukose ++ Neg. Glukose Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Glukose Heg. Uroe. Up/C	Hämatologie	Patient	Normalwerte		
Erythrozyten 10%/ul 6,18 6,3-8,02 Leukozyten 10³/ul 12,5 6,9-13,6 MCH pg 23 23-27 MCHC g/dl 36 32-39 MCV fl 65 64-75 Thrombozyten 10³/ul 351 200-400 Neutrophile stabkernige/ul 0 0-152 Neutrophile segmentkernige/ul 8500 3376-8894 Eosinophile/ul 500 32-1167 Monozyten/ul 875 93-560 Lymphozyten/ul 2625 1272-4208 Retikulozyten % < 0,1 1 Blutchemie Bilirubin gesamt umol/1 497 0,6-3,4 Glukose mmol/1 5,1 4,4-5,9 Harnstoff mmol/1 76 3,9-10,7 Kreatinin umol/1 688 48-90 Protein g/l 63 59-67 Albumin g/l 38 26-37 AP U/l 1320 16-133 ALAT U/l 127 20-51 ASAT U/l 78 19-44 Amylase U/l 4960 590-1350 Natrium mmol/1 4,4 4,2-5,1 Kalium mmol/1 4,4 4,2-5,1 Kalium mmol/1 4,36 1,1-2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001-1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Bilirubin 9,eg. Neg. Bilirubin 1++ Neg. Bilirubin 1++ Neg.	Hämatokrit %	39	43-56		
Leukozyten 10³/ul 12,5 6,9-13,6 MCH pg 23 23-27 MCHC g/dl 36 32-39 MCV fl 65 64-75 Thrombozyten 10³/ul 351 200-400 Neutrophile stabkernige/ul 0 0-152 Neutrophile segmentkernige/ul 8500 3376-8894 Eosinophile/ul 500 32-1167 Monozyten/ul 875 93-560 Lymphozyten/ul 2625 1272-4208 Retikulozyten % < 0,1	Hämoglobin g/dl	14,2	15,1-19,6		
MCH pg 23 23-27 MCHC g/dl 36 32-39 MCV fl 65 64-75 Thrombozyten 10³/ul 351 200-400 Neutrophile stabkernige/ul 8500 3376-8894 Eosinophile/ul 500 32-1167 Monozyten/ul 875 93-560 Lymphozyten/ul 2625 1272-4208 Retikulozyten % < 0,1	Erythrozyten 106/ul	6,18	6,3-8,02		
MCHC g/dl 36 32–39 MCV fl 65 64–75 Thrombozyten 10³/ul 351 200–400 Neutrophile stabkernige/ul 8500 3376–8894 Eosinophile/ul 500 32–1167 Monozyten/ul 875 93–560 Lymphozyten/ul 2625 1272–4208 Retikulozyten % < 0,1	Leukozyten 10³/ul	12,5	6,9–13,6		
MCV fl 65 64-75 Thrombozyten 10³/ul 351 200-400 Neutrophile stabkernige/ul 0 0-152 Neutrophile segmentkernige/ul 8500 3376-8894 Eosinophile/ul 500 32-1167 Monozyten/ul 875 93-560 Lymphozyten/ul 2625 1272-4208 Retikulozyten % < 0,1	MCH pg	23	23-27		
Thrombozyten 10³/ul 351 200−400 Neutrophile stabkernige/ul 0 0−152 Neutrophile segmentkernige/ul 8500 3376−8894 Eosinophile/ul 500 32−1167 Monozyten/ul 875 93−560 Lymphozyten/ul 2625 1272−4208 Retikulozyten % < 0,1 1 Blutchemie Bilirubin gesamt umol/1 497 0,6−3,4 Glukose mmol/1 76 3,9−10,7 Kreatinin umol/1 688 48−90 Protein g/l 63 59−67 Albumin g/l 28 26−37 AP U/l 1320 16−133 ALAT U/l 127 20−51 ASAT U/l 78 19−44 Amylase U/l 4960 590−1350 Natrium mmol/1 4,4 4,2−5,1 Kalzium mmol/1 4,4 4,2−5,1 Kalzium mmol/1 2,85 2,3−3,0 Phosphor mmol/1 1,009 1,001−1,060 Teststreifen Nitrit Neg Neg Per Seg Neg Glukose H Neg Glukose H+ Neg Glukose Heg Blirubin H+ Neg Blirubin Heg Logs In Ge Seg Neg Glikose H+ Neg Glilirubin Heg Seg Neg Seg Silirubin H+ Neg Blirubin Neg Neg Neg Seg Silirubin Heg Seg Neg Seg Silirubin H+ Neg Blirubin Heg Seg Neg Seg Silirubin H+ Neg Seg Neg Seg Silirubin H+ Neg Seg Neg Seg Silirubin Neg Neg Neg Seg Silirubin H+ Neg Seg Neg Seg Silirubin Neg Neg Neg Seg Silirubin Neg Neg Neg Seg Silirubin Neg Neg Neg Silirubin Neg Neg Neg Seg Silirubin Neg Neg Neg Neg Neg Neg Neg Silirubin Neg Neg Neg Neg Neg Silirubin Neg Neg Neg Neg Neg Neg Neg Neg Silirubin Neg Neg Neg Neg Neg Neg Neg Silirubin Neg	MCHC g/dl	36	32-39		
Neutrophile stabkernige/ul 0 0−152 Neutrophile segmentkernige/ul 8500 3376−8894 Eosinophile/ul 500 32−1167 Monozyten/ul 875 93−560 Lymphozyten/ul 2625 1272−4208 Retikulozyten % < 0,1	MCV fl	65	64–75		
Neutrophile segmentkernige/ul	Thrombozyten 10 ³ /ul	351	200-400		
