Mitt. bad. Landesver. Naturkunde u. Naturschutz	N.F. 17	2	337-354	1999	Freiburg im Breisgau 23. September 1999	

# Vegetationsökologische und populationsbiologische Untersuchungen an niedersächsischen Zwergbinsengesellschaften\*

- Mit einem Beitrag zur Gliederung der Isoëto-Nanojuncetea Deutschlands -

von

THOMAS TÄUBER, Göttingen \*\*

Zusammenfassung: Bis auf wenige Ausnahmen sind alle in einer neuen Deutschlandübersicht aufgeführten Gesellschaften der Isoëto-Nanojuncetea noch in Niedersachsen vertreten. Die beiden Verbände Elatino-Eleocharition ovatae und Radiolion linoidis sind deutlich durch jeweils eine Trennartengruppe und die Kennarten der Assoziationen gekennzeichnet. Bodenökologisch unterscheiden sich die Verbände u.a. durch unterschiedliche Stickstoffgehalte (entsprechend den unterschiedlichen Gehalten an organischer Substanz) sowie verschiedene hydrologische Bedingungen der Böden. Phänologische Untersuchungen verdeutlichen die Zugehörigkeit des Cypero-Limoselletum zur Klasse Isoëto-Nanojuncetea trotz Vorkommen zahlreicher Bidentetea- und Chenopodion rubri-Arten. Aussaatversuche zeigen am Beispiel von Anagallis minima und Cicendia filiformis die Wichtigkeit von dauernd nassen Bodenbedingungen für das Aufkommen von Keimlingen. Bei einem Optimum im Bereich von 29° C ist die Keimung von Anagallis minima deutlich temperaturabhängig. Die Samen von Cicendia filiformis bilden bei einer längeren trockenen Lagerung entweder eine Dormanz aus oder werden letal geschädigt.

Summary: Nearly all the communities presented in a new survey of German Isoëto-Nanojuncetea are represented in Niedersachsen. Each of the two alliances Elatino-Eleocharition and Radiolion linoidis is characterized clearly by a group of differential species. Furthermore the alliances differ in soil nitrogen content and hydrological soil conditions. Phenological investigations illustrate that the Cypero-Limoselletum belongs to the Isoëto-Nanojuncetea, though many species of Bidentetea and Chenopodion rubri are present. Seeding experiments with Anagallis minima and Cicendia filiformis show that continuous wet soil conditions are essential to germination. The germination of Anagallis minima is temperature dependent with an optimum close to 29° C. The seeds of Cicendia filiformis become dormant or lethally damaged when stored under dry conditions.

Gefördert aus Mitteln des Landes Niedersachsen.

<sup>\*\*</sup>Anschrift des Verfassers: Dr. Thomas Täuber, Abt. Vegetationskunde und Populationsbiologie, A.-v.-Haller-Inst. für Pflanzenwissenschaften, Univ. Göttingen, Wilhelm-Weber-Str. 2, D-37073 Göttingen

#### Einleitung

Bei Zwergbinsen-Gesellschaften handelt es sich um eine einjährige, überwiegend zwergwüchsige Pioniervegetation auf offenen, regelmäßig durch natürliche oder anthropogene Vorgänge gestörten, wechselnassen Böden mit meist hohem Sandund/oder Schluffanteil. Geeignete Standorte können auf offenen Böden an regelmäßig abtrocknenden, besonnten Uferbereichen von Flüssen, Seen, Weihern und Teichen sowie Tümpeln jeglicher Art vorkommen. Wegen der Vielgestaltigkeit der Naturräume sind in Niedersachsen ideale Voraussetzungen für eine umfassende Bearbeitung der Zwergbinsengesellschaften vorhanden, da sowohl das geologische Ausgangsmaterial, als auch die Nutzung der Landschaft betreffend, ein weites Spektrum abgedeckt wird. Die Vielfalt der Nutzungen reicht von der extensiven Karpfen-Teichwirtschaft über sporadisch genutzte Kleingewässer bis hin zu modernen Kiesabbaubetrieben. Aber auch naturnahe Biotope im Bereich der Ostfriesischen Inseln, am Rand von Hochmoorresten oder am Elbufer tragen zur Vielfalt der möglichen Siedlungsgebiete von Isoëto-Nanojuncetea-Gesellschaften bei. Zusammenfassende Beschreibungen der in Niedersachsen vorkommenden Gesellschaften gibt es bisher nur von TÜXEN (1937) und – überwiegend mit Material aus dem Tüxen-Archiv zusammengestellt – von PREISING et al. (1995).

Über die Keimungsbedingungen von Arten der Zwergbinsengesellschaften liegen zwar mit den Arbeiten von Salisbury (1967, 1967a, 1968, 1970) Bernhardt (1993, 1995), Lampe (1996), Poschlod et al. (1996), Thompson et al. (1997) und Vogel (1997) bereits zahlreiche wertvolle Untersuchungsergebnisse vor, doch sind die Ergebnisse teils widersprüchlich, teils durch die Anwendung unterschiedlicher Methoden kaum miteinander vergleichbar. Besonders die Angabe genauer Temperatur- und Bewässerungsbedingungen war oft nicht möglich. Nachfolgend werden am Beispiel von Anagallis minima und Cicendia filiformis die Keimraten unter verschiedenen definierten Temperatur- und Bewässerungsbedingungen dargestellt und der Einfluß der Lagerungsbedingungen der Samen bis zur Exposition diskutiert. Anhand einer neuen Übersicht der Isoëto-Nanojuncetea Deutschlands werden die in Niedersachsen vorkommenden Gesellschaften kurz vorgestellt und bodenökologisch hinsichtlich der pH-Werte, der Stickstoffgehalte, der Gehalte an organischer Substanz und des Feuchtegrades des Bodens charakterisiert.

#### Methoden

Keimungsversuche: Ziel der Aussaatversuche mit insgesamt 12 Arten der Isoëto-Nanojuncetea war es, optimale Temperaturbereiche und hydrologische Bedingungen für die Keimung zu ermitteln (s. TÄUBER 1999). Weiterhin wurde bei einigen Arten der Einfluß einer trockenen Lagerung auf die Keimung der Samen untersucht. Die hierbei entwickelte Methode zur Durchführung von Keimungsversuchen unter definierten Temperatur- und hydrologischen Bedingungen ist bei TÄUBER (1998) ausführlich beschrieben.

In Abbildung 1 ist die vollständige Versuchsanordnung dargestellt. Der Wasserstand wurde zum einen mittels Besprühen der Bodenoberfläche, zum anderen durch das Auffüllen des als Unterlage eingefüllten Kiesbettes durch ein im Kies stekkendes Kunststoffröhrchen einreguliert. Die Temperaturmesssung erfolgte mit digitalen Min-/Max-Thermometern mittels Drahtmeßsonde direkt auf der Bodenoberfläche. Auf eine 5 mm dünne Sandoberfläche wurden von jeder Art 50



Abb.1: Versuchsanordnung bei den Aussaatversuchen.

Lichtstufe Feuchtestufen

sieben Monate lang trocken, kühl und dunkel gelagerte Samen (vorher vermischt mit etwas Sand) ausgebracht und etwa 40 Tage exponiert. Die Varianten 7 und 8 konnten aus technischen Gründen erst 4 Monate später mit dann bereits 11 Monate lang trocken gelagerten Samen durchgeführt werden.

Temperaturstufen

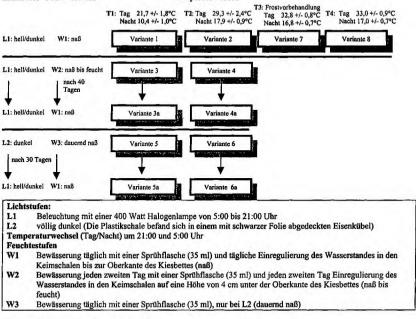


Abb. 2: Varianten der Aussaatversuche.

Die Variante 2 wurde bei einigen Arten mit dann 18 Monate lang gelagerten Samen wiederholt. Die unterschiedlichen Temperatur-, Feuchte- und Lichtstufen und die insgesamt 12 eingerichteten Varianten ergeben sich aus Abbildung 2. Die Ergebnisdarstellung erfolgt an dieser Stelle nur für die Arten *Anagallis minima* und *Cicendia filiformis* und zwar in einer der Abbildung 2 analogen Form.

