

FID Biodiversitätsforschung

Decheniana

Verhandlungen des Naturhistorischen Vereins der Rheinlande und
Westfalens

Die Sandtrockenrasen am Niederrhein - mit 4 separaten Tabellen am Ende
dieses Bandes

Scharf, Daniela

1998

Digitalisiert durch die *Universitätsbibliothek Johann Christian Senckenberg, Frankfurt am Main* im
Rahmen des DFG-geförderten Projekts *FID Biodiversitätsforschung (BIOfid)*

Weitere Informationen

Nähere Informationen zu diesem Werk finden Sie im:

Suchportal der Universitätsbibliothek Johann Christian Senckenberg, Frankfurt am Main.

Bitte benutzen Sie beim Zitieren des vorliegenden Digitalisats den folgenden persistenten
Identifikator:

[urn:nbn:de:hebis:30:4-194191](https://nbn-resolving.org/urn:nbn:de:hebis:30:4-194191)

Die Sandtrockenrasen am Niederrhein

DANIELA SCHARF und RAINER LÖSCH

mit 4 separaten Tabellen am Ende dieses Bandes

(Manuskripteingang: 28. Mai 1997)

Zusammenfassung: Zusammensetzung, Verbreitung und Standortverhältnisse der Pflanzengesellschaften der Sandtrockenrasen am Niederrhein werden anhand von 291 Vegetationsaufnahmen untersucht und beschrieben. Von den zehn gefundenen Pflanzengesellschaften haben acht Assoziationsrang, zwei sind ranglos. Naturschutzaspekte werden diskutiert. Von den 285 in Sandtrockenrasen des Niederrheingebietes festgestellten Taxa gelten mehr als dreißig als in Nordrhein-Westfalen gefährdete Sippen. Eine der seltenen aufgefundenen Arten, *Chondrilla juncea*, gilt als vom Aussterben bedroht, elf Taxa als stark gefährdet, neunzehn als gefährdet und eine als potentiell gefährdet.

Schlagworte: Sandtrockenrasen, Corynepherea, Niederrhein

Abstract: This study describes the plant communities found on sandy grounds in the Lower Rhine region. 291 relevés are classified into 10 plant communities. Aspects of neophyte colonization and of nature conservation measures are discussed.

Keywords: acidophilic grassland, Lower Rhine region, nature conservation

Résumé: Cette étude phytosociologique a analysé et observé la composition floristique, zone de diffusion et les conditions stationnelles des pelouses associées au sable siliceux au Bas-Rhin. 291 relevés phytosociologiques ont été exécutés. Des communautés végétales trouvées ont été élevées 8 au rang d'association végétale et 2 n'ont pas de rang d'association. Les néophytes et des taxons qui sont en train de disparition sont aussi mentionnés. On discute les aspects de la protection des stations des Koelerio-Corynepherea au Bas-Rhin.

1. Einleitung

Unter den vielen vegetationskundlich bedeutsamen Lebensräumen des Niederrheinischen Tieflands und der Niederrheinischen Bucht nehmen Sandtrockenrasen eine wegen ihrer Artenstruktur und Ökologie wichtige Position ein. Sie kommen in diesem Gebiet (Potentielle Natürliche Vegetation größtenteils: Buchen-Eichenwald/Eichen-Hainbuchenwald; TRAUTMANN 1972) auf anthropogen überformten und gelegentlich auf natürlich waldfreien Standorten wie z.B. Binnendünen oder Flußterrassen vor. Ihre Ausbreitung als anthropozoogene Ersatzgesellschaften des Waldes ging stark mit der Entstehung der Heiden (Überweidung, Plaggenhieb, Mahd, Nährstoffentzug und Versauerung) einher. Zu Zeiten extensiver Landwirtschaftsformen (WITTIG & POTT 1978) waren auch die Sandtrockenrasen weit verbreitet. Bereits RAABE (1955) und BURRICHTER

(1977) stellen die Sandtrockenrasen aufgrund der heutigen intensiven Landwirtschaft und der daraus resultierenden Verarmung und Entdifferenzierung der Vegetation als eine Seltenheit dar. Die heutigen Roten Listen unterstreichen dies nachdrücklich (SCHULTE & WOLFF-STRAUB 1986; WOLFF-STRAUB et al. 1988; VERBÜCHELN et al. 1995). Aktuell sind Sandtrockenrasen und ihre Ersatzgesellschaften entlang des Niederrheins nur noch kleinflächig als Relikte von ehemals viel ausgedehnteren derartigen Landschaften zu finden. Abbildung 1 illustriert die ehemalige Ausdehnung von Sandheiden entlang des Rheinlaufs, wie sie aus historischen Berichten und aus Flurnamen erschlossen werden kann und hebt die drei größerflächig noch existenten Reliktgebiete dieses Vegetationstyps hervor (Wahler Berg einschließlich Zonser Heide südlich Neuss, Flürener Heide und Wiseler Dünen bei Kalkar).

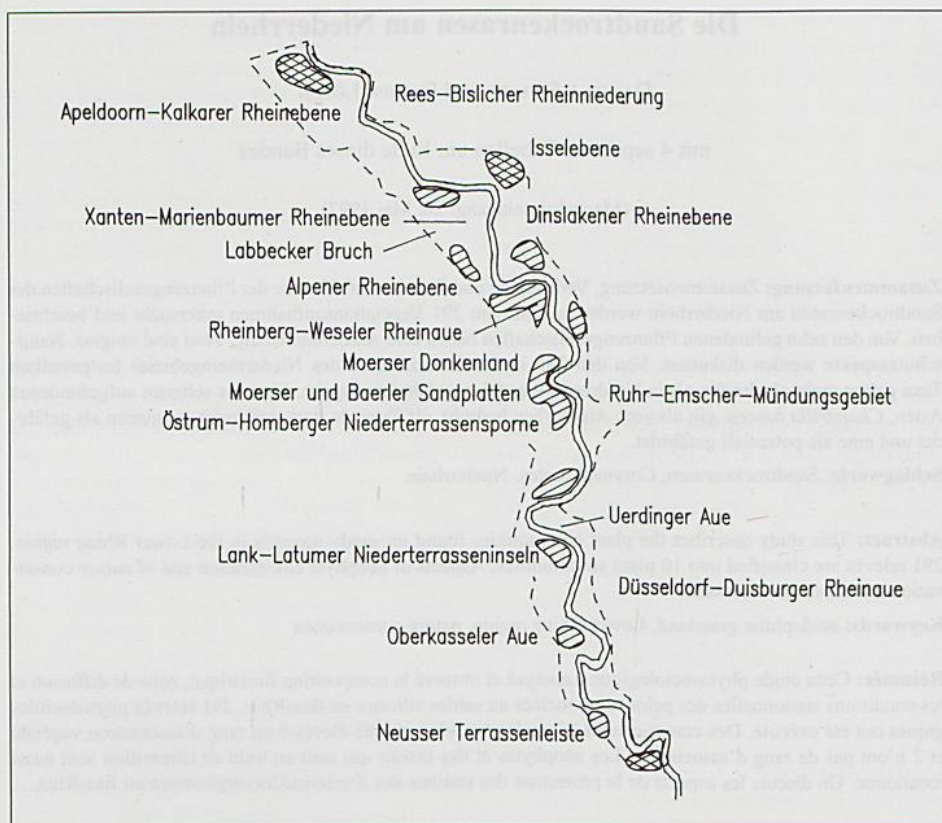


Abbildung 1. Die naturräumlichen Einheiten im Talgebiet des Niederrheins zwischen Düsseldorf und der Grenze Deutschland/Niederlande mit Angabe des Vorkommens ehemaliger (einfach schraffiert) und noch existenter (kreuzschraffiert) Binnendünen bzw. Sandheiden.

Die vorliegende Untersuchung hat das Ziel, die reale Vegetation der Sandtrockenrasengesellschaften am Niederrhein in ihrer Zusammensetzung zu dokumentieren und ihre aktuelle Verbreitung zu erfassen. Die Arbeit soll damit zum Verständnis der Einordnung der Assoziationen in ein lokal modifiziertes vegetationskundliches System beitragen. Anthropogene Ersatzstandorte halbnatürlicher Pflanzengesellschaften in der modernen Industriegesellschaft wurden in die Erhebung mit einbezogen.

Die Biotopkomplexe großflächiger, trockener Heiden, die sich mit den Sandtrockenrasen verzahnen, sowie die Biotoptypen und Biotopstrukturen der Binnendünen (TÜXEN 1960) - mit offenen niederwüchsigen Rasen -, offener Sandflächen (Kulturbiotopie der offenen Land-

schaft, Sandwege) und Silikat- und Sandtrockenrasen (auf Fels-, Kies- und Sandböden) gelten in Nordrhein-Westfalen als gefährdet. Daher kommt dem Erkenntnisgewinn über die heutige Verbreitung der Sandtrockenrasengesellschaften auch unter dem Aspekt des Biotop- und Naturschutzes eine besondere Bedeutung zu.

Das Niederrheinische Tiefland wurde während des 19. und 20. Jahrhunderts vorwiegend floristisch bearbeitet. HASKARL (1835), MINCK (1839), WIRTGEN (1842), ANTZ & CLEMEN (1846), HERRENKOHL (1871), MEIGEN (1886), HÖPPNER (1913, 1927, 1936), FETTWEISS (1915/16), BONTE (1916; 1929/30; 1937), HÖPPNER & PREUSS (1926), SCHEUERMANN (1925/26; 1928; 1929/30), KÜMMEL

(1936), SCHWICKERATH (1936), MÜLLER (1942), HILD (1961a, 1961b, 1965, 1968), BURGHARDT (1973), SCHÖWE (1978), DÜLL (1980), DÜLL & KUTZELNIGG (1980) sowie SCHUMACHER (1995) sind als die wichtigsten floristischen Arbeiten zu nennen.

Aus dem Untersuchungsgebiet liegen über den Wahler Berg (GRIMBACH 1989a, 1989b, 1990, SCHÜTZ & GRIMBACH 1994, 1995), das Stadtgebiet von Düsseldorf (GÖDDE 1986), die Wisseler Dünen (HÖPPNER 1936, HILD 1965), das Bislicher Meer (KÜRTEN 1966) und die Bislicher Insel (HÖPPNER 1927) vegetationskundliche (SCHARF 1995) und geologische Arbeiten vor. SCHREURS (1967/68) bearbeitete die Dünenvegetation des Niederrheins in Bezug auf die Flechten.

2. Untersuchungsgebiet

2.1. Lage und Begrenzung

Der im Rahmen dieser Arbeit untersuchte Teil des Niederrheins erstreckt sich vom nördlichen Ende der Kölner Bucht nördlich von Zons bis in das Niederheinische Tiefland nördlich von Kalkar. Die vegetationskundlichen Untersuchungen decken einen Streifen von im Durchschnitt 1,5 km östlich und 5 km westlich des Rheinuferes. Politisch ist das Untersuchungsgebiet innerhalb des Landes Nordrhein-Westfalen dem Regierungsbezirk Düsseldorf zugeordnet. Es umfaßt Teile der Kreise und kreisfreien Städte Duisburg, Düsseldorf, Kleve, Neuss und Wesel.

2.2. Entstehung der niederrheinischen Binnendünen

Die Dünen entstanden im Altalluvial durch Umlagerung diluvialer Sedimente. Das Material, das die Gletscher der Eiszeit am Niederrhein zusammengestaucht haben, besteht aus Rheinschottern und eingeschlossenen Ton- und Feinsandbänken, die vor dem Anrücken des Inlandeises schon abgelagert waren. Heute werden diese Ablagerungen im Landschaftsrelief als niedrige, inselartige Moränenhügel erkennbar. Zwischen diesen Hügeln breiten sich gewaltige Kies- und Sandflächen aus (Sandterrasse), die nach dem Rückzug des Eises teilweise vom Rhein erodiert und vermischt wurden (STEEGER 1931, 1936).

Linksrheinisch bildeten in früherer Zeit (HILD 1968) die Dünen von Bonn bis Kleve ein nahezu geschlossenes Band (Abb. 1). Die zum typischen Landschaftsbild gehörenden Sanddünengebiete des Niederrheins liegen heute in der Flußniederung oder auf der Niederterrasse. Man fand sie einst besonders ausgeprägt z.B. in der Hannepützheide, auf dem Wahler Berg bei Zons, den Ehinger Bergen in Duisburg, der Antonshöhe bei Krefeld-Uerdingen, der Schwafheimer Heide, im Baerler Busch bei Moers und der Rheinberger Heide. Die Wisseler Dünen sind die formenreichsten und die geschlossensten Dünenbestände im Untersuchungsraum. Nach BEHMANN (1930) gehen die Flugsandfelder und Sandverwehungen auf die Vernichtung der natürlichen Vegetationsdecke durch menschliche Aktivität zurück. Sie entstanden durch die Anlage von Wegen, Sandgruben sowie Exerzierplätzen.

3. Methoden der Vegetationsaufnahme und Klassifikation

Die Geländearbeit fand in der Vegetationsperiode 1993 statt. Insgesamt wurde eine Fläche von ca. 560 km² bearbeitet. Dieses Gebiet ist mit dem Fahrrad systematisch auf einer Strecke von insgesamt 2.130 km abgefahren worden. Die Auswahl der Aufnahmeflächen im Gelände erfolgte nach ihrer Homogenität (GUINOCHET 1973). Dabei wurde auf die ökologische, floristische und physiognomische Einheitlichkeit des Pflanzenbestandes geachtet (BURRICHTER 1964). Die Erstellung und Auswertung der Vegetationsaufnahmen richtet sich nach BRAUN-BLANQUET (1934, 1964). Von den insgesamt 347 erhobenen Vegetationsaufnahmen werden 291 Aufnahmen in Tabellen ausgewertet.

Im Bereich extrem anthropogen beeinflusster Vegetation, bei floristisch armen und stark gestörten Vegetationsbeständen kann nach dem hierarchischen pflanzensoziologischen System nur insoweit verfahren werden, als daß man mit Fragmentgesellschaften arbeitet. Alle Pflanzenkombinationen, die sich auf vergleichbaren Standorten einstellen, aber auf der Assoziationsstufe keine eigenen Charakterarten aufweisen können, wurden als Gesellschaften (BURRICHTER 1964) bezeichnet. BERGMEIER et al. (1990) weisen diesen Vegetationstypen den

Begriff Basalgemeinschaften zu und untergliedern sie dann wie BRUN-HOOL (1961), der zudem Rumpfgemeinschaften und Restgemeinschaften definiert. Pionierhafte Bestände, d.h. Gemeinschaften, die im Begriff sind sich zu etablieren und keine Charakterarten aufweisen, werden als Rumpfgemeinschaften bezeichnet. Restgemeinschaften sind natürlich oder anthropogen bedingt. Sie bilden den verarmten Überrest einer ehemals vollausgebildeten Gemeinschaft.

4. Vegetationseinheiten der Sandtrockenrasen am Niederrhein

4.1. Assoziation *Spergulo vernalis*-*Corynephorum canescentis* (R.TX 1928) LIBBERT 1933, Frühlingsspark-Silbergras-Flur (Tab. 1)

In der Silbergras-Flur am Niederrhein kommen die Assoziationscharakterarten *Spergula morisonii* und *Teesdalia nudicaulis* gering stetig vor. Die namengebende Ordnungscharakterart *Corynephorus canescens* ist mit einer Stetigkeit von IV vertreten. Weitere Ordnungscharakterarten sind *Festuca ovina* var. *ovina* und *Carex arenaria*. Von den 10 Klassencharakterarten, die am Aufbau des *Spergulo vernalis*-*Corynephorum canescens* beteiligt sind, weisen *Ceratodon purpureus* und die Pionierpflanze *Arenaria serpyllifolia* die höchste Stetigkeit auf.

Die Hälfte der Aufnahmeflächen ist durch die Strauchflechten *Cladonia rangiformis*, *Cladonia pyxidata*, *Cladonia rei* und *Cladonia floerkeana* besiedelt. Hier handelt es sich um das *Spergulo*-*Corynephorum* *cladonietosum*. In dieser Subassoziation treten *Corynephorus canescens*, aber besonders *Carex arenaria* zurück. Die Differenzierung in drei verschiedene Flechten-Subassoziationen gemäß SOMMER (1970) kann im Untersuchungsgebiet nicht vorgenommen werden.

Die flechtenreichen Ausprägungen der Silbergrasflur am Niederrhein entsprechen der Alters- oder Degradationsphase des *Spergulo vernalis*-*Corynephorum canescens*, die TÜXEN (1928, 1937), HOHENESTER (1960), PHILIPPI (1973) und ELLENBERG (1986) erwähnen. Diese flechtenreichen Stadien der Silbergras-Flur haben sich als ziemlich stabil gegen Störungen und Sukzessionsveränderungen erwiesen (SCHRÖDER 1989).

