

UNIVERSITÀ DEGLI STUDI DI CAGLIARI Dipartimento di Scienze della Vita e dell'Ambiente

Banques et réseaux de banques pour la conservation de la flore autochtone

Gianluigi Bacchetta

La conservazione ex situ

La conservazione *ex situ* è data dall'insieme di tutte quelle strategie adottate al fine della conservazione della diversità genetica e degli organismi, attuate al di fuori degli ambiti naturali in cui questi si trovano.

In un primo momento tali misure si limitavano alla coltura delle piante in vivo presso strutture quali orti botanici e vivai, mentre negli ultimi 30 anni si sono diffuse strutture specializzate quali le Banche del Germoplasma.





Le banche del germoplasma

Le funzione delle banche del germoplasma non è solo quella di salvaguardare i semi delle specie in pericolo, ma anche quella di conservare, con le tecniche a lungo termine, le spore, i legni, i tessuti e qualsiasi altra struttura (germoplasma) che costituisce la biodiversità genetica del pianeta. In questi centri si studiano inoltre le migliori strategie da attuare per una futura conservazione *in situ* delle specie minacciate o in pericolo d'estinzione.





La Banca del Germoplasma della Sardegna (BG-SAR)

La Banca del Germoplasma della Sardegna (BG-SAR) è una struttura del Centro Conservazione Biodiversità, Dipartimento di Scienze Botaniche, situata all'interno dell'Orto Botanico di Cagliari, che nasce nel 1997 grazie alla convenzione firmata tra il Dipartimento di Scienze Botaniche e la Provincia di Cagliari e al finanziamento del MIUR (L. 6/2000) per il completamento delle strutture del centro.









La Banca del Germoplasma della Sardegna (BG-SAR)











La Banca dispone di un locale per il trattamento e la pulizia del materiale in ingresso, di un laboratorio destinato allo studio del germoplasma ed all'esecuzione dei test di germinazione, di una camera di deidratazione allestita con due deumidificatori chimici e di una cella frigorifera per la conservazione a lungo termine a basse temperature. Una serra climatizzata dotata di due banchi termoriscaldati e un phytotron consentono, inoltre, la moltiplicazione delle plantule e lo studio del materiale vegetativo.













Le procedure

Il trattamento del germoplasma avviene attraverso una serie di fasi che parte dalla raccolta in campo del materiale e si conclude con la conservazione dei lotti prodotti, nel rispetto degli standard e dei protocolli riconosciuti a livello internazionale, in particolare FAO/IPGRI (1994) e ISTA (2006) recepite in Bacchetta et al., 2006.



- Raccolta
- Quarantena
- Post-maturazione
- Selezione e pulizia
- Analisi quantitative e morfometriche
- Deidratazione
- Conservazione e stoccaggio
- Test di germinazione e studi di biologia riproduttiva
- Moltiplicazione

Raccolta

Prima della raccolta devono essere effettuate delle escursioni volte a caratterizzare la popolazione, individuare l'eventuale presenza di microstazioni e definire il calendario fenologico dell'unità tassonomica in esame, in modo tale da poter programmare la campagna di raccolta.

Il giusto grado di maturazione dei semi o dei frutti è, infatti, una caratteristica essenziale per una corretta gestione del germoplasma prelevato.







Raccolta

Il prelievo deve essere eseguito in modo tale che l'accessione sia quanto più possibile rappresentativa della diversità genetica della popolazione di riferimento. Pertanto, nel caso in cui la popolazione sia costituita da più micropopolazioni è importante effettuare il prelievo all'interno di ciascuna di esse e mantenere isolato il materiale raccolto nelle successive fasi del trattamento.



