# Tierärztliche Praxis

### Zeitschrift für den Tierarzt

1989 Jahrgang 17 Heft 1

#### Schriftleitung

### Prof. Dr. Hartwig Bostedt

Ambulatorische und Geburtshilfliche Veterinärklinik der Universität Gießen Frankfurter Str. 106, D-6300 Gießen

#### Prof. Dr. Wilfried Kraft

Vorstand der I. Medizinischen Tierklinik der Universität München

Veterinärstr. 13, D-8000 München 22

### Prof. Dr. Ulrike Matis

Vorstand der Chirurgischen Tierklinik der Universität München

Veterinärstr. 13, D-8000 München 22

### Prof. Dr. Barbara Mayr

Lehrstuhl für Mikrobiologie und Seuchenlehre der Tierärztlichen Fakultät der Universität München Bockmeyrstr. 9, D-8000 München 50

#### Wissenschaftlicher Beirat

Arbeiter, K., Wien Bogner, H., Grub Bollwahn, W., Hannover Dorn, P., Grub Eikmeier, H., Gießen Ficus, H. J., Bremen Forenbacher, S., Zagreb Gerber, H., Bern Gründer, H.-D., Gießen Hollmann, P., Beuerberg König, H. E., Chillán, Chile Lasch, H. G., Gießen Leistner, L., Kulmbach Lettow, E., Berlin Liebich, H. G., München Oksanen, H. E., Helsinki Reichenbach-Klinke, H. H., München Röcken, H., Starnberg Sandersleben, J. von, München Schmid, A., München Sokolovsky, V., Chicago Sova, Zd., Prag Supperer, R., Wien Ungemach, F. R., Berlin Zeller, R., Hannover Zettl, K., Kassel



## INHALT

## Originalien und Übersichten

ALLGEMEINES	1	Hollmann, P. Besonderheiten der Heimtiere in der Mensch-Haustier-Beziehung
WIEDERKÄUER	17	Steiner, A., L. Müller, B. Pabst  Eine ungewöhnliche Komplikation nach partieller Resektion des Duodenum ascendens bei einer Kuh
	21	Sobiraj, A., KI. Arnstadt, R. Scheibner, B. Lehmann Vergleich praxisrelevanter Milchprogesteron-Schnelltests mit einer laborgebundenen Routinemethode beim Rind
	27	Aurich, J. E., E. Grunert, W. Zaremba Veränderungen im Blutgerinnungspotential frühgeborener Kälber mit und ohne Atemnotsyndrom
	35	Doll, K. Eine Ballonsonde zur Behandlung der rezidivierenden Tympanie bei Kalb und Jungrind
	39	Büttner, M., A. Hafner, R. Wanke, W. Eichhorn, Dorothea Hiller Seuchenhafte Erkrankung in einer Schafherde mit einer möglichen Beziehung zu einem Pestivirus
SCHWEIN	43	Bollwahn, W., G. Arnhofer  Die Bedeutung exogener Faktoren für die Zusammensetzung des Harns der Zuchtsauen
HAUSGEFLÜGEL VÖGEL	47	Krautwald, Maria-Elisabeth Antibiotikatherapie bei Psittaziden
	53	Weingarten, Margit Entenpest: Klinik, Diagnose, Bekämpfung
	57	Grimm, F., R. Korbel Entfernung von Fremdkörpern bei verschiedenen Vögeln
	59	Hammer, W., M. Heidenreich, J. Kösters, G. Trommer Empfehlungen zur tierschutzgerechten Haltung von Greifvögeln und Eulen
PFERD	71	Durchfeld, Beate, J. Rüdiger Bilateraler Abriß zweier Kopfbeuger mit Synchondrolyse der Schädelbasis bei einem Pferd
	73	Bollwein, A., T. Hänichen Altersabhängige Veränderungen an den Zwischenwirbelscheiben der Halswirbelsäule des Pferdes
	79	van Suntum, Martina, K. Hartung Zur Erkennbarkeit subchondraler zystoider Defekte an den distalen Extremitätengelenken des Pferdes

