



AL MAGNIFICO RETTORE
DELL'UNIVERSITA' DEGLI STUDI DI MILANO

COD. ID: 4773

La sottoscritta chiede di essere ammessa a partecipare alla selezione pubblica, per titoli ed esami, per il conferimento di un assegno di ricerca presso il Dipartimento di Bioscienze

Responsabile scientifico: Professor Martin Kater

Antonietta Saccomanno

CURRICULUM VITAE

INFORMAZIONI PERSONALI

Cognome	Saccomanno
Nome	Antonietta
Data Di Nascita	11/09/1982
SCOPUS ID	57205057876
ORCID	https://orcid.org/0000-0002-1894-2130

OCCUPAZIONE ATTUALE

Incarico	Struttura
Assegnista di Ricerca	Istituto di sperimentazione botanica AS CR, vvi, Rozvojová 263, 165 02 Praga 6 - Lysolaje, Repubblica Ceca Charles University, Praga- Repubblica Ceca

ISTRUZIONE E FORMAZIONE

Titolo	Corso di studi	Università	anno conseguimento titolo
Laurea Magistrale o equivalente	Biologia	Università del Salento	2014
Abilitazione	Abilitazione all'esercizio della professione di Biologo	Università del Salento	2014
Dottorato Di Ricerca	Scienze, Tecnologie e Biotecnologie agro-alimentari	Università di Modena e Reggio Emilia	2018

LINGUE STRANIERE CONOSCIUTE

lingue	livello di conoscenza
Inglese	Avanzato
Spagnolo	Buono



PREMI, RICONOSCIMENTI E BORSE DI STUDIO

anno	Descrizione premio
2018	Vincitrice di un assegno di ricerca presso la Charles University e l'istituto di sperimentazione botanica di Praga (Repubblica Ceca)
2015	Award Lallemand Italia (prima classificata) per la migliore tesi Magistrale in biotecnologie agro-alimentari (Vicenza)
2004/2005	Borsa di studio Erasmus presso l'Università di Barcellona (UB) (Spagna)

ATTIVITÀ DI FORMAZIONE O DI RICERCA

Da settembre 2018- ad oggi In qualità di assegnista di ricerca, presso l'istituto di sperimentazione botanica e la Charles University di Praga, sono la principale responsabile dell'attività di progetto "Control of plant exocyst function by protein phosphorylation in root hairs and pollen tubes (GACR)" e dello svolgimento delle seguenti attività:

- stesura di report e articoli scientifici.
- Caratterizzazione di piante OGM e studio del polline e del tubo pollinico
- Studi fenotipici intracellulari, quantificazione e analisi dei dati

Tecniche utilizzate: clonaggio di geni, utilizzo di microscopi avanzati come Spinning Disk Microscope, Apotome Microscope, Confocal Microscope, Microscopio ottico, sterilizzazione e semina su terreni solidi e **liquidi**, trasformazioni genetiche mediante *agrobacterium*, utilizzo del metodo biolistico per trasformazioni transienti, uso di piante modello come *Nicotiana tabacum*, *Nicotiana benthamiana*, *Arabidopsis thaliana*, **genotipizzazione** di piante e loro selezione fenotipica, abilità di lavorare su polline di *Arabidopsis* e tabacco, isolamento di proteine, uso di gel per elettroforesi.

Da luglio 2016 a settembre 2016 in qualità di studente visitatore nell'ambito del progetto RES-WHEAT presso l'Università del Minnesota (Dipartimento di patologia delle piante) (St. Paul, Minnesota- Stati Uniti d'America) mi sono occupata di:

- studio dei patogeni fungini e batterici dei cereali, in particolare di frumento e orzo
- ho svolto un corso pratico e online per lavorare presso i laboratori di biosicurezza di livello-3 presso l'Università del Minnesota (St. Paul, Minnesota- Stati Uniti d'America) sotto la supervisione del professore Brian Steffenson.
- fenotipizzazione per le malattie delle ruggini del frumento su una collezione di oltre 200 genotipi in campo, in serra e nelle camere di crescita dei laboratori di biosicurezza.
- Sono stata coinvolta nella grande raccolta di materiali genetici da una collezione di frumento per un progetto relativo a Crookston (University of Minnesota).

