



Organ der
Deutschen
Ophthalmologischen
Gesellschaft

Schriftleitung

Gerhard K. Lang, Ulm
Gabriele E. Lang, Ulm

Herausgeber

N. Bornfeld, Essen
G. I. W. Duncker, Halle
J. Esser, Essen
G. Grabner, Salzburg
G. Eckert, Senden
(Aktuelle Augenheilkunde)
I. Schipper, Luzern

Editorial Office

A. Cucera, Ulm

Refresher

G. I. W. Duncker, Halle
C. Meltendorf, Halle

Herausgeber Schwerpunktthemen

N. E. Bechrakis, Innsbruck
N. Bornfeld, Essen

[Onkologie und Pathologie](#)

C. Cursiefen, Erlangen
A. Heiligenhaus, Münster
[Entzündliche Erkrankungen](#)

G. I. W. Duncker, Halle
G. Geerling, Düsseldorf
[Hornhaut und Sklera](#)

K.-H. Emmerich, Darmstadt
H.-W. Meyer-Rüsenberg, Hagen
[Ophthalmoplastische Chirurgie](#)

C. Erb, Berlin
[Glaukom](#)

J. Esser, Essen
[Strabologie und Kinderophthalmologie](#)

R. Guthoff, Rostock
O. Stachs, Rostock
[Neue Technologien](#)

H. Helbig, Regensburg
A. Jousen, Berlin
[Retina und Glaskörper](#)

T. Kohnen, Frankfurt a. Main
[Katarakt und Linse](#)

H. Wilhelm, Tübingen
[Neuroophthalmologie](#)

Wissenschaftlicher Beirat

M. Becker, Zürich
W. Behrens-Baumann, Magdeburg
M. Blum, Erfurt
J. J. De Laey, Gent
C. Erb, Berlin
G. Geerling, Düsseldorf
F. Grehn, Würzburg
R. Grewe, Münster
S. Grisanti, Lübeck
R. Guthoff, Rostock
H. Hoerauf, Göttingen
A. Jousen, Berlin
A. Kampik, München
K. U. Löffler, Bonn
C. H. Meyer, Bonn
D. Mojon, St. Gallen
D. Pauleikhoff, Münster
T. Reinhard, Freiburg
J. M. Rohrbach, Tübingen
K. P. Steuhl, Essen
Z. Zagórski, Lublin

Editor emeritus

G. O. H. Naumann, Erlangen

Verlag

Georg Thieme Verlag KG
Rüdigerstraße 14
D-70469 Stuttgart
Postfach 30 11 20
D-70451 Stuttgart

1863 von Karl Wilhelm v. Zehender im Zusammenwirken mit Theodor Sämisch und Albrecht von Graefe gegründet, um den Bedürfnissen des am Patienten tätigen Augenarztes in Klinik und Praxis zu dienen. Die Leser werden seitdem fortlaufend über Ergebnisse und Probleme der klinischen Forschung durch die Publikation von Originalarbeiten, Beobachtungen und Übersichtsartikeln unterrichtet.

Gelistet im Journal Citation Report:
aktueller Impact Factor (2009) = 0,542

Differenzialdiagnose der infektiösen posterioren Uveitis

Differential Diagnosis in Infectious Posterior Uveitis

Autoren

J. G. Garweg¹, C. Tappeiner²

Institute

¹ Berner Augenklinik am Lindenhofspital, Universität Bern, Schweiz

² Universitätsklinik für Augenheilkunde, Inselspital, Universität Bern, Schweiz

Schlüsselwörter

- infektiöse posteriore Uveitis
- Diagnose
- Pathophysiologie
- Toxoplasmose
- Bartonellose
- akute Netzhautnekrose
- PORN

Key words

- infectious posterior uveitis
- diagnosis
- pathophysiology
- toxoplasmosis
- bartonellosis
- acute retinal necrosis
- PORN

Zusammenfassung

Infektiöse Ursachen bilden die größte ätiologische Gruppe posteriorer Uveitiden. Als Einzeldiagnosen stehen die Toxoplasmose als infektiöse Erkrankung und der Morbus Behçet als nicht infektiöse Erkrankung an erster Stelle. Bei akuten Entzündungsprozessen immunkompetenter Patienten ist eine exakte Diagnose häufig infolge einer recht dichten Glaskörperinfiltration schwierig zu stellen. In diesen Fällen trägt die Beurteilung des Krankheitsverlaufs zur Differenzialdiagnose wesentlich bei. Virale Netzhautnekrosen verschlechtern sich typischerweise hochakut, Sehstörungen und klinische Symptome bei Morbus Behçet und Toxoplasmose nehmen innerhalb weniger Tage bis 2 Wochen zu, während andere Erkrankungen einen eher schleichenden Verlauf zeigen. Die Dauer der Erkrankung und systemische Grunderkrankungen sind bei der ersten okulären Manifestation häufig nicht bekannt. Grundsätzlich ist die Sehfunktion bedroht, wenn die Makula in den entzündlichen Prozess einbezogen ist, wenn häufige Rezidive zu einer Beteiligung der Makula führen, aber auch wenn sich Sekundärkomplikationen wie ein Makulaödem entwickeln. Bei Kindern muss außerdem an die Gefahr einer Amblyopie infolge entzündlicher Medientrübungen gedacht werden, insbesondere bei Glaskörpertrübungen. Deshalb ist eine rasche interdisziplinäre diagnostische Abklärung und darauf basierende Therapiestrategie erforderlich. Diese muss einerseits ätiologisch abgestützt sein, andererseits sollte sie rechtzeitig steroidsparende Immunsuppressiva und eventuell chirurgische Maßnahmen beinhalten.