## **INHALT**

### Originalien und Übersichten

KLEINTIERE	85	Laging, Claudia, T. Kröning Beobachtungen zum Übertragbaren Venerischen Tumor (Sticker) beim Hund
	89	Boessneck, J. Der kleinste Zwerghund aus der Römischen Kaiserzeit
	93	Zschöck, M., W. Herbst, H. Lange, H. P. Hamann, Th. Schließer Mikrobiologische Untersuchungsergebnisse (Bakteriologie und Elektronen- mikroskopie) bei der Diarrhö des Hundewelpen
ANDERE TIERARTEN	97	Wiesner, H., Gisela von Hegel Zur Immobilisation von Giraffen
LABOR	101	Kürner, Daniela, F. Grimm Bestimmung von Blutparametern mittels Reflotron®
	105	Staudacher, G. Die Bestimmung des Harnstoffgehaltes in Rindermilch mit Hilfe des Trockenchemiesystems Reflotron®
DER KLINISCHE FALL	15	Vorstellung, Vorbericht und klinischer Befund
	109	Diagnostische und therapeutische Maßnahmen
AKTUELLES AUS DER INFEKTIONSMEDIZIN	115	Impfkalender
INFER I IONSINEDIZIN	117	Anzeigepflichtige Tierseuchen in der Bundesrepublik Deutschland
	117	Intoxikation nach Genuß von Knoblauchbutter
VERSCHIEDENES	Х	Impressum
	52	Tagungen und Seminare
	112	Mitteilungen aus der Industrie
	114	Aktuelles Lexikon
	118	Vorschau auf die nächsten Hefte

## **INHALT**

### Fragen aus der Praxis, Referate

78
78
84
87 ——
88  88
00
88
92
92
XIII
96
96
100
103
104
108
_
15
16
16

## **CONTENTS**

### Original Articles and Surveys (Articles in German)

GENERAL	1	Hollmann, P. Particular features of zoo animals in man-animal relationship
RUMINANTS	17	Steiner, A., L. Müller, B. Pabst  An unexpected complication after the resection of portions of the ascending duodenum in a heifer
	21	Sobiraj, A., Kl. Arnstadt, R. Scheibner, B. Lehmann  Commercially available rapid milk progesterone assays in comparison with an approved laboratory-bound method in milk cows
	27	Aurich, J. E., E. Grunert, W. Zaremba Hemostasis potential in premature calves with and without respiratory distress syndrome
	35	Doll, K.  A balloon tube for the treatment of recurrent bloat in calves and young cattle
	39	Büttner, M., A. Hafner, R. Wanke, W. Eichhorn, Dorothea Hiller  Epidemic disease in a flock of sheep – possibly related to a pestivirus
PIGS	43	Bollwahn, W., G. Arnhofer The significance of exogenous factors on urinary findings in sows
DOMESTIC POULTRY, BIRDS	47	Krautwald, Maria-Elisabeth Antibiotic therapy in psittacines
	53	Weingarten, Margit Duck plague: Clinics, diagnosis, management
	57	Grimm, F., R. Korbel Removal of foreign bodies in various birds
	59	Hammer, W., M. Heidenreich, J. Kösters, G. Trommer Recommendations for keeping of birds of prey and owls under the aspect of animal welfare
HORSES	71	Durchfeld, Beate, J. Rüdiger Bilateral rupture of two head flexors and synchondrolysis of the base of the skull in a horse
	73	Bollwein, A., T. Hänichen Age-related lesions of the intervertebral disks of the cervical vertebral column in horse
	79	van Suntum, Martina, K. Hartung Radiographic appearance of subchondral bone cysts in the distal phalangeal joints in horses
SMALL ANIMALS	85	Laging, Claudia, T. Kröning Survey of the Canine Transmissible Venereal Tumour (Sticker)
	89	Boessneck, J. A tiny lap dog from the Roman Imperial period
	93	Zschöck, M., W. Herbst, H. Lange, H. P. Hamann, Th. Schließer Results of microbiological investigations (bacteriology and electron microscopy) in diarrhoea of dogs

### **CONTENTS**

### **Original Articles and Surveys (Articles in German)**

OTHER SPECIES	97	Wiesner, H., Gisela von Hegel Immobilization in giraffes
LABORATORY	101	Kürner, Daniela, F. Grimm  Determination of blood parameters by means of a Reflotron®
	105	Staudacher, G. Measurement of milk urea concentration in dairy milk with the dry chemistry system Reflotron®