Als die wichtigsten Begleiter der Silbergras-Flur am Niederrhein sind die ausdauernden Arten *Rumex acetosella*, *Festuca rubra* ssp. *rubra*, *Cerastium pumilum* und *Hypochoeris radicata* zu nennen. Die Standorte zeigen eine Tendenz zur Verheidung. *Calluna vulgaris* und *Sarothamnus scoparius* wandern in die Aufnahmeflächen ein. An einigen Standorten wird durch *Betula pendula* die Sukzession zum Wald hin eingeleitet.

Die größten Vorkommen dieser Assoziation (Wisseler Dünen und Wahler Berg) sind als Naturschutzgebiete ausgewiesen. Ein Vorkommen in Düsseldorf-Lörick lag innerhalb einer Ruderalfläche, die sehr stark von Spaziergängern frequentiert wird. Dieser Binnendünenstandort wurde 1996 mit einer Tennishalle überbaut vorgefunden. Von Spazierwegen ist auch die Düne bei Wesel-Friedrichsfeld durchzogen. Dieser Standort wird von Kindern als Spielplatz genutzt.

Das *Spergulo vernalis*-*Corynephorum canescens* gedeiht am Niederrhein auf sauren, humus- und nährstoffarmen, überwiegend aus reinem Sand bestehenden Substraten, die gegenüber äolischen Einflüssen festgelegt sind. Nur an wenigen Stellen liegt der Sand offen, so daß der Wind ihn verdriften und somit die Gesellschaft übersanden kann. Am Niederrhein existieren zwar nur noch sehr wenige Standorte, die sich für Silbergras-Fluren zur Besiedlung eignen, aber die Terrains, auf denen sie verbreitet sind, gehören zu den größten Flächen der Sandfluren überhaupt, wie die Wisseler Dünen, der Wahler Berg und die Düne in Wesel-Friedrichsfeld. Bei diesen drei Standorten handelt es sich um echte Binnendünen. Die innerstädtische Ruderalfläche von Düsseldorf-Lörick dehnt sich über 18 Hektar aus.

In den Aufnahmen variiert die Vegetationsbedeckung zwischen 30 % und 100 %. Die durchschnittliche Deckung beträgt 77 %. Besonders auffällig ist die starke Beweidung aller untersuchten Standorte durch Wildkaninchen (*Oryctolagus cuniculus*). Für den Wahler Berg erwähnen SCHÜTZ & GRIMBACH (1995) durch Füchse und Schafe entstandene vegetationsfreie Flächen. Auch durch den Einfluß von Spaziergängern und spielenden Kindern entstehen offene Stellen im Sandboden. An solchen Standorten wird der Sand verweht, die Sukzession unterbrochen und eine Neuetablierung der Silbergrasflur wird möglich.

Tabelle 1. *Spergulo vernalis-Corynephorum canescens*

lfd. Nr.	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17	18
Aufnahmeort	D	WES	NE	NE	NE	KLE	WES	KLE	WES	WES	WES	KLE	KLE	NE	WES	KLE	KLE	NE
Aufnahmefläche (m ²)	4	4	4	4	4	4	2	2	2	4	2	1	2	4	2	4	2	4
Deckung (%)	60	80	80	80	80	70	100	100	80	40	80	85	70	80	100	60	90	95
Artenzahl	8	10	9	12	7	4	11	15	6	7	5	8	10	5	8	9	10	6
AC <i>Spergula morisonii</i>	.	.	.	.	.	r	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.
AC <i>Teesdalia nudicaulis</i>	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
DA <i>Cladonia rangiformis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	1	1	+	+	+	+	.	.	.	.
DA <i>Cladonia pyxidata</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	3	+	1	.
DA <i>Cladonia rei</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	.
DA <i>Cladonia floerkeana</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1
OC <i>Corynephorus canescens</i>	4	5	4	4	2	1	r	+	2	.	1	3	.	4	.	3	5	1
OC <i>Carex arenaria</i>	.	.	.	.	.	3	.	3	.	1	.	.	+	.	.	+	+	.
OC <i>Festuca ovina</i> var. <i>Ovina</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	1	2	.	.	.	.	.	.	+
KC <i>Ceratodon purpureus</i>	.	.	.	1	+	.	+	+	.	1	.	.	2	1	1	.	1	.
KC <i>Polytrichum piliferum</i>	.	.	1	1	.	.	.	.	.	1	.	3	2	.	.	.	.	3
KC <i>Arenaria serpyllifolia</i>	+	+	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.
KC <i>Sedum acre</i>	.	+	.	.	.	.	4	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Jasione montana</i>	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
KC <i>Brachythecium albicans</i>	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.
KC <i>Agrostis vinealis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	+	.
KC <i>Rhacomitrium canescens</i>	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Trifolium arvense</i>	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Cerastium arvense</i> ss.	.	.	.	.	.	.	.	2	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Polytrichum juniperinum</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	2	.	.	+	.
B <i>Rumex acetosella</i>	.	+	+	+	+	.	+	3	1	3	1	+	+	.	.	1	+	+
B <i>Festuca rubra</i> ssp. <i>rubra</i>	.	.	.	.	3	.	3	+	.	.	.	2	.	+	.	.	+	.
B <i>Cerastium pumilum</i>	+	.	+	+	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Hypochoeris radicata</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
B <i>Galium verum</i>	.	.	+	.	2	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Calluna vulgaris</i>	.	.	.	+	.	.	.	.	.	3	.	.	.	.	.	.	.	3
B <i>Aira praecox</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	+	.	.	.	.	.
B <i>Artemisia vulgaris</i>	1	.	.	.	.	.	r	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Trifolium dubium</i>	+	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Conyza canadensis</i>	.	+	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Hypericum perforatum</i>	.	+	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Poa pratensis</i>	.	.	1	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Rumex acetosa</i>	.	.	+	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Euphorbia cyparissias</i>	.	.	+	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Rhytidadelphus squarrosus</i>	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
B <i>Scleropodium purum</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	2	.	.	.	.	.
B <i>Achillea millefolium</i>	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.
B <i>Geranium molle</i>	.	.	.	.	.	.	r	.	.	.	.	.	.	.	r	.	.	.
B <i>Veronica prostrata</i>	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Plagiothecium cavifolium</i>	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Potentilla erecta</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Viola arvensis</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Reseda lutea</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Cerastium holosteooides</i>	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Sarothamnus scoparius</i>	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Betula pendula</i>	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Eryngium campestre</i>	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Artemisia campestris</i>	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Equisetum arvense</i>	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Dactylis glomerata</i>	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Polygonum convolvulus</i>	.	.	.	.	.	.	.	r	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Carex leporina</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.
B <i>Capsella bursa-pastoris</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.
B <i>Arrhenatherum elatius</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.

4.2. *Sedum acre*-Restgesellschaft (TÜXEN 1937, ASMUS 1980), Mauerpfeffergesellschaft (Tab. 2, am Ende dieses Bandes).

Die durch *Sedum acre* geprägten Bestände stellen eine Restgesellschaft im Sinne von BRUN-

HOOL (1961) dar, da sie ohne eigentliche Assoziationscharakterarten im untersuchten Gebiet vorkommen. In der *Sedum acre*-Restgesellschaft kommt der Scharfe Mauerpfeffer mit der Stetigkeit V vor und hat in fast der Hälfte der

Aufnahmen eine Bedeckung von 3-5. Andere hochstete Klassencharakterarten sind *Arenaria serpyllifolia*, *Ceratodon purpureus* und *Sedum sexangulare*. Die *Sedum acre*-Restgesellschaft ist mit 64 Vegetationsaufnahmen die am weitesten verbreitete Gesellschaft im Untersuchungsgebiet (Abb. 2). Der Verbreitungsschwerpunkt der Gesellschaft liegt im Stadtgebiet von Duisburg.

Es werden von dieser Gesellschaft anthropogen stark beeinflusste Flächen, z.B. entlang der Verkehrswege im Bereich von Hafen- und Industrieanlagen, besiedelt. Am häufigsten wird die Gesellschaft an Wegen und Straßenbanketten, besonders entlang der Fahrradwege angetroffen. Mit einer Breite von 20-40 cm und bis zu 50 m Länge wird ein Streifen des Straßenrandes über dem Asphalt von *Sedum acre* überwachsen. Oft finden sich solche Verkehrswege auf Deichen. Dort breitet sich die *Sedum acre*-Restgesellschaft besonders an der Sonnenseite der geneigten Flächen aus.

Die Gesellschaft ist an allen ihren Vorkommen stets auf trockenen Böden vorzufinden. Besonders Sand mit einem großen Anteil an Grus und grobem Baumaterial (z.B. Basalt, Schlacke, Beton) wird besiedelt. Die Größe der Flächen, auf denen die Gesellschaft gedeiht, variiert sehr stark, zwischen 1 m² und ca. 0,5 ha. In Asterlagen siedeln auf einem ehemaligen Industriegelände, das zu einem Gewerbepark umstrukturiert wurde, auf einer Fläche von 0,5 ha fast ausschließlich *Sedum acre* und *Ceratodon purpureus*. Auf städtischen Ruderalflächen und Eisenbahngleisanlagen ist die Gesellschaft über große Flächen flickenteppichartig verbreitet.

Die Vegetationsaufnahmen von GÖDDE (1986) in der Stadt Düsseldorf zeigen einen deutlichen Tritteinfluß auf die *Sedum acre*-Bestände. Diese Beobachtung kann nicht auf alle Aufnahmen innerhalb des untersuchten Gebietes übertragen werden, da lediglich 6 % der Standorte betreten werden. 14 % der Vorkommen werden intensiv von Wildkaninchen abgeweidet. Auch Schafe und Rinder tragen in geringfügigem Umfang durch die Zerstörung der Grasnarbe dazu bei, die Standorte offenzuhalten und somit der Gesellschaft eine dauerhafte Existenz zu sichern.

4.3. Assoziation *Airetum praecocis* (SCHWICKERATH 1944) KRAUSCH 1967, Gesellschaft des Frühen Schmielenhafers (Tab. 3)

Diese annuelle Pioniergesellschaft ist im Untersuchungsgebiet eine Besonderheit. Am Niederrhein handelt es sich um die typische flechtenlose Ausbildung der Assoziation, wie sie auch WITTIG & POTT (1978) in der Westfälischen Bucht dokumentieren. Die von ihr besiedelten Standorte werden betreten. Die Gesellschaft kommt vor auf den Rändern der Wege und Pfade, die sich durch die Binnendünen schlängeln. Diese schütter ausgebildete Gesellschaft wurde am Niederrhein ausschließlich auf Dünen vorgefunden. Ihre Standorte sind trocken und sandig. Der Sand ist stark verfestigt. Im Arbeitsgebiet kommt das *Airetum praecocis* nur an Standorten mit vollem Lichtgenuß und ohne Beschattung vor. Dies ist laut JECKEL (1984) und WITTIG & POTT (1978) im atlantischen Bereich allgemein der Fall. Die Gesellschaft ist leicht zu übersehen, da sie kleinflächig ausgebildet und nur 5-10 cm hoch wüchsig ist. Die Flächengrößen liegen im Untersuchungsgebiet bei 1-5 m².

JECKEL (1984) und DIERSSEN (1973) sehen das *Airetum praecocis* und das *Airo caryophylleae-Festucetum ovinae* als synonyme Assoziationen an. Im Untersuchungsgebiet lassen sich das *Airetum praecocis* und das *Airo caryophylleae-Festucetum ovinae* jedoch eindeutig voneinander trennen.

4.4. Assoziation *Filagini minimae-Vulpium myuros* OBERD. 1938, Federschwengel-Rasen (Tab. 4, am Ende dieses Bandes).

In 48 der 49 Aufnahmen des *Filagini-Vulpium* (Abb. 2) aus dem Untersuchungsgebiet kommt die Art *Vulpia myuros* vor. Das Taxon hat seinen Schwerpunkt als Assoziationscharakterart in dieser subatlantisch-submediterranean (KRAUSCH 1968) verbreiteten Assoziation.

Die Standorte, auf denen das *Filagini minimae-Vulpium myuros* gedeiht, werden in der Hauptsache gewerblich, industriell und zum Warenumsatz genutzt. Am Niederrhein hat die Assoziation ihren Verbreitungsschwerpunkt an Eisenbahnen. Es kann sich dabei um Güterbahnhöfe, Personenverkehrsbahnhöfe und Gleisanbindungen in Gewerbegebieten und Hafenanlagen handeln. Der Pflanzenverein besiedelt dort z.B. weniger häufig betretene

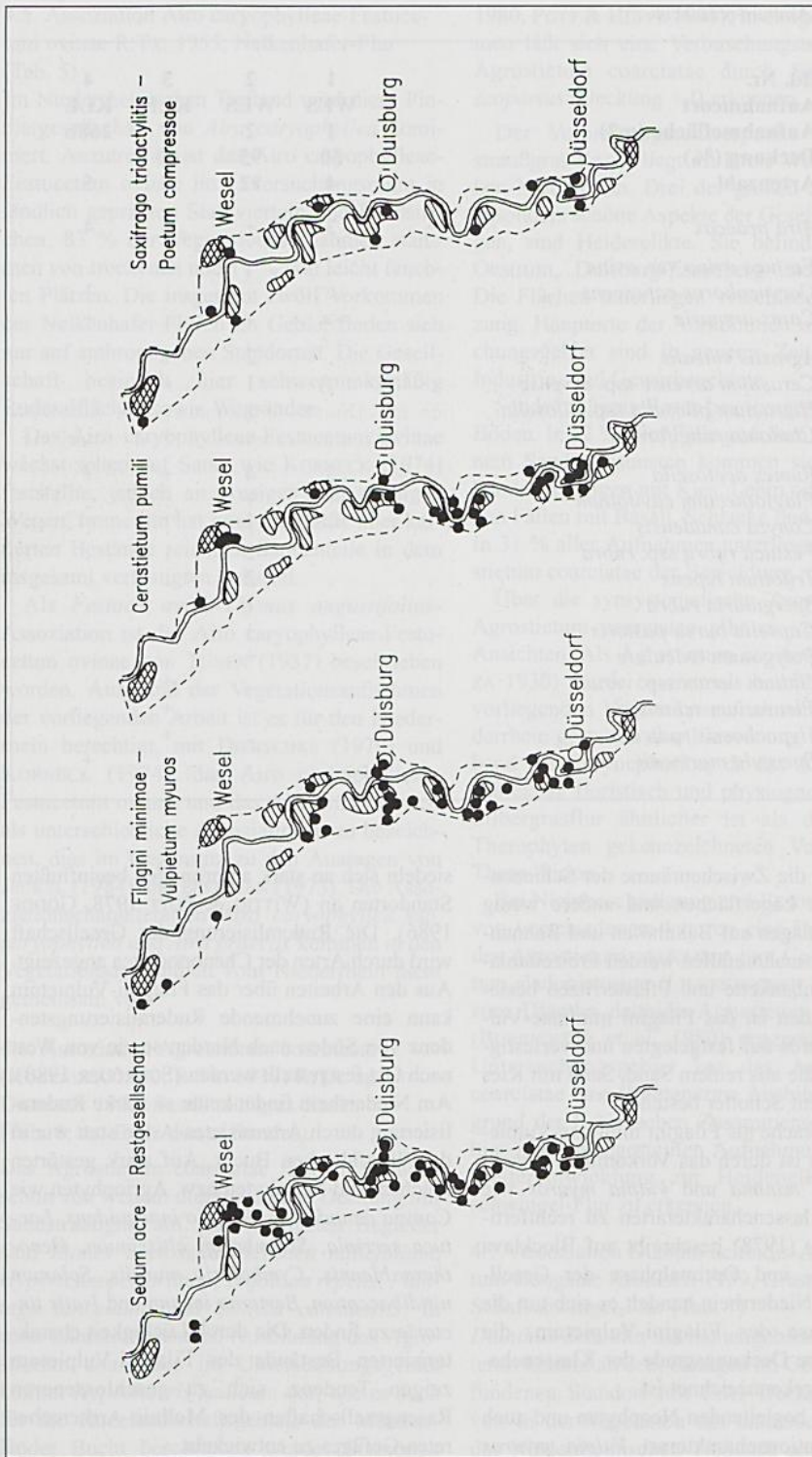


Abbildung 2. Rezente Vorkommen der *Sedum acre*-Restgesellschaft, des *Filagini minimae*-*Vulpium myuros*, des *Cerastietum pumili* und des *Saxifraga tridactylitis*-*Poetum compressae* im Untersuchungsgebiet.

