

**Progetto convenzionato: “Attività di  
monitoraggio nell’ambito del progetto LIFE  
RINASCCE - LIFE13 ENV/IT/000169”**

**ACTION C.1: MONITORAGGIO CHIMICO-FISICO, ECOLOGICO,  
GEOMORFOLOGICO E IDRAULICO DEGLI INTERVENTI DI  
RIQUALIFICAZIONE E GESTIONE DELLA VEGETAZIONE**

**“CAMPIONAMENTO DELLA COMUNITA' DELLE  
MACROFITE ACQUATICHE”**

**COLLETTORE ALFIERE (CA)**



RIQUALIFICAZIONE NATURALISTICA PER LA SOSTENIBILITÀ  
INTEGRATA IDRAULICO AMBIENTALE DEI CANALI EMILIANI

A cura di:

Dr.ssa Anna Maria Manzieri, Dr.ssa Annalisa Gorrieri, Dr.ssa Sabrina Melotti, Dr.ssa Paola Bonini, Daniela Corradini.

Arpa Emilia-Romagna Sezione Provinciale di Modena



## Indice

1. Premessa.....	4
2. Metodologia di campionamento ed analisi.....	4
3. Risultati.....	8
4. Allegato 1 – Schede di campionamento CA.....	12
5. Allegato 2 – Elenco taxa indicatori IBMR.....	20

## 1. Premessa

La presente relazione riporta gli esiti del secondo campionamento biologico, *ante-operam*, della comunità delle *Macrofite acquatiche* nei canali individuati dal Consorzio di Bonifica dell'Emilia Centrale nell'ambito del progetto "LIFE RINASCERE - LIFE13 ENV/IT/000169".

L'attività di monitoraggio si è sviluppata attraverso:

- campionamento ed analisi della comunità di Macrofite acquatiche, secondo le modalità previste dal D.M. 260/2010 e la metodologia ufficiale ISPRA 111/2014, su 4 canali oggetto di intervento;
- campionamento ed analisi della comunità di Macrofite acquatiche secondo le modalità previste dal D.M. 260/2010 e la metodologia ufficiale ISPRA 111/2014, finalizzati alla verifica dell'attività di riqualificazione da attuarsi su un corpo idrico per 4 tratti a diversa modalità di gestione della vegetazione acquatica e spondale;
- compilazione delle liste floristiche, elaborazione dei dati tramite calcolo delle metriche previste dal DM 260/2010: applicazione dell'indice IBMR.

Il campionamento realizzato ha lo scopo di valutare lo stato delle acque dei canali monitorati allo stato di fatto e di consentire di effettuare valutazioni in merito alle future azioni di riqualificazione dei canali oggetto di intervento.

## 2. Metodologia di campionamento ed analisi

L'attività di monitoraggio svolta da Arpa Emilia Romagna – Sezione Prov.le di Modena ha riguardato 2 tratti del canale CA interessati dagli interventi di riqualificazione:

- tratti a monte e a valle del ponticello di via Madonna.

Ciascuno dei suddetti monitoraggi è stato interessato da 2 campagne di campionamento distribuite in due periodi stagionali (maggio-giugno e agosto-settembre), compatibilmente con le condizioni idrologiche e di gestione idraulica dei canali stessi.

In questa relazione vengono espressi i risultati del campionamento effettuato in data 27 luglio 2015. A completezza informativa, sono stati riportati anche i risultati delle indagini realizzate nella precedente campagna di maggio.

La valutazione della comunità delle Macrofite acquatiche è stata effettuata, attraverso l'applicazione della metodologia di campionamento dei corsi d'acqua guadabili (Manuali e Linee Guida 111/2014) e la relativa classificazione attraverso l'applicazione dell'indice IBMR (*Index Macrofitique Biologique en Rivière*), come previsto al punto A.4.1.1 del DM 260/2010, ai sensi della Direttiva acque 2000/60/CE.



Il rilievo consiste nell'osservazione *in situ* della comunità macrofittica e delle relative percentuali di copertura totali e di ogni singolo taxa.

Per il calcolo dell'indice IBMR viene utilizzata una lista floristica di taxa indicatori a ciascuno dei quali è associato uno specifico coefficiente di sensibilità (che varia da 0 a 20) e di stenoecia (variabile da 1 a 3).

### Scelta del punto di campionamento

La stazione, rappresentativa del tratto di corso d'acqua che si intende indagare, deve comprendere, per quanto possibile, tutte le facies idrologiche e biologiche presenti nel tratto stesso, comprese le porzioni più lentiche. Per questa seconda campagna, sono stati indagati gli stessi tratti monitorati nel maggio scorso.

Ogni tratto di corpo idrico monitorato è risultato essere di lunghezza pari a 100 metri. I due tratti del CA sono stati individuati uno a monte e uno a valle rispetto la sezione mediana dello stesso tratto rispetto al ponticello di via Madonna.

