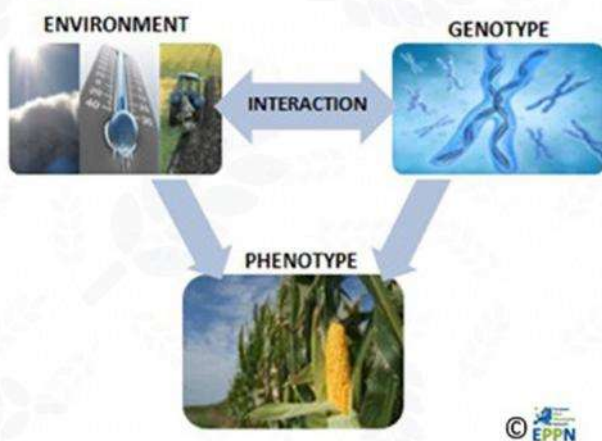


# فنوتیپ سنجی نسل های آینده

امنیت و پایداری غذایی به پیشرفت‌های گیاه بنیان در کشاورزی بستگی خواهد داشت. ما ملزم به گسترش و توسعه گیاهان با بازدهی بالا که مغذی‌تر هستند، از آب و مواد مغذی مؤثرتر استفاده می‌کنند و می‌توانند تغییر بیشتری را در محیط تحمل کنند، هستیم.

محصولات مشتق شده از گیاهان در رأس چالش‌های بزرگ مطرح‌شده با افزایش نیاز به مواد غذایی، خوراک و مواد خام هستند. رویکردهای تلفیقی در تمامی مقیاس‌ها از کاربرد مولکولی تا مزرعه برای توسعه محصول گیاه پایدار با عملکرد بالاتر و استفاده از منابع محدود ضروری است. درحالی‌که پیشرفت‌های قابل توجهی در رویکردهای مولکولی و ژنتیکی در سال‌های اخیر انجام شده است، تجزیه و تحلیل کمی از فنوتیپ‌های گیاهی - ساختار و عملکرد گیاهان - تبدیل به تنگنا و مشکل عمده شده است.



فنوتیپ سنجی گیاهی یک علم نوظهور است که ژنومیک را با اکوفیزیولوژی گیاهی و زراعت پیوند می‌دهد. بدنه و ساختمان عملکردی گیاه (PHENOTYPE) در طول رشد و تکامل گیاه از طریق تعامل پویا بین پس‌زمینه ژنتیکی (GENOTYPE) و جهان فیزیکی که در آن گیاهان رشد می‌کند (ENVIRONMENT) ایجاد می‌شود. این تعاملات عملکرد و بهره‌وری گیاه را که به صورت بیوماس (زیست‌توده) انباشته شده، تعیین می‌کند و برای بازده تجاری و بهره‌وری منابع استفاده می‌شود.

مریم محمدی<sup>۱</sup>

دانشجوی کارشناسی مهندسی تولید و ژنتیک گیاهی  
دانشگاه تهران



چالش امروزه...

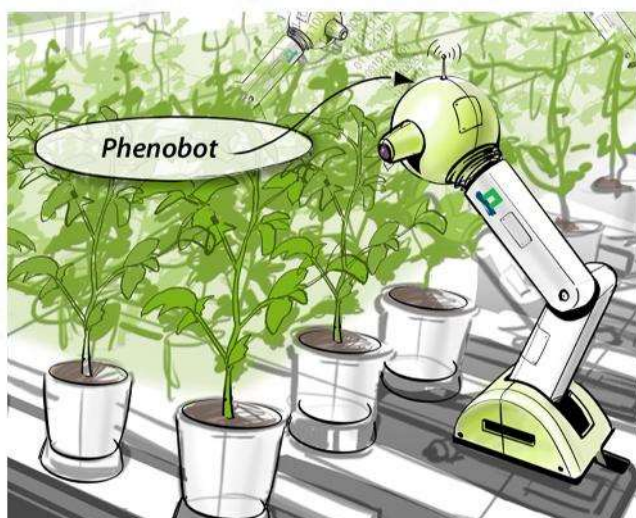
طی ۵۰ سال آینده ملزم به تولید غذایی بیش از مقداری که در ۱۰۰۰۰ سال قبل داشتیم، هستیم بنابراین نیاز داریم راه‌هایی برای به خدمت گرفتن تکنولوژی و دانش به‌منظور افزایش تولید محصولات برای سیر کردن یک سیاره گرسنه پیدا کنیم.