Vegetationskundliche Methoden: Da bis auf Gnaphalium uliginosum, Juncus bufonius und Plantago major ssp. intermedia alle Kennarten der Zwergbinsengesellschaften auf der Roten Liste der gefährdeten Farn- und Blütenpflanzen Niedersachsens stehen (GARVE 1993, 1994), war die Auswertung des umfangreichen und aktuellen Rote-Liste-Arten-Katasters des Niedersächsischen Landesamtes für Ökologie die Grundlage der Arbeit. Die dort angegebenen Wuchsorte der folgenden Arten wurden von September 1995 bis September 1997 aufgesucht, um Vegetationsaufnahmen nach der Braun-Blanquet-Methode (vgl. DIERSCHKE 1994) anzufertigen (insgesamt 435, s. TÄUBER 1999) und Bodenproben zu entnehmen. Die Nomenklatur der Arten richtet sich bis auf wenige Ausnahmen nach WISSKIRCHEN & HAEUPLER 1998:

gefährdet:
Peplis portula
Scirpus setaceus
Limosella aquatica
Centaurium pulchellum
Stark gefährdet:
Radiola linoides
Cyperus fuscus
Juncus tenageia
Sagina nodosa
Elatine hydropiper
Elatine triandra

stark gefährdet:
Radiola linoides
Cyperus fuscus
Juncus tenageia
Sagina nodosa
Elatine hydropiper
Elatine triandra
Illecebrum verticillatum
Cicendia filiformis
Gypsophila muralis
Juncus capitatus
Elatine hexandra
Eleocharis ovata
Ilythrum hyssopifolia
Flatine alsinastrum

ausgestorben/verschollen: Carex bohemica, Ludwigia palustris, Cyperus flavescens.

Vor Beginn der Untersuchungen stand die Lösung folgender Probleme im Vordergrund methodischer Überlegungen:

- Problem 1: Fast jede Kennart der Zwergbinsengesellschaften bildet eine eigene Assoziation. Einige Arten kommen jedoch regelmäßig gemeinsam vor.
- Problem 2: Das bisher vorhandene Aufnahmematerial ist extrem inhomogen (Größe der Aufnahmefläche von 0,1 bis >100 m²). Übersichten beruhen auf überwiegend altem Aufnahmematerial.

Relativ einfach sind diese Schwierigkeiten zu umgehen bzw. zu überwinden, wenn vorab die methodische Vorgehensweise vereinheitlicht und definiert wird:

Lösung für Problem 1: Eine Assoziation ist gekennzeichnet durch eine definierte Artengruppe mit mindestens einer Kennart der Zwergbinsengesellschaften, die ihren deutlichen Schwerpunkt in dieser Gesellschaft hat. Geeignete Artengruppen zeichnen sich durch signifikant gehäufte gemeinsame Vorkommen innerhalb des untersuchten Aufnahmematerials aus (Computerprogramm COCKTAIL, BRUELHEIDE 1995).

• Lösung für Problem 2: Die Größe der Aufnahmeflächen beträgt 1 m² ab 30 % Gesamtdeckung der Vegetation, bei < 30 % Deckung 2 m². Für die Deutschlandübersicht wurden nur Originalaufnahmen berücksichtigt, die ab 1970 auf Aufnahmeflächen nicht größer als 20 m² angefertigt wurden (insgesamt 1036).

In die Übersichtstabelle (Tab. 1, siehe Anhang) sind Vegetationsaufnahmen folgender Autoren eingegangen: Ahlmer (1989), Altrock (1987), Bank-Signon & Patzke (1986), Baumann, H. & Wahrenburg (1996), Baumann, K. & Täuber (1999), Bernhardt (1990), Bolbrinker (1984), Brackel et al. (1990), Diekjobst (1986, 1987), Dister (1980), Eber (1974), Fischer (1973), Franke (1984, 1987), Galunder (1988), Garniel (1993), Hüppe (1992), Illig (1975), Kaplan & Overkott-Kaplan (1987), Kiffe (1988), Krausch (1974), v. Lampe (1996), Lienenbecker & Petruck (1972), Loos (1989), Mang (1984), Manegold (1981), May (1988, in Verbücheln et al. 1995), Müller (1975, 1985), Neuhaus (1987), Nigge (1988), Oesau (1972, 1978), Pardey (1991), Petersen (1999), Pietsch (1996), Raabe (1980), Philippi (1977, 1978, 1980, 1985), Riedl (1985), Schröder (1989), Springer (1987, 1995, 1997), Raabe & Lienenbecker (1982), Starkmann et al. (1993), Türk (1993), Täuber (1994, 1998, 1999), Täuber & Garve (1999), Ullmann (1977), Vahle (1978), Weyer (1996), Winterhoff (1993), Zahlheimer (1979).

Nachfolgende Abkürzungen sind in der Übersichtstabelle verwendet worden:

 $\begin{array}{ll} A = Assoziationskennart & DA = Assoziationstrennart & D = Trennart \ einer \ Gesellschaft \\ V = Verbandskennart & DV = Verbandstrennart & d = Trennart \ einer \ Subassoziation \end{array}$ 

O = Ordnungskennart DO = Ordnungstrennart

K = Klassenkennart

Bei der Anfertigung der Vegetationsaufnahmen wurde gleichzeitig der phänologische Zustand jeder in der Aufnahme vorhandenen Art nach einem einfachen Schlüssel notiert (in Anlehnung an DIERSCHKE 1989). Nachfolgend sind die dabei unterschiedenen Abstufungen aufgeführt (die Zahlen geben die Phänostufen nach DIERSCHKE 1989 wieder). Durch die phänologische Kennzeichnung jeder Art wird in den Vegetationstabellen ersichtlich, welche Arten unter den jeweiligen Standortbedingungen voll entwickelt und reproduktionsfähig waren und welche nur vegetativ oder mit nur wenigen entfalteten Blättern vorgefunden wurden:

- vegetativ 1 (Triebe ohne entfaltete Blätter) bis 3 (2-3 Blätter entfaltet), generativ 0
- b vegetativ 4 (mehrere Blätter entfaltet) bis 7 (erste Blätter vergilbend), generativ 0
- m vegetativ 4 (mehrere Blätter entfaltet) bis 7 (erste Blätter vergilbend), generativ 1 (Blütenknospen erkennbar) bis 8 (abblühend)
- n vegetativ 8 (Vergilbung bis 50%) bis 10 (abgestorben), generativ 1 (Blütenknospen erkennbar) bis 8 (abblühend)
- v vegetativ 4 (mehrere Blätter entfaltet) bis 7 (erste Blätter vergilbend), generativ 9 (völlig verblüht) bis 11 (Diasporen ausstreuend)
- w vegetativ 8 (Vergilbung bis 50%) bis 10 (abgestorben), generativ 9 (völlig verblüht) bis 11 (Diasporen ausstreuend)

Bodenuntersuchungen: Der aktuelle Feuchtegrad des Bodens jeder der 435 Aufnahmeflächen wurde vor Ort einer der Kategorien "trocken", "frisch", "feucht", "naß" oder "submers" zugeordnet. Bis auf wenige submerse Bestände wurde anschließend eine Bodenmischprobe entnommen und bei 40° C getrocknet. Einige Monate später erfolgte dann unter anderem die Bestimmung folgender Parameter (vgl. TÄUBER 1999):

- pH (H<sub>2</sub>O)-Wert
- Gesamtstickstoff-Gehalt (C/N-Analyser)
- % organisches Material (nach Veraschung bei 600° C)

### Ergebnisse

#### Ergebnisse der Aussaatsversuche

Die Keimrate von Anagallis minima (Abb. 3) liegt bei nassen Bedingungen zwischen 36 und 64%. Ebenso wie im Dunkeln (L2) findet auch unter nur nassen bis feuchten Bedingungen (W2) keine Keimung statt. Signifikant am höchsten ist die Keimrate nach einer Vorbehandlung der Samen im Dunkeln (naß) bei Höchsttemperaturen um 29° C und nachfolgender Exposition unter gleichen Temperaturbedingungen und weiterhin nassen Bodenverhältnissen. Die Unterschiede zwischen den Temperaturvarianten T1 und T2 sind nur bei den beiden Varianten ohne Vorbehandlung (W1) nicht signifikant (Fisher-Yates-Test, vgl. BORTZ et al. 1990). In den Varianten bei Höchsttemperaturen von 32 bis 34° C (mit und ohne Frostvorbehandlung) keimte Anagallis minima überhaupt nicht. Da diese Varianten 4 Monate später angesetzt wurden, könnte dafür die längere trockene Lagerung der Samen (insgesamt 11 Monate lang) verantwortlich sein. Um dies zu bestätigen oder auszuschließen, wurden die Samen 1998 (nach 18 Monaten Lagerung) erneut unter nassen und warmen Bedingungen (entsprechend Variante 2, L1-W1-T2) exponiert.

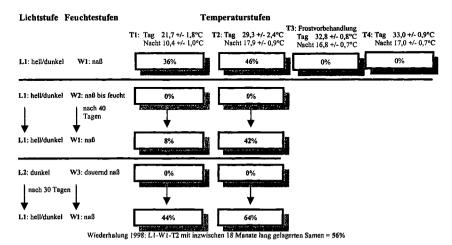
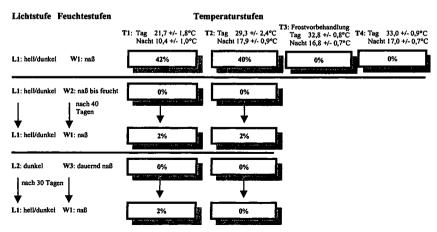


Abb. 3: Keimraten von Anagallis minima.