Pulizia e selezione

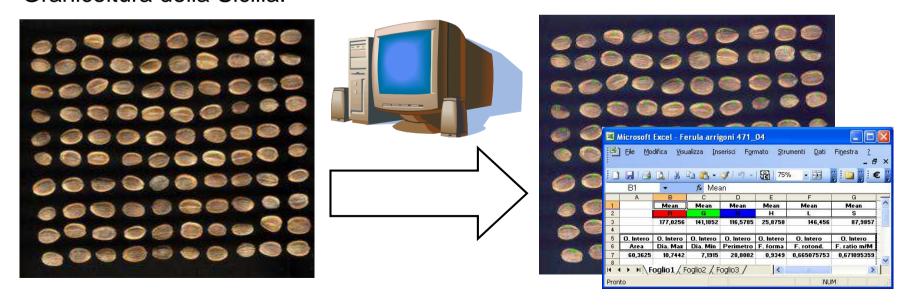
Quando l'accessione ha raggiunto le caratteristiche adeguate, il materiale può essere selezionato e pulito secondo diverse modalità in funzione della tipologia di frutti o semi. Nel caso di lotti di piccole dimensioni, la pulizia manuale per selezione, con ausilio di setacci o mediante sfregamento dei frutti o delle infruttescenze su una superficie di gomma ruvida, è il metodo più efficace. Di grande ausilio sono anche le macchine selezionatrici a flusso d'aria variabile.



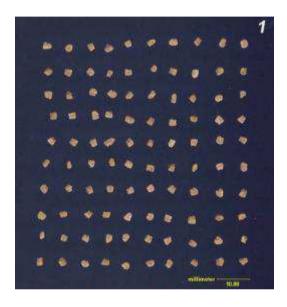
Analisi quantitative e morfometriche

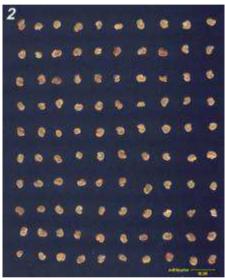
Una volta che il materiale è stato selezionato si può procedere alla quantificazione dell'accessione in modo da determinare il peso totale della stessa, il peso medio/seme ed il numero di semi puliti. Tali dati sono estremamente importanti per poter programmare sia il numero di prove sperimentali che il numero di campioni che si possono produrre e la destinazione degli stessi.

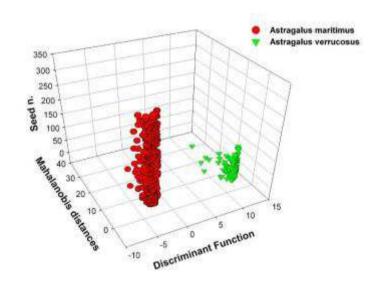
Contestualmente vengono eseguite le analisi morfometriche sull'accessione. Tale tecnica è stata implementata a seguito della convenzione firmata con la Stazione Consorziale Sperimentale di Granicoltura della Sicilia.