1. m.mohammadi13771998@gmail.com

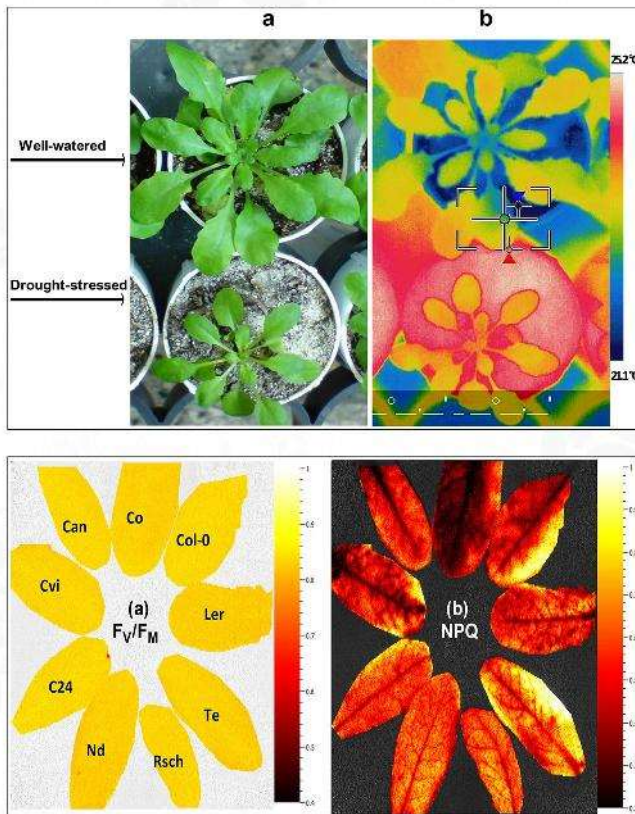
پیشرفت کنونی در تکنولوژی توالی DNA، امکان جمع‌آوری اطلاعات زیادی از ژنوم را فراهم کرده است. ژنوتایپینگ به‌عنوان یک فعالیت معمول با هزینه‌های کمتر به‌عنوان تکنولوژی جدید معرفی شده است. در این زمان پس از ژنوم، فنومیک به‌عنوان یک رشته جدید ظهور می‌کند که هدف آن دستیابی به اطلاعات فنوتیپی با کارایی بالا در تمام سطوح سازمان‌های بیولوژیک است و یکپارچه کردن داده‌های مختلف "omics" است. (توالی یابی کامل ژنوم انسان منجر به

پیدایش عصر جدیدی در علوم زیستی شد تحت عنوان «امیکس» (omics). واژه امیکس اشاره به آنالیز جامع سیستم‌های زیستی دارد. انواع شاخه‌ها و زیرشاخه‌های امیکس، هر یک با مجموعه‌ای از ابزارها، تکنیک‌ها، واکنشگرها و نرم‌افزارها، به ظهور رسیدند. فن‌آوری جدید در فنوتیپ سنجی گیاه دارای طیف گسترده و پیچیده‌ای شامل نرم‌افزارهای تجزیه و تحلیل تصویر، سیستم‌عامل‌های بزرگ و سیستم‌های فن‌آوری مزرعه می‌باشد.

فن‌آوری‌های ژنوتایپینگ و توالی چند دهه پیش توسعه داده شد و در حال حاضر با روش‌هایی با کارایی بالا و کم‌هزینه در دسترس هستند. ژنوم چند ارگانیزم توالی شده‌اند و اطلاعات ژنومی به‌صورت عمومی توسط پایگاه داده‌های مختلف در دسترس هستند. تجزیه و تحلیل ژنومی موفق بوده است، اما تلاش‌های قابل توجه برای معنی‌دار کردن و بهره‌برداری از اطلاعات ژنتیکی لازم است. روش‌های فنوتیپی از ژنومیک عقب مانده است. بیشتر اطلاعات فنوتیپی فاقد اتوماسیون و دقت است. مقدار زیادی از اطلاعات ژنتیکی باید در زمینه فنوتیپ و زراعت قرار گیرد تا بتواند عملکرد ژن را درک کند و در پرورش گیاهان مفید باشد. به همین دلیل یک تغییر اساسی در تحقیق برای رفع کمبود اطلاعات فنوتیپی ضروری است. به این ترتیب، فنوتایپینگ به تنگنا تبدیل شده است. امروزه به نحوی پیش بینی شده است که کشف ژن‌های جدید و کشف تعاملات پیچیده به لطف پیشرفت تکنولوژی فنوتیپ سنجی دقیق امکان‌پذیر است. جستجو در پایگاه داده PubMed برای فنوتایپ گیاهی (که در سپتامبر ۲۰۱۳ انجام شد) بیش از ۴۰۰ نتیجه را دریافت کرد و از آن تعداد ۳۰۰ تحقیق در ۵ سال اخیر منتشر شده است. الگویی جدید با تمرکز بر فنوتیپ سنجی در تحقیقات گیاهی، به‌ویژه در زمینه ژنومیک، فیزیولوژی و پرورش کشف شده است. در حال حاضر پیشرفت‌هایی در تکنیک‌های با توان بالا و غیرتهاجمی (غیر مخرب) در



فوتوتیپ های بزرگ اندازه گیری خواهد کرد.