Tecniche utilizzate: preparazione di inoculi fungini e applicazione di infezione artificiale su piante in fase di seedling, utilizzo di diverse scale di misurazione per la fenotipizzazione di piante malate.

Durante il periodo del dottorato ho:

- contribuito attivamente alla finalizzazione del Report for *Puccinia striiformis* race analyses and molecular genotyping 2017, Global Rust Reference Center (GRRC), Aarhus University, Flakkebjerg, DK- 4200 Slagelse, Denmark, mediante campionamenti in campo di piante malate.
- Frequentato un corso di sicurezza sul lavoro organizzato e svolto ai sensi dell'artt. 361 37 del D.Lgs 81/08 e s.m.i. così definito dall'accordo Stato Regioni del 21/12/2011 (Medica Sud srl)
- Frequentato un corso di inglese per accademici e4ac (Reggio Emilia-Italia)



- Aiutato attivamente nella preparazione di eventi di accoglienza per giornate dedicate alle piante all'interno di eventi accademici.

Da novembre 2014 a novembre 2017 in qualità di dottoranda presso l'Università di Modena e Reggio Emilia e presso l'istituto nazionale di ricerca agronomica di Foggia (CREA CER, Foggia- Italia) ho svolto le seguenti attività:

- Analisi di mappaggio di associazione (Genome Wide Association Mapping) mediante utilizzo di NGS, utilizzo di marcatori biomolecolari DaRT, SSR, SNP e analisi bioinformatiche mediante utilizzo di software, studio della struttura di popolazione, studio del Linkage Disequilibrium.
- Estrazione di DNA con metodi classici (CTAB), e mediante uso di kit, PCR.
- Prove di germinazione, selezione dei materiali genetici vegetali, rilievi sulle piante per lo studio di tratti agronomici e in particolar modo per la diagnosi di malattie fungine dei cereali come la Ruggine nera, la Ruggine bruna e la Ruggine gialla, Oidio, Septoria.

Da agosto 2014 a ottobre 2014 in qualità di tirocinante e tecnico di laboratorio presso l'azienda vitivinicola Tormaresca (San Pietro Vernotico-Brindisi- Italia), ho svolto le seguenti attività:

- analisi qualitative microbiologiche: conte microbiche, analisi della morfologia delle colonie per l'individuazione di eventuale presenza di contaminazioni microbiologiche, controlli comparativi dei processi di fermentazione nei mosti allo stato iniziale ed in seguito ad inoculo mediante filtrazioni selettive e analisi microscopiche.
- Analisi chimiche sui campioni di analisi: misurazione del grado zuccherino, distillazione, misurazione dell'anidride solforosa, del pH, dell'acidità totale, della acidità volatile, della torbidità; preparazione di soluzioni d'impiego enologico e per analisi di laboratorio; titolazioni acido-base.

Tecniche utilizzate: utilizzo di strumentazione da laboratorio: rifrattometro, distillatore, alcolometro, apparati per la filtrazione, Phmetro; microscopia in epifluorescenza; misurazione del grado zuccherino mediante reattivo di Feheling;

Da marzo 2013 a marzo 2014 in qualità di tirocinante presso l'istituto nazionale di ricerche per le produzioni alimentari (ISPA-CNR, Lecce- Italia) ho svolto le seguenti attività nell'ambito del progetto INNOWINE:

- Filtrazione di vini mediante metodi classici e innovativi; analisi microbiologiche di vini e di prelievi di campioni relativi a controlli di sicurezza igienico-sanitaria effettuati lungo la filiera di produzione industriale presso impianti di cantine vinicole
- estrazione di acidi idrossicinnamici da vino; preparazione e utilizzazione di terreni per colture microbiche liquide e solide; estrazioni di DNA genomico di lieviti e batteri; PCR; DNA-microarray.