Eosinophile/ul 500 32–1167 Monozyten/ul 875 93–560 Lymphozyten/ul 2625 1272–4208 Retikulozyten % < 0,1 1 Blutchemie Bilirubin gesamt umol/l 497 0,6–3,4 Glukose mmol/l 5,1 4,4–5,9 Harnstoff mmol/l 76 3,9–10,7 Kreatinin umol/l 688 48–90 Protein g/l 63 59–67 Albumin g/l 28 26–37 AP U/l 1320 16–133 ALAT U/l 127 20–51 ASAT U/l 78 19–44 Amylase U/l 4960 590–1350 Natrium mmol/l 148 144–156 Kalium mmol/l 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. Phys. Neg. Glukose ++ Neg. Glukose ++ Neg. Glukose ++ Neg. Urobilinogen Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	Neutrophile stabkernige/ul	0	0-152		
Monozyten/ul 875 93–560 Lymphozyten/ul 2625 1272–4208 Retikulozyten % < 0,1	Neutrophile segmentkernige/ul	8500	3376-8894		
Lymphozyten/ul Retikulozyten % < 0,1 Retikulozyten % < 0,1 Retikulozyten % < 0,1 Blutchemie Bilirubin gesamt umol/1	Eosinophile/ul	500	32-1167		
Retikulozyten % < 0,1 1 Blutchemie Bilirubin gesamt umol/1 497 0,6–3,4 Glukose mmol/1 5,1 4,4–5,9 Harnstoff mmol/1 76 3,9–10,7 Kreatinin umol/1 688 48–90 Protein g/1 63 59–67 Albumin g/1 28 26–37 AP U/1 1320 16–133 ALAT U/1 127 20–51 ASAT U/1 78 19–44 Amylase U/1 4960 590–1350 Natrium mmol/1 4,4 4,2–5,1 Kalium mmol/1 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/1 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/1 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ N	Monozyten/ul	875	93-560		
Blutchemie Bilirubin gesamt umol/1 497 0,6–3,4 Glukose mmol/1 5,1 4,4–5,9 Harnstoff mmol/1 76 3,9–10,7 Kreatinin umol/1 688 48–90 Protein g/1 63 59–67 Albumin g/1 28 26–37 AP U/1 1320 16–133 ALAT U/1 127 20–51 ASAT U/1 78 19–44 Amylase U/1 4960 590–1350 Natrium mmol/1 148 144–156 Kalium mmol/1 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/1 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/1 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Glukose H Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Glukose Neg. Neg. Glukose Neg. Neg. Glukose Neg. Neg. Glikose Neg. Neg. Glikose Neg. Neg. Neg. Glikose Neg. Neg. Glikose Neg. Neg.	Lymphozyten/ul	2625	1272-4208		
Bilirubin gesamt umol/1 497 0,6-3,4 Glukose mmol/1 5,1 4,4-5,9 Harnstoff mmol/1 76 3,9-10,7 Kreatinin umol/1 688 48-90 Protein g/1 63 59-67 Albumin g/1 28 26-37 AP U/1 1320 16-133 ALAT U/1 72 20-51 ASAT U/1 78 19-44 Amylase U/1 4960 590-1350 Natrium mmol/1 148 144-156 Kalium mmol/1 2,85 2,3-3,0 Phosphor mmol/1 4,36 1,1-2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001-1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Blut Neg. Neg.		< 0,1	1		
Glukose mmol/l 5,1 4,4–5,9 Harnstoff mmol/l 76 3,9–10,7 Kreatinin umol/l 688 48–90 Protein g/l 63 59–67 Albumin g/l 28 26–37 AP U/l 1320 16–133 ALAT U/l 127 20–51 ASAT U/l 78 19–44 Amylase U/l 4960 590–1350 Natrium mmol/l 148 144–156 Kalium mmol/l 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/l 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	Blutchemie				
Glukose mmol/l 5,1 4,4–5,9 Harnstoff mmol/l 76 3,9–10,7 Kreatinin umol/l 688 48–90 Protein g/l 63 59–67 Albumin g/l 28 26–37 AP U/l 1320 16–133 ALAT U/l 78 19–44 Assat U/l 78 19–44 Amylase U/l 4960 590–1350 Natrium mmol/l 148 144–156 Kalium mmol/l 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Blut Neg. Neg.	Bilirubin gesamt umol/l	497	0.6-3.4		
Harnstoff mmol/I 76 3,9-10,7 Kreatinin umol/I 688 48-90 Protein g/I 63 59-67 Albumin g/I 28 26-37 AP U/I 1320 16-133 ALAT U/I 127 20-51 ASAT U/I 78 19-44 Amylase U/I 4960 590-1350 Natrium mmol/I 148 144-156 Kalium mmol/I 2,85 2,3-3,0 Phosphor mmol/I 4,36 1,1-2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001-1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Blirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		5.1			