Abstract

Infectious aetiologies represent the largest entity in patients affected by posterior uveitis. As a single diagnosis, ocular toxoplasmosis is the most frequently diagnosed infectious entity, whereas Behçet's uveitis represents the most frequently encountered immunologic aetiology. In acute posterior uveitis, an exact clinical diagnosis is sometimes prohibited by a dense vitreal infiltration. In this situation, the clinical course and progression of the disease may help in the differential diagnosis. Rapidly progressive instances such as viral retinal necrosis may be differentiated from cases of ocular toxoplasmosis and Behçet's disease, which tend to present in the office within one to two weeks of symptoms, and from other more slowly progressive diseases such as mycotic or nematode infections. The clinical picture at presentation is influenced by the duration of disease, underlying systemic conditions, and by the natural course of disease including the healing process and scar formation. Generally, visual function has to be assumed at risk, if a lesion is located close to the macula, if frequent recurrences increase the likelihood of macular involvement and, furthermore, if secondary complications affect the macula, e.g., macular oedema. In paediatric cases, the risk of amblyopia is frequently under-estimated, namely in the context of persistent dense vitreal infiltration. Therefore, a rapid interdisciplinary clinically tailored diagnostic access has to be reinforced in order to establish an early, targeted and etiologically based therapeutic strategy including steroid-sparing immunomodulating agents and possibly surgical alternatives.

eingereicht 30.9.2010
akzeptiert 30.11.2010

Bibliografie

DOI <http://dx.doi.org/10.1055/s-0031-1273219>
Klin Monatsbl Augenheilkd
2011; 228: 268–272 © Georg
Thieme Verlag KG Stuttgart ·
New York · ISSN 0023-2165

Korrespondenzadresse

Prof. Dr. Justus G. Garweg
Berner Augenklinik am
Lindenhofspital
Bremgartenstraße 119
3012 Bern
Switzerland
justus.garweg@augenklinik-bern.ch

Einleitung

Die posteriore Uveitis ist eine in der augenärztlichen Praxis eher seltene Erkrankung mit einer sehr breiten klinischen Differenzialdiagnose. Sowohl klinischer Befund als auch Verlauf sind bei infektiöser Ursache variabel. Posteriore Uveitiden können sich perakut bis über Monate schleppend manifestieren, wie die Beispiele von hochakuten und symptomatischen viralen Netzhautnekrosen einerseits und die sich typischerweise über Monate langsam hinziehenden Nematoden- und Pilzinfektionen andererseits zeigen. Genauso verläuft die Erkrankung nach Abheilung der akuten Phase variabel, von nie wieder bis häufig rezidivierend (z.B. Toxoplasmose-Retinochoroiditis). Einer raschen und richtigen diagnostischen Einordnung kommt besondere Bedeutung zu. Die frühzeitige Diagnose einer eventuell vorhandenen systemischen Grunderkrankung oder Disposition, die Differenzierung von autoimmunologischen und infektiösen Prozessen und eine darauf abgestimmte systemische Therapie sind in den meisten Fällen essenziell für die funktionelle Prognose [1–3].

Pathophysiologischer Hintergrund

Das klinische Bild der infektiösen Uveitis ist das Resultat der Aktivität der zugrunde liegenden Infektion und der immunologischen Wirtsreaktion darauf. Die klinisch sichtbare Aktivität der Entzündung spiegelt also nicht zwingend die Aktivität des Erregers wider, sondern entspricht bei immunkompetenten Individuen vor allem der durch die Infektion ausgelösten (teils überschießenden) Aktivität des Immunsystems zur Kontrolle der Infektion [4].