### Campionamento e attribuzione delle percentuali di copertura

La vegetazione acquatica rinvenuta nel canale CA, è risultata presente nelle sole porzioni spondali, in percentuali simili nei due tratti indagati.

Percorrendo l'intero sviluppo della stazione, sulla fascia spondale, si sono raccolti tutti i taxa presenti, annotandoli sulla *scheda di rilevamento*, e valutando per ciascuno di essi i valori di copertura percentuali assoluti espressi secondo una scala che va da 5 a 100, e coincidenti comunque con numeri interi multipli di cinque. E' stata, inoltre, assegnata la copertura complessiva della vegetazione rispetto al tratto campionato, in base alla quale sono state ricalcolate le percentuali reali di ciascun taxa.

Sulla base delle coperture reali calcolate, sono stati attribuiti i rispettivi coefficienti di copertura  $K_i$ , che concorrono nel calcolo dell'indice IBMR.

VALORE DI $K_i$	DESCRIZIONE	% DI COPERTURA
1	Specie solamente presente	copertura < 0,1%
2	Specie scarsamente coprente	$0,1\% \leq \text{copertura} < 1\%$
3	Specie abbastanza coprente e frequente	$1\% \leq \text{copertura} < 10\%$
4	Specie mediamente coprente	$10\% \leq \text{copertura} < 50\%$
5	Specie molto abbondante o coprente	copertura $\geq 50\%$

Tabella 2 – Coefficienti di copertura

## Identificazione dei taxa

A seguito di un primo sommario riconoscimento dei taxa campionati, il procedimento di identificazione è stato realizzato in laboratorio, attraverso l'utilizzo sia di chiavi di determinazione degli organismi vegetali, sia di strumentazione ottica idonea.

L'identificazione è stata effettuata a livello di specie per tutti i gruppi tassonomici di Macrofite rinvenuti.

Per tutti i campioni raccolti, si è riusciti ad eseguire una classificazione esaustiva, in quanto le specie vegetali risultavano complete, o se incomplete, erano già state rilevate e classificate correttamente nel precedente campionamento. E' stato inoltre possibile verificare i riconoscimenti di alcuni taxa del campionamento di maggio, che al contrario risultavano in una fase vegetativa incompleta.

La riverifica del primo campionamento, non ha apportato modifiche alla classificazione precedentemente effettuata, in quanto le piante in oggetto pur essendo state rinvenute in acqua, non concorrono al calcolo dell'indice IBMR, in quanto sono associabili a specie elofite riparie che solo periodicamente risultano avere l'apparato radicale immerso in acqua.

## Calcolo dell'indice IBMR

A ciascun taxa previsto dall'indice, è associato un "coefficiente di sensibilità"  $Cs_i$  (o *punteggio specifico di oligotrofia*) che va da 1 a 20, dove con 20 si rappresenta un taxon indicatore di acque decisamente oligotrofe e un "coefficiente di stenoecia"  $E_i$  che va da 1 a 3 dove 3 indica il livello più alto di stenoecia. I valori di oligotrofia e stenoecia associati a ciascun taxa indicatore, sono riportati in Allegato 2.

Il calcolo dell'IBMR per la stazione di rilevamento si effettua attraverso la formula:

$$IBMR = \frac{\sum_{i=1}^n E_i \cdot K_i \cdot Cs_i}{\sum_{i=1}^n E_i \cdot K_i}$$

di cui:

$i$  = specie indicatrice;

$n$  = numero totale di specie indicatrici;

$Cs_i$  = punteggio specifico di oligotrofia (da 0 a 20);

$K_i$  = coefficiente di abbondanza (da 1 a 5);

$E_i$  = coefficiente di stenoecia (da 1 a 3);

Dall'applicazione della suddetta formula, ottengo il valore di IBMR attraverso il quale è possibile classificare il corpo idrico in classi di trofia secondo lo schema sotto riportato. Il punteggio dell'IBMR va da 0 a 20.

Livello trofico	Valore IBMR	Colore
Molto basso	IBMR > 14	Blu
Basso	12 < IBMR ≤ 14	Verde
Medio	10 < IBMR ≤ 12	Giallo
Elevato	8 < IBMR ≤ 10	Arancio
Molto elevato	IBMR ≤ 8	Rosso

Tabella 3 – Livelli trofici sulla base del calcolo dell'indice IBMR.

Allo stato attuale delle conoscenze acquisite, non risulta opportuno effettuare il calcolo dell'indice qualitativo EQR, che potrebbe portare risultati fuorvianti difficilmente giustificabili. Si rimanda pertanto ad un momento successivo del progetto (fase post operam), valutare l'opportunità di realizzarne il calcolo.

### 3. Risultati

Al momento del campionamento il canale presentava un battente d'acqua significativo, che non ha consentito l'ingresso in acqua, così come previsto dalla metodologia di campionamento. Inoltre, il fondale particolarmente melmoso e l'elevata torbidità delle acque, non avrebbe comunque permesso un accesso in sicurezza dell'alveo bagnato. Si è proceduto pertanto campionando sulle rive, i taxa che presentavano almeno l'apparato radicale immerso.