Die Keimrate beträgt 56 % und unterscheidet sich nicht signifikant von der der Variante 2. Ein Absterben der Samen oder die Ausbildung einer Dormanz während der Lagerung ist also auszuschließen. Als einzig möglicher Grund für das Ausbleiben der Keimung bleibt damit nur die dauerhaft sehr hohe Temperatur am Tag (ohne große Schwankungen, bei Höchstwerten um 33° C) übrig. Das Temperaturoptimum für die Keimung von Anagallis minima liegt somit unter nassen Bedingungen im Bereich von 29° C (als Höchsttemperatur).

Die Samen von Cicendia filiformis sind nur unter nassen Bedingungen im Licht und ohne Vorbehandlung keimfähig gewesen (Abb. 4). Unterschiede zwischen den Temperaturvarianten T1 und T2 sind nicht signifikant. Eine 18-monatige trockene Lagerung vertragen die Samen nicht, wie die Wiederholung der Variante 2 (L1-W1-T2) ergeben hat. Ob zusätzlich eine Frostvorbehandlung und/oder Höchsttemperaturen von 32° C die Keimung verhindert haben, ist mit den vorliegenden Ergebnissen nicht zu klären. Die 40 Tage andauernde Vorbehandlung durch Exposition unter nur nassen bis feuchten Bedingungen (W2) führte ebenso wie die Vorbehandlung im Dunkeln (W3) dazu, daß die Samen entweder eine Dormanz ausgebildet haben oder abgestorben sind. Da die Keimlinge von Cicendia schon nach kurzer Zeit fast vollständig eingegangen sind, ohne Primärblätter auszubilden, ist anzunehmen, daß der Bewässerung mit Leitungswasser (pH > 8) eine wachstumshemmende Wirkung zukommt. Auf die Keimung selbst hat dies jedoch kaum einen Einfluß, da die gekeimten Samen (Varianten 1 und 2) ebenfalls mit Leitungswasser bewässert wurden.



Wiederholung 1998; L1-W1-T2 mit inzwischen 18 Monate lang gelagerten Samen ≈ 0%

Abb. 4: Keimraten von Cicendia filiformis.

Diese beiden Beispiele von ozeanisch bis subozeanisch verbreiteten Arten zeigen zum einen, daß die Keimungsbedingungen für jede Art unterschiedlich sind, zum anderen aber auch Gemeinsamkeiten. Dauernd nasse Bodenbedingungen sind für die Keimung der Samen notwendig, Höchsttemperaturen von 33° C zumindest für Anagallis minima zu hoch. Cicendia-Samen bilden bei Abtrocknung eine Dormanz aus oder sterben ab. Das Keimungsverhalten weiterer Arten ist bei Täuber (1999) nachzulesen.

#### Gesellschaften der Isoëto-Nanojuncetea in Niedersachsen

Nach der in Tabelle 1 vorgestellten Übersicht über die Zwergbinsengesellschaften Deutschlands gliedert sich die Ordnung Cyperetalia fusci Pietsch 1963 in die zwei Verbände Elatino-Eleocharition ovatae Pietsch et Müller-Stoll 1968 und das Radiolion linoidis (Rivas-Goday 1961) Pietsch 1973. Das Elatino-Eleocharition ist durch folgende Arten differenziert: Eleocharis acicularis, Alisma plantago-aquatica, Rumex maritimus, Polygonum lapathifolium, Ranunculus sceleratus und Oenanthe aquatica. Differentialarten des Radiolion sind Sagina procumbens, Pohlia annotina agg., Trifolium repens und Holcus lanatus.

Das Eleocharito ovatae-Caricetum bohemicae Klika 1935 (Spalten 1-2) ist in Niedersachsen nur in Fragmenten anzutreffen. Carex bohemica konnte vor wenigen Iahren bei Riddagshausen (TK 3729) wiedergefunden werden. Die wenigen Vorkommen von Eleocharis ovata gibt es im Harz und im Wendland. Das Cypero-Limoselletum Korneck 1960 (Spalten 3-6) mit der einzigen Kennart Limosella aquatica ist hingegen in Niedersachsen in allen Subassoziationen anzutreffen. Trennarten der Gesellschaft sind vor allem Riccia cavernosa und Botrydium granulatum. Wuchsorte des Cypero-Limoselletum spergularietosum echinospermae befinden sich ausschließlich an der Elbe und ihren Nebenflüssen, wo zu Zeiten des regelmäßig eintretenden Sommer-Niedrigwassers weite Uferabschnitte von dieser Gesellschaft besiedelt werden. Das es sich um eine Isoëto-Nanojuncetea- und nicht um eine Bidentetea-Gesellschaft handelt (vgl. SCHAMINÉE et al. 1998), verdeutlicht der prozentuale Anteil der Arten an den Phänostufen (Tab. 2). Außer Bidens tripartita und Chenopodium rubrum, beides Arten, die in sehr kleinem Zustand ihren Entwicklungszyklus abschließen können, sind zum Zeitpunkt der Vegetationsaufnahme mit Limosella aquatica, Cyperus fuscus, (Corrigiola litoralis) und Gnaphalium uliginosum nur Isoëto-Nanojuncetea-Arten in der Lage zu blühen und zu fruchten. Alle anderen Arten der Bidentetea bzw. des Chenopodion rubri sind nur vegetativ anzutreffen. Sie können sich auf diesen Flächen auch im weiteren Verlauf des Jahres meist nicht reproduzieren, da dies regelmäßig durch ein Ansteigen des Wasserstandes verhindert wird.

Die Wuchsorte des Cypero-Limoselletum elatinetosum triandrae-hydropiperis (Spalte 5) und der Elatine triandra-Elatine hydropiper-Gesellschaft (Spalte 8) mit den Trennarten Riccia huebeneriana und Ranunculus aquatilis agg. befinden sich meist in Gewässern von extensiv bewirtschafteten Karpfen-Teichbetrieben, deren Erhalt und Förderung für die Bestände dieser beiden Tännel-Arten von großer Wichtigkeit ist. Die Typische Subassoziation (Spalte 4) und die Fragmentarische Ausbildung (Spalte 6) der Gesellschaft sind an der Elbe und an Stillgewässern unterschiedlicher Art ohne geographischen Schwerpunkt zu finden, ebenso wie die Bestände der Cyperus fuscus-Gesellschaft (Spalte 7). Die Elatine hexandra-Gesellschaft (Spalte 9) ist in Niedersachsen nur sehr selten an Abgrabungsgewässern anzutreffen und weist keine eigene Trennartengruppe auf. Niedersächsische Bestände mit Juncus tenageia müßten aufgrund fehlender Trennarten eigentlich als Juncus tenageia-Gesellschaft bezeichnet werden. Da deutschlandweit mit Elatine alsinastrum aber eine weitere – wenn auch wenig stete – Kennart vorhanden ist, wird der Name Elatino alsinastri-Juncetum tenageia Libbert 1932 bevorzugt (Spalte 10). Auch diese Gesellschaft ist in Niedersachsen sehr selten, mit den meisten Vorkommen im Wendland und der südlichen Lüneburger Heide. Nur in den Jahren

1987 und 1988 sind in der Unteren Seegeniederung Bestände beider Arten aufgetreten (KALLEN 1995). Seither ist *Elatine alsinastrum* in Niedersachsen verschollen.

Tab. 2: Prozentualer Anteil der Arten des Cypero-Limoselletum spergularietosum echinospermae an den Phänostufen (a-b = generativ 0, m-n = generativ 1-8, v-w = generativ 9-11).