Grundsätzlich kann jede systemische mikrobielle Infektion mit einer Augenbeteiligung einhergehen. Infektiöse Systemerkrankungen können aber auch indirekt an der Pathogenese einer nicht infektiösen, sondern immunvermittelten Augenerkrankung im Rahmen einer unspezifischen Immunstimulation beitragen. Dies wird häufig über unspezifische Abwehrmechanismen erreicht (z.B. Komplementsystem, „Toll-like“-Rezeptoren) [9]. Typische Beispiele dafür sind die durch Yersinien ausgelöste HLA-B27-assoziierte Uveitis, Bartonella-henselae-assoziierte Augenveränderungen [7, 8] und möglicherweise auch die altersbedingte Makuladegeneration [5–9]. Dies erschwert nicht nur die Einschätzung der Erkrankung und ihres Verlaufs, sondern erfordert im Einzelfall auch eine gute Balance zwischen antiinfektiöser Therapie (Antibiotika) und entzündungshemmenden Medikamenten (Steroide, Immunsuppressiva). Aus diesem Dilemma hilft auch die Diagnostik nicht weiter, da der Nachweis der Erreger-DNA mittels PCR (Polymerase-Kettenreaktion) zwar die Anwesenheit des Erregers, nicht jedoch seine pathophysiologische Rolle an der akuten Erkrankung beweist. Auf der anderen Seite zeigt der Nachweis einer lokalen Antikörperproduktion über den sogenannten Goldmann-Witmer-Index (Vergleich der Antikörperspiegel zwischen Kammerwasser und Serum) eine lokale Immunaktivität. Bisher ist jedoch wenig bekannt, ob dies auch unspezifisch ausgelöst werden kann, und wie schnell die Immunaktivität nach Abklingen der Erkrankung wieder auf Normalwerte zurückkehrt [10].

Tab. 1 Differenzialdiagnose entzündlicher Netzhaut- und Aderhautläsionen beim immunkompetenten Patienten anhand des Verteilungsmusters der Entzündung.

fokal	diffus	vaskulitisch
Toxoplasmose	Zytomegalievirus	Morbus Behçet
Lues	Varizella-Zoster-Virus	Morbus Eales
Tuberkulose	Herpes-simplex-Virus	Sarkoidose
Borreliose	VKH-Syndrom	Kollagenosen
Toxokariose	Morbus Behçet	
Candida	Lues	
Histoplasmose (POHS)		

POHS = presumed ocular histoplasmosis syndrome; VKH = Vogt-Koyanagi-Harada.

Klinische Einordnung und Verlauf

Die Differenzialdiagnose nicht HIV-assoziiierter, nekrotisierender, retinitischer und chorioretinitischer Veränderungen ist breit. So sollte vor einer diagnostischen Abklärung versucht werden, die Differenzialdiagnose anhand des klinischen Bildes möglichst einzugrenzen. Das Erscheinungsbild als fokaler, diffuser oder vaskulitischer Prozess weist in der klinischen Beurteilung auf ganz unterschiedliche Differentialdiagnosen hin (► **Tab. 1**) [11]. Typischerweise präsentiert sich die infektiöse posteriore Uveitis als fokale Chorioretinitis, z.B. bei der Toxoplasmose, Lues, Tuberkulose, Borreliose, Toxokariose oder Histoplasmose. Im Gegensatz dazu verursachen virale Erkrankungen, welche vor allem die Neuroretina betreffen, keine klar abgrenzbare chorioretinale Läsion, sondern eine diffuse Netzhautnekrose ohne wesentliche choroidale Beteiligung. Differenzialdiagnostisch ist dies allerdings nicht immer von einer autoimmunen, vaso-okklusiv bedingten Netzhautnekrose im Rahmen eines Morbus Behçet, dem Vogt-Koyanagi-Harada(VKH)-Syndrom, einer atypischen Lues-assoziierten Uveitis oder einer aggressiven Verlaufsform einer erworbenen Toxoplasmose abgrenzbar. Eine primäre oder vorwiegend vaskulitische Manifestation weist meist auf eine Autoimmunerkrankung der Netzhaut hin, wobei der Morbus Behçet, die Sarkoidose (Morbus Boeck), Kollagenosen und der Morbus Eales abzugrenzen sind [12, 13].

Neben der Präsentation der Läsion spielen die Dauer der Symptome und die Progression der Erkrankung für die differenzialdiagnostische Einordnung eine zentrale Rolle. Für die Progression spielen einerseits die Virulenz und die Fähigkeit des infektiösen Erregers, das Immunsystem zu stimulieren, andererseits die Dauer des Replikationszyklus des Erregers eine Rolle. Ein schnell replizierender Erreger wie das Herpesvirus wird sich rascher ausbreiten können als ein langsam replizierender Erreger wie z.B. ein Pilz. Ein Erreger, der Antigene besitzt, die das Immunsystem stark stimulieren, kann eine heftigere Immunreaktion auslösen als ein gut bekannter Erreger, der nicht zum ersten Mal auf das Immunsystem trifft. Und bei einem Erreger schließlich, dessen antigene Strukturen ähnlich den humanen Antigenen sind, kann auch eine chronische Immunreaktion induziert werden, die im weiteren Verlauf völlig unabhängig von der Aktivität des Erregers verläuft, wie dies im Fall der metaherpetischen Keratitis und vermutlich auch bei der HLA-B27-assoziierten Uveitis zu beobachten ist. Die antiinfektiöse Therapie tötet idealerweise den Erreger. Der Erfolg einer antiinfektiösen Therapie zeigt sich aber nur in jenen Fällen, in denen die Erreger-Replikation und nicht die Immunreaktion das Hauptproblem darstellt (z.B. bakteriellen Keratitis, virale Retinitis bei Immun-