Figura 2 – Sezione di monte (a sinistra) e sezione di valle (a destra) oggetto di campionamento del primo tratto del Collettore Alfieri (CA).

Nelle tabelle di seguito riportate, sono indicati i risultati dei campionamenti effettuati nei due tratti del CA; per ogni tratto si sono riportati la percentuale di copertura totale della vegetazione rinvenuta in acqua, i differenti taxa di Macrofite campionati con le relative coperture in termini assoluti e relativi e il valore dell'indice IBMR con il rispettivo livello trofico. In grassetto sono state inoltre evidenziate le specie che concorrono al calcolo dell'indice IBMR.



## Campionamento del 21/05/2015

### CA – Tratto a monte

Copertura totale macrofite **5,00%**  
Copertura algale -

		Taxa	Copertura assoluta	Copertura relativa
<b>FANEROGAME</b>	<i>MONOCOTILE-DONI</i>	Carex riparia	30	1,5
		Carex elata	10	0,5
		<i>Phragmites australis</i>	<b>50</b>	<b>2,5</b>
		<i>Typhoides arundinacea</i>	<b>10</b>	<b>0,5</b>

Indice IBMR: 9,3 **livello trofico elevato**

### CA – Tratto a valle

Copertura totale macrofite **5,00%**  
Copertura algale -

		Taxa	Copertura assoluta	Copertura relativa
<b>FANEROGAME</b>	<i>DICOTILEDONI</i>	Lythrum salicaria	+	+
		Clematis viticella	+	+
		Potentilla reptans	+	+
	<i>MONOCOTILE-DONI</i>	Carex riparia	30	1,5
		<i>Iris pseudacorus</i>	+	+
		<i>Typhoides arundinacea</i>	<b>10</b>	<b>0,5</b>
		Festuca arundinacea	10	0,5
		<i>Phragmites australis</i>	<b>50</b>	<b>2,5</b>

Indice IBMR: 9,3 **livello trofico elevato**

## Campionamento del 27/07/2015

### CA – Tratto a monte

Copertura totale macrofite 5,00%

Copertura algale -

		Taxa	Copertura assoluta	Copertura relativa
FANEROGAME	MONOCOTILE-DONI	Carex riparia	30	1,5
		Carex elata	10	0,5
		<i>Phragmites australis</i>	60	3
		<i>Typhoides arundinacea</i>	+	+
		<i>Iris pseudacorus</i>	+	+

Indice IBMR: 9,3 **livello trofico elevato**

### CA – Tratto a valle

Copertura totale macrofite 5,00%

Copertura algale -

		Taxa	Copertura assoluta	Copertura relativa
FANEROGAME	MONOCOTILE-DONI	Carex riparia	5	0,25
		Carex elata	20	1
		<i>Iris pseudacorus</i>	+	+
		<i>Typhoides arundinacea</i>	15	0,75
		Sorghum halepense	+	+
		<i>Phragmites australis</i>	60	3

Indice IBMR: 9,3 **livello trofico elevato**

Come si evince dai risultati sopra riportati, i tratti monitorati presentano un livello di trofia elevato, con valori dell'indice IBMR pari a 9,3; il valore dell'indice registrato nel mese di luglio, risulta invariato rispetto al precedente campionamento di maggio. Il livello trofico elevato rinvenuto, risulta comunque coerente con la tipologia dei corsi d'acqua indagati, che tendenzialmente presentano un contenuto di nutrienti nelle acque abbastanza elevato.

Per quanto riguarda i taxa raccolti, per tutti si è raggiunto il riconoscimento a livello di specie. E' stato inoltre possibile classificare alcuni taxa che nella campagna precedente risultavano incompleti per cui era risultato difficoltoso il riconoscimento. Ciononostante, la classificazione finale del corpo idrico, non risulta pregiudicata, in quanto le famiglie a cui appartengono i taxa in oggetto, non sono utilizzabili ai fini del calcolo dell'indice.

Gli unici taxa indicatori utilizzabili sono stati: *Iris pseudacorus*, *Typhoides arundinacea* e *Phragmites australis*.

I valori di sensibilità (Csi) e stenoecia (Ei) dei suddetti taxa, non risultano particolarmente elevati (vedi Allegato 2), ma possono essere considerati comunque coerenti con l'habitat esaminato.

Di seguito si riportano alcune immagini relative alle specie vegetali acquatiche che hanno concorso al calcolo dell'indice trofico.



Figura 3 – Specie IBMR presenti nel Collettore Alfieri (CA). A sinistra *Iris pseudacorus*, al centro *Typhoides arundinacea* e a destra *Phragmites australis*.