Kreatinin umol/l 688 48-90 Protein g/l 63 59-67 Albumin g/l 28 26-37 AP U/l 1320 16-133 ALAT U/l 127 20-51 ASAT U/l 78 19-44 Amylase U/l 4960 590-1350 Natrium mmol/l 148 144-156 Kalium mmol/l 4,4 4,2-5,1 Kalzium mmol/l 2,85 2,3-3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1-2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001-1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Blirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.			5.4385以194725年20日20日186日186日186日186日18日18日		
Protein g/l 63 59–67 Albumin g/l 28 26–37 AP U/l 1320 16–133 ALAT U/l 127 20–51 ASAT U/l 78 19–44 Amylase U/l 4960 590–1350 Natrium mmol/l 148 144–156 Kalium mmol/l 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Neg. Neg. Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Blirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	Kreatinin umol/l				
Albumin g/l 28 26–37 AP U/l 1320 16–133 ALAT U/l 127 20–51 ASAT U/l 78 19–44 Amylase U/l 4960 590–1350 Natrium mmol/l 148 144–156 Kalium mmol/l 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/l 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		63			
AP U/I 1320 16–133 ALAT U/I 127 20–51 ASAT U/I 78 19–44 Amylase U/I 4960 590–1350 Natrium mmol/I 148 144–156 Kalium mmol/I 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/I 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/I 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		数据数据数据数据数据数据			
ALAT U/I ASAT U/I ASAT U/I ASAT U/I Asat uplase U/I Amylase U/I Amylase U/I Amylase U/I Autium mmol/I Autium mmol/I					
ASAT U/I 78 19-44 Amylase U/I 4960 590-1350 Natrium mmol/I 148 144-156 Kalium mmol/I 4,4 4,2-5,1 Kalzium mmol/I 2,85 2,3-3,0 Phosphor mmol/I 4,36 1,1-2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001-1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		建制度的复数形式的现在分词			
Amylase U/l 4960 590–1350 Natrium mmol/l 148 144–156 Kalium mmol/l 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/l 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. PH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		78	19–44		
Natrium mmol/l 148 144–156 Kalium mmol/l 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/l 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. pH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.					
Kalium mmol/l 4,4 4,2–5,1 Kalzium mmol/l 2,85 2,3–3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1–2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. pH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		148	144–156		
Kalzium mmol/l 2,85 2,3-3,0 Phosphor mmol/l 4,36 1,1-2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001-1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. pH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		4.4	4.2-5.1		
Phosphor mmol/l 4,36 1,1-2,07 Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001-1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. pH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	Kalzium mmol/l	2.85	2,3-3,0		
Harnanalyse Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. pH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		THE PARTY OF THE P			
Spezifisches Gewicht 1,009 1,001–1,060 Teststreifen Nitrit Neg. Neg. pH 7,0 5,5–7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.					
Nitrit Neg. Neg. pH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.		1,009	1,001-1,060		
pH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	Teststreifen				
pH 7,0 5,5-7,0 Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	Nitrit	Neg.	Neg.		
Protein Neg. Neg. Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.					
Glukose ++ Neg. Keton Neg. Neg. Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	科索尔斯尼尔 克尔斯尼尔斯尼尔斯尼尔斯克斯斯克斯克斯斯克斯斯克斯斯克斯斯克斯克斯克斯克斯克斯克	发展的过去式和过去分词发展的			
KetonNeg.Neg.UrobilinogenNeg.Neg.Bilirubin++Neg.BlutNeg.Neg.	Glukose				
Urobilinogen Neg. Neg. Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	Keton	Neg.			
Bilirubin ++ Neg. Blut Neg. Neg.	Urobilinogen				
Blut Neg. Neg.					
	Blut	Neg.			
	UP/C	0,5			