defizienz). Wenn die durch den Erreger ausgelöste Immunreaktion das größere Problem darstellt, wird auch eine erfolgreiche antiinfektiöse Therapie den Verlauf der Erkrankung nicht sichtbar beeinflussen. Dies bedeutet aber nicht, dass die Therapie nicht wirkt oder nicht sinnvoll ist, wie sich am Beispiel der bakteriellen Endophthalmitis zeigen lässt: Auch die antibiotisch ausreichend behandelte bakterielle Endophthalmitis kommt oft nicht zur Ruhe, bevor der Glaskörper entfernt ist, weil auch tote Bakterien als Antigene einen Stimulus für eine massive Immunreaktion bilden [14]. Die Fähigkeit zur Immunstimulation hängt nicht von der Vitalität des Erregers, sondern vor allem von der Präsenz seiner Antigene ab. Diese können auch lange nach ausreichender Behandlung noch eine Entzündungsreaktion unterhalten. Ein Beispiel hierfür ist die chronische Toxocara-induzierte Uveitis, wo die Erregerzysten in der Netzhaut in der Regel keine lebendigen Erreger mehr enthalten, aber chronisch Antigene freisetzen und so eine progressive Narbenbildung induzieren [15].

Ein weiterer wichtiger Parameter für die Differenzialdiagnose bei posterioren Uveitiden ist (insbesondere bei rezidivierenden Verläufen) die Art der Narbenbildung. Man unterscheidet Erkrankungen ohne Narbenbildung von solchen mit einer klar abgegrenzten chorioatropen, hellen Narbe mit häufig unregelmäßig pigmentiertem Randsaum und von Narben ohne jegliche Pigmentierungstendenz. Zur Gruppe der Erkrankungen ohne Narbenbildung gehört unter anderen die Bartonella-henselae-assoziierte „Neuroretinitis“ im Rahmen der Katzenkratzkrankheit und die HIV-assoziierte Mikroangiopathie. Eine diffuse Narbenbildung findet sich typischerweise bei Immunprozessen sowie bei früh erkannten und behandelten herpetischen Netzhauterkrankungen wie der PORN (progressive outer retinal necrosis). Eine chorioretinale Narbe ist der typische Befund für eine infektiöse Ursache (z.B. Toxoplasmose, Borreliose, Lues und Tuberkulose). Differenzialdiagnostisch muss gelegentlich auch die Aderhaut-Beteiligung bei Sarkoidose als nicht infektiöse Ursache für eine chorioretinale Narbe erwogen werden. Langfristige Aufhellungen ohne Pigmentierung beobachtet man vor allem im Rahmen der Birdshot-Uveitis als Folge der fokalen Pigmentatrophie ohne neuroretinalen Schaden [16–18] (• Tab. 2).

Der Anteil an Kindern mit Uveitis beträgt etwa 5–10% der Patienten in den Uveitis-Sprechstunden von Tertiärzentren. Knapp die Hälfte dieser Kinder leidet an posterioren Uveitiden. Da Kinder kaum über Sehstörungen klagen, wird bei ihnen im Vergleich zu Erwachsenen die Diagnose oft mit erheblicher Ver-

spätung gestellt oder ist ein Zufallsbefund. Immer muss daran gedacht werden, dass eine infektiöse Uveitis bereits kongenital vorhanden oder erst im Laufe des Lebens erworben worden sein kann. Die häufigsten infektiösen Ursache von kongenitalen posterioren Uveitiden sind die Toxoplasmose, Röteln, das Cytomegalie-Virus, andere Erregern der Herpes-Gruppe und heute sehr selten die Syphilis. Diese Erkrankungen werden unter dem mnemotechnischen Begriff TORCHS zusammengefasst [19–23].