Tabelle 3. *Airetum praecox*

lfd. Nr.	Aufnahmeort	1	2	3	4
		WES	WES	KLE	KLE
Aufnahmefläche (m ²)		1	2	1	268b
Deckung (%)		50	95	60	
Artenzahl		4	12	9	5
AC	<i>Aira praecox</i>	3	+	3	4
OC	<i>Festuca ovina</i> var. <i>ovina</i>	.	.	2	.
OC	<i>Corynephorus canescens</i>	.	.	.	1
OC	<i>Carex arenaria</i>	.	.	.	+
KC	<i>Agrostis vinealis</i>	.	2	+	.
KC	<i>Cerastium arvense</i> ssp. <i>arvense</i>	.	1	+	.
KC	<i>Hieracium pilosella</i> ssp. <i>pilosella</i>	.	+	.	.
KC	<i>Cladonia rangiformis</i>	.	.	+	.
B	<i>Rumex acetosella</i>	3	4	+	+
B	<i>Plagiothecium cavifolium</i>	+	+	.	.
B	<i>Conyza canadensis</i>	+	r	.	.
B	<i>Festuca rubra</i> ssp. <i>rubra</i>	.	2	.	.
B	<i>Trifolium repens</i>	.	2	.	.
B	<i>Spergularia rubra</i>	.	1	.	.
B	<i>Capsella bursa-pastoris</i>	.	+	.	.
B	<i>Polygonum aviculare</i>	.	+	.	.
B	<i>Galium verum</i> ssp. <i>verum</i>	.	.	+	.
B	<i>Pleurozium schreberi</i>	.	.	+	.
B	<i>Hypochoeris radicata</i>	.	.	+	.
B	<i>Spergula morisonii</i>	.	.	.	+

Bahnsteige, die Zwischenräume der Schienenstränge, die Lagerflächen und andere wenig benutzte Anlagen auf Bahnhöfen und Bahnanlagen. In Ausnahmefällen werden Freizeitanlagen, Straßenbankette und Pflasterritzen besiedelt. Zu finden ist das Filagini minimae-Vulpium myuros auf festgelegten und verfestigten Böden, die aus reinem Sand, Sand mit Kies oder Sand mit Schotter bestehen.

Die Ansprache als Filagini minimae-Vulpium myuros ist durch das Vorkommen sowohl von *Filago minima* und *Vulpia myuros* als auch der Klassencharakterarten zu rechtfertigen. BERLIN (1978) beschreibt auf Blocklava eine Initial- und Optimalphase der Gesellschaft. Am Niederrhein handelt es sich um die Optimalphase des Filagini-Vulpium, die durch höhere Deckungsgrade der Klassencharakterarten gekennzeichnet ist.

Viele der begleitenden Neophyten und auch die Assoziationscharakterart *Vulpia myuros*

siedeln sich an stark anthropogen beeinflussten Standorten an (WITTIG & POTT 1978, GÖDDE 1986). Die Ruderalisierung der Gesellschaft wird durch Arten der Chenopodietea angezeigt. Aus den Arbeiten über das Filagini-Vulpium kann eine zunehmende Ruderalisierungstendenz von Süden nach Norden sowie von West nach Ost festgestellt werden (SCHRÖDER 1989). Am Niederrhein findet keine so starke Ruderalisierung durch Artemisietea-Arten statt wie in der Westfälischen Bucht. Auf stark gestörten Flächen sind Neophyten bzw. Agriophyten wie *Conyza canadensis*, *Senecio inaequidens*, *Lactuca serriola*, *Sisymbrium altissimum*, *Oenothera biennis*, *Cymbalaria muralis*, *Solanum nitidibaccatum*, *Berteroa incana* und *Isatis tinctoria* zu finden. Die durch Lückigkeit charakterisierten Bestände des Filagini-Vulpium zeigen Tendenz, sich zu geschlosseneren Rasengesellschaften des Molinio-Arrhenatheretea-Gefüges zu entwickeln.

4.5. Assoziation *Airo caryophylleae-Festucetum ovinae* R.Tx. 1955, Nelkenhafer-Flur (Tab. 5)

Im Niederrheinischen Tiefland wird diese Pioniergesellschaft von *Aira caryophyllea* dominiert. Anzutreffen ist das *Airo caryophylleae-Festucetum ovinae* im Untersuchungsraum in ländlich geprägten Stadtvierteln und Landstrichen. 83 % der Vegetationsaufnahmen stammen von trockenen und 17 % von leicht feuchten Plätzen. Die insgesamt zwölf Vorkommen der Nelkenhafer-Fluren im Gebiet finden sich nur auf anthropogenen Standorten. Die Gesellschaft besiedelt hier schwerpunktmäßig Ruderalflächen sowie Wegränder.

Das *Airo caryophylleae-Festucetum ovinae* wächst selten auf Sand, wie KORNECK (1974) feststellte, jedoch an grusigen und steinigen Wegen. Immerhin hat rund die Hälfte aller kartierten Bestände reichlich Sandanteile in dem insgesamt verfestigten Substrat.

Als *Festuca ovina-Thymus angustifolius*-Assoziation ist das *Airo caryophylleae-Festucetum ovinae* von TÜXEN (1937) beschrieben worden. Aufgrund der Vegetationsaufnahmen der vorliegenden Arbeit ist es für den Niederrhein berechtigt, mit DIERSCHKE (1979) und KORNECK (1974), das *Airo caryophylleae-Festucetum ovinae* und das *Airetum praecoxis* als unterschiedliche Assoziationen zu bezeichnen, dies im Gegensatz zu den Aussagen von JECKEL (1984) und DIERSSEN (1973). Die Assoziationscharakterarten *Aira caryophyllea* ssp. *caryophyllea* und *Aira praecox* kommen in den Vegetationsaufnahmen vom Niederrhein nicht gemeinsam vor.

4.6. Assoziation *Agrostietum coarctatae* (KOBENDZA 1930, R.Tx. 1937) R.Tx. ap. DIERSSEN 1972, Sandstraußgras-Rasen (Tab. 6, am Ende dieses Bandes).

Das *Agrostietum coarctatae* fällt im Gelände schon von weitem durch die hohe Deckung mit Sandstraußgras auf. Die häufigsten Begleiter sind *Rumex acetosella*, *Achillea millefolium*, *Hypericum perforatum*, *Trifolium repens*, *Plantago lanceolata* und *Conyza canadensis*. In einer nährstoffreicheren Ausbildung des *Agrostietum coarctatae* im Untersuchungsgebiet kommt *Hypochoeris radicata* vor, wie es auch für die Hudelandschaftsgebiete der Münsterländer Bucht beschrieben wurde (SCHRÖDER

1980, POTT & HÜPPE 1991). In einigen Aufnahmen läßt sich eine Verbuschungstendenz des *Agrostietum coarctatae* durch *Sarothamnus scoparius* (Deckung +1) erkennen.

Der Verbreitungsschwerpunkt der Sandstraußgras-Rasen liegt im Kreis Wesel am linken Niederrhein. Drei der großen Areale, die besonders schöne Aspekte der Gesellschaft zeigen, sind Heiderelikte. Sie befinden sich in Oestrum, Duisburg-Essen und Budberg. Die Flächen unterliegen verschiedenster Nutzung. Hauptorte der Vorkommen im Untersuchungsgebiet sind in neuerer Zeit angelegte Industrie- und Gewerbegebiete.

Sandstraußgras-Rasen bevorzugen sehr saure Böden. In 42 % aller Fälle gedeihen sie auf reinem Sand. Ansonsten kommen sie auch auf Sandmischungen mit Kies, Lehm oder in seltenen Fällen mit Basalt, Schlacke und Beton vor. In 31 % aller Aufnahmen unterliegt das *Agrostietum coarctatae* der Beweidung.

Über die synsystematische Zuordnung des *Agrostietum coarctatae* gibt es verschiedene Ansichten. Als *Agrostietum caninae* (KOBENDZA 1930) wurde es erstmals beschrieben. Die vorliegenden Vegetationsaufnahmen vom Niederrhein gestatten eine Einordnung in den Verband des *Corynephorion*, da das *Agrostietum coarctatae* floristisch und physiognomisch der Silbergrasflur ähnlicher ist als dem durch Therophyten gekennzeichneten Verband des Thero-Airion.

Bei Nichtbeschädigung und Besonnung wird von verschiedenen Autoren eine Entwicklung des *Agrostietum coarctatae* zum *Corynephorum cladonietosum* (LIENENBECKER 1971) oder zum *Diantho deltoideis-Armerietum elongatae* (BURRICHTER et al. 1980) prognostiziert. Im Untersuchungsgebiet hat das *Agrostietum coarctatae* eine flechtenarme Ausbildung. Aufgrund der floristischen Zusammensetzung der hier zusammengestellten Aufnahmen ist keine Weiterentwicklung zur Heidenelken-Schafschwingel-Flur zu erkennen.

4.7. Assoziation *Diantho deltoideis-Armerietum elongatae* KRAUSCH 1959, Grasnellen-Schafschwingel-Flur (Tab. 7)

Dianthus deltoideus als namengebende Charakterart kommt an dem einzigen im Gebiet aufgefundenen Standort mit einer Deckung von 4 vor. In der Vegetation des untersuchten Teils des Niederrheinischen Tieflands und der Nie-

Tabelle 5. Airo caryophylleae-Festucetum ovinae

Aufnahmenr.	1	2	3	4	4	6	7	8	9	10	11	12
Aufnahmeort	D	WES	D	D	D	KR	D	KR	D	DU	D	D
Aufnahmefläche (m ²)	6	4	1	2	1	4	5	4	6	4	2	1
Deckung (%)	30	80	100	100	75	40	100	100	95	60	80	10
Artenzahl	14	8	11	12	15	11	16	7	14	11	14	5
AC <i>Aira caryophyllea</i> ssp. <i>caryophyllea</i>	+	1	2	2	+	+	1	+	.	.	3	3
VC <i>Vulpia myuros</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+
OC <i>Festuca ovina</i> var. <i>ovina</i>	.	.	.	.	+	2	3	2	2	3	1	.
KC <i>Herniaria glabra</i>	.	.	+	1	.	.	.	.	.	+	1	.
KC <i>Myosotis stricta</i>	.	.	1	+	.	.	.	.	.	.	+	.
KC <i>Brachythecium albicans</i>	.	.	.	3	.	.	.	2	1	.	.	.
KC <i>Arenaria serpyllifolia</i>	.	.	.	.	.	+	.	.	2	+	.	.
KC <i>Ceratodon purpureus</i>	.	.	.	.	.	1	.	.	1	1	.	.
KC <i>Erodium cicutarium</i>	.	.	.	.	+	2	.	.	.	.	.	.
KC <i>Cerastium arvense</i> ssp. <i>arvense</i>	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Agrostis vinealis</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Potentilla argentea</i>	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Sedum acre</i>	.	.	.	.	.	3	.	.	.	.	.	.
KC <i>Polytrichum piliferum</i>	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.
KC <i>Cladonia rangiformis</i>	.	.	.	.	.	.	r	.	.	.	.	.
KC <i>Petrorhagia prolifera</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.
B <i>Rumex acetosella</i>	.	1	3	3	.	.	4	3	+	.	1	.
B <i>Cerastium pumilum</i>	.	.	1	1	+	.	+	+	.	.	1	.
B <i>Veronica prostrata</i> var. <i>scheereri</i>	+	.	+	+	+	.	+	.	.	.	.	.
B <i>Trifolium dubium</i>	.	.	+	.	+	.	.	1	.	+	+	.
B <i>Potentilla erecta</i>	.	.	3	3	.	.	.	.	.	+	1	.
B <i>Cirsium arvense</i> var. <i>horridum</i>	r	.	.	.	.	+	.	.	+	.	.	.
B <i>Hypnum cupressiforme</i>	.	.	2	.	.	.	1	.	.	.	3	.
B <i>Geranium molle</i>	.	.	+	.	.	+	.	.	.	.	+	.
B <i>Thymus pulegioides</i> var. <i>parvifolius</i>	.	.	.	1	5	.	.	.	.	.	1	.
B <i>Plantago major</i>	2	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	r
B <i>Gnaphalium uliginosum</i>	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	r
B <i>Bromus hordeaceus</i> ssp. <i>hordeaceus</i>	r	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.
B <i>Lolium perenne</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.
B <i>Eryngium campestre</i>	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	+	.
B <i>Arrhenatherum elatius</i>	.	.	.	.	+	.	.	.	.	+	.	.
B <i>Hypericum perforatum</i>	.	.	.	.	.	+	r	.	.	.	.	.
B <i>Festuca rubra</i> ssp. <i>rubra</i>	.	.	.	.	.	.	+	.	2	.	.	.
B <i>Achillea millefolium</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	.
B <i>Bryum argenteum</i>	2	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Lactuca serriola</i>	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Conyza canadensis</i>	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Senecio viscosus</i>	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Stellaria media</i>	r	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Epilobium hirsutum</i>	r	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Ligustrum vulgare</i>	r	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Polygonum aviculare</i>	r	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Rhytidadelphus squarrosus</i>	.	2	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Prunus spinosa</i>	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Elymus repens</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Geranium pusillum</i>	.	.	.	r	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Bryum capillare</i>	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Poa annua</i>	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Poa pratensis</i>	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Holcus lanatus</i>	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Lycopsis arvensis</i>	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.
B <i>Reseda luteola</i>	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.
B <i>Carduus acanthoides</i>	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.
B <i>Argostis capillaris</i> ssp. <i>capillaris</i>	.	.	.	.	.	.	2	.	.	.	.	.
B <i>Luzula campestris</i>	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.
B <i>Spergularia rubra</i>	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.
B <i>Galium verum</i> ssp. <i>verum</i>	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.

Aufnahmenr.	1	2	3	4	4	6	7	8	9	10	11	12
B <i>Rubus fruticosus</i> aggr.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.
B <i>Trifolium repens</i>	.	.	.	.	.	.	.	2	.	.	.	.
B <i>Poa trivialis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.
B <i>Capsella bursa-pastoris</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.
B <i>Carduus nutans</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.
B <i>Leontodon autumnalis</i> ssp. <i>autumnalis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.
B <i>Plantago lanceolata</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	2	.	.
B <i>Dactylis glomerata</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.
B <i>Galium mollugo</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.
B <i>Sagina procumbens</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+

derrheinischen Bucht fehlt *Armeria elongata* völlig. Nach FETWEISS (1915/16) ist *Armeria maritima* ssp. *elongata* einst in Willich bei Düsseldorf vorgekommen. Heute tritt sie westlich der Weser nicht mehr auf (MEISEL 1977).

Der vorgefundene Standort des *Diantho deltoideis*-*Armerietum elongatae* in Düsseldorf-Lörick ist durch hohe Deckung mit dem Moos *Brachythecium albicans* bemerkenswert (OC Koelerio-Corynephoralia). Normalerweise hat die Gesellschaft eine rasenartige Ausbildung ohne moosüberdeckte Stellen (KRAUSCH 1968).

Das *Diantho deltoideis*-*Armerietum elongatae* wuchs zur Zeit der Erhebungen am Rande eines umgebrochenen Ackers auf reinem, humushaltigen, trockenen Quarzsand. Mit ihren 17 Arten muß die Gesellschaft im Gebiet als stark verarmt bezeichnet werden. Ein artenreiches *Diantho deltoideis*-*Armerietum elongatae* bildet sich nach JECKEL (1985) nur bei einer regelmäßigen Nährstoffzufuhr aus, wie sie z.B. bei einer Flussaueüberschwemmung alle 2-3 Jahre vorkommt. Nährstoffmangel kann aber in Düsseldorf-Lörick nicht der Grund für die Artenarmut sein, denn von der angrenzenden landwirtschaftlichen Fläche wird genügend Dünger eingetragen.

Tabelle 7. *Diantho deltoideis*-*Armerietum elongatae*

	Ild. Nr.	63
	Aufnahmeort	D
	Aufnahmefläche (m2)	3
	Deckung (%)	95
	Artenzahl	17
AC	<i>Dianthus deltoideis</i>	4
KC	<i>Brachythecium albicans</i>	3
B	<i>Conyza canadensis</i>	1
B	<i>Stellaria media</i>	1
B	<i>Aphanes arvensis</i>	+
B	<i>Bromus hordeaceus</i> ssp. <i>hordeaceus</i>	+
B	<i>Cerastium dubium</i>	+
B	<i>Cerastium pumilum</i>	+
B	<i>Linaria vulgaris</i>	+
B	<i>Lolium perenne</i>	+
B	<i>Papaver dubium</i>	+
B	<i>Taraxacum officinale</i>	+
B	<i>Trifolium dubium</i>	+
B	<i>Veronica prostrata</i>	+
B	<i>Viola arvensis</i>	+
B	<i>Arrhenatherum elatius</i>	r
B	<i>Potentilla anserina</i>	r

4.8. *Agrostis tenuis*-Restgesellschaft HUECK 1931, Rotstraußgras-Flur (Tab. 8)

Agrostis capillaris ssp. *capillaris* kommt in allen 17 Vegetationsaufnahmen der *Agrostis tenuis*-Restgesellschaft (Tabelle 7) als alleinige Koelerio-Corynephoralea-Art vor. PHILIPPI (1973) charakterisiert Standorte der Gesellschaft durch reichliche Vorkommen von *Agrostis tenuis*, *Hieracium pilosella* und *Jasione montana*. In der Oberrheinebene siedelt sich bei schwacher Störung an solchen Biotopen leicht das Silbergras an. Am Niederrhein sind in der *Agrostis tenuis*-Restgesellschaft dagegen keine *Corynephorus canescens*- und *Jasione montana*-Ansiedlungen beobachtet worden.