Klinische Untersuchung, Initialtherapie und minimale Datenbasis

T: 38,7 °C P: 100/min A: 20/min Schleimhautfarbe: Ikterisch Kapilläre Füllungszeit: 2–3 sec.

Das Allgemeinbefinden war sehr stark reduziert. «Lasco» war apathisch, mager bis kachektisch (Abb. 1). Alle Schleimhäute waren ikterisch (Abb. 2). Die restliche klinische Untersuchung ergab nichts Auffälliges.

Nach Entnahme einer Blutprobe wurde mit einer Infusionstherapie begonnen.

Die Resultate von Hämatologie, Blutchemie und Urinanalyse sind Tabelle 1 zu entnehmen. Die Beurteilung des Harnsediments fehlt, da initial zu wenig Harn gewonnen werden konnte.

Eine Ultraschalluntersuchung des Abdomens war unauffällig. Insbesondere waren Grösse und Echogenität der Leber, Gallenblase und Pankreas normal und der Gallengang war nicht gestaut.



Abbildung 1: «Lasco».



Abbildung 2: Die ikterischen Konjunktiven.

Wie lautet Ihre Problemliste? Wie arbeiten Sie den Fall weiter auf?

Problemliste

Eine erste Problemliste, die sich aus der Anamnese und der klinischen Untersuchung ergibt, lautet:

1. Ikterus
 2. Erbrechen
 3. Durchfall
 4. Kachexie
 5. Anorexie
 6. Apathie

Die Problemliste wurde aufgrund der Labor- und Ultraschallbefunde durch folgende Probleme erweitert:

- 7. Azotämie
- 8. Hyperphosphatämie
- Erhöhung der Leberenzyme AP, ALAT und ASAT
- 10. Hyperamylasämie
- 11. Leichtgradige normochrome normozytäre nichtregenerative Anämie
- 12. Monozytose
- 13. Glukosurie

Pathophysiologische Überlegungen im Rahmen der Aufarbeitung

Ad 1. Basierend auf unterschiedlichen pathophysiologischen Mechanismen unterscheiden wir folgende drei Formen des Ikterus:

Prähepatischer Ikterus: Durch intra- oder extravaskuläre Hämolyse kommt es zu einem Anstieg von unkonjugiertem Bilirubin. Wird die Exkretionskapazität der Leber überschritten, tritt klinisch ein Ikterus auf. Häufigste Ursachen für eine Hämolyse sind primäre (autoimmunhämolytische Anämie, systhemischer Lupus erythematodes) und sekundäre immunmediierte Prozesse (infolge von Parasiten wie Babesien und Hämobartonellen, Medikamenten und Neoplasien). Weitere Ursachen einer Hämolyse sind oxidative Schädigungen der Erythrozyten (Methämoglobin-Bildung, Heinz Körper-Formation), angeborene metabolische Erkrankungen (Pyruvatkinase-Mangel und Phosphofruktokinase-Mangel) und Schädigung der Erythrozyten durch mikroangiopathische Zustände (DIC, Dirofilariose, Milztorsion- oder Neoplasie).

Aufgrund des Auslandaufenthalts des Patienten wurde zunächst eine hämolytische Anämie infolge von Babesien als Ursache für den Ikterus diskutiert. Da bei Patienten mit Hämolyse und klinisch manifestem Ikterus der Hämatokrit meist unter 30% liegt (Barsanti, 1993), bei unserem Patienten aber der Hämatokrit mit 39% nur leicht erniedrigt war, schlossen wir einen prähepatischen Ikterus weitgehend aus. Auf die Bestimmung des unkonjugierten Bilirubins wurde verzichtet, da dieses für die

Unterscheidung der Ikterusformen beim Hund nicht hilfreich ist (Rothuizen und van den Brom, 1987).

Hepatischer Ikterus: Störungen auf hepatozellulärer Ebene führen zu veränderter Aufnahme, Konjugation und Exkretion des Bilirubins, wobei die Exkretion den geschwindigkeitsbestimmenden Schritt darstellt. Ist eine hepatische Läsion auf die Exkretion am Übergang Hepatozyt-Gallengang lokalisiert oder liegt durch Leberzellschwellung eine Kompression der Gallenkanalikuli vor, so kommt es zu einer intrahepatischen Cholestase. Der Begriff extrahepatische Cholestase steht für eine Obstruktion des Ductus choleducus oder der Hauptgallengänge im Bereich der Porta hepatis. Eine Differenzierung von intra- und extrahepatischer Cholestase ist mit Hilfe von labordiagnostischen Untersuchungen nicht möglich. Bei Patienten mit Hepatozytenpathologie sind in der Regel die Transaminasen (ALAT, ASAT) relativ stärker erhöht als die AP. Bei extrahepatischen cholestatischen Prozessen sind die Verhältnisse umgekehrt. Auch das Cholesterin ist in solchen Fällen nur beschränkt aussagekräftig, da dieses sowohl bei intraals auch bei extrahepatischer Cholestase ansteigen kann (Center, 1995). Oft erlaubt erst eine ultrasonographische Untersuchung des Abdomens die Unterscheidung hepatischer Ikterus versus posthepatischer Ikterus. Von besonderem Interesse sind dann vor allem Lebergrösse und -echogenität, Gallenblase, Gallengang und Pankreas.

Posthepatischer Ikterus: Der posthepatische Ikterus ist mit extrahepatischer Cholestase gleichzusetzen und umfasst alle Arten von Galleabflussstörungen beginnend im Bereich der Porta hepatis bis zur Papilla duodeni. Mögliche Ursachen sind eine Pankreatitis, Cholangitis, Neoplasien, Abszesse, traumatische Rupturen und seltener eine Cholelithiasis (Center, 1995).

Bei unserem Patienten gab es ultrasonographisch weder Hinweise für einen gestauten Gallengang noch für eine Pankreatitis, also Veränderungen, die für einen posthepatischen Ikterus (oder extrahepatische Cholestase) sprechen würden. Die bis zu diesem Zeitpunkt erhobenen Befunde sprachen für einen intrahepatischen cholestatischen Prozess.

Ad 7. Es werden 3 Formen der Azotämie unterschieden:

Prärenale Azotämie: Infolge einer Hypoperfusion der Nieren kommt es zu einer Reduktion der glomerulären Filtrationsrate. Oft sind Dehydratation oder Hämorrhagien für die Hypoperfusion verantwortlich. In der Regel liegt das harnspezifische Gewicht (SG) bei der prärenalen Azotämie >1,030. Im aktuellen Fall war es 1,009, was eine prärenale Azotämie unwahrscheinlich macht.