Spezifische Krankheitsbilder

Die okuläre Toxoplasmose ist mit 50% die häufigste Ursache von posterioren Uveitiden. Man geht heute davon aus, dass die Mehrzahl der Fälle die Folge einer im Laufe des Lebens erworbenen Infektion und nicht kongenitalen Ursprungs ist. Wenn eine kongenitale Infektion nicht bereits bei der Geburt gesichert wurde, lässt sich die kongenitale von der postpartal erworbenen Form klinisch nicht differenzieren. Eine Makula-Beteiligung liegt in ca. 50% der erworbenen und 20% der kongenitalen Toxoplasmose Uveitiden vor [24]. Eine beidseitige Affektion findet sich bei ca. 30% der kongenitalen okulären Toxoplasmose-Fälle, von denen aber ein großer Teil keine beidseitige Visusbeeinträchtigung erleidet [25, 26]. Eine Gesichtsfeldeinschränkung liegt hingegen sehr viel häufiger vor, ist jedoch in der Mehrzahl der Fälle nicht alltagsrelevant [27].

Eine kongenitale Zytomegalie-Virus(CMV)-Infektion ist bei einer von 300–5000 Geburten zu erwarten. Deutlich seltener ist eine Augenbeteiligung, kann dann aber zu einer schweren Sehbehinderung führen. Eine Röteln-Retinopathie ist seit der routinemäßigen Röteln-Impfung junger Mädchen sicherlich eine Rarität. Im Gegensatz zu der oft subakut fortschreitenden viralen Retinitis bei immunkompromittierten Individuen verläuft die akute Netzhautnekrose (ARN, acute retinal necrosis) bei immunkompetenten Patienten in der Regel perakut und desaströs: Rasch entwickeln sich infolge der ausgedehnten Netzhautnekrose eine Optikusatrophie und Netzhautablösung. Darum sollte bei Verdacht auf eine ARN oder eine andere visusbedrohende infektiöse Uveitis eine Kammerwasserdiagnostik durchgeführt und noch vor der Diagnosebestätigung eine auf die klinischen Verdachtsdiagnose gestützte, empirische antivirale oder antibiotische Therapie, gegebenenfalls in Kombination mit Steroiden, begonnen werden [28, 29]. Lässt sich die Diagnose über die Kammerwasser-Analyse nicht bestätigen, kann im Einzelfall auch eine Vi-

Tab. 2 Differenzialdiagnose chorioretinitischer Läsionen anhand der Narbenbildung.

keine Narbenbildung	nicht abgrenzbare Narbe	atrophe Narbe mit unregelmäßig pigmentiertem Rand	diskrete spät aufhellende Narbe
MEWDS	AMPPE	Multifokale Choroiditis	mit oder ohne aktive Veränderungen
Bartonella-assoziierte „Neuroretinitis“	serpiginöse Choroiditis	Choroidopathia interna punctata (PIC)	Birdshot-Uveitis
HIV-assoziierte Mikroangiopathie	PORN (herpetische Retinitis)	diffuse subretinale Fibrose	
akute vitelliforme Makulopathie		Uveitis bei Toxoplasmose, Borreliose, Lues, Tbc, Sarkoidose	
		Choroiditis/Chorioretinitis bei Pneumozystis Infektion und Mykosen	
		sympathische Ophthalmie, VKH, bakterielle Uveitis (Roth Spots)	

AMPPE = akute multifokale plakoide Pigmentepitheliopathie; MEWDS = multiple evanescent white dot syndrom; PIC = punctate inner choroidopathy; PORN = progressive outer retinal necrosis; VKH = Vogt-Koyanagi-Harada Syndrom.

trektomie oder Biopsie von intraokularem Gewebe zur definitiven Diagnosesicherung gerechtfertigt sein [30].

Während die Borreliose eine eher überschätzte Ursache für infektiöse Uveitiden darstellt, wird die Bartonellose (Katzenkratzkrankheit) als Ursache häufig nicht ausreichend in Erwägung gezogen. Schätzungen des Centers for Disease Control (CDC) gehen davon aus, dass 66 von 1 Mio. Menschen an einer Bartonellose leiden. Typischerweise handelt es sich um Kinder mit Katzenkontakt, was der Erkrankung den Namen gegeben hat [31, 32]. Es handelt sich um eine grippeähnliche Erkrankung mit Lymphknoten- und Speicheldrüsenschwellung im Gesicht und Halsbereich; gelegentlich wird eine typischerweise einseitige Visusminderung aufgrund einer Neuroretinitis und Papillitis beobachtet (● Abb. 2). Die Bartonellen-Serologie ist zu diesem Zeitpunkt meist noch negativ und wird erst 3–12 Wochen nach der Infektion positiv. Eine hohe Sensitivität ist hingegen durch die Bartonella-PCR oder Kultur aus Biopaten erzielbar [33, 34]. Im klinischen Verlauf ist typischerweise eine Spontanremission ohne Therapie – und meist auch ohne Diagnosestellung – Ausdruck des gutartigen Verlaufs. Schwerere Verläufe werden jedoch bei Patienten mit Immundefekten beobachtet [31, 32]. Die Bartonellen-assoziierte Neuroretinitis ist vermutlich nicht direkt infektiös, sondern Ausdruck der infektinduzierten Immunreaktion, die zu einer milden Vaskulitis im Bereich der Papille und der peripapillären Kapillaren führt. Dabei handelt es sich um eine leukozytoklastische Vaskulitis der prälaminiären Arteriolen der Papille mit sekundärer Lipidablagerung in der plexiformen Schicht (Henle-Nervenfaserschicht der Makula), die zu der deskriptiven Einordnung als Neuroretinitis meist mit Circinata-Atoll im Bereich der Makula geführt hat. In der Tat findet sich in der Netzhaut aber nur makrophagozytärer Abräumprozess in der äußeren plexiformen Schicht und keine Retinitis, sodass der