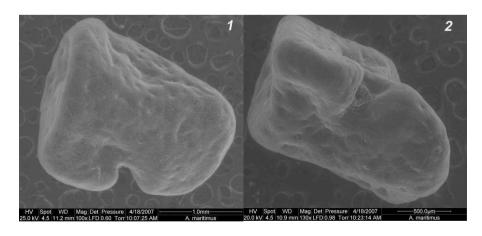


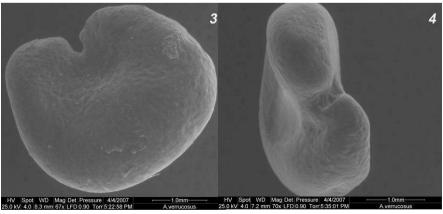
Analisi quantitative e morfometriche



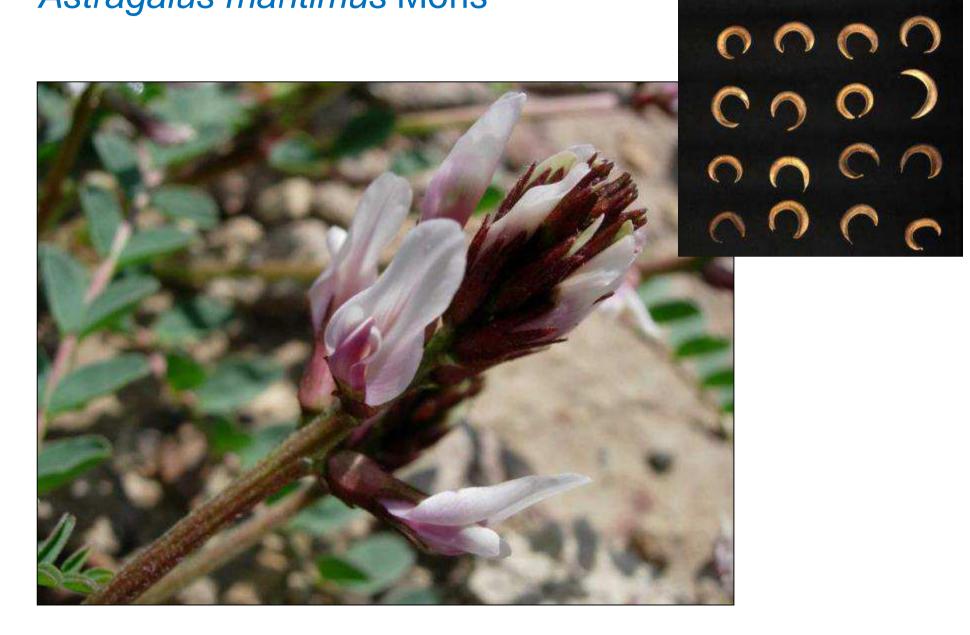








Astragalus maritimus Moris



0000

Astragalus verrucosus Moris





Deidratazione

La deidratazione rappresenta la fase più delicata di tutto il processo di conservazione a lungo termine a basse temperature.

I semi possono essere classificati in tre categorie principali in base alla loro risposta alla deidratazione (Hong *et al.* 1998):

"Semi ortodossi"

Semi la cui conservazione è sostanzialmente funzione del contenuto di umidità e della temperatura (es.: *Chenopodiaceae, Asteraceae, Lamiaceae, Solanaceae e Pinaceae*).

"Semi recalcitranti"

Semi che non tollerano una deidratazione significativa rispetto al contenuto di umidità presente al momento della disseminazione e che, pertanto, non possono essere conservati a temperature inferiori allo zero (es.: Quercus, Castanea).

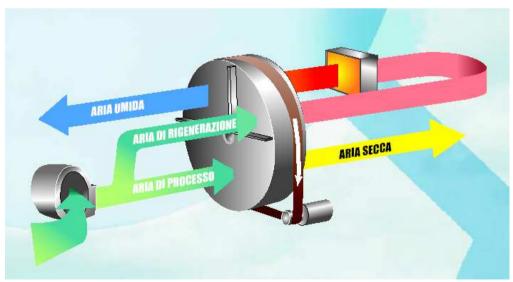
"Semi intermedi"

In generale questa tipologia di semi tollera una deidratazione fino a valori di mc compresi tra 7-10 e 20%.

Deidratazione

Perché i semi ortodossi non subiscano danni durante il successivo congelamento, il contenuto di umidità (moisture content) deve essere compreso tra il 3.5 % (per i semi aventi un alto contenuto in olii) e il 6.5 % (per i semi a basso contenuto in olii); tali valori di mc% corrispondono ad una umidità relativa all'equilibrio (ERH) del 15% a 15°C (Linington, 2003).

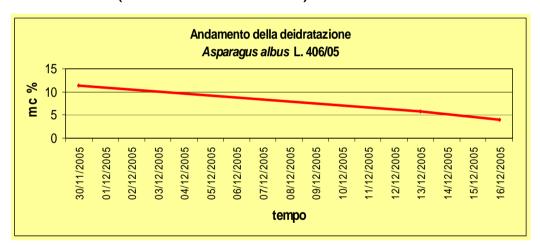






Monitoraggio della deidratazione

I valori vengono raggiunti stoccando i semi in un locale che, mediante deumidificatori e condizionatori d'aria, garantisce valori di umidità relativa al 10-15% e di temperatura compresi tra i 10-25°C (FAO/IPGRI 1994).







Congelazione

Una volta che i semi hanno raggiunto i valori di contenuto idrico interno compatibile, si procede alla loro conservazione.

La tecnica di conservazione a lungo periodo più diffusa nelle banche del germoplasma è la congelazione a temperature inferiori ai -18°C (FAO/IPGRI 1994).

BG-SAR dispone di una cella frigorifera a -25°C, nella quale vengono stoccati tutti i campioni destinati alla conservazione a lungo termine (Collezione di Base).