	% a	% b	% m	% n	% v	% w	Stetigkeitsklasse
Limosella aquatica	0	9	71	0	20	0	v
Cyperus fuscus	0	35	65	0	0	0	Ш
Spergularia echinosperma	0	81	19	0	0	0	IV
Chenopodium rubrum	0	43	53	3	0	0	V
Rumex maritimus	0	100	0	0	0	0	Ш
Carex acuta	11	89	0	0	0	0	п
Chenopodium album	22	<b>78</b>	0	0	0	0	П
Rorippa sylvestris	3	90	6	0	0	0	V
Phalaris arundinacea	10	90	0	0	0	0	V
Tripleurospermum perforatum	14	86	0	0	0	0	IV
Artemisia annua	4	91	4	0	0	0	IV
Glechoma hederacea	27	73	0	0	0	0	П
Xanthium albinum	11	89	0	0	0	0	П
Barbarea stricta	20	80	0	0	0	0	П
Gnaphalium uliginosum	0	15	67	0	18	0	V
Juncus bufonius	3	94	0	3	0	0	V
Plantago major ssp. intermedia	3	97	0	0	0	0	V
Alopecurus geniculatus	13	87	0	0	0	0	IV
Bidens tripartita	0	46	54	0	0	0	Ш
Polygonum lapathifolium	6	88	6	0	0	0	Ш
Conyza canadensis	11	89	0	0	0	0	Ш
Ranunculus sceleratus	30	70	0	0	0	0	п
Corrigiola litoralis	0	56	44	0	0	0	п

Im Radiolion linoidis ist das Cicendietum filiformis Allorge 1922 (Spalten 11-14) deutlich gekennzeichnet durch Cicendia filiformis, Anagallis minima und Radiola linoides; auf Sylt tritt Juncus pygmaeus hinzu (vgl. Petersen 1999). Nicht nur in Niedersachsen treten die drei erstgenannten Arten zusammen mit Carex serotina (= Carex viridula ssp. viridula) regelmäßig gemeinsam auf. Ihre Bestände lassen sich deshalb nicht in mehrere Assoziationen auftrennen (s. Täuber 1998a, vgl. hingegen z.B. Oberdorfer 1992, Pott 1995). Die letzten Vorkommen von Cicendia filiformis sind auf die besser wasserversorgte Böden anzeigende Subassoziation Cicendietum hydrocotyletosum (Spalte 12) beschränkt, die überwiegend im nordwestlichen Teil Niedersachsens zu finden ist. Hier haben unter anderem auch die Lebermoose Fossombronia foveolata und Riccardia incurvata ihren eindeutigen Schwerpunkt. In Niedersachsen ist das Cicendietum centaurietosum (Spalte 14) fast ausschließlich auf die Ostfriesischen Inseln beschränkt. Einzige Ausnahmen sind ein Straßengraben am Truppenübungsplatz Bergen-Hohne und die "Salzquelle", ein Abgrabungsgewässer im Landkreis Holzminden.

In den nordniedersächsischen Sandgebieten etwas weiter verbreitet ist das Spergulario-Illecebretum verticillati Diem. et al. 1940 em. Siss. 1957 (Spalten 16-18), das durch *Illecebrum verticillatum* charakterisiert und durch *Corrigiola litoralis* und *Spergula arvensis* differenziert ist. *Spergularia rubra* ist auf die trockenere Bodenbedingungen anzeigende Subassoziation Spergulario-Illecebretum rumiceto-

sum acetosellae (Spalte 17) beschränkt. Wenige Vorkommen von *Illecebrum verticillatum* bzw. des Spergulario-Illecebretum ranunculetosum flammulae (Spalte 16) sind auch an einigen Teichen bei Clausthal-Zellerfeld zu finden (s. BAUMANN & TÄUBER 1999). Die subatlantisch-westmediterran verbreitete Knorpelmiere (vgl. LAMPE 1996) hat hier auf etwa 560m ü.NN ihre einzigen Wuchsorte im niedersächsischen Bergland (vgl. GARVE 1994).

Bisher nur aus Tschechien von AMBROZ (1939) und aus der Lausitz von PIETSCH (1996), nicht aber aus Niedersachsen, beschrieben war das Junco bufonii-Gypsophiletum muralis (Ambroz 1939) Pietsch 1996 (Spalte 19), das neben der Kennart Gypsophila muralis mit Riccia glauca, Bryum argenteum, Matricaria discoidea und Polygonum aviculare eine deutliche Trennartengruppe aufweist. Diese zu den Plantaginetea vermittelnde Gesellschaft ist mit dem hochsteten Vorkommen von Gnaphalium uliginosum, Juncus bufonius und Plantago major ssp. intermedia klar als Isoëto-Nanojuncetea-Gesellschaft gekennzeichnet. Die Vorkommen dieser seltenen, meist Wegränder in Kiesabbaugebieten und lichte Waldwege besiedelnden, Gesellschaft befinden sich überwiegend im Süden Niedersachsens (TÄUBER & GARVE 1999).

Nur schwach durch Stellaria uliginosa, Ranunculus repens und Poa trivialis differenziert ist das Stellario uliginosae-Isolepidetum setacei Libbert 1932 em. Moor 1936 (Spalte 20). Da die Kennart Isolepis setacea z.B. auch im Cicendietum gelegentlich vorkommt, werden nur Bestände zu dieser Assoziation gerechnet, die neben Isolepis auch mindestens eine Trennart aufweisen, die anderen Bestände als Isolepis setacea-Gesellschaft (Spalte 21) abgetrennt. Damit ergibt sich ein Schwerpunkt der Assoziation im wechselnassen Grünland, wo durch extensive Beweidung regelmäßig offene Bodenbereiche entstehen.

Die Peplis portula-Ordnungsbasal- und die Juncus bufonius-Klassenbasalgesellschaft (Spalten 24, 25) sind in Niedersachsen wie auch deutschlandweit noch weiter verbreitet. Cyperus flavescens ist in Niedersachsen ausgestorben, aber auch im übrigen Bundesgebiet läßt sich mit den wenigen derzeit verarbeiteten Aufnahmen, in denen das Gelbliche Zypergras vorkommt, nur eine differentialartenlose Cyperus flavescens-Gesellschaft (Spalte 23) abgrenzen.

#### Bodenökologische Charakterisierung der niedersächsischen Zwergbinsengesellschaften

Die Mittelwerte der pH-Werte (Tab. 3) differenzieren weder die beiden Verbände noch die Assoziationen deutlich voneinander und liegen meist zwischen 5,3 und 6,2. Die höchsten Werte werden mit 6,6 im Cypero-Limoselletum spergularietosum von der Elbe, im Cicendietum centaurietosum von den Ostfriesischen Inseln (6,5) und mit 7,3 in der Centaurium pulchellum-Gesellschaft erreicht. Deutlich sind die beiden Verbände jedoch durch die Stickstoffgehalte der Böden zu unterscheiden. Während im Eleocharition relativ hohe Werte von 0,21-0,79 % erreicht werden, sind die Gesellschaften im Radiolion durch besonders niedrige Stickstoffgehalte von 0,07-0,10 % im Cicendietum und 0,12-0,18 % im Spergulario-Illecebretum gekennzeichnet. Einzige Ausnahme ist das Elatino alsinastri-Juncetum tenageiae, das nach dem Stickstoffgehalt der Böden eher in das Radiolion zu stellen wäre. Der Grund für die verschiedenen N-Gehalte liegt im unterschiedlichen Gehalt an organischer Substanz begründet, der im Eleocharition dementsprechend höher ist.

Tab. 3: Ergebnisse von Bodenanalysen (Mittelwerte) und prozentualer Anteil an den Bodenfeuchtestufen der niedersächsischen Isoëto-Nanojuncetea-Gesellschaften.

		Mittelwe	rte			%			
Elatino-Eleocharition	pН	% N	% org	tro	_fri_	feu	nas	sub	n
Eleocharito-Caricetum-Fragment	4,6	0,79	18	0	17	17	67	0	6
Cypero-Limoselletum-Fragment	6,4	0,38	11	4	7	11	61	18	28(30)
Cypero-Limoselletum typicum	6,1	0,21	5	0	0	40	60	0	10
Cypero-Limoselletum spergularietosum	6,6	0,51	12	0	17	71	11	0	35
Cypero-Limoselletum elatinetosum	6,3	0,38	10	0	0	25	75	0	8
Elatine triandra-E. hydropiper-Ges.	5,6	0,21	7	0	7	20	61	11	44
Elatino alsinastri-Juncetum tenageiae	5,8	0,07	3	0	0	48	52	0	25
Radiolion linoidis									
Cicendietum hydrocotyletosum	5,5	0,07	2	3	20	53	23	0	64
Cicendietum-Fragment	5,9	0,10	3	0	53	42	5	0	19
Cicendietum centaurietosum	6,5	0,10	3	48	22	26	4	0	27
Centaurium pulchellum-Ges.	7,3	0,10	5	7	43	29	21	0	14
Spergulario-Illecebretum ranunculetosum	5,7	0,18	5	11	26	42	21	0	19
Spergulario-Illecebretum typicum	5,3	0,14	4	22	33	33	11	0	9
Spergulario-Illecebretum rumicetosum	5,3	0,12	5	45	39	9	6	0	33
Junco bufonii-Gypsophiletum	6,0	0,17	5	31	46	15	8	0	13
Stellario-Isolepidetum	6,2	0,15	4	0	10	55	35	0	20
Isolepis setacea-Gesellschaft	5,7	0,08	3	0	0	71	14	14	7
<u>Basalgesellschaften</u>									
Peplis portula-Gesellschaft	5,5	0,18	5	0	9	24	58	0	33
Juncus bufonius-Gesellschaft	6,2	0,28	9	13	25	38	25	0	8

Deutlich unterscheidet sich auch der prozentuale Anteil der Aufnahmen jeder Vegetationseinheit an den Bodefeuchtestufen. Während im Eleocharition überwiegend nasse Bedingungen zum Aufnahmezeitpunkt (d.h. überwiegend zum Zeitpunkt der optimalen Entwicklung) anzutreffen waren, sind die Gesellschaften des Radiolion zum Aufnahmezeitpunkt meist schon weiter abgetrocknet gewesen. Auch der postulierte Unterschied der hydrologischen Bedingungen in den Subassoziationen des Cicendietum und des Spergulario-Illecebretum wird durch diese Untersuchung bestätigt.