Welche Diagnose stellen Sie?

Renale Azotämie: Strukturelle Schädigungen der Nieren führen zur Funktionsabnahme der Organe. Häufige Ursachen für eine renale Azotämie sind chronische oder akute Niereninsuffizienz (CNI, ANI). Das SG liegt beim Hund meist im isostenurischen Bereich. Die Azotämie und das SG von 1,009 mit Glukosurie ohne Hyperglykämie liess bei «Lasco» auf das Vorliegen einer renalen Ursache für die Azotämie schliessen.

Die Unterscheidung ANI und CNI ist ein wichtiger Schritt, da die akute Niereninsuffizienz potentiell reversibel ist und sich sowohl Therapie als auch Prognose unterscheiden. Leider ist die Differenzierung nicht leicht und auch nicht immer möglich. Zur Unterscheidung können verschiedene Befunde aus der Anamnese, dem Signalement, der klinischen Untersuchung, der Blut- und Harnanalyse herangezogen werden. Für eine akute Niereninsuffizienz sprechen ein akuter Krankheitsverlauf unter Umständen mit Oligurie (oder gar Anurie), grosse eventuell dolente Nieren und eine Hyperkalämie. Dagegen sprechen für eine chronische Niereninsuffizienz ein chronischer Krankheitsverlauf mit Polyurie und Polydipsie – das Tier sieht chronisch krank aus - kleine höckrige Nieren und eine normochrome normozytäre nichtregenerative Anämie. Für eine ANI sprach bei «Lasco» das Signalement (ein junger Hund), der akute Krankheitsverlauf, die fehlende Polyurie/Polydipsie und die ultrasonographisch unveränderten Nieren.

Postrenale Azotämie: Sie wird verursacht durch Obstruktion oder Ruptur der Harnwege. Anamnestisch weisen diese Tiere Harnabsatzstörungen oder fehlenden Harnabsatz auf. Derartige Probleme bestanden in unserem Fall nicht.

Ad 2. Das Erbrechen wird vom Brechzentrum in der Medulla oblongata koordiniert. Stimuli hierfür kommen vom Gleichgewichtsorgan und höheren Zentren im Gehirn, der Chemorezeptor Trigger Zone (CTZ) und den viszeralen Organen (Gastrointestinaltrakt, andere Organe und Perintonäum). Somit können die Ursachen für das Erbrechen in folgende drei grosse Gruppen eingeteilt werden:

- ZNS Ursachen
- Metabolische Ursachen
- Viszerale Ursachen

Bezogen auf den aktuellen Fall kommen sowohl die Azotämie als metabolische Ursache und weniger wahrscheinlich primär gastrointestinale Ursachen für das Erbrechen in Frage.

Ad 3. Vier mögliche Klassifikationsschemata ermöglichen, das Problem Durchfall aus verschiedenen Perspektiven zu beleuchten:

 Nach dem Pathomechanismus: Osmotisch, sekretorisch, bedingt durch Hypermotilität oder Permeabilitätsstörungen

- Nach dem Verlauf: Akut chronisch
- · Nach der Lokalisation: Dünndarm Dickdarm
- Nach intestinalen und extraintestinalen Ursachen

Der Durchfall unseres Patienten kann als akuter Dünndarmdurchfall charakterisiert werden.

Ad 4. Gewichtsverlust kann durch inadequate Futteraufnahme, erhöhten Energieverbrauch, Malabsorption/Maldigestion von Futter und durch Verlust von Flüssigkeit und Elektrolyten bedingt sein. Kachexie ist das Endstadium der Abmagerung (> 20% Gewichtsverlust). Sie ist vergesellschaftet mit Schwäche, Anorexie und mentaler Depression. Bei «Lasco» führten ohne Zweifel verschiedene Faktoren zur Abmagerung, darunter die seit einer Woche währende Anorexie, der durch die Krankheit erhöhte Energieverbrauch und der Verlust von Flüssigkeit und Elektrolyten bedingt durch den Durchfall und das Erbrechen.

Ad 5. und 6. Anorexie und Apathie sind relativ unspezifische Krankheitssymptome, die multifaktoriell gesteuert werden. Sie widerspiegeln den Allgemeinzustand eines Patienten ausgezeichnet.

Ad 8. Im Zusammenhang mit der vorliegenden Azotämie erschien die Hyperphosphatämie am ehesten durch die verminderte glomeruläre Filtration bedingt zu sein. Andere Ursachen wie Hypervitaminose D, osteolytische Knochenerkrankungen und Medikamente wurden als weniger wahrscheinlich erachtet.

Ad 9. Die Differentialdiagnose einer erhöhten AP beim Hund beinhaltet insbesondere cholestatische Prozesse, Kortisonexzess (endogen oder exogen) und Knochenwachstum oder Lyse. Aufgrund der bisher erhobenen Befunde gingen wir davon aus, dass die intrahepatische Cholestase zur Erhöhung dieses Enzyms führte.

Ein Anstieg der ALT wird hauptsächlich im Zusammenhang mit hepatozellulärer Schädigung oder Regeneration beobachtet und kann im aktuellen Fall durchaus mit der intrahepatischen Cholestase erklärt werden.