Die *Agrostis tenuis*-Restgesellschaft ist besonders im nördlichen Teil des Niederrheins verbreitet. Die Flächen weisen landwirtschaftliche, gewerbliche oder Freizeitnutzung auf. Auffällig ist die Verbreitung besonders im ländlichen Bereich. Das von POTT (1992) in Nordwest-Deutschland beobachtete Vorkommen auf Feldwegen kann für den Niederrhein nicht bestätigt werden.

Tabelle 8. *Agrostis tenuis*-Restgesellschaft

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17
Aufnahmnr.	DU	KLE	DU	DU	KR	KR	DU	DU	WES	D	D	KR	KR	WES	DU	WES	WES
Aufnahmeort	4	3	4	4	2	1	4	4	4	4	3	3	2	4	4	4	4
Aufnahmefläche (m ²)	100	90	100	100	100	90	90	100	60	45	80	90	70	85	80	100	100
Deckung (%)	8	6	6	8	10	11	9	11	19	12	18	12	9	15	9	17	18
Artenzahl																	
<i>Agrostis capillaris</i> ssp. <i>capillaris</i>	4	4	2	5	3	1	5	5	1	2	1	3	+	2	+	3	1
<i>Cerastium arvense</i> ssp. <i>arvense</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	5	+	1
<i>Galium verum</i> ssp. <i>verum</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	2
<i>KC Sedum acre</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	4	4	2	3	.	.	+	.
<i>KC Arenaria serpyllifolia</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	+	+	+	.	.	+	.
<i>KC Trifolium arvense</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	+
<i>KC Ceratodon purpureus</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	+	.	.
<i>KC Veronica arvensis</i>	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>KC Herniaria glabra</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>KC Myosotis ramosissima</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	r	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>KC Brachythecium albicans</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	2	.	.	.	.
<i>KC Hieracium pilosella</i> ssp. <i>pilosella</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	2	.
<i>B Holcus lanatus</i>	.	.	+	+	+	+	+	+	.	.	.	.	.	+	+	.	1
<i>B Arrhenatherum elatius</i>	.	+	.	.	.	+	+	1	.	.	.	.	.	+	+	.	+
<i>B Geranium molle</i>	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	1	.	+	.	+	+
<i>B Rumex acetosella</i>	.	1	.	.	2	2	.	.	.	.	.	.	.	1	.	2	2
<i>B Cerastium pumilum</i>	.	.	.	.	1	+	.	.	.	.	+	+	.	.	+	.	.
<i>B Trifolium repens</i>	1	.	1	1	2	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.
<i>B Dactylis glomerata</i>	.	1	.	+	.	.	+	.	.	.	.	.	.	+	.	.	+
<i>B Plantago lanceolata</i>	.	.	.	+	.	r	+	.	2	.	.	.	.	.	.	1	.
<i>B Bromus hordeaceus</i> ssp. <i>hordeaceus</i>	.	.	.	.	+	.	.	.	.	+	.	1	+	.	.	+	.
<i>B Chrysanthemum vulgare</i>	.	1	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	+
<i>B Trifolium dubium</i>	.	.	.	.	.	+	.	.	+	.	.	+	.	.	.	1	.

Die Böden der *Agrostis tenuis*-Restgesellschaft am Niederrhein sind in allen Aufnahmen verfestigt und trocken. Die Grundsubstanz der Böden bildet nährstoffärmer Sand oder auch Sand mit größerem Material (Kies, Beton, Schotter, Schlacke). Alle Vegetationsaufnahmen stammen von offenen, voll besonnten Standorten.

Im Niederrheinischen Tiefland kann die *Agrostis tenuis*-Restgesellschaft von anderen Assoziationen aufgrund der floristischen Zusammensetzung und auch morphologisch gut abgegrenzt werden. *Agrostis capillaris* ssp. *capillaris* hat in den Aufnahmen eine hohe Steigkeit und eine hohe Deckung.

Die Gesellschaft ist erstmals in der Uckermark beschrieben worden (HUECK 1934). In der Niederlausitz ergibt sich durch die floristische Zusammensetzung eine Zuordnung zum Armerion (ARNDT 1956). Es kann keine Aussage darüber getroffen werden, ob es sich bei den vorliegenden Aufnahmen um Fragmente des *Diantho deltoideis*-Armerietum *elongatae* handelt, da das Untersuchungsgebiet an der Verbreitungsgrenze dieser Gesellschaft liegt und keine eindeutigen Kennarten dafür aufweist.

4.9. Assoziation *Cerastietum pumili* OBERD. & Th. MÜLLER ap. Th. MÜLLER 1961, Zwerg-hornkrautgesellschaft (Tab. 9, am Ende dieses Bandes).

Am Niederrhein wird diese Gesellschaft, die schwerpunktmäßig durch *Cerastium pumilum* charakterisiert ist, hauptsächlich durch niedrigwüchsige krautige Pflanzen geprägt. Die Vorkommen des *Cerastietum pumili* liegen besonders in den Stadtgebieten (Abb. 2). Schwerpunkte bilden Düsseldorf (33 % der Aufnahmen), Krefeld (23 % der Aufnahmen) und Duisburg (19 % der Aufnahmen). Dort kommt das *Cerastietum pumili* wiederum nur auf anthropogen stark überformten Standorten vor. Es werden besonders Standorte an Straßen- und Wegrändern, auf Rheindeichen und in Rheinhäfen besiedelt, wie es auch LOHMEYER (1981) vom Mittelrhein berichtet. Es handelt sich um Orte, deren Gemeinsamkeit darin liegt, daß dort Bauschutt oder Schlacke verkippt worden ist.

Die Böden der Vorkommen des *Cerastietum pumili* am Niederrhein sind trocken. Am häufigsten verbreitet ist reiner Sand mit einer Beimischung von basischem, grobkörnigeren und

groben Gestein (z.B. Basalt, Tuff, Beton, Schlacke). Das *Cerastietum pumili* befindet sich auf den Deichen des Niederrheins mit dem Mesobrometum in Kontakt. Die Flächen stehen unter intensiver Beweidung entweder durch die Wanderschäferei oder durch Kaninchen.

4.10. Assoziation *Saxifraga tridactylitis*-*Poetum compressae* (KREH 1945) GÉHU & LERICQ 1957, Fingersteinbrechgesellschaft (Tab. 10)

Im Untersuchungsgebiet fällt beim *Saxifraga tridactylitis*-*Poetum compressae* auf, daß die beiden Assoziationscharakterarten *Poa compressa* und *Saxifraga tridactylites* in lediglich 24 % der Aufnahmen gemeinsam vorkommen. In 48 % aller Aufnahmen ist *Poa compressa* ssp. *langeana* nicht mit *Saxifraga tridactylitis* vergesellschaftet, in den restlichen Aufnahmen fehlt das Gras. BRANDES (1981, 1984) berichtet von einer solchen Ausprägung und bezeichnet sie als *Poa compressa*-Fragmentgesellschaft. Er erklärt diese Ausbildung mit der starken Herbizidanwendung auf den untersuchten Standorten. Der Wurzelkriechpionier *Poa compressa* ist nach HARD (1982) relativ herbizidresistent. *Saxifraga tridactylites*, ein mediterran-submediterranes (-atlantisches) Florenelement kommt im nördlichen Teil des Untersuchungsgebietes, der deutlich kälter ist, nicht vor.

Der Verbreitungsschwerpunkt der Assoziation am Niederrhein (Abb. 2) liegt in den Gewerbegebieten und größeren Verkehrsanlagen (Häfen, Eisenbahngelände) der Städte Neuß, Düsseldorf, Krefeld und Duisburg. Bestände, in denen beide Assoziationscharakterarten oder nur *Saxifraga tridactylites* vorkommen, besiedeln bevorzugt Eisenbahnanlagen, insbesondere den Schotter wenig benutzter oder stillgelegter Gleise. Dort sind sie in Ausbreitung begriffen. In Düsseldorf dokumentierte noch GÖDDE (1986) die Gesellschaft lediglich von einem Standort im Rheinhafen Düsseldorf-Hamm. In den letzten Jahren konnte von der Erstautorin eine rapide Ausbreitung am Containerbahnhof Düsseldorf-Bilk und im Hafen von Düsseldorf-Hamm beobachtet werden. Untersuchungen von HORST et al. (1990) aus dem Kreis Steinfurt und CASPERS & GERSTENBERGER (1979) aus dem Lahntal belegen diese Tendenz zur Ausbreitung auch für andere Naturräume. Daneben tritt das Flache Rispengras auch in Pflasterritzen auf. Das Substrat des *Saxifraga*-*tridactyli-*

Tabelle 10. Saxifraga tridactylitis – Poetum compressae

Aufnahmnr.	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19	20	21
Aufnahmeort	WES	KR	WES	WES	DU	WES	DU	DU	D	D	NE	NE	NE	D	NE	KR	NE	D	D	NE	D
Aufnahme-fläche (m ²)	2	1	1	4	4	5	4	4	2	2	1	2	1	5	2	3	1	3	2	7	5
Deckung (%)	60	50	80	80	50	45	90	50	50	50	80	50	50	100	60	40	60	40	45	100	70
Artenzahl	4	12	10	6	7	15	16	13	16	16	9	9	8	11	11	12	7	6	7	21	10
AC <i>Poa compressa</i> ssp. <i>longeana</i>	4	+	3	4	1	1	1	1	+	3	+	+	1	1	+	.	.	.	.	.	.
AC <i>Saxifraga tridactylitis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	+	1	4	3	2	3	2	4	1	2
VC <i>Cerastium pumilum</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	+	1	+	2	.	.	.	+	1	+
VC <i>Veronica praecox</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	+	+	.	.	+	.	.	+
OC <i>Arabidopsis thaliana</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	+	.	.	.	.	2	.	.	.
OC <i>Allium senescens</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Arenaria serpyllifolia</i>	.	.	.	2	+	+	1	+	.	+	3	+	+	.	.	3	+	+	+	1	1
KC <i>Ceratodon purpureus</i>	.	.	.	.	3	1	1	1	.	.	2	.	.	.	.	+	.	.	.	1	+
KC <i>Sedum acre</i>	.	.	.	.	.	+	1	2	+	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	3	.
KC <i>Valerianella locusta</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	+	.
KC <i>Myosotis ramosissima</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
KC <i>Echium vulgare</i>	.	.	r	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Herniaria glabra</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Trifolium arvense</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
KC <i>Myosotis stricta</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Hypericum perforatum</i>	+	+	r	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Achillea millefolium</i>	.	.	1	.	1	+	1	2	+	+	.	.	.	r	+	.	+	.	+	+	+
B <i>Senecio inaequalis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	+	.	1	+	r	+	.	.	+	3
B <i>Conyza canadensis</i>	.	+	.	+	+	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.
B <i>Taraxacum officinale</i>	.	+	+	+	+	+	+	+	+	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Dactylis glomerata</i>	.	.	1	.	.	+	+	+	+	+	.	.	.	2	.	.	.	.	.	.	.
B <i>Plantago lanceolata</i>	.	.	.	.	.	+	+	+	1	1	.	.	.	.	.	2	.	.	.	.	.
B <i>Bryum argenteum</i>	.	+	.	.	.	+	.	.	.	.	2	.	.	.	+	.	+	.	.	.	.
B <i>Sagina procumbens</i>	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	+	.	1	1	+	.	.	.	.	.	.
B <i>Arrhenatherum elatius</i>	.	.	.	.	.	+	1	+	.	.	.	+	.	.	.	.	1	.	+	.	+
B <i>Bromus sterilis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	1	.	.	.	.	.	.	.	.

Aufnahmnr.	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19	20	21
Aufnahmeort	WES	KR	WES	WES	DU	WES	DU	DU	D	D	NE	NE	NE	D	NE	KR	NE	D	D	NE	D
Aufnahmefläche (m ²)	2	1	1	4	4	5	4	4	2	2	1	2	1	5	2	3	1	3	2	7	5
Deckung (%)	60	50	80	80	50	45	90	50	50	50	80	50	50	100	60	40	60	40	45	100	70
Artenzahl	4	12	10	6	7	15	16	13	16	16	9	9	8	11	11	12	7	6	7	21	10
<i>Trifolium dubium</i>	.	.	.	.	.	+	.	+	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
<i>Festuca rubra</i> ssp. <i>rubra</i>	.	1	.	.	.	+	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Lolium perenne</i>	.	+	.	.	.	.	+	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Artemisia vulgaris</i>	.	+	1	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Chrysanthemum vulgare</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	2	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Poa pratensis</i>	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
<i>Rubus caesius</i>	.	+	2	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
<i>Cirsium arvense</i> var. <i>horridum</i>	.	.	.	.	.	4	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
<i>Potentilla erecta</i>	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	.
<i>Hordeum murinum</i>	.	.	.	.	.	.	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Sisymbrium altissimum</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Centaurea scabiosa</i> ssp. <i>scabiosa</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.
<i>Capsella bursa-pastoris</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Potentilla reptans</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Lotus corniculatus</i> ssp. <i>corniculatus</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Convolvulus arvensis</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	+	+	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Eryngium campestre</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Poa annua</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	1	.	.	.	.	+	.	.
<i>Matricaria recutita</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Viola tricolor</i> ssp. <i>minima</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	+	2	.	.	.	.	.	.	.	+	.
<i>Bromus hordeaceus</i> ssp. <i>hordeaceus</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	1	.	.	.	.	.	.	.	.
<i>Veronica prostrata</i>	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.	.

außerdem kommen je einmal vor: in 1: *Spergularia rubra* 1, *Rumex acetosella* +, *Betula pendula* (juv) 1, in 2: *Lolium multiflorum* +, *Poa trivialis* +, *Polygonum aviculare* +, in 3: *Euphorbia cyparissias* 1, *Carduus nutans* 1, in 4: *Vulpia myuros* 1, in 5: *Diplotaxis tenuifolia* 1, in 6: *Grimmia laevigata* +, *Lactuca serriola* +, in 7: *Salvia pratensis* +, *Daucus carota* ssp. *carota* +, *Hypochoeris radicata* +, in 8: *Galium mollugo* +, *Centaurea jacea* ssp. *jacea* +, *Leontodon autumnalis* ssp. *autumnalis* +, in 10: *Allium sphaerocephalon* +, in 12: *Alopecurus myosuroides* 1, *Geranium molle* 1, in 14: *Senecio vulgaris* 1, in 15: *Rumex acetosa* +, *Reseda lutea* +, in 16: *Plantago major* 1, *Acer pseudoplatanus* 1, in 17: *Allium senescens* +, in 18: *Epiobium angustifolium* +, in 20: *Plagiothecium cavifolium* 1, *Oenothera biennis* +, *Geranium pusillum* +, *Rosa canina* +, in 21: *Rubus fruticosus* agg. 1.

tis-Poetum compressae ist überwiegend relativ grobes Material, wie Schotter und Kies.

5. Gesellschaftstreue der Charakterarten der Sandtrockenrasen am Niederrhein

Die Gesellschaftstreue wurde nach DIERSSEN (1990) ermittelt. Einen Überblick über die Stetigkeit der Koelerio-Corynephoretea-Arten und deren Begleiter am Niederrhein bis zu einer Stetigkeit von II innerhalb der Assoziationen gibt Tabelle 11. Der Treuegrad der Assoziations-, Verbands- und Ordnungscharakterarten ist sehr hoch. Fast alle Assoziationscharakterarten verhalten sich in der Regel treu. Eine Ausnahme bilden *Cerastium brachypetalum*, *Filago minima*, *Sedum album*, *Agrostis vinealis*, *Cerastium pumilum* und *Cerastium brachypetalum*.

Die beiden Armerion elongatae-Verbandscharakterarten *Cerastium arvense* ssp. *arvense* und *Galium verum* ssp. *verum* verhalten sich als holde Kennarten. Für das Thero-Airion ist der Treuegrad von *Vulpia myuros* hold. *Filago minima* kann nur als vage Verbandscharakterart für das Untersuchungsgebiet angesprochen werden. Das Zwerg-Filzkraut fehlt nach DÜLL & KUTZELNIGG (1980) im Rheinalluvium. Die Art wird nach WOLFF-STRAUB et al. (1988) für das Gebiet als gefährdete Art geführt. Nach DIERSSEN (1990) können Relikte eine erhebliche Stetigkeit in einem zu beurteilenden Vegetationstyp erlangt haben bei einer nur geringen Artmächtigkeit. Aus dem Treueverhalten von *Filago minima* am Niederrhein läßt sich schließen, daß es sich bei dieser Art hier um ein Relikt handelt.