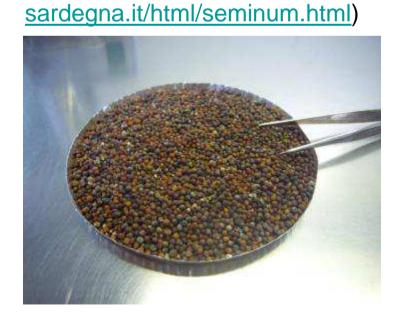






Collezione attiva

Il germoplasma può anche essere conservato a temperature superiori allo zero (intorno ai 5°C) e reso disponibile sia per interventi di ripristino di habitat, recuperi ambientali o di ingegneria naturalistica, sia per scambi di materiale pro mutua commutatione con altre istituzioni aventi carattere scientifico attraverso Index Seminum (http://www.ccb-





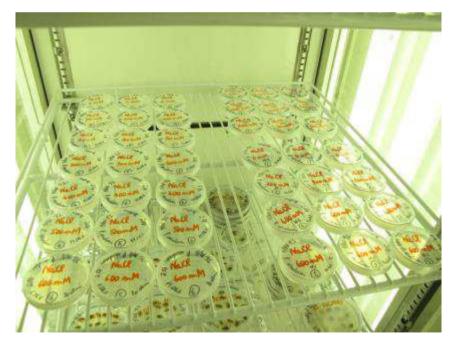
Prove di vitalità – Test al tetrazolio e prova del taglio

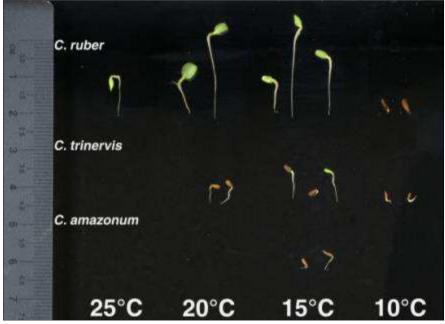
Per poter valutare la qualità del materiale in ingresso e poter comparare i risultati ottenuti con i test di germinazione vengono eseguiti test di vitalità; in tal modo è inoltre possibile stimare la perdita in vitalità dei lotti conservati nel corso degli anni.



Studi di ecologia della germinazione

L'individuazione dei protocolli di germinazione avviene attraverso l'implementazione di uno schema decisionale che prevede un'analisi bibliografica preliminare, la consultazione di protocolli già sperimentati per unità tassonomiche affini e l'applicazione di eventuali pretrattamenti (ISTA 2006).





Studi di ecologia della germinazione

Pretrattamenti

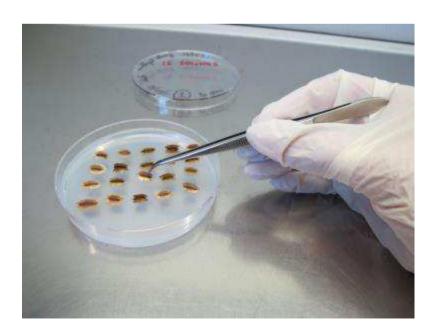
- Vernalizzazione (es.: Primulaceae)

- Estivazione (es.: Cistaceae)

- Affumicazione (es.: Ericaceae)

- Scarificazione (es.: Fabaceae)

- Eliminazione di sostanze inibitrici della germinazione (es. : Apiaceae)







Sperimentazione di tecniche alternative





Le prime banche del germoplasma di specie coltivate



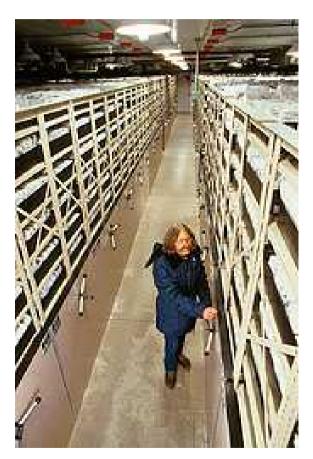
Vavilov Institute, San Pietroburgo, 1925