Ausdruck „Neuroretinitis“ eigentlich falsch ist [35–37]. Die Neuroretina selbst ist nicht entzündlich verändert, klinisch sieht man die Folgen der Schrankenstörung mit Ödem und Exsudaten, welche sich nach Abheilung komplett zurückbilden. Wenn klinisch kein Anhaltspunkt für eine Erregeraktivität vorliegt, hat die antibiotische Therapie bei dieser selbstlimitierenden Erkrankung vermutlich keinen Effekt und ist nur bei Patienten mit Immundefekt sinnvoll. Die Notwendigkeit einer Steroidtherapie ist umstritten, kontrollierte Therapiestudien gibt es wegen der Seltenheit der Erkrankung nicht [38].

Nicht nur selten diagnostiziert, sondern in unseren Breitengraden kaum zu sehen, sind okuläre Nematodeninfektionen. Dazu zählen die Toxokariose, die Onchozerkose, die diffuse unilaterale subakute Neuroretinitis (DUSN) und die Zystizerkose [39]. Diese Erkrankungen zeigen einen schleichenden, jedoch meist chronisch-progressiven Verlauf. Deshalb ist nicht nur eine korrekte Diagnose und antiinfektiöse Therapie, sondern häufig zusätzlich eine Steroidtherapie zur Kontrolle der Entzündungsreaktion erforderlich. So soll eine langsam fortschreitende Gewebszerstörung verhindert werden. Die klinische Erscheinung ist anfangs recht unspektakulär, jedoch von zunehmender Narbenbildung gekennzeichnet. Diese kann von der Hornhaut bis zur Aderhaut und Sehnerv sämtliche Gewebe im Auge betreffen (● Tab. 3). Die am weitesten verbreitete Nematoden-Infektion am Auge ist die Toxokariose. Mit einem Anteil von deutlich unter 1% aller Uveitisfälle ist sie jedoch eine Ausschlussdiagnose und klinisch von anderen posterioren Uveitiden gut abzugrenzen. Oft findet sich langfristig eine Traktionsamotio oder Netzhautfalten, welche vom Toxokariose-Herd zum hinteren Pol ziehen [15]. Die beiden anderen, weltweit relevanten Nematoden-Infektionen, die Onchozerkose und Zystizerkose, spielen in unseren Breitengraden kaum eine Rolle. Ein erst in jüngerer Zeit vor allem in Südost- und Mittelwest-Amerika beobachtetes uveitisches

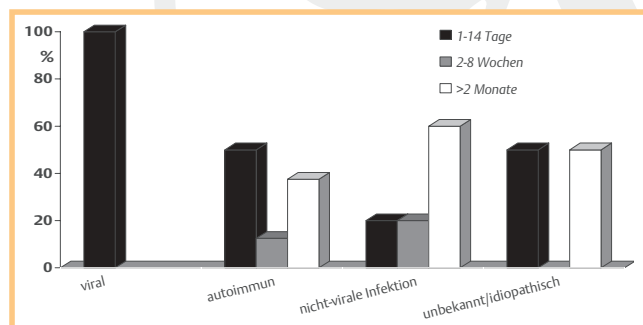


Abb. 1 Zeitlicher Verlauf der Uveitis als differenzialdiagnostischer Parameter aus einer eigenen konsekutiven Serie.

Tab. 3 Okuläre Nematoden-Infektionen (nach [39]).

Nematoden-Stamm	Parasit	klinische Manifestation
Toxokariose	<i>Toxocara canis</i>	Choroiditis, Amotio retinae
Onchozerkose	<i>Onchocerca volvulus</i>	Keratitis, anteriore Uveitis
DUSN	unbekannte Nematode	Neuroretinitis
Zystizerkose	<i>Taenia solium</i>	ant. Uveitis/Optikusaffektion

DUSN = Diffuse unilaterale subakute Neuroretinitis.