#### Schrifttum

AHLMER, W. (1989): Die Donau-Auen bei Osterhofen. Eine vegetationskundliche Bestandsaufnahme als Grundlage für den Naturschutz. – Hoppea 47, 403-503.

ALTROCK, M. (1987): Vegetationskundliche Untersuchungen am Vollstedter See unter besonderer Berücksichtigung der Verlandungs-, Niedermoor- und Feuchtgrünland-Gesellschaften. – Mitt. Arbeitsgem. Geobot. Schlesw.-Holst. Hamburg 37, 1-128.

AMBROZ, J. (1939): Kretena obnazene pudy rybnicene v. oblasti trebonske. – Die Flora des nackten Teichbodens im Wittingauer Gebiet. – Spornik prirod. Kluba Jincave 2, 3-84.

BANK-SIGNON, I. & PATZKE, E. (1986): Die Vegetation der Drover Heide unter besonderer Berücksichtigung ihrer Strandlings- und Zwergbinsengesellschaften. – Decheniana 139, 38-57.

BAUMANN, H., WAHRENBURG, W. (1995): Die seltenen Pflanzen des Böblinger Panzerplatzes unter besonderer Berücksichtigung der Zwergbinsengesellschaften. – Jh. Ges. Naturk. Württemberg 151, 185-215.

BAUMANN, K., TÄUBER, T. (1999): Kleinseggenriede und Zwergbinsen-Gesellschaften der Stauteiche des Westharzes. – Ökologische Bedingungen und Schutzkonzepte. – Hercynia 32/1 (im Druck).

BERNHARDT, K.-G. (1990): Die Pioniervegetation der Ufer nordwestdeutscher Sandabgrabungsflächen. – Tuexenia 10, 83-97.

BERNHARDT, K.-G. (1993): Untersuchungen zur Besiedlung und Dynamik der Vegetation von Sand-Schlickpionierstandorten. – Diss. Bot. 202, 1-224.

BERNHARDT, K.-G. (1995): Die Bedeutung der Diasporenbank im Boden für vegetationslenkende Maßnahmen im Biotop- und Artenschutz am Beispiel von Uferpioniervegetation. – Z. f. Kulturtechnik und Landesentwicklung 36, 274-282.

BOLBRINKER, P. (1984): Zum Vorkommen des Elatino alsinatri-Juncetum tenageiae Libbert 33 in Mittelmecklenburg. – Gleditschia 11, 161-177.

BRACKEL, W. VON, FRANKE, T., MEßLINGER, U. & SUBAL W. (1990): Seltene Zwergbinsen in Franken. – Ber. Baver. Bot. Ges. 61, 217-227.

BRUELHEIDE, H. (1995): Die Grünlandgesellschaften des Harzes und ihre Standortsbedingungen. Mit einem Beitrag zum Gliederungsprinzip auf der Basis von statistisch ermittelten Artengruppen. – Diss. Bot. 244, 1-338.

DIEKJOBST, H. (1986): Präsenzschwankungen und Vergesellschaftung der Elatine-Arten an den Teichen der Westerwälder Seenplatte. – Abh. Westf. Mus. Naturk. 48 (2/3), 243-261.

DIEKJOBST, H. (1987): Die Pioniervegetation an der abgelassenen Fürwigge-Talsperre (Sauerland). – Natur Heimat 47 (3), 89-104.

DIERSCHKE, H. (1989): Symphänologischer Aufnahme- und Bestimmungsschlüssel für Blütenpflanzen und ihre Gesellschaften in Mitteleuropa. – Tuexenia 9, 477-484.

DIERSCHKE, H. (1994): Pflanzensoziologie. Grundlagen und Methoden. – 683 S.; Stuttgart.

DISTER, E. (1980): Geobotanische Untersuchungen in der Hessischen Rheinaue als Grundlage für die Naturschutzarbeit. – Diss. Univ. Göttingen, 170 S.; Göttingen.

EBER, W. (1974): Die *Elatine alsinastrum-Juncus tenageia* Gesellschaft Libbert 1932. – Mitt. Florist.-Soziol. Arbeitsgem. N.F. 17, 17-21.

FISCHER, W. (1973): Zum Vorkommen des Elatino alsinastri-Juncetum tenageiae auf der Nauener Platte (Brandenburg). – Gleditschia 1, 83-88.

Franke, T. (1984): Juncus tenageia Erhart - eine Rarität in Bayern. - Ber. Bayer. Bot. Ges. 55, 75-77.

FRANKE, T. (1987): Pflanzengesellschaften der Fränkischen Teichlandschaft. – Ber. Naturforsch. Ges. Bamberg 59 (2), 1-192.

GALUNDER, R. (1988): Floristische und vegetationskundliche Untersuchungen der Talsperren des Oberbergischen Kreises unter Berücksichtigung ihrer Standortverhältnisse. – Decheniana 141, 58-85.

GARNIEL, A. (1993): Die Vegetation der Karpfenteiche Schleswig-Holsteins. Inventarisierung – Sukzessionsprognose – Schutzkonzepte. – Mitt. Arbeitsgem. Geobot. Schlesw.-Holst. Hamburg 45, 1-322.

GARVE, E. (1993): Rote Liste der gefährdeten Farn- und Blütenpflanzen in Niedersachsen. 4. Fassung. – Informationsd. Natursch. Nieders. 13(1), 1-37.

GARVE, E. (1994): Atlas der gefährdeten Farn- und Blütenpflanzen in Niedersachsen und Bremen. – Natursch. Landschaftspfl. Nieders. 30(1-2), 1-895.

HUPPE, J. (1992): Zum Vorkommen der Knorpelmiere (Illecebrum verticillatum L.) und ihre Vergesellschaftung zwischen Ems und Haase. – Natur Heimat 52(2), 41-48.

ILLIG, H. (1975): Zur Vegetation der Dorfteiche in der nordwestlichen Niederlausitz. – Gleditschia 3, 163-170.

KALLEN, H.W. (1995): Das Vorkommen der Quirltännel-Sandbinsen-Gesellschaft (Elatino alsinastri-Juncetum tenageiae Libbert 1933) im NSG "Untere Seegeniederung" (Landkreis Lüchow-Dannenberg/Niedersachsen). – Tuexenia 15, 367-372.

KAPLAN, K. & OVERKOTT-KAPLAN, L. (1987): Neufunde des Fadenenzians (*Cicendia filiformis*) im nordwestlichen Westfalen und der angrenzenden Grafschaft Bentheim. – Natur Heimat 47, 130-132.

KIFFE, K. (1988): Botanische Beobachtungen in einer Sandabgrabung. - Natur Heimat 48 (1), 27-29.

KRAUSCH, H.-D. (1974): Ludwigia palustris (L.) in der Niederlausitz. – Niederlausitzer Florist. Mitt. 7, 23-32. LAMPE, M. VON (1996): Wuchsform, Wuchsrhythmus und Verbreitung der Arten der Zwergbinsengesellschaften. – Diss. Bot. 266, 1-357.

LIENENBECKER, H., PETRUCK, CH. (1972): Einige seltene Pflanzengesellschaften des nördlichen Münsterlandes. – Natur Heimat 32(1), 25-28.

LOOS, G.H. (1989): Die Ackerkleinlingsgesellschaft (Centunculo-Anthocerotetum punctati (W. Koch 1926), Moor 1936) auf einem Baugelände bei Kamen-Methler. – Natur Heimat 49(3), 91-95.

MANEGOLD, F.J. (1981): Pflanzengesellschaften der Gewässer und Feuchtbiotope der Senne. – Ber. Naturwiss. Ver. Bielefeld Sonderh. 3, 51-154.

MANG, F.W.C. (1984): Besiedlung belasteter Industrie- und Hafenflächen in Hamburg (2. Bericht). – Mitt. Arbeitsgem. Geobot. Schlesw.-Holst. Hamburg 33, 187-206.

MAY, P. (1988): Flutrasen- und Flußknöterich-Gesellschaften am Unteren Niederrhein. – Unveröff. Diplomarb. Univ. Münster. – In: VERBÜCHELN, G., HINTERLANG, D., PARDEY, A., POTT, R., RAABE, U. & VAN DE WEYER, K. (1995): Rote Liste der Pflanzengesellschaften in Nordrhein-Westfalen. – LÖLF-Schriftenreihe 5, 1-318.

MÜLLER, T. (1975): Zur Kenntnis einiger Pioniergesellschaften im Taubergießengebiet. – In: Das Taubergießengebiet. – Natur- u. Landschaftsschutzgeb. Baden-Württ. 7, 284-303.