Die Charakterarten des Alysso-Sedion albi haben eine Spanne zwischen fest und fremd. Die Art *Poa bulbosa*, die OBERDORFER (1990) als Verbandscharakterart nennt, hat im Alysso-

Sedion albi am Niederrhein eine geringe Artmächtigkeit. *Poa bulbosa* ist im Niederrheinischen Tiefland und in der Niederrheinischen Bucht nach WOLFF-STRAUB et al. (1988) potentiell gefährdet. DÜLL & KUTZELNIGG (1980) führen die Art als im Duisburger Raum verschollen an. Aus dem soziologischen Befund ergibt sich für den Niederrhein, daß auch das Zwiebel-Rispengras dort ein Relikt ist.

Die Corynephorotalia-Ordnungscharakterarten sind treu bis hold. *Carex arenaria* ist treu in den Silbergras-Fluren. Die Sandsegge hat eine Stetigkeit von I bis II in der synoptischen Betrachtung. Damit fällt die Art nach DIERSSEN (1990) unter treue Arten mit einer Stetigkeit von I und II, die kritisch zu betrachten sind. Ihr diagnostischer Wert bleibt ungesichert. *Carex arenaria* zählt in Nordrhein-Westfalen nach WOLFF-STRAUB et al. (1988) zu den gefährdeten Arten; in Duisburg und Umgebung ist sie verschollen (DÜLL & KUTZELNIGG 1980 und SCHUMACHER 1995).

Bei den Sedo-Scleranthetalia ist die Gesellschaftstreue mit hold bis fremd nicht hoch. Der Weiße Mauerpfeffer ist als fremd einzustufen. Gemäß SCHUMACHER (1995) ist *Sedum album* Neophyt in Nordrhein-Westfalen. Für Duisburg und Umgebung nennen auch DÜLL & KUTZELNIGG (1980) diese Art als Neubürger. Da sich der Weiße Mauerpfeffer noch nicht vollständig im Untersuchungsgebiet etabliert hat, kann er nach den vorliegenden Resultaten für das Untersuchungsgebiet, abweichend von OBERDORFER (1990), nicht zu den Sedo-Scleranthetalia-Ordnungscharakterarten zählen. Aufgrund der vorliegenden Ergebnisse kann auch *Allium senescens* (Treuegrad fremd) am Niederrhein nicht als Ordnungscharakterart der Sedo-Scleranthetalia gelten. Im süddeutschen Raum ist dies der Art nach OBERDORFER (1990) sehr wohl zuzuerkennen.

Tabelle 11. Charakterarten der Koelerio-Corynephoretea am Niederrhein

Status / Artname

Corynephorotalia canescentis

OC *Corynephorus canescens*

OC *Carex arenaria*

OC *Festuca ovina* var. *ovina*

Corynephorion canescentis

VC keine

Stetigkeit und Deckung Gesellschaftstreue

IV (+-5) / I-II (r-1) treu

II (+-3) / r-II (+-3) fest

I-II (+-2) / r-III (+-3) hold

Status / Artname	Stetigkeit und Deckung	Gesellschaftstreue
<i>Sedum acre</i>-Restgesellschaft		
<i>Spergulo vernalis</i>-<i>Corynephorum canescentis</i>		
AC <i>Spergula morisonii</i>	I (r-+)	treu
AC <i>Teesdalia nudicaulis</i>	I (-+)	treu
AD <i>Cladonia pyxidata</i>	II (-3)	treu
AD <i>Cladonia rangiformis</i>	II (-1)	treu
AD <i>Cladonia floerkeana</i>	I (-1)	treu
AD <i>Cladonia rei</i>	I (-+)	treu
<i>Agrostietum coarctatae</i>		
AC <i>Agrostis vinealis</i>	V (+5) / r-III (+2)	fest
AD <i>Hypochoeris radicata</i>	II (+2) / r-II (r-2)	vag
<i>Thero-Airion</i>		
VC <i>Filago minima</i>	r (-+) / r (+2)	vag
VC <i>Vulpia myuros</i>	I (1-4) / V (r-5)	hold
<i>Airetum praecoxis</i>		
AC <i>Aira praecox</i>	V (+4)	treu
<i>Filagini minimae</i>-<i>Vulpium myuros</i>		
AC <i>Vulpia myuros</i>	V (r-5) / I (1-4)	treu
AC <i>Filago minima</i>	r (+2) / r (-+)	vag
<i>Airo caryophylleae</i>-<i>Festucetum ovinae</i>		
AC <i>Aira caryophyllea</i> ssp. <i>caryophyllea</i>	V (+3)	treu
<i>Festuco-Sedetalia</i>		
OC keine		
<i>Armerion elongatae</i>		
VC <i>Galium verum</i> ssp. <i>verum</i>	I (-2) / r-II (+2)	hold
VC <i>Cerastium arvense</i> ssp. <i>arvense</i>	II (+5) / r-III (+4)	hold
<i>Diantho deltoidis</i>-<i>Armerietum elongatae</i>		
AC <i>Dianthus deltoides</i>		
zu wenige Aufnahmen		
<i>Agrostis tenuis</i>-Restgesellschaft		
<i>Agrostis capillaris</i> ssp. <i>capillaris</i>	V (+5)	treu
<i>Sedo-Scleranthetalia</i>		
OC <i>Arabidopsis thaliana</i>	I (r-2) / r (-+)	hold
OC <i>Allium senescens</i>	r (-+)	fremd
OC <i>Sedum album</i>	r (+1)	fremd
OC <i>Sedum hybridum</i>	r (-2)	vag
<i>Alyso-Sedion albi</i>		
VC <i>Veronica praecox</i>	II (-+)	fest
VC <i>Poa bulbosa</i>	r (+2)	fremd
VC <i>Cerastium pumilum</i>	I-III (r-2) / V (+2)	hold
<i>Cerastietum pumili</i>		
AC <i>Cerastium pumilum</i>	V (+2) / I-III (r-2)	fest
AC <i>Cerastium brachypetalum</i>	r (-+)	vag
<i>Saxifraga tridactylitis</i>-<i>Poetum compressae</i>		
AC <i>Poa compressa</i> ssp. <i>langeana</i>	IV (+4)	treu
AC <i>Saxifraga tridactylites</i>	III (+4)	treu

6. Flora

6.1. Flora des Untersuchungsgebietes

In Tabelle 12 sind alle im Untersuchungsgebiet in den Aufnahme­flächen vorkommenden Arten in einer Florenliste in alphabetischer Reihenfolge zusammengestellt. Die noch von HÖPPNER (1927) und HILD (1961b, 1968) erwähnten

Arten *Koeleria pyramidata*, *Alyssum calycinum*, *Sedum reflexum*, *Sedum boloniense*, *Potentilla verna*, *Ornithopus perpusillus* und *Illecebrum verticillatum* wurden trotz intensiven Suchens nicht mehr gefunden, kommen z.T. aber noch an anderen Sandstandorten im Gesamt­raum des Niederrheinischen Tieflandes vor.

Tabelle 12. Florenliste

<i>Acer campestre</i> L.	Feldahorn
<i>Acer platanoides</i> L.	Spitzahorn
<i>Acer pseudoplatanus</i> L.	Bergahorn
<i>Achillea millefolium</i> L.	Gewöhnliche Wiesenschafgarbe
<i>Agrimonia eupatoria</i> L.	Gewöhnlicher Odermennig
<i>Agrostis agrostiflora</i> RAUSCHERT	Zartes Straußgras
<i>Agrostis canina</i> L.	Hunds-Straußgras
<i>Agrostis capillaris</i> ssp. <i>capillaris</i> L.	Rotes Straußgras
<i>Agrostis scabra</i> WILLD.	Rauhes Straußgras
<i>Agrostis stolonifera</i> ssp. <i>stolonifera</i> L.	Weißes Straußgras
<i>Agrostis vinealis</i> SCHREB.	Sand-Straußgras
<i>Aira caryophylla</i> ssp. <i>caryophylla</i> L.	Nelkenschmielenhafer
<i>Aira praecox</i> L.	Früher Schmielenhafer
<i>Allium carinatum</i> L.	Gekielter Lauch
<i>Allium schoenoprasum</i> ssp. <i>schoenoprasum</i> L.	Schnitt-Lauch
<i>Allium senescens</i> L.	Berg-Lauch
<i>Allium sphaerocephalon</i> L.	Kugel-Lauch
<i>Allium vineale</i> L.	Weinbergslauch
<i>Alopecurus geniculatus</i> L.	Knick-Fuchsschwanz
<i>Alopecurus myosuroides</i> HUDS.	Acker-Fuchsschwanz
<i>Alopecurus pratensis</i> L.	Wiesen-Fuchsschwanz
<i>Anagallis arvensis</i> L.	Acker-Gauchheil
<i>Anchusa officinalis</i> L.	Gewöhnliche Ochsenzunge
<i>Anthoxanthum odoratum</i> L.	Gewöhnliches Ruchgras
<i>Antirrhinum orontium</i> L.	Acker-Löwenmaul
<i>Aphanes arvensis</i> L.	Gewöhnlicher Acker-Frauenmantel
<i>Apera spica-venti</i> (L.) PB.	Gewöhnlicher Windhalm
<i>Arabidopsis thaliana</i> (L.) HEYNH.	Acker-Schmalwand
<i>Arctium lappa</i> L.	Große Klette
<i>Arenaria serpyllifolia</i> L.	Quendel-Sandkraut
<i>Arrhenatherum elatius</i> (L.) J. & K. PRESL	Französisches Raygras
<i>Artemisia campestris</i> L.	Feld-Beifuß
<i>Artemisia vulgaris</i> L.	Gewöhnlicher Beifuß
<i>Artemisia vulgaris</i> ssp. <i>coarctata</i> (FORS.) LEMKE & ROTHM.	Gewöhnlicher Beifuß
<i>Asparagus officinalis</i> L.	Gemüsespargel
<i>Aster lanceolatus</i> WILLD.	Lanzettblättrige Aster
<i>Astragalus glycyphyllos</i> L.	Bärenschote
<i>Avena pubescens</i> HUDS.	Flaum-Hafer
<i>Ballota nigra</i> L.	Schwarznessel
<i>Barbula hornschioides</i> SCHULZ	
<i>Bellis perennis</i> L.	Gänseblümchen
<i>Berteroa incana</i> (L.) DC	Graukresse
<i>Betula pendula</i> ROTH	Sandbirke
<i>Brachythecium albicans</i> (HEDW.) B.S.G.	
<i>Brachythecium rutabulum</i> (HEDW.) B.S.G.	
<i>Brassica oleracea</i> L.	Gemüse-Kohl
<i>Bromus hordeaceus</i> ssp. <i>hordeaceus</i> L.	Weiche Tresse
<i>Bromus secalinus</i> L.	Roggen-Tresse
<i>Bromus sterilis</i> L.	Taube Tresse
<i>Bryonia dioica</i> JACQ.	Zweihäusige Zaurübe
<i>Bryum argenteum</i>	
<i>Calamagrostis epigejos</i> (L.) ROTH	Land-Reitgras

- Calamintha acinos* (L.) CLAIRV.
Calluna vulgaris (L.) HULL
Campanula patula L.
Capsella bursa-pastoris (L.) MED.
Carduus acanthoides L.
Carduus nutans L.
Carex arenaria L.
Carex echinata MURRAY
Carex hirta L.
Carex ovalis GOOD.
Carex pallescens L.
Centaurea cyanus L.
Centaurea jacea ssp. *jacea* L.
Centaurea scabiosa ssp. *scabiosa* L.
Centaureum erythraea RAFN.
Cerastium arvense ssp. *arvense* (SCOP.) VITM.
Cerastium brachypetalum PERS.
Cerastium dubium (BAST.) GUÉPIN
Cerastium holosteoides FRIES
Cerastium pumilum CURT.
Ceratodon purpureus (HEDW.) BRID.
Chenopodium album L.
Chondrilla juncea L.
Chrysanthemum vulgare L.
Chrysanthemum leucanthemum L.
Cichorium intybus L.
Cirsium arvense var. *horridus* WIMM & GR.
Cirsium oleraceum (L.) SCOP.
Cirsium vulgare (SAVI) TEN.
Cladonia floerkeana (FR.) FLÖRKE
Cladonia pyxidata (L.) HOFFM.
Cladonia rangiformis HOFFM.
Cladonia rei SCHAEERER
Clematis vitalba L.
Convolvulus arvensis L.
Conyza canadensis (L.) CRONQ.
Cornus sanguinea L.
Corynephorus canescens L. PB.
Crataegus monogyna JACQ.
Cuscuta lupuliformis KROCK.
Cymbalaria muralis GÄRTN. MEY & SCHREB.
Cynodon dactylon (L.) PERS.
Cynoglossum officinale L.
Cynosurus cristatus L.
Dactylis glomerata L.
Daucus carota L.
Descurainia sophia (L.) WEBB ex PRANTL
Dianthus deltoides L.
Digitalis purpurea L.
Diplotaxis tenuifolia (L.) DC
Ditrichum heteromallum (HEDW.) BRITT.
Echium vulgare L.
Elymus repens L.
Epilobium angustifolium L.
Epilobium hirsutum L.
Equisetum arvense L.
Equisetum ramosissimum DESF.
Erodium cicutarium (L.) L'HÉR.
Erodium lebelii JORD.
Erophila verna (L.) CHEVALL.
Eryngium campestre L.
Euphorbia cyparissias L.
Festuca ovina var. *ovina* L.
 Steinquendel
 Heidekraut
 Wiesen-Glockenblume
 Hirtentäschel
 Weg-Distel
 Nickende Distel
 Sand-Segge
 Stern-Segge
 Rauhe Segge
 Hasen-Segge
 Bleiche Segge
 Kornblume
 Wiesen-Flockenblume
 Skabiosen-Flockenblume
 Echtes Tausendgüldenkraut
 Acker-Hornkraut
 Kleinblütiges Hornkraut
 Klebriges Hornkraut
 Gewöhnliches Hornkraut
 Dunkles Hornkraut
 Weißer Gänsefuß
 Binsen Knorpelsalat
 Rainfarn
 Wiesen-Wucherblume
 Gewöhnliche Wegwarte
 Acker-Kratzdistel
 Kohldistel
 Gewöhnliche Kratzdistel
 Gewöhnliche Waldrebe
 Acker-Winde
 Kanadischer Katzenschweif
 Kornelkirsche
 Silbergras
 Eingrifflicher Weißdorn
 Pappel-Seide
 Mauer-Zymbelkraut
 Hundzahngras
 Gewöhnliche Hundszungel
 Wiesen-Kammgras
 Wiesen-Knäulgras
 Wilde gelbe Möhre
 Sophienkraut
 Heide-Nelke
 Roter Fingerhut
 Stinkrauke
 Natternkopf
 Kriechende Quecke
 Wald-Weidenröschen
 Zottiges Weidenröschen
 Wiesen-Schachtelhalm
 Ästiger Schachtelhalm
 Gewöhnlicher Reiherschnabel
 Drüsiger Reiherschnabel
 Frühlings-Hungerblümchen
 Feld-Mannstreu
 Zypressen-Wolfsmilch
 Echter Schwingel

- Festuca pratensis* ssp. *pratensis* HUDS.
Festuca rubra ssp. *rubra* L.
Festulolium loliaceum (HUDS.) P. FOURN.
Filago minima (SM.) PERS.
Galeopsis tetrahit L.
Galium aparine L.
Galium mollugo L.
Galium verum ssp. *verum* L.
Geranium molle L.
Geranium pusillum BURM. f.
Geranium robertianum L.
Glechoma hederacea L.
Gnaphalium uliginosum L.
Grimmia laevigata (BRID.) BRID.
Hedera helix L.
Herniaria glabra L.
Hieracium pilosella ssp. *pilosella* L.
Hieracium pilosella ssp. *tricholepium* NAEG.
Holcus lanatus L.
Hordeum murinum L.
Humulus lupulus L.
Hypericum perforatum L.
Hypnum cupressiforme HEDW. s. str.
Hypochoeris glabra L.
Hypochoeris radicata L.
Isatis tinctoria L.
Jasione montana L.
Juncus squarrosus L.
Kickxia elatine (L.) DUM.
Lactuca serriola L.
Lamium album L.
Lamium amplexicaule L.
Lapsana communis L.
Leontodon autumnalis ssp. *autumnalis* L.
Leontodon hispidus ssp. *hispidus* L.
Ligustrum vulgare L.
Linaria vulgaris MILL.
Lolium multiflorum LAM.
Lolium perenne L.
Lotus corniculatus ssp. *corniculatus* L.
Luzula campestris (L.) DC.
Lycopsis arvensis L.
Lycopus europaeus L.
Malva neglecta WALLR.
Matricaria discoidea DC.
Matricaria perforata MÉRAT
Matricaria recutita L.
Medicago falcata L.
Medicago lupulina L.
Medicago sativa L.
Melandrium album MILL.
Melilotus officinalis (L.) PALL.
Mercurialis perennis L.
Molinia caerulea L.
Myosotis ramosissima ROCH. ex SCHULT.
Myosotis stricta LK. ex ROEM. & SCHULT.
Oenothera biennis L.
Ononis spinosa L.
Ornithogalum umbellatum L.
Papaver argemone L.
Papaver dubium L.
Pastinaca sativa L.
Peltigera rufescens (WEISS) HUMB.
Petrorhagia prolifera (L.) BALL. & HEYW.