Le prime banche del germoplasma di specie coltivate



IPK Gatersleben Genebank, 1946

Le prime banche del germoplasma di specie coltivate



USDA NSSL, Fort Collins, Colorado, 1953

Le prime banche del germoplasma di specie spontanee





UPM Seedbank, Madrid, 1966

Le prime banche del germoplasma di specie spontanee



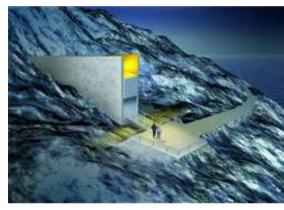


Jodrell Laboratory, 1960s Wakehurst Place, 1974 MSBP, 2000

Le nuove banche del germoplasma di specie coltivate

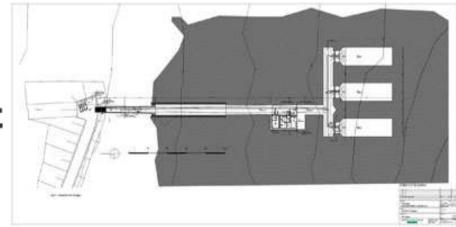








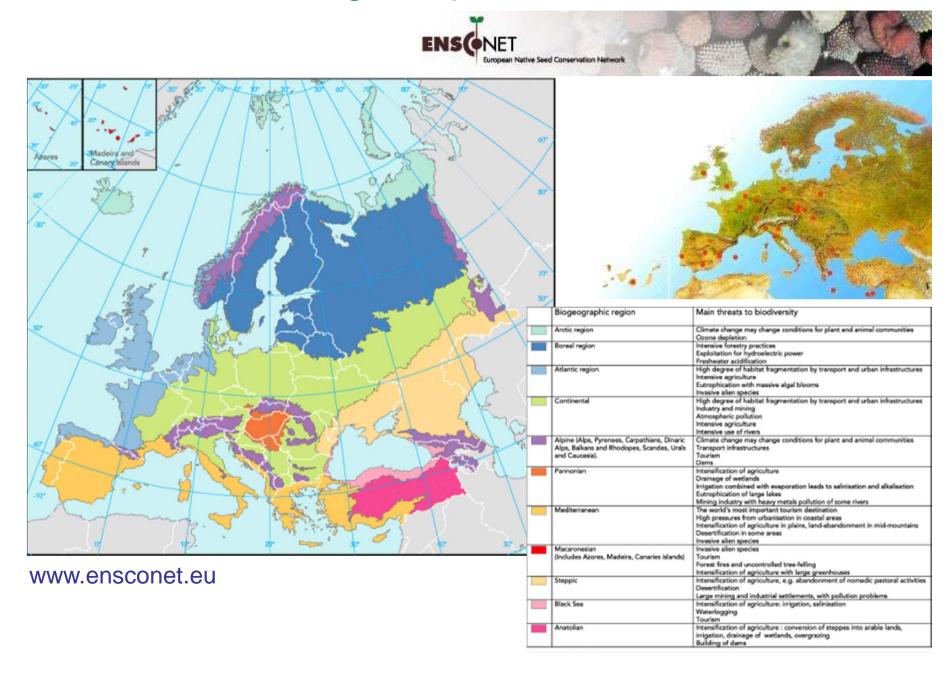