## Allegato 1 – Schede campionamenti canale CA

### SCHEDA PER IL RILEVAMENTO DELLE MACROFITE NEI CORSI D'ACQUA

#### LOCALIZZAZIONE DELLA STAZIONE

LOCALITA' COMUNE DI GUALTIERI (RE)	COORDINATE _____
CODICE CA _____	CORSO D'ACQUA COLLETTORE ALFIERE (MONTE)
PROVINCIA REGGIO EMILIA	REGIONE EMILIA ROMAGNA
QUOTA 19 m s.l.m.	DATA 27/07/15 ORA 9,00
COND. METEO SERENO	
OPERATORI MANZIERI, BONINI	

#### PROFILO TRASVERSALE DELL'ALVEO di piena (FOTO)



#### CARATTERISTICHE IDROMORFOLOGICHE DIMENSIONI ALVEALI (Ampiezza)

ALVEO DI MAGRA (2 m)	ALVEO DI MORBIDA (9 m)
ALVEO DI PIENA ordinaria (10 m)	ALVEO BAGNATO al momento del rilievo (10 m)

### CONDIZIONI IDRICHE DELL'ALVEO

morbida  
 magra  
 magra eccezionale

note sull'andamento nel periodo antecedente il rilievo \_\_\_\_\_

### ANDAMENTO DELLA PORTATA

in aumento  
 stabile  
 in diminuzione

### VELOCITA' DELLA CORRENTE

impercettibile o molto lenta  
 media e con limitata turbolenza  
 elevata e turbolenta

lenta  
 media e turbolenta  
 molto elevata e turbolenta

media e laminare  
 elevata e quasi laminare

### ALTEZZA DELL'ACQUA

Altezza media: 100 cm

Altezza massima: 150 cm

### OMBREGGIAMENTO DELL'ALVEO BAGNATO

nullo  
 parziale (5%)  
 totale

### TRASPARENZA DELL'ACQUA

totale  
 parziale  
 nulla

### LUNGHEZZA DEL TRATTO CAMPIONATO

100 metri \_\_\_\_\_ (doppio dell'ampiezza + 1/3)

\_\_\_\_\_ (doppio dell'ampiezza +

### SUBSTRATO DELL'ALVEO DI MAGRA

#### GRANULOMETRIA (%)

roccia \_\_\_\_\_  
 massi \_\_\_\_\_  
 ciottoli \_\_\_\_\_  
 ghiaia \_\_\_\_\_  
 sabbia \_\_\_\_\_  
 limo 100

#### STRUTTURA

diversificato e stabile  
 mobile a tratti  
 facilmente mobile  
 uniformemente compatto  
 compatto per artificializzazione

### FENOMENI EROSIVI IN ATTO

Poco evidenti non rilevanti

riva destra

riva sinistra

Localizzati

riva destra

riva sinistra

Molto evidenti

riva destra

riva sinistra

### COPERTURA VEGETALE PRESENTE NEL GRETO E NEL CORRIDOIO FLUVIALE

Lungo un transetto dal limite esterno dell'alveo di magra sino alla fine del corridoio fluviale, annotare le formazioni presenti

**Riva destra:** salici \_\_\_\_\_ pioppi \_\_\_\_\_ robinie \_\_\_\_\_ ontani \_\_\_\_\_ querce  
 faggi \_\_\_\_\_ platani \_\_\_\_\_ aceri \_\_\_\_\_ noce \_\_\_\_\_ olmi \_\_\_\_\_ sambuco \_\_\_\_\_ amorpha fruticosa  
 nocciolo \_\_\_\_\_ corniolo \_\_\_\_\_ sanguinello \_\_\_\_\_ rovo \_\_\_\_\_  altro: campo coltivato

**Riva sinistra** salici \_\_\_\_\_ pioppi \_\_\_\_\_ robinie \_\_\_\_\_ ontani \_\_\_\_\_ querce  
 faggi \_\_\_\_\_ platani \_\_\_\_\_ aceri \_\_\_\_\_ noce \_\_\_\_\_  olmi \_\_\_\_\_ sambuco \_\_\_\_\_ amorpha fruticosa  
 nocciolo \_\_\_\_\_ corniolo \_\_\_\_\_ sanguinello \_\_\_\_\_ rovo \_\_\_\_\_  altro: cespugli



	Nome del taxa o comunque breve descrizione identificativa	%copertura
<b>PTERIDOFITE</b>		
<b>FANEROGAME</b>		
<b>Monicotiledoni</b>	Carex riparia	30
	Carex elata	10
	Phragmites australis	60
	Typhoides arundinacea	+
	Iris pseudacorus	+
	<b>Totale</b>	<b>100</b>