Wiesenschwingel
Roter Schwingel
Schwingel-Lolch
Gewöhnliches Filzkraut
Gewöhnlicher Hohlzahn
Klebkraut
Wiesen-Labkraut
Echtes Labkraut
Weicher Storchschnabel
Kleiner Storchschnabel
Stinkender Storchschnabel
Gundelrebe
Sumpf-Ruhrkraut

Efeu
Kahles Bruchkraut
Kleines Mausöhrchen
Mausöhrchen
Wolliges Honiggras
Mäuse-Gerste
Hopfen
Echtes Johanniskraut

Kahles Ferkelkraut
Gewöhnliches Ferkelkraut
Färber-Wau
Berg-Sandrapunzel
Sparrige Binse
Echtes Tännelkraut
Kompaß-Lattich
Weiße Taubnessel
Stengelumfassende Taubnessel
Rain-Kohl
Herbst-Löwenzahn
Rauher Löwenzahn
Liguster
Gewöhnliches Leinkraut
Italienisches Raygras
Englisches Raygras
Gewöhnlicher Hornklee
Feld-Hainsimse
Acker-Krummhals
Ufer-Wolfstrapp
Gänse-Malve
Strahlenlose Kamille
Geruchlose Kamille
Echte Kamille
Sichelklee
Hopfenklee
Luzerne
Weiße Lichtnelke
Gebräuchliches Steinklee
Ausdauerndes Bingelkraut
Pfeifengras
Hügel-Vergißmeinnicht
Sand-Vergißmeinnicht
Gewöhnliche Nachtkerze
Dorniger Hauhechel
Dolden-Milchstern
Sand-Mohn
Klatsch-Mohn
Pastinak

Sprossende Felsennelke

<i>Phleum pratense</i> L.	Wiesen-Lieschgras
<i>Picea abies</i> (L.) KARSTEN	Fichte
<i>Pinus sylvestris</i> L.	Wald-Kiefer
<i>Plagiothecium cavifolium</i> BRID.	
<i>Pleurozium schreberi</i> (BRID.) MITT.	
<i>Plantago lanceolata</i> L.	Spitz-Wegerich
<i>Plantago major</i> L.	Breit-Wegerich
<i>Poa annua</i> L.	Einjähriges Rispengras
<i>Poa bulbosa</i> L.	Knolliges Rispengras
<i>Poa compressa</i> ssp. <i>langeana</i> L.	Flaches Rispengras
<i>Poa pratensis</i> L.	Wiesen-Rispengras
<i>Poa trivialis</i> L.	Gewöhnliches Rispengras
<i>Polygonum amphibium</i> L.	Wasser-Knöterich
<i>Polygonum aviculare</i> L.	Vogel-Knöterich
<i>Polygonum convolvulus</i> L.	Winden-Knöterich
<i>Polytrichum juniperinum</i> HEDW.	
<i>Polytrichum piliferum</i> SCHREB. ex HEDW.	
<i>Populus spec.</i>	Pappel
<i>Potentilla anserina</i> L.	Gänse-Fingerkraut
<i>Potentilla argentea</i> L.	Silber-Fingerkraut
<i>Potentilla erecta</i> (L.) RAUSCHEL	Blutwurz
<i>Potentilla reptans</i> L.	Kriechendes Fingerkraut
<i>Potentilla tabernaemontani</i> ASCHERS.	Frühlings-Fingerkraut
<i>Prunella vulgaris</i> L.	Kleine Braunelle
<i>Prunus avium</i> L.	Vogelkirsche
<i>Prunus spinosa</i> L.	Schlehe
<i>Quercus robur</i> L.	Stieleiche
<i>Quercus rubra</i> L.	Roteiche
<i>Ranunculus repens</i> L.	Kriechender Hahnenfuß
<i>Reseda lutea</i> L.	Wilde Resede
<i>Reseda luteola</i> L.	Färber-Resede
<i>Racomitrium canescens</i> HEDW.	
<i>Rorippa sylvestris</i> (L.) BESS.	Wildkresse
<i>Rosa canina</i> L.	Hundsrose
<i>Rubus caesius</i> L.	Kratzbeere
<i>Rubus fruticosus</i> agg.	Brombeere
<i>Rumex acetosa</i> L.	Wiesen-Sauerampfer
<i>Rumex acetosella</i> L.	Gewöhnlicher kleiner Sauerampfer
<i>Rumex obtusifolius</i> L.	Stumpfbblätteriger Ampfer
<i>Rhytidadelphus squarrosus</i> (HEDW.) WARNST.	
<i>Sagina micropetala</i> RAUSCHERT	Kronloses Mastkraut
<i>Sagina procumbens</i> L.	Niederliegendes Mastkraut
<i>Salix alba</i> L.	Silber-Weide
<i>Salix caprea</i> L.	Sal-Weide
<i>Salvia pratensis</i> L.	Wiesen-Salbei
<i>Sambucus nigra</i> L.	Schwarzer Holunder
<i>Sanguisorba minor</i> SCOP.	Kleiner Wiesenknopf
<i>Saponaria officinalis</i> L.	Gewöhnliches Seifenkraut
<i>Sarothamnus scoparius</i> (L.) WIMM. ex KOCH	Besen-Ginster
<i>Saxifraga tridactylites</i> L.	Dreifinger-Steinbrech
<i>Schistidium rivulare</i> (BRID.) PODP.	
<i>Scleranthus annuus</i> L.	Acker-Knäulkraut
<i>Scleropodium purum</i> (HEDW.) LIMPR.	
<i>Scrophularia nodosa</i> L.	Knotige Braunwurz
<i>Sedum acre</i> L.	Scharfer Mauerpfeffer
<i>Sedum album</i> L.	Weißes Fetthenne
<i>Sedum forsterianum</i> SM.	Zierliche Fetthenne
<i>Sedum hispanicum</i> L.	Spanische Fetthenne
<i>Sedum hybridum</i> L.	Hybrid-Fetthenne
<i>Sedum sexangulare</i> L. emend. GRIMM	Milder Mauerpfeffer
<i>Senecio inaequidens</i> DC.	Schmalblättriges Greiskraut
<i>Senecio viscosus</i> L.	Klebriges Greiskraut

<i>Senecio vulgaris</i> L.	Gewöhnliches Greiskraut
<i>Setaria pumila</i> POIR.	Rote Borstenhirse
<i>Silene vulgaris</i> (MOENCH) GARCKE	Aufgeblasenes Leimkraut
<i>Sisymbrium altissimum</i> L.	Riesen-Rauke
<i>Sisymbrium officinale</i> (L.) SCOP.	Weg-Rauke
<i>Solanum dulcamara</i> L.	Bittersüßer Nachtschatten
<i>Solanum nitidibaccatum</i> BITTER	Glanzfrüchtiger Nachtschatten
<i>Sonchus oleraceus</i> L.	Gewöhnliche Gänsedistel
<i>Spergula morisonii</i> BOREAU	Frühlingsspörgel
<i>Spergularia rubra</i> (L.) J. & K. PRESL	Rote Schuppenmiere
<i>Stellaria holostea</i> L.	Große Sternmiere
<i>Stellaria media</i> (L.) VILL.	Vogelmiere
<i>Symphytum officinale</i> L.	Gewöhnlicher Beifuß
<i>Taraxacum officinale</i> WEB. s. l.	Wiesen-Löwenzahn
<i>Teesdalia nudicaulis</i> (L.) R. BR.	Bauernsenf
<i>Thalictrum flavum</i> L.	Gelbe Wiesenraute
<i>Thlaspi arvense</i> L.	Acker-Hellerkraut
<i>Thymus pulegioides</i> var. <i>parvifolius</i> L.	Feld-Thymian
<i>Tragopogon pratensis</i> ssp. <i>orientalis</i> L.	Wiesen-Bocksbart
<i>Trifolium arvense</i> L.	Hasen-Klee
<i>Trifolium dubium</i> SIBTH.	Kleiner Klee
<i>Trifolium repens</i> L.	Weiß-Klee
<i>Trisetum flavescens</i> (L.) PB.	Gewöhnlicher Goldhafer
<i>Triticum aestivum</i> L. em FIORI et PAOL.	Saat-Weizen
<i>Tussilago farfara</i> L.	Huflattich
<i>Ulmus minor</i> MILL.	Feld-Ulme
<i>Urtica dioica</i> L.	Große Brennnessel
<i>Valerianella locusta</i> (L.) LATERRADE	Echter Feldsalat
<i>Verbascum densiflorum</i> BERTOL.	Wollblume
<i>Verbascum nigrum</i> L.	Dunkle Königskerze
<i>Verbena officinalis</i> L.	Gewöhnliches Eisenkraut
<i>Veronica arvensis</i> L.	Feld-Ehrenpreis
<i>Veronica beccabunga</i> L.	Bachbunge
<i>Veronica chamaedrys</i> L.	Gamander-Ehrenpreis
<i>Veronica hederifolia</i> ssp. <i>hederifolia</i> L.	Efeublättriger Ehrenpreis
<i>Veronica praecox</i> ALL.	Früher Ehrenpreis
<i>Veronica prostrata</i> L.	Liegender Ehrenpreis
<i>Veronica prostrata</i> ssp. <i>scheereri</i> L.	Liegender Ehrenpreis
<i>Veronica teucrium</i> L.	Großer Ehrenpreis
<i>Vicia hirsuta</i> (L.) S. F. GRAY	Rauhaarige Wicke
<i>Vicia sepium</i> L.	Zaun-Wicke
<i>Viola arvensis</i> MURR.	Ackerstiefmütterchen
<i>Viola tricolor</i> ssp. <i>minima</i> L.	Wildes Stiefmütterchen
<i>Vulpia myuros</i> (L.) C.C. GMEL.	Mauseschwanz-Federschwingel

6.2. Neophyten

Die Gesellschaften der Klasse Koelerio-Corynephoretea sind in ihrer Artenzusammensetzung sehr konservativ. In den Sandtrockenrasen des Niederrheins haben sich lediglich drei Neophyten etabliert. Es handelt sich um *Senecio inaequidens*, *Sedum album* und *Conyza canadensis*. *Conyza canadensis* tritt besonders in der Ruderalvegetation der urban-industriellen Gebiete am Niederrhein auf. Die Neophyten haben sich mit einer Stetigkeit von III und IV im Filagini minimae-Vulpium myuros und im Saxifrago tridactylitis-Poetum compressae

(Stetigkeit II) eingebürgert. Diese beiden Assoziationen sind im Untersuchungsraum besonders an Bahnhöfen und Hafenanlagen verbreitet, typischen Einfalltoren für Neophyten.

7. Naturschutzaspekte

7.1. Gefährdete Pflanzengesellschaften

Die festgestellten Pflanzengesellschaften sind nach VERBÜCHELN et al. (1995) in Nordrhein-Westfalen in unterschiedlich starkem Ausmaß gefährdet. Tab. 13 führt diese Gefährdungsgrade für Nordrhein-Westfalen insgesamt und für das Niederrheinische Tiefland auf.

Tabelle 13. Gefährdete Pflanzengesellschaften

(NRW = Gefährdung in Nordrhein-Westfalen, NT = Gefährdung im Niederrheinischen Tiefland, 1 = Von der Vernichtung bedroht, 2 = stark gefährdet, 3 = gefährdet, * = derzeit nicht gefährdet, - = kommt laut VERBÜCHELN et al. (1995) nicht vor, kA = keine Angaben)

Nr.	Gesellschaft	NRW	NT
1.	<i>Spergulo vernalis</i> - <i>Corynephorum canescens</i>	2	2
2.	<i>Agrostietum coarctatae</i>	3	3
3.	<i>Sedum acre</i> -Restgesellschaft	kA	kA
4.	<i>Airetum praecox</i>	3	3
5.	<i>Filagini minimae</i> - <i>Vulpium myuros</i>	2	2
6.	<i>Airo caryophylleae</i> - <i>Festucetum ovinae</i>	2	2
7.	<i>Dianthus deltoideus</i> - <i>Armerietum elongatae</i>	1	1
8.	<i>Agrostis tenuis</i> -Restgesellschaft	kA	kA
9.	<i>Cerastietum pumili</i>	3	-

Tabelle 14.

Gefährdungsgrad der Gefäßpflanzen des Untersuchungsgebietes (nach WOLFF-STRAUB et al. 1988) (NT = Niederrheinisches Tiefland, NB = Niederrheinische Bucht, 0 = ausgestorben oder verschollen, 1 = vom Aussterben bedroht, 2 = stark gefährdet, 3 = gefährdet, 4 = potentiell gefährdet, * = in einem Landesteil nicht gefährdet)

Artname	NT	NB
<i>Aira caryophyllea</i> ssp. <i>caryophyllea</i>	3	3
<i>Aira praecox</i>	*	3
<i>Allium schoenoprasum</i>	3	3
<i>Allium sphaerocephalon</i>	0	0
<i>Anchusa officinalis</i>	2	2
<i>Artemisia campestris</i>	2	2
<i>Bromus secalinus</i>	0	0
<i>Campanula patula</i>	0	4
<i>Carex arenaria</i>	3	2
<i>Carex echinata</i>	3	3
<i>Chondrilla juncea</i>	1	1
<i>Corynephorus canescens</i>	3	3
<i>Cynoglossum officinale</i>	2	3
<i>Dianthus deltoideus</i>	2	2
<i>Equisetum ramosissimum</i>	3	3
<i>Filago minima</i>	3	3
<i>Hypochaeris glabra</i>	1	0
<i>Jasione montana</i>	*	3
<i>Juncus squarrosus</i>	3	3
<i>Kickxia elatine</i>	3	*
<i>Poa bulbosa</i>	4	4
<i>Potentilla tabernaemontani</i>	3	3
<i>Salvia pratensis</i>	3	3
<i>Spergula morisonii</i>	3	2
<i>Teesdalia nudicaulis</i>	3	3
<i>Thalictrum flavum</i>	3	3
<i>Tragopogon pratensis</i> ssp. <i>orientalis</i>	3	2
<i>Ulmus minor</i>	2	2
<i>Veronica praecox</i>	0	2
<i>Veronica teucrium</i>	3	2
<i>Viola tricolor</i> ssp. <i>minima</i>	3	3

7.2. Gefährdete Arten

Von den insgesamt 285 in den Sandtrockenrasen vorgefundenen Gefäßpflanzen stehen 31 auf der Roten Liste (WOLFF-STRAUB et al. 1988). Darunter sind für das Niederrheinische Tiefland (NT) 2 Arten nicht gefährdet, 1 Art potentiell gefährdet, 17 Arten gefährdet, 5 Arten stark gefährdet, 2 Arten sind vom Aussterben bedroht und 4 Arten gelten als ausgestorben oder verschollen, waren jedoch früher an geeigneten Sandstandorten des Untersuchungsgebietes nachweisbar. Für die Niederrheinische Bucht (NB) gilt 1 Art aus dieser Artenreihung als nicht gefährdet, 2 Arten als potentiell gefährdet, 15 Arten als gefährdet, 9 Arten als stark gefährdet, 1 Art als vom Aussterben bedroht und 3 Arten gelten als ausgestorben oder verschollen (Tab. 14). Von den 17 Moosen (Tab.: 15) fallen *Ditrichum heteromallum*, *Racomitrium canescens* und *Grimmia laevigata* unter die gefährdeten Arten für das Rheinland (DÜLL 1986).

Tabelle 15.