MÜLLER, T. (1985): Die Vegetation (an der ausgebauten unteren Murr). – Ökol. Untersuchungen an der ausgebauten unteren Murr 1, 113-194.

NEUHAUS, R. (1987): Vegetationskundliche Untersuchungen der Feuchtheiden in Dünentälern (Nordfriesische Inseln).- Staatsexamensarbeit Univ. Kiel, 72 S.; Kiel.

NIGGE, K. (1988): Nährstoffarme Feuchtgebiete im Südwesten der Westfälischen Bucht -Vegetation und Naturschutzsituation. – Abh. Westf. Mus. Naturk. 50(2), 90 S.

OBERDORFER, E. (1992): Süddeutsche Pflanzengesellschaften. Teil I. 3. Aufl., 314 S.; Jena, Stuttgart.

OESAU, A. (1972): Zur Soziologie von Limosella aquatica L. – Beitr. Biologie der Pflanzen 48, 377-397.

OESAU, A. (1978): Eine seltene Flutrasengesellschaft, das Ranunculo-Myuretum minimi, bei Wittlich. – Mitt. Pollichia 66, 109-116.

PARDEY, A. (1991): Die Vegetation sekundärer Kleingewässer in Nordwestdeutschland – Syndynamische und synökologische Aspekte. – Diss. Univ. Hannover, 211 S.; Hannover.

PETERSEN, J. (1999): Die Dünentalvegetation der Wattenmeer-Inseln in der südlichen Nordsee. Eine pflanzensoziologische und ökologische Vergleichsuntersuchung unter Berücksichtigung von Nutzung und Naturschutz. – Diss. Univ. Hannover, 203 S.; Hannover.

PHILIPPI, G. (1977): Vegetationskundliche Beobachtungen an Weihern des Stromberggebietes um Maulbronn. – Veröff. Landesst. Natursch. Landschaftspfl. Bad.-Württ. 44/45, 9-50.

PHILIPPI, G. (1978): Die Vegetation des Altrheingebietes bei Rußheim. – In: Der Rußheimer Altrhein, eine nordbadische Auenlandschaft. Natur- u. Landschaftsschutzgeb. Bad.-Württ. 10, 103-267.

PHILIPPI, G. (1980): Die Vegetation des Altrheins Kleiner Bodensee bei Karlsruhe. – Beitr. Naturk. Forsch. Südwestdeutschl. 39, 71-114.

PHILIPPI, G. (1985): Das Eleocharietum acicularis im südlichen und mittleren Oberrheingebiet. – Tuexenia 5, 59-72.

PIETSCH, W. (1996): Bemerkungen zur Entwicklung der Zwergbinsengesellschaften (Cyperetalia fusci Pietsch 1963) in der Lausitzer Niederung. – Abh. Naturwiss. Ver. Bremen 43(2), Festschrift Cordes, 281-287.

POSCHLOD P., BONN, S. & BAUER, U. (1996): Ökologie und Management periodisch abgelassener und trocken fallender kleiner Stehgewässer im oberschwäbischen und schwäbischen Voralpengebiet – Vegetationskundlicher Teil –. In: Landesanstalt für Umweltschutz Baden-Württemberg (Hrsg.): Management Stehgewässer, 515 S.; Karlsruhe.

POTT, R. (1995): Die Pflanzengesellschaften Deutschlands. - 2. Aufl. 622 S.; Stuttgart.

PREISING, E., VAHLE, H.-C., BRANDES, D., HOFMEISTER, H., TÜXEN, J. & WEBER, H.E. (1995): Die Pflanzengesellschaften Niedersachsens – Bestandsentwicklung, Gefährdung und Schutzprobleme. Einjährige ruderale Pionier-, Tritt- und Ackerwildkrautgesellschaften. – Natursch. Landschaftspfl. Nieders. 20(6), 1-92.

RAABE, U. (1980): Zwei Fundorte der Kopfbinse, Juncus capitatus Weigel, im Kreis Gütersloh. – Natur Heimat 40, 112-114.

RAABE, U., LIENENBECKER, H. (1982): Neue Funde des Schwarzbraunen Zypergrases (*Cyperus fuscus* L.) in Ostwestfalen. – Natur Heimat 42(3), 85-90.

RIEDL, U. (1985): Beobachtungen am Eleocharito ovatae-Caricetum bohemicae (Klika 35 em. Pietsch 61) des Hofmanns-Weihers (Westerwälder Seenplatte). – Decheniana 138, 7-12.

SALISBURY, E.J. (1967): On the reproduction and biology of *Elatine hexandra* (Lapierre) DC., a typical species of exposed mud. – Kew Bull. 21(1), 139-149.

SALISBURY, E.J. (1967a): The reproduction and germination of *Limosella aquatica*. – Ann. Bot. 31, 147-162.

SALISBURY, E.J. (1968): The reproductive biology and occassional seasonal dimorphism of *Anagallis minima* and *Lythrum hyssopifolia*. – Watsonia 7, 25-39.

SALISBURY, E.J. (1970): The pioneer vegetation of exposed muds and its biological features. – Philosophical Transactions of the Royal Society London, Ser. B 259, 207-255.

SCHAMINEE, J.H.J., WEEDA, E.J. & WESTHOFF, V. (1998): De vegetatie van Nederland. Deel. 4. Plantengemeenschappen van de kust en van binnenlandse pioniermilieus, 346 S.; Uppsala, Leiden.

SCHRÖDER, E. (1989): Der Vegetationskomplex der Sandtrockenrasen in der Westfälischen Bucht. – Abh. Westf. Mus. Naturk. 51/2, 3-94.

SPRINGER, S. (1987): Pflanzengesellschaften im außeralpinen Teil des Kreises Berchtesgadener Land. – Ber. Bayer. Bot. Ges. 58, 79-104.

SPRINGER S. (1995); Zwergbinsen- und Flutrasen-Gesellschaften im Landkreis Altötting. Ber. Bayer. Bot. Ges. 65, 65-70.

Springer, S. (1997): Gewässer- und Ufervegetation im Landkreis Altötting. – Hoppea 58, 217-251.

STARKMANN, T., LINNENBRINK, D. & FARTHMANN, T. (1993): Bemerkenswerte Pflanzengesellschaften und -arten des Standortübungsplatzes Dorbaum bei Münster-Handorf. – Natur Heimat 53(1), 25-30.

TÄUBER, T. (1994): Vegetationsuntersuchungen auf einem Panzerübungsgelände im Naturschutzgebiet Lüneburger Heide. – Tuexenia 14, 197-228.

TÄUBER, T. (1998): Methode zur Durchführung von Keimungsversuchen unter definierten Temperaturund hydrologischen Bedingungen. – Tuexenia 18, 473-476.

TÄUBER, T. (1998a): Neu- und Wiederfunde von Arten der Zwergbinsen-Gesellschaften in Niedersachsen. Teil 1: Landkreise Soltau-Fallingbostel (SFA), Celle (Ce) und Gifhorn (Gf). – Flor. Rundbr. 32(1), 74-80.

TÄUBER, T. (1999): Zwergbinsen-Gesellschaften in Niedersachsen.- Verbreitung, Gliederung, Dynamik, Keimungsbedingungen der Arten, Schutzkonzepte. – Diss. Univ. Göttingen, 267 S.

TÄUBER, T. & GARVE, E. (1999): Verbreitung und Vergesellschaftung von *Gypsophila muralis* L. in Niedersachsen und Bremen. – Abh. Naturwiss. Ver. Bremen 44(2), Festschrift Kuhbier (im Druck)

THOMPSON, K., BAKKER, J. & BEKKER, R. (1997): The soil seed banks of North West Europe: methodology, density and longevity. – Cambridge Univ. Press, 275 p.; Cambridge.

Türk, W. (1993): Pflanzengesellschaften und Vegetationsmosaike im nördlichen Oberfranken. – Diss. Bot. 207, 1-290.

TÜXEN, R. (1937): Die Pflanzengesellschaften Nordwestdeutschlands. – Mitt. Florist.-Soziol. Arbeitsgem. Nieders. 3, 3-170.

ULLMANN, I. (1977): Die Vegetation des südlichen Maindreiecks. - Hoppea 36(1), 5-190.

VAHLE, H.-C. (1978): Zwei Fundorte des Schwarzbraunen Zypergrases (Cyperus fuscus L.) in Bielefeld. – Natur Heimat 38, 136-138.

VOGEL, A. (1997): Die Verbreitung, Vergesellschaftung und Populationsbiologie von Corrigiola littoralis, Illecebrum verticillatum und Herniaria glabra (Illecebraceae). – Diss. Bot. 289, 1-282.

WEYER, K. V.D. (1996): Anmerkungen zur Vegetation der Hausdülmener Fischteiche (Kreis Coesfeld). – Natur Heimat 56(2), 41-50.