\*tipologie macroscopicamente distinguibili omogenee per colore e struttura

## SCHEDA PER IL RILEVAMENTO DELLE MACROFITE NEI CORSI D'ACQUA

### LOCALIZZAZIONE DELLA STAZIONE

LOCALITA' COMUNE DI GUALTIERI (RE)	COORDINATE _____
CODICE CA	CORSO D'ACQUA COLLETTORE ALFIERE (VALLE)
PROVINCIA REGGIO EMILIA	REGIONE EMILIA ROMAGNA
QUOTA 18 m s.l.m.	DATA 27/07/15 ORA 9.45
COND. METEO SERENO	
OPERATORI MANZIERI, BONINI	

### PROFILO TRASVERSALE DELL'ALVEO di piena (FOTO)



### CARATTERISTICHE IDROMORFOLOGICHE DIMENSIONI ALVEALI (Ampiezza)

ALVEO DI MAGRA (2 m)	ALVEO DI MORBIDA (9 m)
ALVEO DI PIENA ordinaria (10 m)	ALVEO BAGNATO al momento del rilievo (10 m)



### CONDIZIONI IDRICHE DELL'ALVEO

- morbida  
 magra  
 magra eccezionale

note sull'andamento nel periodo antecedente il rilievo \_\_\_\_\_

### ANDAMENTO DELLA PORTATA

- in aumento  
 stabile  
in diminuzione

### VELOCITA' DELLA CORRENTE

- impercettibile o molto lenta  
 media e con limitata turbolenza  
 elevata e turbolenta

- lenta  
media e turbolenta  
molto elevata e turbolenta

- media e laminare  
elevata e quasi laminare

### ALTEZZA DELL'ACQUA

Altezza media 100 cm

Altezza massima 150 cm

### OMBREGGIAMENTO DELL'ALVEO BAGNATO

- nessuno  
 parziale (5%)  
 totale

### TRASPARENZA DELL'ACQUA

- totale  
parziale  
 nulla

### LUNGHEZZA DEL TRATTO CAMPIONATO

- 100 metri \_\_\_\_\_ (doppio dell'ampiezza) \_\_\_\_\_ (doppio dell'ampiezza + 1/3)

### SUBSTRATO DELL'ALVEO DI MAGRA

#### GRANULOMETRIA (%)

roccia \_\_\_\_\_  
massi \_\_\_\_\_  
ciottoli \_\_\_\_\_  
ghiaia \_\_\_\_\_  
sabbia \_\_\_\_\_  
limo 100

#### STRUTTURA

- diversificato e stabile  
movibile a tratti  
facilmente movibile  
 uniformemente compatto  
compatto per artificializzazione

### FENOMENI EROSIVI IN ATTO

Poco evidenti non rilevanti	riva destra	riva sinistra
Localizzati	riva destra	<input checked="" type="checkbox"/> riva sinistra
Molto evidenti	<input checked="" type="checkbox"/> riva destra	riva sinistra

### COPERTURA VEGETALE PRESENTE NEL GRETO E NEL CORRIDOIO FLUVIALE

Lungo un transetto dal limite esterno dell'alveo di magra sino alla fine del corridoio fluviale, annotare le formazioni presenti

**Riva destra:** salici \_\_\_\_\_ pioppi \_\_\_\_\_ robinie \_\_\_\_\_ ontani \_\_\_\_\_  querce  
faggi \_\_\_\_\_ platani \_\_\_\_\_ aceri \_\_\_\_\_  noce \_\_\_\_\_  olmi (piccoli) \_\_\_\_\_ sambuco \_\_\_\_\_ amorpha fruticosa  
nocciolo \_\_\_\_\_ corniolo \_\_\_\_\_  sanguinello \_\_\_\_\_  rovo \_\_\_\_\_  altro: prugnolo, acetosella, aristolochia

**Riva sinistra** salici \_\_\_\_\_ pioppi \_\_\_\_\_ robinie \_\_\_\_\_ ontani \_\_\_\_\_ querce  
faggi \_\_\_\_\_ platani \_\_\_\_\_  aceri \_\_\_\_\_  noce \_\_\_\_\_  olmi (piccoli) \_\_\_\_\_  sambuco \_\_\_\_\_ amorpha fruticosa  
nocciolo \_\_\_\_\_ corniolo \_\_\_\_\_ sanguinello \_\_\_\_\_  rovo \_\_\_\_\_  altro: prugnolo



	Nome del taxa o comunque breve descrizione identificativa	%copertura
<b>PTERIDOFITE</b>		
<b>FANEROGAME</b>		
<b>Monicotiledoni</b>	Carex riparia	5
	Iris pseudacorus	+
	Typhoides arundinacea	15
	Sorghum halepense	+
	Carex elata	20
	Phragmites australis	60
<b>Totale</b>		100