3ei allen chronischen Erkrankungen der Lunge, bei Bronchopneumonie, chronische Bronchitis der Pferde, beginnende Dämpfigkeit, Katarrhe der oberen Luftwege. Zur intratrachealen Injektion für Pferde und Rinder



usammensetzung: 10 ml enthalten: Jod 0,015 g, Eucalyptusöl 0,5 g, Ol. Thymi 0,5 g, ger. Terpentinöl 3,0 g. iosierung und Anwendungsweise: Plerde und Rinder: 10 ml = 1 Amp. pro Injektion. Mehrmalige Injektionen n Abstand von 2 – 3 Tagen. Nur zur intratrachealen Injektion, am besten mit einer speziellen Trachealkanüle. Vartezeiten: Für Plerd und Rind 6 Tage. iarreichungsform und Packungsgröße: Lösung in Ampullen zu 10 ml riginalpackung: 5 Ampullen à 10 ml.

### Zur Immobilisation von Giraffen

H. Wiesner, Gisela von Hegel Aus dem Münchner Tierpark Hellabrunn

#### Schlüsselwörter

#### Giraffe - Immobilisation - Kreislauf

### Zusammenfassung

### Zur Immobilisation von Giraffen

Auf die besonderen anatomischen und physiologischen Kreislaufverhältnisse bei der Giraffe wird hingewiesen. Insgesamt wurden 16 Immobilisationen bei adulten Giraffen beiderlei Geschlechts, davon 10 nach folgendem Schema, durchgeführt:

- Prämedikation: 30 mg Xylazin mit 150 I.E. Hyaluronidase.
- Nach 15 Minuten Anlegen eines Kopfhalfters mit langen Seilen, um beim späteren Ablegen des Tieres den Kopf immer oben halten zu können.
- 3. Nach weiteren 5 Minuten die Gabe von 2,5–2,7 ml Immobilon® (= 5,6–6,0 mg Etorphin) mit 150 l.E. Hyaluronidase.
- 4. Während der gesamten Immobilisationsdauer bleibt der Kopf nach oben ausgebunden. Wir halten diese Lagerung für unerläßlich.
- Nach der Gabe von 15 ml Diprenorphin i.v. (= 5 ml Revivon®), standen die Tiere innerhalb von 3–5 Minuten problemlos auf.

### **Key words**

### Giraffe - Immobilization - Circulation

### Summary

### Immobilization in giraffes

The anatomical and physiological conditions of blood circulation in the giraffe are pointed out. 16 immobilizations in the giraffe of either sex are reported, of which 10 were immobilized according to the following scheme.

- 1. Premedication: 30 mg Xylazin
  150 mg Hyaluronidase
- 2. 15 minutes later a halter with two long ropes is put on to hold up the animals' heads after they lay down.
- 3. 20 minutes after premedication the injection of 5.6–6.0 mg Etorphin (2.5–2.7 ml Immobilon®) together with 150 I.U. Hyaluronidase follows.
- 4. We think that the most important fact is to hold the animals head and neck in an upright position during the whole time of immobilization.

5. Within 3 to 5 minutes after the intravenous application of 15 mg Diprenorphin (5.0 ml Revivon®) the animals raise without any problems.

### **Einleitung**

Während über die Immobilisation von Giraffen in freier Wildbahn ausreichende Erfahrungsberichte mit verschiedenen Anästhetika vorliegen (Pienaar 1969, Young 1973, Harthoorn 1976), beschränken sich die Literaturangaben über Giraffenanästhesien im Zoo meist auf wenige Fallberichte mit unterschiedlichen Dosierungsangaben (Eriksen 1972, York, Kidder und Durr 1973, Röken 1975, Fowler 1978). Über anästhesiebedingte Zwischenfälle wird selten berichtet. (Gewalt und Pauling 1972, Brundrett 1972). Trotz der modernen Anästhetika gilt die Immobilisation von Giraffen als risikoreich. Als Todesursachen werden Tachykardien, Herzversagen, Hypotonie, Exzitation mit Hyperthermie sowie Aspiration von regurgitiertem Panseninhalt angegeben. Das plötzliche Flachlagern des Kopfes wird als besonderer Streßfaktor angesehen (Harthoorn 1976). Da die besonderen Kreislaufverhältnisse der Giraffe dabei eine wesentliche Rolle spielen und den Anästhesieverlauf entscheidend beeinflussen, sei auf sie kurz eingegangen.