Die AST ist grundsätzlich keine leberspezifische Transaminase und kann somit auch bei anderen Krankheitsprozessen wie Myopathien oder Hämolyse ansteigen. In unserem Fall ist sie wahrscheinlich hepatischen Ursprungs.

Ad 10. Pankreaserkrankungen (-itis, Abszess und Neoplasie) und eine verminderte glomeruläre Filtration sind die zwei Hauptmechanismen, die zu einer Hyperamylasämie führen können. Daneben

kann auch im Zusammenhang mit gastrointestinalen Erkrankungen eine Erhöhung des Enzyms beobachtet werden. Sowohl klinisch (kein schmerzhaftes kraniales Abdomen) als auch hämatologisch (keine Linksverschiebung → 70% der Hunde mit Pankreatitis haben vermehrt stabkernige Neutrophile) und ultrasonographisch bestand kein Verdacht für eine Pankreaserkrankung. Als Ursache für die Hyperamylasämie bei «Lasco» wurde die verminderte glomeruläre Filtration vermutet.

Ad 11. Folgende Differentialdiagnose ergibt sich für eine normochrome normozytäre nicht regenerative Anämie: Anämie der chronischen Erkrankung, Anämie bei CNI, Anämien (meist milde) bei Endokrinopathien (Hypoadrenokortizismus und Hypothyreose) und eine Anämie aufgrund einer akuten Blutung (Regeneration tritt erst nach 3–5 Tagen auf). Aufgrund der Untersuchungsergebnisse war bezüglich Ätiologie keine klare Aussage möglich.

Ad 12. Eine Monozytose kann entstehen als Antwort auf Stress/Steroide und durch Krankheiten, die Makrophagen aktivieren; dies im Zusammenhang mit Gewebsuntergang (bei suppurativen, pyogranulomatösen, nekrotisierenden, malignen, hämolyischen, hämorrhagischen oder immunmediierten Prozesse). Die Monozytose des Patienten wurde auf den Krankheitsstress zurückgeführt.

Ad 13. In der Regel kommt es erst bei Überschreiten der Nierenschwelle für Glukose (Hyperglykämie > 10 mmol/l) zur Glukosurie. Andere Mechanismen, die zur Glukosurie führen, sind Erkrankungen, die mit Schädigungen (angeboren oder erworben) der Nierentubuli einhergehen. Beispiele dafür sind ANI, CNI, im Zusammenhang mit familiären Nierenerkrankungen, Fanconi Syndrom und primäre renale Glukosurie. Im aktuellen Fall war die Glukosurie ein möglicher Hinweis für das Vorliegen einer ANI mit schwerem tubulärem Schaden.

Aufgrund der Laborbefunde bestand der Verdacht, dass der Ikterus hepatischen Ursprungs war. Hinsichtlich der Azotämie sprach einiges für eine renale Form. Es stellt sich zu diesem Zeitpunkt die Frage nach einer möglichen gemeinsamen Ursache. Eine Reihe von Erkrankungen können mit einem hepatischen Ikterus und einer renalen Azotämie einhergehen. Die wichtigsten sind:

- 1. Leptospirose
- 2. Sepsis/Endotoxämie
- 3. DIC (disseminierte intravasale Koagulopathie)
- 4. Pankreatitis

Eine Leptospirose tritt gehäuft bei jungen Hunden im Spätsommer auf. Die Bakterien haben eine ausgeprägte Affinität für Leber- und Nierenzellen. Infolge von Bakterienproliferation und Toxineinflüssen kommt es zu einer intrahepatischen Cholestase und Leberzellschädigung (Baldwin et al., 1987). In den Nieren persistieren die Bakterien in den Tubuluszellen, wo freigesetzte Toxine sowie Entzündungsreaktionen zu einem akuten Nierenversagen führen können. Aufgrund des Erkrankungszeitpunkts und des Alters des Tieres war eine Leptospirose als Ursache des hepatischen Ikterus und der renalen Azotämie sehr wahrscheinlich. Daher wurde eine serologische Untersuchung auf Leptospiren-Antikörper mittels Mikroagglutinationstest (MAT) eingeleitet (Tab. 2).

Bei einer Sepsis kommt es infolge bakterieller Toxine und/oder Antikörper gegen Bakterienzellwandbestandteile zur Paralyse des energieabhängigen Transportes der Gallensäuren (GS). Da die GS die primär treibende Kraft für den Gallenfluss darstellen, kann eine Sepsis eine intrahepatische Cholestase verursachen (Meyer und Twedt, 1999). Eine Sepsis führt vor allem über systemisches Organversagen (infolge eines Schocks) zur ANI. Gegen eine Sepsis als Ursache für die Probleme unseres Patienten sprachen die normale Körpertemperatur, die normale Herzfrequenz, die normale Atmung und die fehlende Linksverschiebung (Hardie, 1999).

Eine DIC kann infolge von schweren Krankheiten wie z.B. Neoplasien, Sepsis und Pankreatitiden auftreten. Sie ist gekennzeichnet durch ein Ungleichgewicht von Gerinnungsvorgängen und Fibrinolyse, welches so über Mikrothrombenbildung zu multiplem Organversagen führt. Labordiagnostisch ist die DIC gekennzeichnet durch eine Thrombozytopenie und verlängerte Gerinnungszeiten. Eine DIC als Ursache für die Hepatopathie und renale Azotämie war aufgrund der fehlenden Thrombozytopenie wenig warscheinlich. Daher wurde auf die Untersuchung der Gerinnungszeiten verzichtet.