\*tipologie macroscopicamente distinguibili omogenee per colore e struttura

## Allegato 2 – Elenco taxa indicatori IBMR

	Csi	Ei
<b>ORGANISMI ETERTROFI</b>		
<i>Leptomitus sp.</i>	0	3
<i>Sphaeotilus sp.</i>	0	3
<b>ALGHE</b>		
<i>Audouinella sp.</i> Bory de St Vincent	13	2
<i>Bangia atropurpurea</i> Lyngbye	10	2
<i>Batrachospermum sp.</i> Roth	16	2
<i>Binuclearia sp.</i> Wittrock	14	2
<i>Chaetophora sp.</i> Schrank	12	2
<i>Chara globularis</i> Thuill.	13	1
<i>Chara hispida</i> (L.) Vailant	15	2
<i>Chara vulgaris</i> L.	13	1
<i>Cladophora sp.</i> Kützing	6	1
<i>Diatoma sp.</i> Bory de St Vincent	12	2
<i>Draparnaldia sp.</i> Bory de St Vincent	18	3
<i>Enteromorpha intestinalis</i> Link	3	2
<i>Hildenbrandia rivularis</i> Nardo	15	2
<i>Hydrodictyon reticulatum</i> Roth	6	2
<i>Hydrurus foetidus</i> C. Agardh	16	2
<i>Lemanea gr. fluviatilis</i> Bory de St Vincent	15	2
<i>Lyngbia sp.</i> C. Agardh	10	2
<i>Melosira sp.</i> C. Agardh	10	1
<i>Microspora sp.</i> Thuret	12	2
<i>Monostroma sp.</i> Thuret	13	2
<i>Mougeotia sp.</i> C. Agardh+ <i>Mougeotiopsis sp.</i> C. Agardh+ <i>Debarya sp.</i> Wittrock	13	2
<i>Nitella flexilis</i> C. Agardh	14	2
<i>Nitella gracilis</i> (Smith) C. Agardh	14	2
<i>Nitella mucronata</i> (A.Br.) Miquel	14	2
<i>Nostoc sp.</i> Vaucher	9	1
<i>Oedogonium sp.</i> Link	6	2
<i>Oscillatoria sp.</i> Vaucher	11	1
<i>Phormidium sp.</i> Kützing	13	2
<i>Rhizoclonium sp.</i> Kützing	4	2
<i>Schizomeris sp.</i> Kützing	1	3
<i>Sirogonium sp.</i> Kützing	12	2
<i>Spirogyra sp.</i> Link	10	1
<i>Stigeoclonium sp.</i> Link (escluso <i>S. tenue</i> )	13	2
<i>Stigeoclonium tenue</i> Link	1	3
<i>Tetraspora sp.</i> Link	12	1
<i>Thorea ramississima</i> Bory de St Vincent	14	3
<i>Tolypella glomerata</i> Leonhardi	12	2
<i>Tolypella prolifera</i> Leonhardi	15	3
<i>Tribonema sp.</i> Derbes & Solier	11	2
<i>Ulotrix sp.</i> Kützing	10	1
<i>Vaucheria sp.</i> De Candolle	4	1
<i>Zygnema sp.</i> Agardh	13	3

<b>LICHENI</b>		
<i>Dermatocarpon weberi</i> (Ach.) Mann.	16	3
<i>Collema fluviatile</i> (Huds) Steud	17	3
<b>BRIOFITE</b>		
<b>Epatiche</b>		
<i>Chiloscyphus pallescens</i> (L.) Corda	14	2
<i>Chiloscyphus polyanthus</i> (L.) Corda	15	2
<i>Marsupella aquatica</i> (Lindenb.) Schiffn	19	2
<i>Marsupella emarginata</i> (Ehrh.) Dum	20	3
<i>Nardia acicularis</i> S.F. Gray	20	3
<i>Nardia compressa</i> (Shook?) Gray	20	3
<i>Porella pinnata</i> L.	12	2
<i>Riccardia multifida</i> (L.) Gray	15	2
<i>Riccardia pinguis</i> (L.) Gray	14	2
<i>Riccardia sinuata</i> (Dicks.) Trev.	15	2
<i>Riccia fluitans</i> L.	8	3
<i>Scapania paludosa</i> K. Müll.	20	3
<i>Scapania undulata</i> (L.) Dum	17	3
<i>Solenostoma crenulatum</i> (Sm.) Mitt.	20	3
<i>Solenostoma triste</i> (Nees) K. Müll.	19	3
<b>Muschi</b>		
<i>Amblystegium fluviatile</i> (Sm.) Loeske (= <i>Hygroamblystegium fluviatile</i> )	11	2
<i>Amblystegium riparium</i> Hedw. (= <i>Leptodictyum riparium</i> )	5	2
<i>Amblystegium tenax</i> (Hedw.) Jenn. (= <i>Hygroamblystegium tenax</i> )	15	2
<i>Brachythecium plumosum</i> (Sw.) B. e.	18	3
<i>Brachythecium rivulare</i> B. e.	15	2
<i>Cinclidotus aquaticus</i> (Jaeg.) B. e.	15	2
<i>Cinclidotus danubicus</i> Schiffn. & Baumgartner	13	3
<i>Cinclidotus fontinaloides</i> (Hedw.) P. Beauv.	12	2
<i>Cinclidotus riparius</i> (Web. & Mohr) Arnott	13	2
<i>Cratoneuron commutatum</i> (Hedw.) Roth	15	2
<i>Cratoneuron filicinum</i> Hedw.	18	3
<i>Drepanocladus aduncus</i> (Hedw.) Warnot.	15	3
<i>Drepanocladus fluitans</i> (Hedw.) Warnot.	14	2
<i>Fissidens crassipes</i> Br. Eur.	12	2
<i>Fissidens minutulus</i> Sull.	14	3
<i>Fissidens polyphyllus</i> Br. Eur.	20	3
<i>Fissidens pusillus</i> Wils.	14	2
<i>Fissidens rufulus</i> Br. Eur.	14	3
<i>Fissidens viridulus</i> (Sw.) Wahlemb	11	2
<i>Fontinalis antipyretica</i> Hedw.	10	1
<i>Fontinalis duriaei</i> Schimp.	14	3
<i>Fontinalis squamosa</i> Hedw.	16	3
<i>Hygrohypnum dilatatum</i> (Schimp.) Loeske	19	3
<i>Hygrohypnum luridum</i> (Hedw.) Jenn.	19	3
<i>Hygrohypnum ochraceum</i> (Wils.) Loeske	19	3
<i>Hyocomium armoricum</i> (Brid.) Wijk & Marg. (= <i>H. flagellare</i> )	20	3
<i>Octodicerus fontanum</i> (La Pyl.) Lindb.	7	3
<i>Orthotrichum rivulare</i> Turm.	15	3
<i>Pachyfidens grandifrons</i> (Brid.) Limpr.	15	3
<i>Philonotis gr. Fontana</i> Milde	18	3