### Anatomische und physiologische Besonderheiten

Man nimmt an, daß die Giraffe wahrscheinlich den höchsten Blutdruck aller Säuger besitzt. Nach Warren (1974) beträgt der in der A. carotis externa an der Schädelbasis gemessene Blutdruck beim liegenden Tier ca. 150/105 mm Hg und variiert beim Blätterfressen zwischen 140/90 bis 180/120 mm Hg. Im Galopp steigt der Blutdruck auf 230/125 mm Hg. Der Puls beträgt beim ruhig stehenden Tier 60/min, steigt in Aufregung auf 125/min und im Galopp bis auf 170/min.

Bei physiologischen Bewegungen unter orthostatischen Kreislaufverhältnissen ist die Giraffe gegen mögliche negative Auswirkungen des hohen Blutdrucks gut abgesichert. Tiere aus freier Wildbahn besitzen ein ca. 12 kg schweres Herz, dessen rechte Ventrikelwand ca. 25 mm und dessen linke Ventrikelwand 75 mm dick ist. Dagegen wiegt bei Zootieren das Herz lediglich ca. 4,5 kg und besitzt damit geringere Kraftreserven.

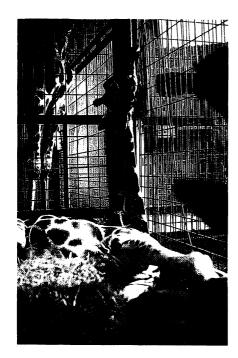


Abb. 1 Hochbinden des Kopfes.

Die Dicke der Aortawand beträgt ca. 15 mm, die des Truncus pulmonalis ca. 75 mm. Die Arterien variieren in ihrem Aufbau im Körper je nach den vorherrschenden Druckverhältnissen. So finden sich in dem Truncus pulmonalis viele elastische Fasern, während in der A. carotis communis zum Kopf hin die glatten Muskelfasern zunehmen. In den Extremitäten finden sich als Anpassung an den hydrostatischen Druck in den arteriellen Gefäßwänden weniger elastische und dafür mehr Muskelfasern. Vergleicht man die Dicke der Metatarsalarterie und die der A. carotis communis einer adulten Giraffe mit denjenigen eines Fetus, so ist die Metatarsalarterie 15fach und die A. carotis communis 8fach stärker als beim Fetus. Dies beweist, daß sich die Tunica adventitia und die Tunica media der Mittelfußarterie erst später, bedingt durch den hydrostatischen Druck, verdicken.

Der Blutdruck ist eine Funktion des kardialen Ausstoßes sowie des peripheren Widerstandes und kann durch einen der beiden Parameter drastisch verändert werden.



Abb. 2 Prämedikation mit 30 mg Xylazin.

Hier sei an den Schockzustand erinnert, bei dem das Blut in den Gefäßen des Splanchnikusbereiches regelrecht versackt. Bei den meisten Säugern wird der aktuelle Blutdruck durch Rezeptoren des Karotissinus bzw. Aortenbogen und durch das vasomotorische Zentrum des Gehirns kontrolliert. Diese Rezeptoren überwachen den Herzschlag und den Durchmesser der Arteriolen. Bei der Giraffe muß jedoch der Blutdruck relativ hoch bleiben, damit das Blut über den 2,5 m langen Hals bis zum Gehirn kommt. Die Giraffen besitzen keinen Karotissinus, sondern einen Okzipitalsinus, der möglicherweise ähnliche Aufgaben wie der Karotissinus bei anderen Säugern innehat, jedoch noch kopfnäher liegt. Insgesamt bewirkt eine physiologische Positionsänderung des Kopfes nur eine geringe Änderung im Blutdruck im Kopf und in der Herzfrequenz. Vor dem hohen Blutdruck wird das Gehirn vor allem durch das »Rete mirabile« geschützt. Dieses »Wundernetz« wird durch eine Aufzweigung der A. carotis externa gebildet, deren fein verzweigte Gefäße das Blut beim Senken des Kopfes mit ihren elastischen Wänden wie ein Schwamm aufnehmen können. Ferner sind die Gefäßwände elastisch genug, um beim Heben des Kopfes ausreichend Blut zurückzuhalten, um somit eine plötzliche Anämie des Gehirns zu verhindern. Zusätzlich kann durch Anastomosen zwischen der A. carotis communis und der A. vertebralis überschüssiges Blut in die A. vertebralis abgeleitet werden, noch bevor das »Rete mirabile« belastet wird.