Durch Abflussstörungen im Bereich des Ductus choledochus und direkte Schädigung der Hepatozyten kann eine Pankreatitis zum Ikterus führen. Die Mechanismen der Leberzellschädigung sind nicht ganz klar. Diskutiert werden pankreatische

Tabelle 2: Leptospirenserologie (Mikroagglutinationstest, MAT). Getestet wurde auf 18 Serotypen.

Serotyp	Titer		
L. bataviae	1:6400		
L. icterohaemorrhagiae	1:3200 1:1600		
L. canicola			
L. bratislava	1:800		
L. pyrogenes	1:400		
L. australis	1:200		

Proteasen und Entzündungsprodukte, die in die portale Zirkulation gelangen. Bei schweren Verlaufsformen einer Pankreatitis kann es infolge einer DIC oder ischämischer Zustände zum akuten Nierenversagen kommen. Eine Pankreatitis erachteten wir aufgrund des nicht schmerzhaften Abdomens, der fehlenden Linksverschiebung im Leukogramm und des ultrasonographisch unauffälligen Pankreas als unwahrscheinlich.

Diagnose

Leptospirose

Der klinische Verdacht einer Leptospirose wurde aufgrund der Kombination einer Hepatopathie mit intrahepatischer Cholestase und einer renalen Azotämie erhoben. Zudem trat die Krankheit im Spätsommer auf. Die Verdachtsdiagnose wurde mit den Ergebnissen des MAT bestätigt. L. bataviae war mit hoher Wahrscheinlichkeit der pathogene Keim. «Lasco» war einen Monat zuvor mit der Kombi-Impfung geimpft worden, was die hohen Titer gegen L. icterohämorrhagiae und L. canicola erklärt. Die Titer gegen L. bratislava, pyrogenes und australis wurden als Kreuzreaktion zu L. bataviae interpretieren.

Krankheitsverlauf

Zur Rehydratation und Unterstützung der Nierenfunktion erhielt «Lasco» in den ersten Tagen Ringer-Laktat-Lösung 8 ml/kg/h i.v. (4-fache Erhaltungsdosis) mit Kalium- Supplementation. Zusätzlich wurde Ranitidin 2 mg/kg/3xtägl i.v. eingesetzt zur Behandlung der urämischen Gastritis. Amoxicillin 20 mg/kg/3 x tägl. i.v. wurde verwendet zur Bekämpfung der Leptospiren in der leptospirämischen Phase bis zur Stabilisierung der Nierenfunktion, dann wurde auf Doxycyclin 5 mg/kg/2 x tägl. p.o. gewechselt, welches zur Elimination des Erregers in den Nieren führt (Greene,1998; Wohl,1996). Der Hund erholte sich gut, er nahm an Gewicht zu. Es kam zu einer vollständigen Normalisierung der Laborwerte.

Zur Leptospirose

Allgemeines: Der Erreger der Leptospirose, L. interrogans, ist ein weltweit vorkommendes Bakterium aus der Gruppe der Spirochäten, zu welchem etwa 150 verschiedene Serovare zählen. Bei der Erkrankung handelt es sich zudem um eine Zoonose. In unseren Breiten werden die Hunde regelmässig ge-

Tabelle 3: Beispiele für Haupt- und Zufallswirte einiger Leptospiren.

Serovar	Hauptwirt/ Reservoir	Zufallswirt		
(Prävalenz abhängig von Region)		Hund	Katze	Mensch
L. icterohämorrhagiae	Ratte	+		+
L. canicola	Hund	+	+	+
L. grippothyphosa	Feldmaus, Hamster,	+	+	+
	Sumpfmaus			
L. pomona	Schwein, Rind,	+	+	+
	Brandmaus			
L. australis	Ratte	+	_	+

gen die Serovare icterohaemorrhagiae und canicola geimpft. Deshalb hat ihre Bedeutung als Krankheitserreger in den letzten Jahrzehnten abgenommen (Wohl, 1996). Die Übertragung erfolgt meist im Spätsommer oder Herbst, hauptsächlich über den Harn infizierter Wirte (Hund und Schwein) oder durch Ingestion infizierter Wirte und Bisse (Ratten und Mäuse; Tab. 3)

Klinik: Die klinischen Symptome einer Leptospirose variieren in Abhängigkeit vom Serovar und der Antikörperreaktion des Wirts. Perakute Verlaufsformen sind gekennzeichnet durch plötzliche Todesfälle. Die ersten klinischen Symptome bei einer akuten Leptospirose sind Fieber, Zittern, Myalgie. Die Tiere beginnen zu erbrechen und dehydrieren schnell. Koagulationsstörungen und Gefässschädigungen manifestieren sich in Hämatemesis, Hämatochezia, Mälena, Epistaxis und Petechien. Der subakute Verlauf ist charakterisiert durch die Nephritis mit oder ohne Hepatitis und intrahepatischer Cholestase. Chronische und subklinische Infektionen sind recht häufig und können mit unspezifischen Krankheitssymptomen einer Uveitis anterior, chronischen Hepatitis oder chronischen Niereninsuffizienz einhergehen.