<i>Philonotis calcarea</i> (B.e.) Schimp	18	2
<i>Platyhypnidium rusciforme</i> (Br. Eur.) Fleisch. (= <i>Rhynchostegium riparioides</i> , <i>Platyhypnidium riparioides</i> )	12	1
<i>Rhacomitrium aciculare</i> (Hedw.) Brid.	18	3
<i>Schistidium rivulare</i> Br. Eur. (= <i>Grimmia rivularis</i> )	15	3
<i>Sphagnum</i> gr. <i>Denticulatum</i> (= <i>S.gr. Inundatum</i> Russ.)		
<i>Sphagnum inundatum</i> Russ. (gr <i>denticulatum</i> )	20	3
<i>Sphagnum palustre</i> L.	20	3
<i>Thamnum alopecurum</i> (Hedw.) B. e.	15	2
<b>PTERIDOFITE</b>		
<i>Azolla filiculoides</i> Lam.	6	3
<i>Equisetum fluviatile</i> L. (= <i>E. limosum</i> )	12	2
<i>Equisetum palustre</i> L.	10	1
<b>FANEROGAME</b>		
<i>Acorus calamus</i> L.	7	3
<i>Agrostis stolonifera</i> L.	10	1
<i>Alisma lanceolatum</i> With	9	2
<i>Alisma plantago-aquatica</i> L.	8	2
<i>Apium inundatum</i> L.	17	3
<i>Apium nodiflorum</i> (L.) Lag.	10	1
<i>Berula erecta</i> (Hudson) Coville	14	2
<i>Butomus umbellatus</i> L.	9	2
<i>Callitriche hamulata</i> Kützing ex Koch	12	1
<i>Callitriche obtusangula</i> Le Gall	8	2
<i>Callitriche platycarpa</i> Kützing	10	1
<i>Callitriche stagnalis</i> Scop.	12	2
<i>Callitriche truncata</i> Guss. ssp. <i>occidentalis</i>	10	2
<i>Carex rostrata</i> Stokes	15	3
<i>Carex vesicaria</i> L.	12	2
<i>Catabrosa aquatica</i> (L.) Beauv.	11	2
<i>Ceratophyllum demersum</i> L.	5	2
<i>Ceratophyllum submersum</i> L.	2	3
<i>Eleocharis palustris</i> (L.) Roemer & Schultes	12	2
<i>Elodea canadensis</i> Michx	10	2
<i>Elodea nuttallii</i> (Planchon) St John	8	2
<i>Glyceria fluitans</i> R.Br.	14	2
<i>Groenlandia densa</i> (L.) Fourn.	11	2
<i>Helodes palustris</i> Spach	17	3
<i>Hippuris vulgaris</i> L.	12	2
<i>Hottonia palustris</i> L.	12	2
<i>Hydrocharis morsus-ranae</i> L.	11	3
<i>Hydrocotyle vulgaris</i> L.	14	2
<i>Iris pseudacorus</i> L.	10	1
<i>Juncus bulbosus</i> L.	16	3
<i>Juncus subnodulosus</i> Schrank	17	3
<i>Lemna gibba</i> L.	5	3
<i>Lemna minor</i> L.	10	1
<i>Lemna trisulca</i> L.	12	2
<i>Littorella uniflora</i> (L.) Ascherson	15	3
<i>Luronium natans</i> (L.) Rafin.	14	3
<i>Lycopus europaeus</i> L.	11	1