Weitere Adaptationen finden sich in den Venen, in denen besondere Gefäßklappen einzeln oder in Gruppen ausgebildet sind. In der Vena jugularis externa finden sich 5 Taschenklappen, die einen Rückfluß des Blutes in das Gehirn beim Senken des Kopfes vermeiden. Die Venen, welche in die Vena jugularis externa münden, besitzen ebenfalls Klappenvorrichtungen. Auch dadurch wird verhindert, daß das Blut beim Senken des Kopfes nicht kopfwärts abfließt. Bei aufrecht gehaltenem Kopf ist die Vena jugularis externa relativ kollabiert, während sie bei gesenktem Kopf mit Hilfe ihrer Klappen zum Blutreservoir dilatieren kann. Die Venenklappen der Vena saphena, Vena axillaris und Vena brachialis haben die Aufgabe, dem hydrostatischen Druck der Blutsäule entgegenzuwirken und einen Rückfluß in die langen Beine zu vermeiden. Im Experiment halten die Venenklappen der Vena axillaris einem Druck bis zu 200 mmHg stand, sind also weit über den physiologischen Bereich belastbar. Die Venen der Beine sind allgemein dickwandig strukturiert und besitzen nur ein enges Lumen. Eine weitere Anpassung an die besonderen Kreislaufverhältnisse finden wir in der höheren Sauerstoffaffinität, die dem des Vikunjas ähnelt sowie in der hohen Erythrozytenzahl von 11,8  $\pm$  2,8  $\times$  10<sup>6</sup>/mm<sup>3</sup> (Bush, Custer und Whitla 1980). Auffallend ist, daß trotz des hohen Blutdrucks Giraffen nur selten zu kardiovaskulären Erkrankungen neigen (Goetz und Budtz-Olsen 1955). Die Giraffe verfügt also über mehrere fein aufeinander abgestimmte autoregulative Mechanismen, um den hohen Blutdruck auszugleichen. Diese Regelmechanismen können aber schnell versagen, wenn man die Giraffe aus der orthostatischen Position mit langgestrecktem Hals flach auf den Boden lagert. Nach Warren (1974) steigt der Blutdruck beim so gelagerten Tier innerhalb von 10 Minuten von 190/120 mm Hg auf 280/150 mm Hg. Die Pulszahl verdoppelt sich. Je nach Wahl des Anästhetikums und der Dauer des Ablegens kann es zu exorbitan-

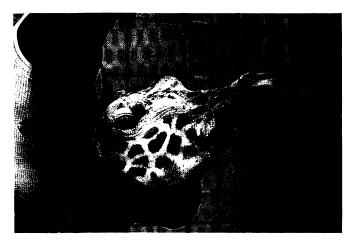


Abb. 3 Operationstolerables Stadium.



Abb. 4 Komplikationslose Wundheilung.

ten Blutdruckwerten kommen. So maßen Goetz und Budtz-Olsen (1955) bei vier mit 200 mg Curare immobilisierten zweijährigen Giraffen Blutdruckwerte von 353/303 mm Hg. Ein Tier verstarb. Eine erfolgreiche Anästhesie einer Giraffe hängt also im wesentlichen von der richtigen Lagerung während der Immobilisation sowie von der Wahl des Medikamentes ab.