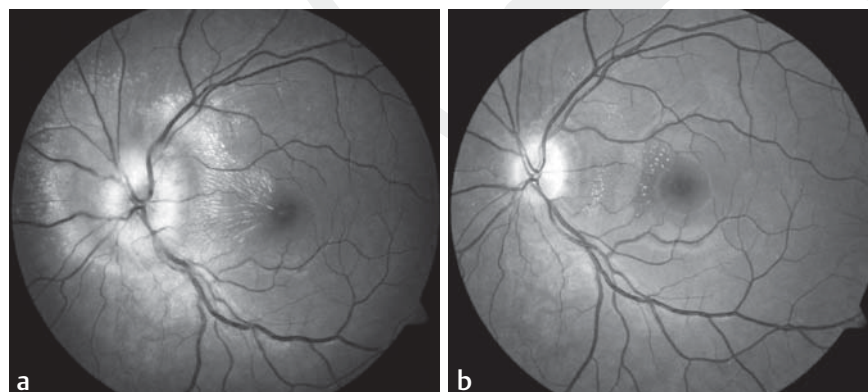


Abb. 2 Bartonellen-assoziierte Neuroretinitis und Optikusneuritis bei einer 23-jährigen Patientin. Befund vor Therapie (oben) und 16 Wochen nach Steroidtherapie (unten). Typischerweise findet sich keine retinale Vaskulitis oder Glaskörper-Infiltration.

Krankheitsbild ist die diffuse unilaterale subakute Neuroretinitis (DUSN), die immer häufiger auch außerhalb der Endemie-Gebiete beobachtet wird (► Tab. 3).

Zusammenfassend bleibt festzuhalten, dass die Differenzialdiagnose infektiöser posteriorer Uveitiden sicherlich nicht immer einfach ist. Wenn man die klinische Präsentation und den Verlauf einbezieht, bleiben als häufigster Herdbefund die Toxoplasmose, als wichtigste flächige Erkrankung die virale Netzhautnekrose und als häufigste nicht infektiöse vaskulitische Erkrankung die Morbus-Behçet-Uveitis übrig. Diese Krankheitsbilder lassen sich meist recht gut gegeneinander abgrenzen und machen zusammen mehr als zwei Drittel der posterioren und Panuveitiden aus.