<i>Mentha aquatica</i> L.	12	1
<i>Menyanthes trifoliata</i> L.	16	3
<i>Montia fontana</i> L. agg.	15	2
<i>Myosotis</i> gr. <i>palustris</i> (= <i>M. scorpioides</i> L.)	12	1
<i>Myriophyllum alterniflorum</i> DC	13	2
<i>Myriophyllum spicatum</i> L.	8	2
<i>Myriophyllum verticillatum</i> L.	12	3
<i>Najas marina</i> L.	5	3
<i>Najas minor</i> L.	6	3
<i>Nasturtium officinale</i> R.Br.	11	1
<i>Nuphar lutea</i> (L.) Sibth. & Sm.	9	1
<i>Nymphaea alba</i> L.	12	3
<i>Nymphoides peltata</i> (S.G. Gmelin) O. Kuntze	10	2
<i>Oenanthe aquatica</i> (L.) Poiret	11	2
<i>Oenanthe crocata</i> L.	12	2
<i>Oenanthe fluviatilis</i> (Bab.) Coleman	10	2
<i>Phalaris arundinacea</i> L.(= <i>Typhoides arundinacea</i> (L.) Moench)	10	1
<i>Phragmites australis</i> (Cav.) Trin.	9	2
<i>Polygonum amphibium</i> L.	9	2
<i>Polygonum hydropiper</i> L.	8	2
<i>Potamogeton acutifolius</i> Link	12	3
<i>Potamogeton alpinus</i> Balbis	13	2
<i>Potamogeton berchtoldii</i> Fieber	9	2
<i>Potamogeton coloratus</i> Hornem.	20	3
<i>Potamogeton compressus</i> L.	6	3
<i>Potamogeton crispus</i> L.	7	2
<i>Potamogeton friesii</i> Rupr.	10	1
<i>Potamogeton gramineus</i> L.	13	2
<i>Potamogeton lucens</i> L.	7	3
<i>Potamogeton natans</i> L.	12	1
<i>Potamogeton nodosus</i> Poiret	4	3
<i>Potamogeton obtusifolius</i> Mert. & Koch	10	2
<i>Potamogeton panormitanus</i> Biv.(= <i>Potamogeton pusillus</i> L.)	9	2
<i>Potamogeton pectinatus</i> L.	2	2
<i>Potamogeton perfoliatus</i> L.	9	2
<i>Potamogeton polygonifolius</i> Pourret	17	3
<i>Potamogeton praelongus</i> Wulfen	13	2
<i>Potamogeton trichoides</i> Cham. & Schelcht	7	2
<i>Potentilla palustris</i> (L.) Scop.	16	3
<i>Ranunculus aquatilis</i> L.	11	2
<i>Ranunculus circinatus</i> Sibth.	10	2
<i>Ranunculus flammula</i> L.	16	3
<i>Ranunculus fluitans</i> Lam.	10	2
<i>Ranunculus hederaceus</i> L.	12	3
<i>Ranunculus ololeucos</i> Lloyd	19	3
<i>Ranunculus omiophyllos</i> Ten.	19	3
<i>Ranunculus peltatus</i> Schrank.	12	2
<i>Ranunculus penicillatus</i> (Dumort.)Bab.var. <i>penicillatus</i>	12	1
<i>Ranunculus penicillatus</i> (Dumort.)Bab.var. <i>calcareus</i>	13	2
<i>Ranunculus trichophyllus</i> Chaix	11	2
<i>Rorippa amphibia</i> (L.) Besser	9	1

<i>Sagittaria sagittifolia</i> L.	6	2
<i>Sirpus fluitans</i> L.	18	3
<i>Scirpus lacustris</i> L. (= <i>Schoenoplectus lacustris</i> Palla)	8	2
<i>Scirpus sylvaticus</i> L.	10	2
<i>Sparganium angustifolium</i> Michaux	19	3
<i>Sparganium emersum</i> Rehmman foglie corte (< 20 cm)	13	2
<i>Sparganium emersum</i> Rehmman foglie lunghe (>20 cm)	7	1
<i>Sparganium erectum</i> L.	10	1
<i>Sparganium minimum</i> Wallr.	15	3
<i>Spirodela polyrrhiza</i> (L.) Schleiden	6	2
<i>Trapa natans</i> L.	10	3
<i>Typha angustifolia</i> L.	6	2
<i>Typha latifolia</i> L.	8	1
<i>Vallisneria spiralis</i> L.	8	2
<i>Veronica anagallis-aquatica</i> L.	11	2
<i>Veronica beccabunga</i> L.	10	1
<i>Veronica catenata</i> Pennell	11	2
<i>Wolffia arhiza</i> (L.) Horkel & Wimmer	6	2
<i>Zannichellia palustris</i> L.	5	1