#### Anästhetika

Als Anästhetika zur Giraffenimmobilisation im Feld wurden von Pienaar (1969) 20-30 mg Fentanyl, 200 mg Azaperon und 50 mg Scopolamin für Jungtiere mit einem Körpergewicht von 300-600 ka erfolgreich eingesetzt. Für Tiere dieser Gewichtsklasse benutzte Harthoorn (1976) erfolgreich 2,0 mg Etorphin, 20 mg Acepromazin und 50 mg Scopolamin. Für adulte Tiere gibt er bis zu 4,25 mg Etorphin an. Mit ähnlicher Dosierung dieser Medikamente erzielten Eriksen (1972) und Röken (1975) im Zoo gute Erfolge. Röken weist ausdrücklich darauf hin, daß der Kopf des immobilisierten Tieres so hoch wie möglich zu lagern sei. York, Kidder und Durr (1973) applizierten zur Kastration als Prämedikation bei einer 1000 kg schweren männlichen Giraffe 500 mg Xylazin und nach 14 Minuten 2,75 mg Etorphin. Sicherlich war die hohe Xylazindosis der Grund, warum sich das Tier nach der Gabe von 100 mg Nalorphin i.v. und einer nach 15 Minuten späteren Gabe von 200 mg Doxapramhydrochlorid nur mühselig erholte. Bush (1976) empfiehlt für eine adulte Giraffe 65-75 mg Xylazin als Prämedikation und nach 20minütiger Wartezeit 3-31/2 mg Etorphin. Für Jungtiere gibt er nach demselben Verfahren eine Dosis von 25 mg Xvlazin und 0,8 mg Etorphin an. Demgegenüber erscheinen die von Fowler (1978) empfohlenen Dosen von Etorphin von 3,0-8,0 mg für eine adulte Giraffe sowie von 2,0-5,0 mg für juvenile Giraffen als hoch angesetzt.

### Eigene Untersuchungen

In den vergangenen 13 Jahren wurden von uns 15 Giraffenimmobilisationen in Hellabrunn und eine im Zoo von Ramat-Gan, Israel, durchgeführt. In einem Fall konnte nach der Gabe von 25 mg Fentanyl und 500 mg Azaperon bei einer 1½jährigen weiblichen Giraffe eine Wundversor-

gung nur nach Ausfesselung des Tieres durchgeführt werden. Bei einem 26 Jahre alten Giraffenweibchen von ca. 800 kg Schätzgewicht konnte nach der Gabe von 1 bzw. 1,3 ml »Hellabrunner Mischung«<sup>1</sup> mit Hyaluronidase (Kinetin®) eine ausreichende Sedation erzielt werden, so daß zweimal eine Klauenpflege im Stehen durchgeführt werden konnte.

Bei 10 adulten Giraffen gaben wir zur Prämedikation 30 mg Xylazin + 150 l.E. Hyaluronidase. Nach ca. 15 Minuten duldeten die Tiere das Anlegen eines Kopfhalfters. Nach 5 weiteren Minuten erfolgte die Gabe von  $5,6-6,0 \text{ mg Etorphin } (2,5-2,7 \text{ ml Immobilon}^{\odot})^2 + 150 \text{ l.E.}$ Hyaluronidase. Bei den ersten drei Tieren fügten wir noch zusätzlich 15 mg Atropin bei, bei den restlichen nicht mehr. Innerhalb von 4-6 Minuten nach der Immobilongabe gingen die Tiere exzitationslos in Brust-Seiten-Lage, wobei ihnen der Kopf mit Hilfe des Halfters und zwei langen Seilen durch zwei kräftige Helfer immer oben gehalten wurde. Dank der geringen Dosierung von Xylazin kam es bei allen Tieren nur zu einem Vorfall der Zungenspitze ohne Salivation. Die Pulsfrequenz variierte zwischen 30-40 Schlägen pro Minute, in einem Fall betrug sie 110. Die Atmung schwankte zwischen 10-16 Atemzügen pro Minute. Innerhalb von 30 Minuten fiel die Körpertemperatur von 37,5°C auf 37,4°C ab. Alle Tiere standen innerhalb von 3-5 Minuten nach der i.v. Gabe von 15 mg Diprenorphin (△5 ml Revivon®) problemlos auf.

Bei einem ca. 300 kg schweren einjährigen Jungbullen applizierten wir 5 mg Xylazin und nach 20 Minuten 1,6 ml Immobilon® jeweils mit Hyaluronidase. Nach 4,5 Minuten legte sich das Tier problemlos ab und stand nach der i.v. Gabe von 3,2 ml Revivon® innerhalb von 3 Minuten wieder auf.

Bei einem zwei Tage alten Giraffenkalb gaben wir als Prämedikation 5 mg Xylazin, nach weiteren 20 Minuten 0,5 ml Immobilon<sup>®</sup>. Da das Tier für die geplante Nabeloperation zu wenig sediert war, umspritzten wir den

<sup>&</sup>lt;sup>1</sup> 1 ml »Hellabrunner Mischung« enthält ca. 125 mg Xylazin + 100 mg Ketamin.