WINTERHOFF, W. (1993): Die Pflanzenwelt des NSG Eriskircher Ried am Bodensee. – Beih. Veröff. Natursch. Landschaftspfl. Bad.-Württ. 69, 1-280.

Wisskirchen, R., Haeupler, H. (1998): Standardliste der Farn- und Blütenpflanzen Deutschlands. – 765 S. Stuttgart.

Zahlheimer, W.A. (1979): Vegetationsstudien in den Donauauen zwischen Regensburg und Straubing als Grundlage für den Naturschutz. – Hoppea 38, 3-398.

(Am 22. Februar 1999 bei der Schriftleitung eingegangen.)

Tab. 1: Isoëto-Nanojuncetea, Übersicht der in Deutschland vorkommenden Gesellschaften (n = 1036).

66 40 24 25	· · + h	· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·	н н	· · H · H ·		+ # + # + + + + + + + + + + + + + + + +
23						
13						+ + + + + + +
25 21						нн • н • •
36	· · 9 +					• н • н + н
17		+ · · · ·	• • • н • • • • •			• • • н • •
39 18		н	9 H + H + • • • •			• • • н • •
40						• • нн • •
31		н	ы ты т т т т	· • • • • • •		+ ы • ы • •
23 15						н (н ()
38		· + # · ·	· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·			
51 13	· · · H	ы · · · ы Б			н ·	• н • • н •
72		naft (7	* * <b>b</b> * * * * * * *	schaft (9)	+ •	· ia · ia · ·
06 11		bildung; Cyperus fuscus-Gesellschaft  V + r r r r r r r r r r r r r r r r r r		ellsch		
85 10	H .	8. 4 + + + + +	ы кын к к к к	9-Ge	>'H	HHHHHH HHHHH
23		s fusc		xandr TIV	• •	эт
53 8	+ .	yperu r + + ·	N + N N + + + + N	Elatine hexand  II  II  II  HIIIIV  T	ъ·	HH++
76	Ħ .	2 . 3 . + . +	h ·+ h · · · · ·	Elat.		+ #####
63	∺. Ba	sbildu V	ы - ы +  -  -  -  -	E: (S)		HH. AH"
288	Fragmentarische Ausbildun V V III I r I I II r I I	Fragmentarische Aus + V V V TV I III III III - V II II + IV III I	H + H H + + + H H	ra-E. hydropiper-Gesellschaft		####
π 8 4	e Aus	Barisci TII TII	H H H + · H · · +	Gesells		H+HHH+
413	rrisch r · ·	T C III C	>#>PHHHHH			H HHH
25	menta H <	Е Н Н Н Н	· · + H · · · · ·	ydrop Ydrop		HHHHHH
82	Frag V V V	щ к. кни <u>о</u>	+ ·+H · · · · · · · · · · · · · · · · ·	<b>表</b> 対 ガ ・ + H H	нн	
	(1,2), 2 =	L. typica	ermae (3)	triandi v v v	enageiae (10) A A	
	hemicae A DA	), 4 = CJ	echinospern iperma ir foratum ins	Elatine 1. s agg.	-	ovatae cis latica lium cus
fnahmen	Eleocharito-Caricetum bohemicae ( Eleocharis ovata A Carex Dobbemica A Alopecurus aequalis DA Epilobium ciliatum DA	Cypero-Limoselletum (3-6), Limosella aquatica Cyperus fuscus Riccia cavernosa Botrydium granulatum Chenopodium rubrum	d C.L. spergularietosum echinos Rozippa sylvestris Spergularia echinosperma Phalaris arundinacea Tripleurospermum perfora Artemisla annua Kanthium albinum Glechoma hedersacea Barbarea stricta	d C.L. clathetosum (5); D F Elattine Mydropiper Elatine triandra Riccia huebeneriana Ramuculus aquatilis Callitriche paustilis	Elatino alsinastri-Juncetum Juncus Lenagela Elatine alsinastrum	DV Elatino-Eleccharition ovatae Eleccharis acicularis Alisma plantago-aquatica Rumex maritimus Polygonum lapathifolium Ramunculus sceleratus Genanthe aquatica
r Aui	ris corphemi	imosel la ac fusc caver um gr	ergula sylvaria saria rospi ia ar ia ar ia ar ia ar	atinet hydu tri: hueb: lus i	sinastı tenaç alsi	no-Ele ris ; plan arit; um l;
Zahl der Aufnahmen Nummer	Eleocharito-Caricetum bo Eleocharis ovata Carex bohemica Alopecurus aequali Epilobium ciliatum	Cypero-Limoselletum (3-6 Limosella aquatica Cyperus fuscus Riccia cavernosa Botrydium granulati Chenopodium rubrum	d C.L. spergularietosum Rozippa sylvestris Spergularia echino Phalaria sundinso Tripleurospermum p Artemisia annua Kanthium albinum Glechoma hederacea Barbarea stricta Barbarea stricta	d C.L. elatinetosum (5); Elatine hydropiper Elatine triandra Riccia huebenerian Ramunculus aquatil. Callitriche palust: Elatine hexandra	Elatino alsinastri-Jun Juncus tenageia Elatine alsinas	DV Elatino-Eleocharitic Bleocharia acicul Alisma plantago-a Rumex maritimus Polygonum lapathi Ranunculus sceler: Oenanthe aquatica

Autolia lincides	Cicendietum filiformis (11-14); 13 = Fragmentarische Ausbildung	mentarisc	he Aug	bildu	20																		
1   1   1   1   1   1   1   1   1   1		អ				•	٠				н		7								•	•	
Day						•	•														• !	•	
Cora   I		H				•	-	H	٠	Ï.				-	ы				H	+	I	•	
A both both both both both both both both	<u> 5</u>																						
Second	Juncus pygmaeus					•	•			•	>		•	•							•	•	
Marcial	Salix repens	٠				•	•	•			>	н	H								٠	•	
### ### ##############################	Littorella uniflora	н			٦,		٠	ы	H		H	+			ы						•	+	
### with the color of the color	Gymnocolea inflata				•	٠	•	•			H	+	•	•							•	•	
### I I I I I I I I I I I I I I I I I I	d 11. d 12																						
mm vulgate (12)  mm vulgate (13)  mm vulgate (14)  mm vulgate (15)  mm vulgate (15)  mm vulgate (15)  mm vulgate (15)  mm vulgate (16)  mm vul	tyle vulga	и			H		٠	+	н	*		н			+				+		•	+	
mn vulgaris (12)  mn vulgaris (12)  mn vulgaris (12)  mn vulgaris (12)  mn vulgaris (13)  mn vulgaris (14)  mn vulgaris (15)  mn vulgaris (15)  mn vulgaris (16)  mn vulgaris (16)  mn vulgaris (17)  mn vulgaris (18)  mn vulgaris						•	•		н			H		•		н	H		ы		٠	•	
mis a manual of the following a manual of th										45													
Colia	of Co. inguitational valgatus (12)										F	,											
### Colia    Colia	Cicendia filitormis A					•	•				:	41	•	•	٠ ;				. ;	٠	•	•	
In the continue of the conti						•	•	٠	•			T	+	•	ч				H		•	•	
1	Atrichum tenellum					•	٠	•	ч		н		•	•	•	+	ы			•	•	٠	
### Solida	Potentilla erecta					•	٠	•			н	H	•	٠	•		н				•	•	
High	Molinia caerulea					•	٠	•			н ,	H	+	H	•	ч	H			•	•	٠	
### III	Drosera rotundifolia					•	•	•			Η	H	•	ы	н						•	H	
Hittoralis (14); D Centaurium pulchellum-Gesellschaft (15)	Erica tetralix	٠				•	•	•			н		•	•							•	•	
### (March 18   March 19   March	Drosera intermedia					•	•				н		•	٠							•	•	
High box   High   Dentaurium pulchellum-Gesellschaft (15)   Fig.   Fig	Polytrichum commune					•	•	•		н	<u>H</u>		٠	•	н		ы				٠	ы	
Deallum K	Ξ	ntaurium		-mali	Gesell	chaft	(15)				,		1										
agg.  in m  in m  in s	5	H	,+	ы	ы	н	H						<b>&gt;</b>	>				+			•	•	
angg.  Lish						•	•	•				~	Ħ	٠							٠	•	
angg.  unimproved by the control of	Sagina nodosá					•	•	•					H	٠			ы			•	•	•	
Ilis  Ilis  Ins  Ins  Ins  Ins  Ins  Ins  Ins  I	Odontites ruber agg.					•	ч	•				H	III	•							•	•	
Lis	Linum catharticum					•	H	•				٠	H	+	•					•	•	•	
llis  nus  tum (16-18); 18 = S.I. typicum  cillatum A  ralis  nuffammulae (16)  II + r r r r r r r r r r r r r r r r r r	Lotus corniculatus		ы			H	٠	٠				٠	H	Н					н	•	•	4	
Use the first section of the f	Juncus gerardii					•	•						H	•						•	•	•	
11   15   27   27   27   27   27   27   27   2	Carex arenaria					•	•	٠				H		ы			ia				•	•	
bus (16-18); 18 = S.I. typicum    cillacum A	Leontodon saxatilis	٠				•	•	•					H	•	•	н					•	•	
to the first section of the fi		•	н			н	H	•		ы			H	H						•	•	•	
bus (16-18); 18 = S.I. typicum  (cillatum A	Juncus inflexus				ы	H	н	•					H	•	•		٠				•	L	
tum (16-18); 18 = S.I. typicum  cillacum A  calis DA  is DA  in flammulae (16)  II + r r r r r r r r r r r r r r r r r r	Carex flacca					•	u	•				٠.	H	H	•						•	•	
to the first state of the first	Festuca rubra					•	•	•					H	H	н				+		•	•	
to (16-18); 18 = S.I. typicum  to cillatum  to a	Plantago coronopus					•	•						H,	•							•	•	
callstum A	Spergulario-Illecebretum (16-18); $18 = S$ .	I. typicun	-																				
ralis DA II + r r r r	illatum					•	•	•				+	•	٠	>	i P	>				•	•	
nn flammulae (16)  II +	lis			н	+	<b>H</b>	•	•		ы			•	•	H	II	н				•	•	
mila II + . r + . r I I I V III I r + . r + mila I I I I I I I I I I I I I I I I I I I					ч	٠	•	•	•	H				٠	III	Ħ	II		'n		•	+	
mla	8																						
mia + 1 . + r 1 r 1 II I II I I I I I I I I I I I I	Juncus bulbosus	H	+		÷		+	H	н	겁	ZI >	- н	H	+	>	H	H	٠.	н	=	•	H	
	Ranunculus flammula	+	н		+	Η.	H	н	II	н	H	H	н	H	Þ		н	_	H		•	H	
aria 1 r r II r r I r r r r r r r r r r r r		H	ы			н	•	н	н	H	Η.	۰ م	+	+	III		H			+	•	+	
aria Irriirri + + r	Mentha arvensis	ы	+		'n		+	+		н		H	+	ы	III		ы		+	+	•	н	
[Ea I + r r r r + +	10	н	н	r	н	H	н	+				+			III	Н	н	_	H	+	•	ч	
	Veronica scute] lata	H	+			H	H	ы	•	H		+	•	-	H		ង		ы		•	н	