Diagnostik: Für die Routine-Diagnostik verwendet man einen Mikroagglutinationstest (MAT), der auf dem Nachweis von vorwiegend IgM-Antikörpern beruht. Probleme bei der Interpretation des MAT sind:

- 1. Der MAT ist erst 7–9 Tage p.i. positiv
- 2. Verschiedene Serovare können kreuzreagieren
- 3. Die Differenzierung zwischen Impf- und Infektionstiter kann schwierig sein

Der Impf-Titer kann in den ersten drei Monaten 1:100 bis 1:400 betragen, im Ausnahmefall sogar 1:3200. Serumtiter gegen andere Serovare, die als Kreuzreaktion zum Impftyp auftreten, sind idR < 1:100 (Bolin, 1996).

Diagnose-Sicherung: Als Diagnosesicherung gelten ein mindestens 4-facher Titeranstieg bei Doppel-

Welche Diagnose stellen Sie?

bestimmung innerhalb von 1–2 Wochen (Cave: Antibiotika-Therapie kann einen Titer-Anstieg verhindern) oder ein Einzeltiter > 1:800, eine typische Symptomatik und eine Impfung, die nicht mehr als 3 Monate zurückliegt (Bolin, 1996).

Therapie: Die unterstützende Therapie richtet sich nach dem Schweregrad der klinischen Symptome (Infusionen, Transfusionen, Plasmaexpander, Diuretika, Mannitol, Dopamin usw).

Zur Bekämpfung des Erregers wird zwei Wochen mit Amoxicillin (10–20 mg/kg q 8 bis 12h, i.v./p.o. je nach Nierenfunktion) behandelt. Anschliessend wird für die Elimination der Bakterien aus den Nieren für weitere zwei Wochen Doxycyclin (2,5–5 mg/kg q 12h, p.o.) verabreicht.

CAVE: Tiere mit Verdacht auf eine ANI sofort mit Amoxicillin behandeln!

Prognose: Je nach Studie überleben zwischen 70% und 82% die akute Krankheitsphase (Rentko et al., 1992; Harkin und Gartrell, 1996). In der Studie von Rentko et al. (1992), in der der Gesundheitszustand von 17 an Leptospirose erkrankten Hunden über 22 Monate verfolgt wurde, entwickelten von den 12 überlebenden Hunden 4 (33%) eine chronische Niereninsuffizienz.

Literatur

Baldwin C.J., Atkins C.E. (1987): Leptospirosis in dogs. Cont Ed Comp Sm A 9, 499–507.

Barsanti J.A. (1993): Urin Analysis. In: Lorenz and Cornelius (eds.): Small Animal Medical Diagnosis. Philadelphia: J.B. Lippincott Company 589–600.

Bolin C.A. (1996): Diagnosis of Leptospirosis – A Reemerging Disease of Companion Animals. Seminars in Veterinary Medicine and Surgery – Small Animal 11, 166–171.

Center S.A. (1995): Pathophysiology and Laboratory Diagnosis of Hepatobiliary Disorders. In: Ettinger and Feldman (eds.): Textbook of Veterinary Internal Medicine. Philadelphia: W.B. Saunders 1261–1357.

Greene G.E., Miller M.A., Brown C.A. (1998): Leptospirosis. In Greene (ed.): Infectious Diseases of the Dog and Cat. Philadelphia: W.B. Saunders 273–240.

Hardie E.M. (1999): Therapeutic Management of Sepsis. In: Bonagura (ed.): Kirk's CurrentVeterinary Therapy XIII, Philadelphia: W.B. Saunders 272–275.

Harkin K.R. and Gartrell C.L. (1996): Canine Leptospirosis in New Jersey and Michigan: 17 Cases (1990–1995). Journal of the American Animal Hospital Association 32, 495–501.

Meyer D.J., Twedt D.C. (1999): Effect of Extrahepatic Disease on the Liver. In: Bonagura (ed.): Kirk's Current Veterinary Therapy XIII, Philadelphia: W.B. Saunders 668–671.

Rentko V.T., Clark N., Ross L.A., Schelling S.H. (1992): Canine Leptospirosis. Journal of Veterinary Internal Medicine 6, 235–244.

Rothuizen J., van den Brom W.E. (1987): Bilirubin metabolism in canine hepatobiliary and haemolytic disease. Vet Q 9, 235-240.

Wohl J.S. (1996): Canine Leptospirosis. Compendium on Continuing Education for the Practicing Veterinarian 18, 1215–1220.

Korrespondenzadresse

Med. vet. Cindy Zimmer Klinik für Kleintiermedizin der Universität Zürich Winterthurerstrasse 260 CH-8057 Zürich E-Eail: czimmer@vetklinik.unizh.ch

Manuskripteingang: 1. Dezember 1999 In vorliegender Form angenommen: 11. Februar 2000



INKL. IHREN DATEN

*ÜBERNAHME IHRER BESTEHENDEN DATEN WENN IMMER MÖGLICH!

SEMIR AG | Vetereinärinformatik | Gutstrasse 3 | CH-8055 Zürich | Telefon 01 450 5454 | Telefax 01 450 5445 | www.diana.ch | office@diana.ch