<sup>&</sup>lt;sup>2</sup> 1 ml Immobilon® enthält 2,25 mg Etorphin + 10 mg Acepromazin.

Nabel mit 15 ml Xylocain 2%ig. Nach 45 Minuten starb das Tier während der Operation. Die Sektion ergab ein Ersticken an pseudomembranösen Belägen, deren Ursache eine Mykoplasmeninfektion war.

### Schlußbetrachtung

Aufgrund unserer Beobachtungen sei besonders auf die hohe Xylazin-Empfindlichkeit der Giraffen hingewiesen. So reicht die Prämedikation von nur 30 mg Xylazin in toto zum Anlegen eines Halfters aus, hohe Dosierungen (500 mg!) führen zu unerwünschten, wenn nicht fatalen Nebenwirkungen. Die durchschnittliche Pulszahl von 30-40/min dürfte auf den bradykarden Effekt des Xylazins zurückzuführen sein, der vermutlich die tachykarde Wirkung des Etorphins dämpft. Da die Hauptwirkung des Xylazins 15-20 Minuten nach i.m. Applikation auftritt, darf die Injektion des Etorphins erst nach dieser Prämedikationszeit erfolgen. Problematisch sind zu geringe Gaben von Etorphin (z. B. adultes Tier nur 2,75 mg), da sie leicht zu Exzitationen führen und kritische Hyperthermien zur Folge haben können (Bush und Philipps 1984). Zur Erzielung einer operationstolerablen Immobilisation von Giraffen reichen sie ohnehin nicht aus. Von der empfohlenen Gabe von Atropin (Harthoorn 1976) nahmen wir Abstand, da nach der geringen Xylazinmenge von 30 mg keine Salivation auftrat, nur die Zungenspitze leicht gelähmt war und die Pulsfrequenz und -qualität für stabile Kreislaufverhältnisse sprachen.

### Literatur

1. Brundrett, J. M.: Invaluable Professional Aids to the Zoo Practitioner with Cautions. J. A. Zoo. Med. 3, 28–29 (1972).

- 2. Bush, M., R. S. Custer, J. C. Whitla: Hematology and Serum Chemistry Profiles for Giraffes (Giraffa camelopardalis). Variations with Sex, Age and Restraint. J. Zoo An Med. 11, 122–129 (1980).
- 3. Bush, M.: Pers. Mitteilung 1976.
- 4. Bush, M., L. Phillips: Dystocia and fatal hyperthermy episode in a giraffe. JAVMA 185, 1440–1442 (1984).
- 5. Eriksen, E.: Fractura ossis phalangis tertiae hos en giraf. Nord. Vet. Med. 24, 440–445 (1972).
- 6. Fowler, M. E.: Zoo and Wild Animal Medicine. Saunders, Philadelphia 1978.
- 7. Gewalt, W., H. Pauling: Therapie-Versuch bei Metatarsus-Fraktur einer Giraffe. Verhandlungsber. XIV. Inter. Symp. Erkrankungen Zootiere, 389–391, 1972.
- 8. Harthoorn, A. M.: The Chemical Capture of Animals, Baillière Tindall, London 1976.
- **9.** Pienaar, U. de V.: Use of Drugs in the Field Immobilisation and Restraint of Large Wild Animals in South African National Parks. Acta Zool. Path. Antv. **48**, 163–177 (1969).
- **10.** Röken, B. O.: Chemical Restraint and Anaesthesia in African Herbivores. Verhandl. XVII. Int. Symp. Erkrankungen der Zootiere, 135–153, 1975.
- **11.** Warren, J. V.: The Physiology of the Giraffe. Sci. Am. 231, **5**, 96–105 (1974).
- 12. York, W., C. Kidder, C. Durr: Chemical Restraint and Castration of an Adult Giraffe. J.Z.A.M. 4, No. 2, 17–21 (1973).
- **13**. Young, E.: The Capture and Care of Wild Animals, Human and Rousseau, Cape Town Pretoria 1973.

Prof. Dr. H. Wiesner Münchner Tierpark Hellabrunn AG Tierparkstraße 30 8000 München 90