Tecniche utilizzate: preparazione e utilizzazione di terreni selettivi per microrganismi, di utilizzo di celle elettroforetiche, PCR, utilizzo dello spettrofotometro, centrifughe da banco e da pavimento, di bilance da laboratorio, di incubatori, di cappe chimiche e biologiche a flusso laminare sterile, di apparati e rampe per la filtrazione di campioni di vino e acque.

Da novembre 2012 ad aprile 2013 ho svolto un corso di formazione UNIVERSUS-CSEI "Biologie innovative per il miglioramento della qualità e sicurezza dei vini Pugliesi" (Lecce, Italia)

Da aprile 2010 a luglio 2010 in qualità di tirocinante presso l'istituto nazionale di ricerca di fisiologia clinica (IFC-CNR, Lecce- Italia) ho svolto le seguenti attività:

- testato antiossidanti in vitro su cellule tumorali umane (U937)
- Preparazione di gel elettroforesi di poliacrilammide; preparazione di soluzioni e reagenti
- estrazione di cellule endoteliali da cordoni ombelicali, utilizzo e gestione di colture cellulari.

Tecniche utilizzate: utilizzo di strumenti: celle elettroforetiche, cappa biologica a flusso laminare sterile, cappa chimica; preparazione di terreni per colture cellulari e di soluzioni per uso generico in laboratorio; tecnica ELISA, Zimografia.



Da febbraio 2005 ad aprile 2005 ho frequentato un corso di lingua spagnola di livello medio presso Estudios hispánico (Università di Barcellona- Spagna)

ATTIVITÀ PROGETTUALE

Anno	Progetto
2018	Control of plant exocyst function by protein phosphorylation in root hairs and pollen tubes (GACR) (Repubblica ceca- Germania)
2017	RES-WHEAT: Boosting a healthier agriculture: identification of resistance genes for durum wheat cultivars more resistant to rust diseases (Italia- Stati Uniti d'America)
2014	Innowine project (Italia)
2011	Innowine project (Italia)

CONGRESSI, CONVEGNI E SEMINARI

Data	Titolo	Sede
3-6/09/2019	Presentazione poster al "22nd Meeting of the European Network for Plant Endomembrane Research ENPER 2019"	Valencia (Spagna)
20-21/06/2019	Partecipazione al "Conference European Plant Cytoskeletal Club (EPCC)"	Charles University, Praga (Repubblica Ceca)
19/11/2015	Partecipazione al convegno "1915-2015 Il grano duro Senatore Cappelli compie cent'anni"	Palazzo Dogana, Foggia (Italia)
20/04/2016	Partecipazione al seminario "Fitofogi di nuova introduzione e possibili impatti sulle colture meridionali"	CREA CER, Foggia (Italia)
10/11/2014	Partecipazione alla conferenza "BarleyGenomeNet (BG N) Meeting 2014"	University of Modena and Reggio Emilia, Reggio Emilia (Italia)
4/09/2014	Presentazione orale del seminario "Food forensic: methods for determining the authenticity of foodstuffs" seminar	Università del Salento, Lecce (Italia)
5/11/2013	Partecipazione al seminario "Aspetti teorico pratici relativi alla professione del biologo nutrizionista"	Università del Salento
14/11/2012	Partecipazione al seminario "Biologie innovative per il miglioramento della qualità e sicurezza dei vini Pugliesi"	UNIVERSUS-CSEI, Lecce (Italia)

PUBBLICAZIONI

GENETIC MAPPING OF LOCI FOR RESISTANCE TO STM RUST IN A TETRAPLOID WHEAT (Antonieta Saccomanno, Oadi Matny , Daniela Marone , Giovanni Laidò , Giuseppe Petruzzino , Elisabetta Mazzucotelli, Francesca Desiderio , Antonio Blanco, Agata Gadaleta , Nicola Pecchioni, Pasquale De Vita, Brian Steffenson and Anna Maria Mastrangelo). (2018) International Journal of Molecular Science 2018, 19, 3907; doi:10.3390/ijms19123907 (MPDI- Basel, Svizzera)