Interessenkonflikt: Nein

Literatur

- 1 Sudharshan S, Ganesh SK, Biswas J. Current approach in the diagnosis and management of posterior uveitis. *Indian J Ophthalmol* 2010; 58: 29–43
- 2 Singh RP, Young LH. Diagnostic tests for posterior segment inflammation. *Ophthalmol Clin* 2006; 46: 195–208
- 3 Heiligenhaus A, Thureau S, Hennig M et al. Anti-inflammatory treatment of uveitis with biologicals: new treatment options that reflect pathogenetic knowledge of the disease. *Graefes Arch Clin Exp Ophthalmol* 2010; 248: 1531–1551
- 4 Madigan WP, Raymond WR, Wroblewski KJ et al. A review of pediatric uveitis: Part I. Infectious causes and the masquerade syndromes. *J Pediatr Ophthalmol Strabismus* 2008; 45: 140–149
- 5 Robman L, Mahdi O, McCarty C et al. Exposure to Chlamydia pneumoniae infection and progression of age-related macular degeneration. *Am J Epidemiol* 2005; 161: 1013–1019
- 6 Guymer R, Robman L. Chlamydia pneumoniae and age-related macular degeneration: a role in pathogenesis or merely a chance association? *Clin Experiment Ophthalmol* 2007; 35: 89–93
- 7 Fukushima H, Numaga J, Yoshimoto M et al. An ocular cat-scratch disease patient positive for cytoplasmic anti-neutrophil cytoplasmic antibody. *Graefes Arch Clin Exp Ophthalmol* 2001; 239: 882–885
- 8 Drancourt M, Bodaghi B, Lepidi H et al. Intraocular detection of Bartonella henselae in a patient with HLA-B27 uveitis. *J Clin Microbiol* 2004; 42: 1822–1825
- 9 Chang JH, McCluskey PJ, Wakefield D. Toll-like receptors in ocular immunity and the immunopathogenesis of inflammatory eye disease. *In: Br J Ophthalmol* 2006; 90: 103–108
- 10 Garweg JG, Candolfi E. Immunopathology in ocular toxoplasmosis: facts and clues. *Mem Inst Oswaldo Cruz* 2009; 104: 211–220
- 11 McCannel CA, Holland GN, Helm CJ et al. Causes of uveitis in the general practice of ophthalmology. UCLA Community-Based Uveitis Study Group. *Am J Ophthalmol* 1996; 121: 35–46
- 12 Reddy UP, Albin TA, Banta JT et al. Post-streptococcal vasculitis. *Ocul Immunol Inflamm* 2008; 16: 35–36
- 13 Perez VL, Chavala SH, Ahmed M et al. Ocular manifestations and concepts of systemic vasculitides. *Surv Ophthalmol* 2004; 49: 399–418
- 14 Meier P, Wiedemann P. Endophthalmitis – clinical picture, therapy and prevention. *Klin Monatsbl Augenheilkd* 1997; 214: 175–191
- 15 Deuter CM, Garweg JG, Pleyer U et al. Ocular toxoplasmosis and toxocariasis in childhood. *Klin Monatsbl Augenheilkd* 2007; 224: 483–487
- 16 Verougstraete C. White spots syndromes. *Bull Soc Belge Ophtalmol* 2001; 279: 67–78
- 17 Quillen DA, Davis JB, Gottlieb JL et al. The white dot syndromes. *Am J Ophthalmol* 2004; 137: 538–550
- 18 Matsumoto Y, Haen SP, Spaide RF. The white dot syndromes. *Compr Ophthalmol Update* 2007; 8: 179–200
- 19 Patel H, Goldstein D. Pediatric uveitis. *Pediatr Clin North Am* 2003; 50: 125–136
- 20 Rosenberg KD, Feuer WJ, Davis JL. Ocular complications of pediatric uveitis. *Ophthalmology* 2004; 111: 2299–2306
- 21 Smith JA, Mackensen F, Sen HN et al. Epidemiology and course of disease in childhood uveitis. *Ophthalmology* 2009; 116: 1544–1551
- 22 Spital G, Heiligenhaus A, Scheider A et al. „White dot syndromes“ in childhood. *Klin Monatsbl Augenheilkd* 2007; 224: 500–506
- 23 Thadani SM, Foster CS. Treatment of ocular inflammation in children. *Paediatr Drugs* 2004; 6: 289–301
- 24 Bosch-Driessen LEH, Berendschot TTJM, Ongkosuwo JV et al. Ocular toxoplasmosis: clinical features and prognosis of 154 patients. *Ophthalmology* 2002; 109: 869–878
- 25 Wallon M, Kodjikian L, Binquet C et al. Long-term ocular prognosis in 327 children with congenital toxoplasmosis. *Pediatrics* 2004; 113: 1567–1572
- 26 Tan HK, Schmidt D, Stanford M et al. Risk of visual impairment in children with congenital toxoplasmic retinochoroiditis. *Am J Ophthalmol* 2007; 144: 648–653
- 27 Scherrer J, Iliev ME, Halberstadt M et al. Visual function in human ocular toxoplasmosis. *Br J Ophthalmol* 2007; 91: 233–236
- 28 Garweg J, Bohnke M. Varicella-zoster virus is strongly associated with atypical necrotizing herpetic retinopathies. *Clin Infect Dis* 1997; 24: 603–608
- 29 Garweg J, Fenner T, Bohnke M et al. An improved technique for the diagnosis of viral retinitis from samples of aqueous humor and vitreous. *Graefes Arch Clin Exp Ophthalmol* 1993; 231: 508–513
- 30 Matos K, Muccioli C, Belfort Jr R et al. Correlation between clinical diagnosis and PCR analysis of serum, aqueous, and vitreous samples in patients with inflammatory eye disease. *Arq Bras Oftalmol* 2007; 70: 109–114
- 31 Kodama T, Masuda H, Ohira A. Neuroretinitis associated with cat-scratch disease in Japanese patients. *Acta Ophthalmol Scand* 2003; 81: 653–657
- 32 Kelly PJ. A review of bacterial pathogens in Ctenocephalides felis in New Zealand. *N Z Vet J* 2004; 52: 352–357
- 33 Labalette P, Bermond D, Dedes V et al. Cat-scratch disease neuroretinitis diagnosed by a polymerase chain reaction approach. *Am J Ophthalmol* 2001; 132: 575–576
- 34 Kymionis GD, Siganos CS, Pallikaris IG. Late onset of serologic positive titers in a patient with Parinaud's oculoglandular syndrome. *Semin Ophthalmol* 2004; 19: 125–126
- 35 Suhler EB, Lauer AK, Rosenbaum JT. Prevalence of serologic evidence of cat scratch disease in patients with neuroretinitis. *Ophthalmology* 2000; 107: 871–876
- 36 Solley WA, Martin DF, Newman NJ et al. Cat scratch disease: posterior segment manifestations. *Ophthalmology* 1999; 106: 1546–1553
- 37 Ormerod LD, Dailey JP. Ocular manifestations of cat-scratch disease. *Curr Opin Ophthalmol* 1999; 10: 209–216
- 38 Conrad DA. Treatment of cat-scratch disease. *Curr Opin Pediatr* 2001; 13: 56–59
- 39 Sabrosa NA, Zajdenweber M. Nematode infections of the eye: toxocariasis, onchocerciasis, diffuse unilateral subacute neuroretinitis, and cysticercosis. *Ophthalmol Clin North Am* 2002; 15: 351–356