Gefährdungsgrad der Moose des Untersuchungsgebietes (RL = Rheinland, NRW = Nordrhein-Westfalen, 2 = stark gefährdet, 3 = gefährdet)

Artname	RL	NRW
<i>Ditrichum heteromallum</i>	3	3
<i>Grimmia laevigata</i>	2	2
<i>Racomitrium canescens</i>	3	3

7.3. Konsequenzen

Sandtrockenrasen gehören aufgrund der dort herrschenden besonderen Standortbedingungen und ihres in ökologischer Hinsicht hochspezialisierten Arteninventars zu den schwer vernetzbaren Biotoptypen. Sie sind daher, wie schon HEYDEMANN (1983) feststellte, durch die meisten im Rahmen der Landschaftsplanung etablierten Saumbiotop nur schwer zu verbinden. Die Kartierung auch der Fragmentbiotope macht deutlich, daß die aktuell noch vorhandenen Sandvegetationsbestände am Niederrhein in der Regel weit voneinander entfernte Insel- bzw. Trittsteinvorkommen inmitten einer ökologisch anders ausgewiesenen Umgebung sind. Wenn auch ein gelegentlicher zufallsbedingter Diasporenaustausch zwischen ihnen nicht generell unmöglich erscheint, müssen doch die Einzelpopulationen der Teilareale als weitgehend voneinander isolierte Reproduktionsgruppen betrachtet werden. Dies kann im Einzelfall genetische Erosion nach sich ziehen, doch gibt es hierzu bei den Elementen der mitteleuropäischen Sandtrockenrasen-Komplexe bisher noch keine Informationen. Für etliche der Gesellschaften dürfte eine gezielte Wiederherstellung bzw. Neubegründung nicht möglich sein. Aus dieser Erkenntnis heraus ist es unerläßlich, die Vorkommen der letzten Sandtrockenrasen am Niederrhein zu erhalten. Dem tragen auch das Naturschutzrecht (auf Bundesebene: § 20c BNatSchG, auf Landesebene: § 62 LG NW) sowie neuere Planungshilfen der Landesregierung Rechnung (Landesregierung Nordrhein-Westfalen 1996).

8. Syntaxonomische Zusammenfassung und Bewertung der Überlebensfähigkeit der Bestände

Mit der vorliegenden Arbeit wurde in der Vegetationsperiode 1993 die Verbreitung von Sandtrockenrasen am Niederrhein dokumentiert. Ziel war die Erfassung der realen Vegetation in vegetationskundlicher und floristischer Hinsicht. Nach umfassender Bestandesaufnahme stellt sich die Synsystematik dieser Gesellschaften im Gebiet nunmehr wie folgt dar:

Klasse **Koelerio-Corynephoretea** KLIKA ap. KLIKA & NOWAK 1941 (= Sedo-Scleranthetea BR.-BL. 1955 em. Th. MÜLLER 1961)

Ordnung **Corynephoretalia canescentis**

KLIKA 1934

Verband **Corynephorion canescentis**

KLIKA 1934

Assoziation **Spergulo vernalis-Corynephoretum canescentis** (R.Tx. 1928)

LIBBERT 1933

Assoziation **Agrostietum coarctatae**

(KOBENDZA 1930, R.Tx. 1937) R.Tx.

ap. DIERSSEN 1972

Sedum acre-Restgesellschaft

Verband **Thero-Airion** R.Tx. 1951

Assoziation **Airetum praecoxis**

(SCHWICKERATH 1944) KRAUSCH 1967

Assoziation **Filagini minimae-Vulpietum myuros** OBERD. 1938

Assoziation **Airo caryophylleae-Festucetum ovinae** R.Tx. 1955

Ordnung **Festuco-Sedetalia** R.Tx. 1951 em.

KRAUSCH 62

Verband **Armerion elongatae** KRAUSCH

1961

Assoziation **Diantho deltoidis-Armerietum elongatae** KRAUSCH 1959

Agrostis tenuis-Restgesellschaft HUECK 1931

Ordnung **Sedo-Scleranthetalia** BR.-BL. 1955

Verband **Alysso-Sedion albi** OBERD. & Th. MÜLLER 1961 ap. Th. MÜLLER 1961

Assoziation **Cerastietum pumili** OBERD.

& Th. MÜLLER ap. Th. MÜLLER 1961

Assoziation **Saxifrago tridactylitis-Poetum compressae** (KREH 1945)

GÉHU & LERICQ 1957

Primärstandorte von Sandtrockenrasen finden sich im Untersuchungsgebiet nicht (mehr). Schafbeweidung, in der traditionellen Kulturlandschaft Auslöser und Erhaltungsfaktor der Sandtrockenrasen, findet nur noch lokal begrenzt und vereinzelt statt. Für die Erhaltung von Koelerio-Corynephoretea-Gesellschaften spielt sie somit nur noch eine geringe Rolle. Von größerer aktueller Bedeutung ist vielmehr die Grabetätigkeit von Wildkaninchen. In der modernen Industriegesellschaft bieten aber Straßenbankette und besonnte, stark austrocknende Substrate in Gewerbe- und Industriebetrieben und Bahnanlagen eine Überlebenschance für eine Reihe von Sandtrockenrasen-Gesellschaften und deren Arten. Zur Auslotung ihrer Bedeutung als Trittsteine sind weitere Untersuchungen zum Ausbreitungsverhalten der Arten erforderlich.

Literatur

- ANTZ, C. C. & CLEMEN, R. C. (1846): Die Flora von Düsseldorf. - Stahl'sche Buchhandlung Düsseldorf
- ARNDT, A. (1956): Beiträge zur Flora und Vegetation Brandenburgs. - Wiss. Zeitschr. P. H. Potsdam, Math. Nat. Reihe (Potsdam) **2** (2), 201-229
- ASMUS, U. (1980): Vegetationskundliches Gutachten über den Potsdamer und Anhalter Güterbahnhof in Berlin. - Erlangen, Senator für Bau- und Wohnungswesen Berlin - III c
- BEHMANN, G. (1930): Zur Morphologie und Vegetation nw-deutscher Binnendünen. - Mitt. der flor.-soz. A.G. in Niedersachsen **2**, 167-189
- BERGMEIER, E., HÄRDTE, U., MIERWALD, U., NOWAK, B. & PEPPLER, C. (1990): Vorschläge zur syntaxonomischen Arbeitsweise in der Pflanzensoziologie. - Kieler Notizen (Kiel) **20**, 92-103
- BERLIN, A. (1978): Der Federschwingelrasen (*Filagin-Vulpium* Oberd. 38) nicht selten im Laacher Vulkangebiet. - Decheniana (Bonn) **131**, 138-140
- BONTE, L. (1916): Beiträge zur Adventivflora des Niederrheins (1909-1912). - Sitzungsber. Naturhistor. Ver. preuss. Rheinl. Westf. (Bonn) 1916 D, 22-41
- BONTE, L. (1929/30): Beiträge zur Adventivflora des rheinisch-westfälischen Industriegebietes (1913-1927). - Verh. Naturhistor. Ver. preuss. Rheinl. Westf. (Bonn) **86**, 141-255
- BONTE, L. (1937): Beiträge zur Adventivflora des rheinisch-westfälischen Industriegebietes (1930-1934). - Ver. Naturhistor. Ver. preuss. Rheinl. Westf. (Bonn) **94**, 107-142
- BRANDES, D. (1981): Über einige Ruderalpflanzen von Verkehrsanlagen im Kölner Raum. - Decheniana (Bonn) **134**, 49-60
- BRANDES, D. (1984): Flora und Vegetation von Bahnhöfen im nördlichen Deutschland. - Acta Bot. Slov. Acad. Sci. Slovacae, Ser., A, Suppl. **1**, 9-15
- BRUN-BLANQUET, J. (1936): L'unification des conceptions phytocologiques fondamentales au congrès international de botanique d'Amsterdam. - Compte-rendu sommaire des Seances de la société de biogeographie (Paris) **105**, 61-62
- BRUN-BLANQUET, J. (1964): Pflanzensoziologie. - Springer, Wien, New-York
- BRUN-HOOL, J. (1961): Ackerunkraut-Fragmentgesellschaften. - Ber. Internat. Sympos. Internat. Vereinig. Vegetat. Kde 1961, 38-50, Den Haag
- BURGHARDT, H. (1973): Wandel der Landschaft und der Flora von Duisburg und Umgebung seit 1800. - Duisburger Forschungen **18**, Walter Braun, Duisburg
- BURRICHTER, E. (1964): Wesen und Grundlagen der Pflanzengesellschaften. - Abh. Landesmus. Naturkd. (Münster) **6**, 3-16
- BURRICHTER, E. (1977): Vegetationsbereicherung und Vegetationsverarmung unter dem Einfluß des prähistorischen und historischen Menschen. - Natur und Heimat (Münster) **37** (2), 46-51
- BURRICHTER, E., POTT, R., RAUS, T. & WITTIG, R. (1980): Die Hudelandschaft Borkener Paradies im Emstal bei Meppen. - Abh. Landesmus. Naturk. Westf. (Westfälische Vereinsdruckerei, Münster) **42**, 4-69
- CASPERS, N. & GERSTENBERGER, P. (1979): Floristische Untersuchungen auf den Bahnhöfen des Lahntals. - Decheniana (Bonn) **132**, 3-9
- DIERSCHKE, H. (1979): Die Pflanzengesellschaften des Holtumer Moores und seiner Randgebiete. - Mitt. flor.-soz. A.G. (Göttingen) N.F. **21**, 111-143
- DIERSSEN, K. (1973): Die Vegetation des Gildehauser Venns, (Grafschaft Bentheim). - Beih. Ber. Naturhist. Ges. (Hannover) **8**, 3-107
- DIERSSEN, K. (1990): Einführung in die Pflanzensoziologie. Vegetationskunde. - 241 S., Darmstadt, Wissenschaftliche Buchgesellschaft
- DÜLL, R. (1980): Die Moose (Bryophyta) des Rheinlandes (Nordrhein-Westfalen, Bundesrepublik Deutschland). - Decheniana Beih. (Naturhistorischer Verein der Rheinlande und Westfalens, Neustadt/Aisch) **24**, 1-365
- DÜLL, R. (1986): Rote Liste der in Nordrhein-Westfalen gefährdeten Moose. - Schriftenreihe der Landesanstalt für Ökologie, Landschaftsentwicklung und Forstplanung Nordrhein-Westfalen (Recklinghausen, LÖLF) **4**, 83-124
- DÜLL, R. & KUTZELNIGG, H. (1980): Punktkartenflora von Duisburg und Umgebung. - Forschungsberichte des Landes Nordrhein-Westfalen 2910, 3-326, Minister für Wissenschaft und Forschung NRW, Opladen
- ELLENBERG, H. (1986): Die Vegetation Mitteleuropas mit den Alpen. - 4. Auflage, 986 S., Ulmer, Stuttgart.
- FETTWEISS, F. (1915/16): Verzeichnis volkstümlicher Namen vom Niederrhein. - Abh. Ver. Naturwiss. Erforsch. Niederrhein (Krefeld) **2**, 26-47
- Gesetz über Naturschutz und Landschaftspflege (Bundesnaturschutzgesetz - BNatSchG) in der Fassung der Bekanntmachung vom 12. März 1987 (BGBl. I S. 890), zuletzt geändert durch das Investitionserleichterungs- und Wohnbaulandgesetz vom 22. April 1993 (BGBl. I S. 466)

- Gesetz zur Sicherung des Naturhaushalts und zur Entwicklung der Landschaft (Landschaftsgesetz - LG) in der Fassung der Bekanntmachung vom 26. Juni 1980 (GV.NW. S. 734), zuletzt geändert durch Gesetz vom 2. Mai 1995 (GV.NW S. 382)
- GÖDDE, M. (1986): Vergleichende Untersuchung der Ruderalvegetation der Großstädte Düsseldorf, Essen und Münster. - 282 S., Diss. Math.-Nat. Fak. Univ. Düsseldorf
- GRIMBACH, N. (1989a): Die Veränderungen der Binnenlanddünen und umliegenden Ackerfluren zwischen Stützelberg, Zons und Dormagen. - *Der Niederrhein* **56**, 141-154
- GRIMBACH, N. (1989b): Floristische Untersuchungen im Raum Neuß - ein Beitrag zur Unterschutzstellung einer Dünenlandschaft. - *Jb. naturwiss. Ver. Wuppertal (Wuppertal)* **42**, 72-76
- GRIMBACH, N. (1990): Bestandsveränderungen bei Pflanzen und Tieren im NSG Wahler Berg bei Dormagen von 1972 bis 1988. - *Der Niederrhein* **57**, 8-16
- GUINOCHET, M. (1973): *Phytosociologie*. - 227 S., Masson, Paris
- HARD, G. (1982): Die spontane Vegetation der Wohn- und Gewerbequartiere von Osnabrück I. - *Osnabrücker naturwiss. Mitt. (Osnabrück)* **9**, 151-203
- HASKARL, J. C. (1835): Über einige bei Düsseldorf vorkommende Farne und Moose. - *Flora oder Allgem. Bot. Zeitung (Regensburg)* 1835, 473-478
- HERRENKOHL, E. F. (1871): Verzeichnis der phanogamischen und cryptogamischen Gefäß-Pflanzen von Cleve und Umgegend. - *Verh. Naturhistor. Ver. preuss. Rheinl. Westf. (Bonn)* **28**, 123-232
- HEYDEMANN, B. (1983): Vorschlag für ein Biotopschutzzonen-Konzept am Beispiel Schleswig-Holsteins - Ausweisung von schutzwürdigen Ökosystemen und Fragen ihrer Vernetzung. - *DER Schriftenr. Deut. Rat Landespf. (Leopold, Bonn)* **41**, 95-104
- HILD, J. (1961a): Frauenhaar und Ordenskissen. Über die Moose im Kreis Dinslaken. - *Heimatkalendar Dinslaken* 1961, 83-86
- HILD, J. (1961b): Das Naturschutzgebiet Wisseler Dünen. - *Heimatkalendar für das Kieverland* 1961, 83-86
- HILD, J. (1965): Heide-Landschaften im Kreis Dinslaken. - *Heimatkalendar Dinslaken* 1965, 100-105
- HILD, J. (1968): Die Naturschutzgebiete im nördlichen Rheinland. - *Schriftenr. Landesstelle Natursch. Landespf. Nordrhein-Westfalen (Bongers, Recklinghausen)* **3**, 3-106
- HÖPPNER, H. (1913): *Flora des Niederrheins*. - 3. Aufl., Halfmann, Krefeld
- HÖPPNER, H. (1927): Ist die Bislicher Insel vom botanischen und pflanzengeographischen Gesichtspunkt aus als Naturdenkmal anzusprechen? - *Die Natur am Niederrhein (Goeke, Krefeld)* **3**, 13-14
- HÖPPNER, H. (1936): Das Naturschutzgebiet Wisseler Dünen am unteren Niederrhein. 2. Botanisches. - *Rheinische Heimatpflege* **8**, 92-98
- HÖPPNER, H. & PREUB, H. (1926): *Flora des westfälisch-rheinischen Industriegebietes unter Einschluß der Rheinischen Bucht*. - Ruhfus, Dortmund
- HOHENESTER, A. (1960): Grasheiden und Föhrenwälder auf Diluvial- und Dolomitsanden im nördlichen Bayern. - *Ber. Bayer. Bot. Ges. (München)* **33**, 30-85
- HUECK, K. (1934): Erläuterung zur vegetationskundlichen Karte des Endmoränengebietes von Chorin (Uckermark) (Meßtischblatt Hohenfinow). - *Beitr. z. Naturdenkmalpflege* **14**, 105-214
- JECKEL, G. (1984): Syntaxonomische Gliederung, Verbreitung und Lebensbedingungen nordwestdeutscher Sandtrockenrasen (Sedo-Scleranthetea). - *Phytocoenologia (Borntraeger, Stuttgart-Braunschweig)* **12**, 9-153
- JECKEL, G. (1985): Kleinräumige Vegetationstranssekte in Extensivgrünland alter Dünengebiete in Nordwestdeutschen Flußtälern. - *Colloques Phytosociologiques. Végétation et géomorphologie (Bailleul)* **13**, 119-135
- KLIKA, J. (1934): Studien über die xerotherme Vegetation Mitteleuropas. III. Die Pflanzengesellschaften auf Sandböden des Marchfeldes in der Slowakei. - *Beih. Bot. Centralbl. (Dresden)* **52 B**, 1-16
- KORNECK, D. (1974): Xerothermvegetation in Rheinland-Pfalz und Nachbargebieten. - *Schriftenr. Vegetationskunde (Bonn)* **8**, 1-196
- KRAUSCH, H.-D. (1962): Gliederungsentwurf für die Sandtrocken- und Silikattrockenrasen des eurosibirischen Vegetationskreises. - *Mitt. flor.-soz. A.G. (Stolzenau) N.F.* **9**, 266-269
- KRAUSCH, H.-D. (1967): Die Pflanzengesellschaften des Stechlinsee-Gebietes III. Grünlandgesellschaften und Sandtrockenrasen. - *Limnologica* **5**, 331-366
- KRAUSCH, H.-D. (1968): Die Sandtrockenrasen (Sedo-Scleranthetea) in Brandenburg. - *Mitt. flor.-soz. A.G. (Todenmann) N.F.* **13**, 71-100
- KÜMMEL, K. (1936): Pflanzengesellschaften und Landschaftsformen. Ein pflanzensoziologisches Profil vom Niederrhein bis zum Bergischen Land. - *Die Natur am Niederrhein (Goeke, Krefeld)* **12**, 1-10
- KÜRTE, W. (1966): Der Diersfurter Wald. - *Heimatkalendar Landkreis Rees* 1966, 137-141