	ы
	d
	=
	Ξ,
	2
	53
	ĕ
	Ξ
	ō
٤	ъ,
	ä
•	
	≏
Ĺ	ਕ

:	•	•	•	•	ι	,	r								,									Ų
Nummer	_	7	n	4	n	٥		zu	7	10	17	13	Ţ	12	9	7	8	,	2	7	N N	23 24	67	n
d SI. rumicetosum acetosellae (17)										;							1			;	,			
Rumex acetosella	•	H	•	•	•					H	•		<b>H</b>	٠	+ 1	à i	- 1	+ ;		н ;	41		•	
Spergularia rubra	•	H	•	+		н	i.	ы		н	•	H	• 1	٠,	٦.	> ;	- -	11	٠١	ыţ	- I		T	+
Agrostis capillaris	•	•	•	•		H				<b>5</b> 4		7	-	77	+	<b>&gt;</b>	77	11	-	17	-		-	н
Digitaria ischaemum	•	•	•	•									•	٠	•	H							•	
Agrostis vinealis	•	•		•									•	•	•	ij								
Junco bufonii-Gynsoohiletum muralis (19)	(19)																							
			•	•								H	•	•	•		•	>						
	1									+		+	+		٢		, H	III	H		+			
	٠ ١	-	. 1	+		Ļ	١.			+			,	۲	+	١.	+	III	+	н	+		. +	+
	,			+		Н	+								٠	+	+	H						н
Polygonum aviculare DA	<b>,</b>	н	+	н	•	н	н	+		н		+	н	м	II	+	H	2	н	+			+	+
	,			Ç		į																		
epide	er (20); ISO	sepre s	erace:	5	ISCOURT (2)	(17)			,	,	-	-	۲	١										
TROIGHTS SECRET	;	4		4		4	١ ٠		4	٠,	•		4	4				٠ ١	ij	>				. 1
	+ -		٠,	٠		٠;	4 !						٠;	• ;		٠.	٠,	4 -					4 6	4 }
Pos trivialis Da			4 14	4 14	<b>- L</b>	1	1 '	٠ 4				•	;	•			٠.	+					1 4	1 14
	•	•	,	,	•			,	1	,			•						l I					
DV Radiolion linoides															1,	;	,		ř	ŀ	5			
Sagina procumbens	•	•		н	н	н	+	H	H	H	Ξ.		III	H	H	H	H	H		I			#	н
Pohlia annotina agg.	•	•	•	H	٠	н		н	H	н	III .			14	H	II	III	HH	÷	ㅂ			+	+
Trifolium repens	H	н	٠	+	+	H	+	H		н	т.	Ħ	H	H	H	¥	+	HH	III	, II	II		+	H
Holcus lanatus	H	•	٠	٠		ы	н	H		+		H			H	+	+				H		×	ы
{ ; ; ; ; ;	,			٠		:	•	(	:	•				(			:							
Juncus capitatus-Gesellschaft (22); Cyl. Juncus capitatus	perus flave	scens+	cens-Gesel +	schaf	(23); Pep	replis	portu	3	elisch	BEC, 158 T	Salges	elischaft		der Cyperetalis	_	ruscı (24)	<u>\$</u> .		н		· >			
2	1													, .						, j.,				
Peolis portula	II	. H	. н	H	. 2	III	. 14	. ##	. +	. >	·	H		· 14	III	. +	• н	٠ +	. +	H		Ć.		
	1		•					!					,	1		•	ı			1				
ilschaft, B	sellschaft d	der Isoë	Š	=	ceten	_																		
	II	H	>	HI					2 +	>	í		III	À	H		III	2		2	>	II.		>
Gnaphalium uliginosum O	III	H	>	2		III	III III	H	Σī +	>	III .	2	+	I		I III	H	н >	III		н	₽		5
	I	III	+	н	II	II	_	H	II	н	۲ >		2	2					2	V III	H	۲ >		н
Plantago major ssp.intermed	ia K r	н	>	III	H	II	III	н	н .	н	F.		н	2	ì	II	HI	III	H	H	н	H H	H	H
Pseudephemerum nitidum Do	н	H	н	+	н		н	+	H	н		H	•	н	+	н	+	11	+ :	+	۰۱		<b>+</b>	н
Hypericum humitusum K	•	•		٠		+	н					II	н	H		н	+	+	н		H		<b>.</b>	H
Begleiter (ab Stetigkeitsklasse II)		•	1	;	ļ	!	;	,	1	•	;		i	;	}	,	;			:	! !	1	;	1
Agrostis stolonifera agg.	•	-	H	7	II	1	- T	-	H	+	7	177	₹	111	111	7	11	TI	a		H	7   H	7 ·	-
Rorippa palustris	III	Η	+	III	LI	H	H	H	H	н		<b>.</b>	٠	ы	III	+	н	+	H	+	н	н.	I	н
Bidens tripartita	H	II	<u>}</u>	III	H	н	: :::	H	н	н		+	H	•	ij	H	н	н	+	7 []	II	∏ ;	+ 1	+ 1
Polygonum hydropiper	H	+	н	н	II	н	H	H	H	+		+	H	H	III	+	н	+	I	н		н .		н
Bidens radiata	II	•	•	н		H	H				•		•	•						+				
	•	• 1	H	+ -	н ;	i H	ы :	H ļ					•	• :	. ;	• ;		٠,	. 1	•	н	``i	<b>.</b>	<u>.</u>
Alopecurus geniculatus	•	٠,	III	+ 3	11	+	H	H )	٠.	H -	м.	<b></b> -	٠ ١	ы -	1 1	<b>H</b> F	+ +	٠;	<b>+</b> >	• •		٠	+ +	
Conyza canadensis	٠,	4	1	4 4	4 1	٠,	4 )	4 •					+	٠	٠	•		11	4	•	4		4	
Carex acuta	H		ī	+ ;	7	<b>4</b> +	<b>H</b> F	+ -		i H			٠,	٠;	٠;			• •	٠,	+ +	.,		• •	
Poa annua	•	-	•	11		-	4	<b>.</b>		H		1	4	II	77	II	II	III	7	7	4		7	_

## ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: <u>Mitteilungen des Badischen Landesvereins für Naturkunde und Naturschutz e.V. Freiburg i. Br.</u>

Jahr/Year: 1998-2001

Band/Volume: NF\_17

Autor(en)/Author(s): Täuber Thomas

Artikel/Article: <u>Vegetationsökologische und populationsbiologische</u>
<u>Untersuchungen an niedersächsischen Zwergbinsengesellschaften (1999)</u>
337-354