AN INNOVATIVE OLIGONUCLEOTIDE MICROARRAY TO DETECT SPOILAGE MICROORGANISMS IN WINE (Mariana Tristezza, **Antonietta Saccomanno**, Patrizia Rampino, Carla Perrotta, Vittorio Capozzi, Giuseppe Spano, Maurizio Chiesa, Giovanni Mita and Francesco Grieco (2018). Food Control 87 169e179.doi: m10.1016/j.foodcont.2017.12.023(ELSEVIER- Amsterdam, Paesi Bassi)

THE REGULATION OF EXOCYST FUNCTION IN POLLEN TUBE GROWTH BY PHOSPHORYLATION OF EXO70C2 SUBUNIT (**Antonietta Saccomanno**, Přemysl Pejchar, Martin Potocký, Hiromasa Shikata, Claus Schwechheimer and Viktor Žárský).(2020) Frontiers in Plant Sciences (**Submitted**).

IDENTIFICATION OF COMMON RESISTANCE LOCI OF WHEAT TO THREE RUST SPECIES BY GWAS AND MULTI-LOCATION TRIALS (Giovanni Laidò, Daniela Marone, **Antonietta Saccomanno**, Anna Maria Mastrangelo, Oadi Matny, Brian Steffenson, Diego Rubiales, Filippo Bassi, Karim Ammar, Yerlan Turupeskov, Chen Xianming and Nicola Pecchioni).(2020) Frontiers in Plant Science (**Manuscript in preparation**)

Atti di convegni

Presentazione di poster al “22nd Meeting of the European Network for Plant Endomembrane Research ENPER 2019, Valencia, 2019” (Valencia- Spagna)

Partecipazione al “Conference European Plant Cytoskeletal Club, Praga, 2019” (Praga- Repubblica Ceca)

Poster al to “LX SIGA Annual Congress, Catania 13-16 September 2016 (Catania- Italy)

Partecipazione al “1915-2015 Il grano duro Senatore Cappelli compie cent’anni, Foggia 2015” (Foggia- Italia)

Partecipazione al “BarleyGenomeNet (BGN) Meeting 2014”, (Reggio Emilia- Italia)

ALTRE INFORMAZIONI

2016

Anno. Corso pratico e online per lavorare presso i laboratori di biosicurezza di livello-3 presso l’Università del Minnesota (St. Paul, Minnesota- Stati Uniti d’America). (agosto 2016)

2016

Corso di sicurezza sul lavoro organizzato e svolto ai sensi dell’artt. 361 37 del D.Lgs 81/08 e s.m.i.cosi definito dall’accordo Stato Regioni del 21/12/2011 (Medica Sud srl) (marzo 2016)

2015

Corso di inglese per accademici e4ac (Reggio Emilia-Italia) (settembre-ottobre 2015)

2012-2013

Corso di formazione UNIVERSUS-CSEI “Biologie innovative per il miglioramento della qualità e sicurezza dei vini Pugliesi) (Lecce, Italia) (novembre 2012-aprile 2013)

2016-2017

Partecipazione attiva agli OPEN DAY annuali presso il CREA CER di Foggia come guida per lo svolgimento di attività informative per studenti di scuole superiori.

Le dichiarazioni rese nel presente curriculum sono da ritenersi rilasciate ai sensi degli artt. 46 e 47 del DPR n. 445/2000.

Il presente curriculum, non contiene dati sensibili e dati giudiziari di cui all’art. 4, comma 1, lettere d) ed e) del D.Lgs. 30.6.2003 n. 196.



UNIVERSITÀ DEGLI STUDI DI MILANO

Luogo e data: Praga, 13/11/2020

FIRMA Antonella Saccomani