www.seedvault.no

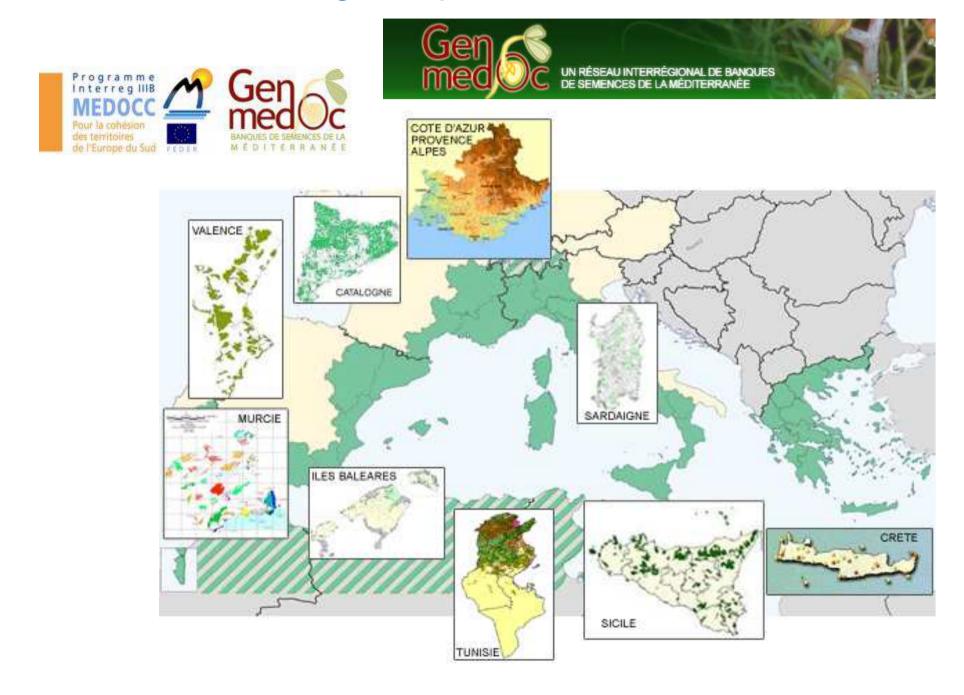


Le nuove banche del germoplasma di specie spontanee



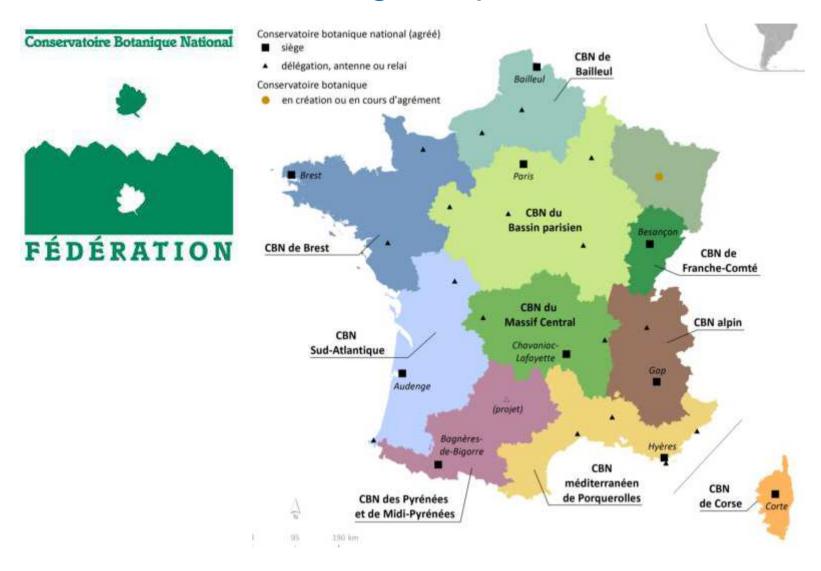
Kunming Institute of Botany (China)
Southwest China Wild Species Bank (SCWSB)







http://www.genmeda.org/it/home.php

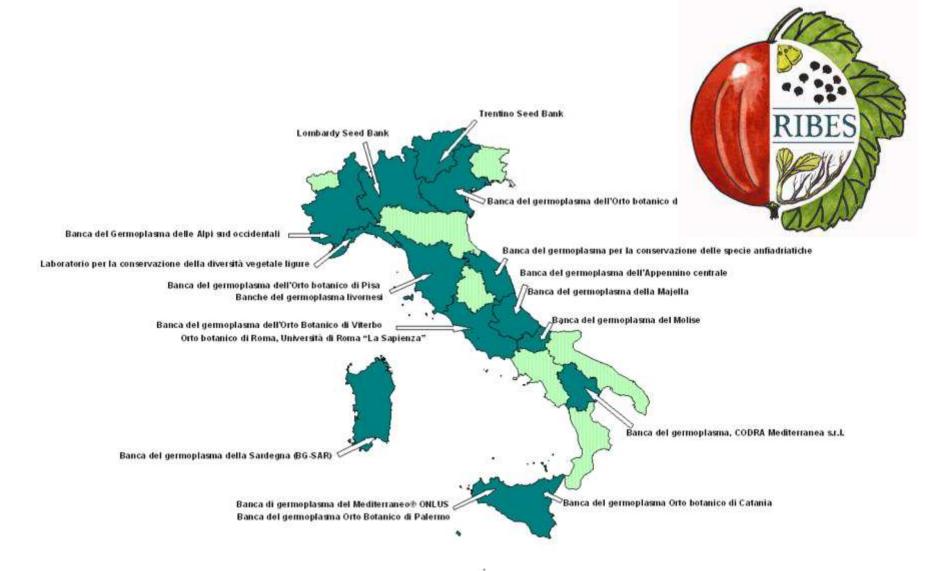


Le réseau des Conservatoires Botaniques Nationaux (France)





Red española de bancos de semillas (España)



Rete Italiana Banche del germoplasma per la conservazione Ex Situ della flora spontanea italiana