- Landesregierung Nordrhein-Westfalen (1996): Bewertung von Eingriffen in Natur und Landschaft. Arbeitshilfe für die Bauleitplanung. - 64 S., Karten, Düsseldorf
- LIENENBECKER, H. (1971): Die Pflanzengesellschaften im Raum Bielefeld-Halle. - Ber. Naturwiss. Ver. Bielefeld **20**, 67-170
- LOHMEYER, W. (1981): Über die Flora und Vegetation der dem Uferschutz dienenden Bruchsteinmauern, -pflaster und -schüttungen am nördlichen Mittelrhein. - Natur und Landschaft (Bonn) **56**, 253-260
- MEIGEN, W. (1886): Flora von Wesel. - Carl Kühler, Wesel
- MEISEL, K. (1977): Die Grünlandvegetation nordwestlicher Flußtäler und die Eignung der von ihr besiedelten Standorte für einige wesentliche Nutzungsansprüche. - Schriftenr. Vegetationkd. (Bonn) **11**, 3-121
- MINCK, W. (1839): Aufzählung der um Crefeld wildwachsenden und am häufigsten cultivierten phanerogamischen Pflanzen, wie weit dieselben bisher gefunden wurden, nebst Angabe der Standörter derselben. - Jährliche Nachrichten der höheren Stadtschule zu Crefeld, Funcke, Crefeld
- MÜLLER, T. (1942): Eingebürgerte amerikanische Arten im Gebiet des Niederrheins. - Die Natur am Niederrhein (Goeke, Krefeld) **18**, 41-53
- MÜLLER, T. (1961): Ergebnisse pflanzensoziologischer Untersuchungen in Südwestdeutschland. - Beitr. naturk. Forsch. SW-Deutschl. (Karlsruhe) **20**, 111-122
- OBERDORFER, E. (1990): Pflanzensoziologische Exkursionsflora. - 6. Auflage, 1050 S., Ulmer, Stuttgart
- PHILIPPI, G. (1973): Die Sandfluren und Brachen kalkarmer Flugsande des mittleren Oberrheingebietes. - Veröff. Landesst. Naturschutz Landschaftspflege Baden-Württemberg (Ludwigsburg) **41**, 24-62
- POTT, R. (1992): Die Pflanzengesellschaften Deutschlands. - 427 S., Stuttgart, Ulmer
- POTT, R. & HÜPPE, J. (1991): Die Hudelandschaften Nordwestdeutschlands. - Abh. Landesmus. Naturk. Westf. (Landschaftsverband Westfalen-Lippe, Münster) **3** (1/2), 5-313
- RAABE, E. W. (1955): Über die Verarmung der Landschaft. - Schr. Naturwiss. Ver. Schleswig-Holstein **27**, 171-189
- SCHARF, D. (1995): Soziologie und Floristik der Sandtrockenrasen am Niederrhein. - 151 S. + Anh., Düsseldorf, Diplomarbeit
- SCHUEERMANN, R. (1925/26): Die Adventivflora des rheinisch-westfälischen Industriegebietes. - Sitzungsber. Naturhistor. Ver. preuss. Rheinl. Westf. (Bonn) 1925 D, 50-57
- SCHUEERMANN, R. (1928): Die Pflanzenwelt der Kehrichtplätze des rheinisch-westfälischen Industriegebietes. - Sitzungsber. Naturhistor. Ver. preuss. Rheinl. Westf. (Bonn) 1928 D, 10-22
- SCHUEERMANN, R. (1929/30): Die Mittelmeerpflanzen der Güterbahnhöfe des rheinisch-westfälischen Industriegebietes. - Decheniana (Bonn) **86**, 256-342
- SCHREURS, W. (1967/68): Dünenlandschaft diesseits und jenseits der niederrheinisch-holländischen Grenze. - Niederrhein. Jahrb. **10**, 29-31
- SCHÖWE, M. (1978): Die Wegrandflora von Duisburg und ihre Beziehung zum Menschen. - Decheniana (Bonn) **131**, 4-32
- SCHRÖDER, E. (1980): Die Sandtrockenrasen in der Westfälischen Bucht. - 75 S., Dipl.-Arb., Univ. Münster
- SCHRÖDER, E. (1989): Der Vegetationskomplex der Sandtrockenrasen in der Westfälischen Bucht. - Abh. Westf. Mus. Naturk. (Münster) **51** (2), 3-95
- SCHÜTZ, P. & GRIMBACH, N. (1994): Auswirkungen von Koppelschafhaltung auf Sandmagerrasen. - LÖBF-Mitteilungen (Recklinghausen, LÖBF) **3**, 51-54
- SCHÜTZ, P. & GRIMBACH, N. (1995): Zur Vegetation der rheinischen Binnendüne Wahler Berg, Kreis Neuss mit näherer Betrachtung der Sandtrockenrasen. Niederrh. Jahrb. (Krefeld) **17**, 59-68.
- SCHULTE, G. & WOLFF-STRAUB, R. (1986): Vorläufige Rote Liste der in Nordrhein-Westfalen gefährdeten Biotope. - Schriftenreihe der Landesanstalt für Ökologie, Landschaftsentwicklung und Forstplanung Nordrhein-Westfalen (LÖLF, Recklinghausen) **4**, 19-27
- SCHUMACHER, W. (1995): Atlas der Farn- und Blütenpflanzen des Rheinlandes. - 355 S., Selbstverlag, Bonn
- SCHWICKERATH, M. (1936): Karte der Einstrahlungen bemerkenswerter Florenelemente in das Rheinstromgebiet nebst Erläuterungen. - Rheinische Heimatpflege **8**, 67-72.
- SOMMER, W.-H. (1970): Das Cladonietosum-Problem in Silikattrockenrasen. - Herzogia (Lehre) **2**, 116-122
- STEEGER, A. (1931): Die Terrassen- und Endmoränen-Landschaft zwischen Krefeld, Moers und Geldern. - Natur am Niederrhein **7** (1), 6-21
- STEEGER, A. (1936): Das Naturschutzgebiet Wisseler Dünen am unteren Niederrhein. 1. Geologisches. - Rheinische Heimatpflege **8**, 92-98
- TRAUTMANN, W. (1972): Vegetation (Potentiell natürliche Vegetation). - Deutscher Planungsatlas Bd. 1 Nordrhein-Westfalen, Lieferung 3, 29 S., Jäneck, Hannover

Aufnahmeort:	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19	20	21	22	23	24	25	26	27	28	29	30	31	32	33	34	35	36	37	38	39	40	41	42	43	44	45	46	47	48	49	50	51	52	53	54	55	56	57	58	59	60	61	62	63	64
Aufnahmefläche (m²)	WES	KR	DU	NE	DU	D	DU	DU	NE	D	KR	WES	DU	KLE	WES	WES	WES	DU	DU	WES	DU	D	D	KR	KR	NE	DU	D	DU	WES	DU	WES	DU	KR	D	WES	DU	WES	DU	DU	D	D	WES	NE	DU	DU	DU	KR	DU	DU	D	KR	DU	KR	D	DU	Du	KR	DU	WES	DU	DU		
Deckung (%)	45	80	70	100	95	75	50	100	80	85	70	95	60	50	95	80	55	20	50	100	70	80	100	95	80	50	90	10	40	60	50	50	90	40	90	60	80	70	90	80	40	80	80	50	60	70	60	90	80	60	60	25	50	90	80	80	50	50	100	90	80	95	50	
Artenzahl	12	12	13	2	7	7	10	9	8	7	7	15	9	15	13	12	19	8	13	14	14	16	18	11	5	10	9	6	9	13	15	12	13	8	5	12	10	15	10	14	14	11	12	17	10	17	19	14	18	9	7	7	18	28	15	11	13	11	13	8	16	9	10	

außerdem kommen je einmal vor: in 1: *Alopecurus pratensis* L., *Rumex obtusifolius* L., *Schindium rivulare* L., in 3: *Allium schoenoprasum* var. *caespitosum* L., in 5: *Hedera helix* L., in 9: *Lolium multiflorum* L., in 12: *Lamium album* L., in 17: *Berteroa incana* L., in 21: *Spergularia rubra* L., *Ditrichum heterostachium* L., in 22: *Festulolium lolaceum* L., *Agrostis stolonifera* ssp. *stolonifera* L., *Alopecurus geniculatus* L., *Juncus squarrosus* L., in 23: *Linaria vulgaris* L., *Stellaria holostea* L., in 24: *Cerastium pumilum* L., in 25: *Agrostis scabra* L., in 26: *Geranium robertianum* L., in 27: *Quercus robur* (Klg.) L., in 30: *Clematis vitalba* L., *Trigonopogon pratensis* ssp. *orientalis* L.

in 31: *Medicago falcata* +, *Vicia sepium* +, in 33: *Medicago sativa*, in 34: *Mercurialis perennis* 1, *Sedum hippocastanum* 1, *Lamium amplexicaule* +, in 35: *Lygodesia orensis* 1, in 40: *Symphoricarpos officinalis* +, in 43: *Bryonia crepitans* +, in 44: *Veronica prostrata* var. *scheucheri* +, *Calamagrostis epigejos* 1, *Potentilla tuberosa* +, *Thymus pulegioides* var. *parvifolius* +, in 45: *Plantago major* +, in 46: *Galium aparine* +, *Isatis tinctoria* +, *Oenothera biennis* +, *Scrophularia nodosa* +, *Epilobium hirsutum* +, *Asperula officinalis* +, in 47: *Oenothera sphegodes* 2, *Sagittaria officinalis* 2, *Allium vineale* 1, *Galium verum* var. *verum* +, *Melilotus officinalis* +, in 49:

Epilobium angustifolium +, *Allium carinatum* +, in 50: *Anagallis arvensis* +, in 53: *Sagina procumbens* +, *Sonchus oleraceus* +, *Senecio vulgaris*, *Acer platanoides* (Klg.) +, in 54: *Polygonum amphibium* +, *Glechoma hederacea* +, *Phlox pratensis* +, *Cirsium olivaceum* +, in 59: *Descurainia sophia* +, in 61: *Bellis perennis* +, in 63: *Aster lanceolatus* 3, *Silene vulgaris* +.

[illegible]

¹ In 24: *Carex pilulifera* +, *Carex hirta* +, in 26: *Bryum capillare* +, in 27: *Hamulus lupulus* 1, in 29: *Berteroa incana* +, *Lapsana comanica* +, in 31: *Chrysanthemum leucanthemum* +, in 37: *Linaria vulgaris* +, in 39: *Triticum aestivum* +, *Sambucus nigra* +, in 41: *Calamagrostis epigaeos* +, *Glechoma hederacea* +, *Isatis tinctoria* +, in 42: *Carduus acanthoides* +, in 43: *Betula pendula* (B) 2, *Digitalis purpurea* +, *Helix pendula* +, *Cornus sanguinea* (S) +, *Ligustrum vulgare* (S) +.

Aufnahmnr.	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	13	14	15	16	17	18	19	20	21	22	23	24	25	26	27	28	29	30	31	32	33	34	35	36	37
Aufnahmeort	KR	WES	KR	KLE	WES	DU	WES	WES	WES	DU	WES	WES	KLE	WES	KLE	WES	DU	KR	DU	DU	DU	WES	WES	WES	WES	WES	DU	WES	WES	KLE	WES	WES	WES	WES	KLE	WES	WES
Aufnahmefläche (m²)	2	4	1	4	4	4	4	2	2	2	1	3	2	2	1	2	4	1	3	3	4	4	2	2	4	4	4	2	4	2	2	6	4	1	2	2	4
Deckung (%)	95	100	100	95	100	95	90	90	100	80	90	100	100	100	100	80	80	90	90	90	90	80	90	50	80	100	90	100	100	100	95	90	100	90	90	70	100
Artenzahl	7	9	8	9	10	6	13	5	14	6	6	14	12	17	13	11	9	9	14	14	10	17	4	7	15	8	11	8	6	15	14	10	9	13	10	10	9
AC <i>Agrostis vinealis</i>	4	5	4	3	4	5	4	4	1	+	4	4	+	2	+	2	2	+	2	+	5	1	4	+	2	4	5	5	4	1	+	4	1	+	1	4	5
D <i>Hypochoeris radicata</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
VC <i>Vulpia myuros</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	4	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	4
VC <i>Filago minima</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
OC <i>Corynephorus canescens</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	r	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	r
OC <i>Festuca ovina</i> var. <i>ovina</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	1	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
OC <i>Carex arenaria</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3	-
KC <i>Ceratodon purpureus</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	3	1	1	5	3	+	-	-	2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	1	+	-	+
KC <i>Jasione montana</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	2	+	3	-	-	
KC <i>Arenaria serpyllifolia</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	+	-	-	-	-	1	+	+	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	
KC <i>Cerastium arvense</i> ssp. <i>arvense</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	4	-	-	2	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	+	+	-	-	-	-	
KC <i>Sedum acre</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	-	4	1	3	5	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	
KC <i>Trifolium arvense</i>	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-	+	+	-	-	-	-	-	-	-	5	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	+	-
KC <i>Polytrichum piliferum</i>	-	-																																			

Isatis tinctoria +, in 20: *Convolvulus arvensis* +, in 21: *Galium aparine* +, *Ligustrum vulgare* +, *Astragalus glycyphyllos* +, *Erodium cicutarium* +, in 22: *Phleum pratense* +, in 25: *Lapsana communis* +, *Epilobium hirsutum* +, in 26: *Sisymbrium altissimum* +, in 27: *Spergularia rubra* +, in 29: *Campanula patula* +, in 30: *Cynosurus cristatus* +, in 31: *Thymus pulegioides* var. *parvifolius* +, in 33: *Aphanes arvensis* +, *Anthoxanthum odoratum* +, in 35: *Artemisia campestris* +, *Chondrilla juncea* +.

Tab.: 9 *Corallium coralline*[illegible]

außerdem kommen je einzeln vor in 1: *Trifolium repens* *, *Spergularia rubra* *, in 2: *Cynodon cristatus* *, in 3: *Vitroica chomandra* 2, *Rhytidolophos squarrosus* 2, *Luzula campestris* 1, *Acer pseudoplatanus* *, *Acer campestre* *, *Quercus rubra* (jav.) c., in 4: *Nola arvensis* *, in 5: *Bryonia dioica* *, *Sagina procumbens* *, *Bryum argenteum* *, in 7: *Sclanthium rivulare* *, *Feroclea beccabunga* *, *Populus alba* *, *Sambucus nigra* *, in 8: *Nola sepium* *, in 9: *Astragalus glycyphyllos* *, in 10: *Epilobium angustifolium* *, in 12: *Sagina micropetalata* 2, *Matricaria discoidea* *, in 13: *Brachyotum thalictroides* 2, in 15: *Bellis perennis* *, in 17: *Pastinaca sativa* sp. sativa *, in 18: *Cymbalaria muralis* *, in 19: *Ballota nigra* *, *Thalictrum*

flavum +, in 20: *Centauria scabiosa* sup. *scabiosa* +, in 22: *Anchusa officinalis* l., in 23: *Erodium cicutaria* +, in 25: *Galium mollugo* +, *Coronilla varia* +, in 28: *Sorghastrum nutans* +, *Agrimonia eupatoria* +, *Cnicus latifolius* +, *Galopis tetraet* +, *Allium vineale* +, *Matricaria perforata* +, in 31: *Scymnus albidus* +, *Lactuca scariola* +, in 33: *Melandrium album* +, *Salix alba* (juv.) +, in 34: *Plagiodonium confinis* l., *Papaver argemone* +, *Thlaspi arvense* +, in 35: *Medicago officinalis* +, *Sanguisorba minor* +, in 38: *Rosa laeva* +, *Verbascum densiflorum* +, *Geranium robertianum* +, in 39: *Berberis hibernica* +, in 41: *Ranunculus obtusifolius* +, in 42: *Salvia pratensis* +, in 43: *Veronica hederifolia* sup. *hederifolia* l.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Decheniana](#)

Jahr/Year: 1998

Band/Volume: [151](#)

Autor(en)/Author(s): Scharf Daniela, Lösch Rainer

Artikel/Article: [Die Sandtrockenrasen am Niederrhein 11-39](#)