تعیین صحیح فوتوتیپ از اهمیت ویژه‌ای برای بازیابی عملکرد ژن و پاسخ گیاه به چندین تنش بیوتیک (زیستی) و آبیوتیک (غیر زیستی) برخوردار است. آیا فناوری‌های با کارایی بالا به این هدف دست می‌یابند؟ اکثر سیستم‌های فن‌آوری سازی گلخانه‌ای و آزمایشگاهی بر روی غربالگری آبیوتیک (مثلاً Shi et al., ۲۰۱۳) و بیوتیک (مثلاً Chen et al., ۲۰۱۲) تحمل استرس طراحی شده‌اند. از سوی دیگر، فوتوتیپ سنجی با کارایی بالا (HTP) در تجزیه و تحلیل جهش باعث شناسایی و مشخص کردن عملکرد ژن می‌شود (Sozzani and Benfey, ۲۰۱۱). بررسی اخیر نشان می‌دهد که چگونه ابزارهای فوتوتیپ سنجی در ترکیب با استراتژی‌های زراعی شناخته شده، بهبود محصول را قدرت می‌بخشند (Cobb et al., ۲۰۱۳).

به این ترتیب، شناسایی فوتوتیپ سنجی سه بعدی و تعیین جایگاه ژنی صفات کمی، شناسایی مناطق اصلی ژنوم برنج که کنترل کننده طراحی و ساختار ریشه هستند را ممکن می‌سازد (Topp et al., ۲۰۱۳).

به طور مشابه، مناطق ژنومی مرتبط با سختی اندوسپرم،

تجزیه و تحلیل تصویر دیجیتال می‌تواند یک جایگزین قدرتمند برای دستیابی به فوتوتیپ سنجی باشد که از رتبه بندی سنتی بصری دقیق تر است و به ذهنیت اپراتور بستگی دارد. علاوه بر این، اتوماسیون امکان مطالعات گسترده‌ای را فراهم می‌کند. یک لیست به روز شده از ابزارهای تجزیه و تحلیل تصویر در لینک داده شده در دسترس است (www.plant image analysis.org, ۲۰۱۳).

بنا بر تجربه ما، اجرای این تکنولوژی، ارزیابی مورفولوژی، رنگ و دقت افزایش یافته در ارزیابی متغیرهای رشد، بدون افزایش هزینه‌ها را بهبود بخشید. به عنوان مثال، نرم افزار آنالیزر گوجه فرنگی (Rodríguez et al., ۲۰۱۰) یک ارزیابی عینی و قابل اعتماد از اندازه و تغییر رنگ برگ‌های آفتابگردان تحت درمان با علف کش ارائه داد (Breccia et al., ۲۰۱۲).

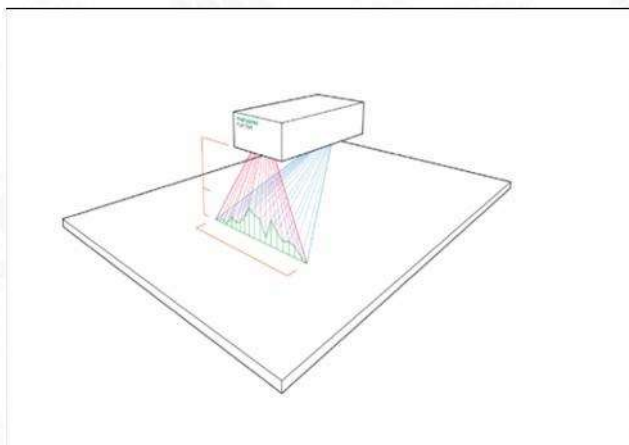
نرم افزار SmartRoot در تجزیه و تحلیل طراحی و ساختمان ریشه ژنوتیپ های آفتابگردان تحت درمان علف کش های مختلف مؤثر بود. پارامترهای رشد ریشه های اولیه و جانبی، مؤلفه های کلیدی در تعیین رشد ریشه در استفاده از علف کش و تعیین درجه های مختلف مقاومت علف کش بودند. سخت افزار، تصویربرداری، نرم افزار و ابزارهای تجزیه و تحلیل در توسعه سیستم های فن آوری سازی استفاده می شود. نمونه های مختلفی از سیستم های موفق خودکار در شرایط کنترل شده برای اندازه گیری صفات زمینی (مزرعه) وجود دارد (به عنوان مثال Pereyra-Irujo و همکاران، ۲۰۱۲؛ Tisné و همکاران، ۲۰۱۳)، معماری ریشه (به عنوان مثال Clark: Famoso et al., ۲۰۱۰)، و هر دو ساقه و رشد ریشه (به عنوان مثال Ruts et al., ۲۰۱۱) و همکاران، ۲۰۱۳). ابتکارات با زمینه فوتوتیپ سنجی نیز با استفاده از دستگاه های حسگر پروگزیمال (مانند Busemeyer و همکاران، ۲۰۱۳) توسعه می یابد.

تصاویر مادون قرمز، تجزیه و تحلیل تصویر استریو، سنجش از راه دور مبتنی بر آکوستیک، اندازه گیری بدون تماس با فلورسانس کلروفیل، سنجش از راه دور لیزر و طیف سنجی نزدیک به مادون قرمز ابزارهایی بالقوه برای به دست آوردن اطلاعات فنومیک در شرایط مزرعه هستند (White et al., ۲۰۱۲).

از سوی دیگر، سیستم عامل های بزرگ در زمینه بافت یا سلول های فوتوتیپی هنوز توسعه نیافته اند. پیشرفت در نمونه برداری روباتیک از گیاهان زراعی یا گلخانه ای با ترکیب خودکار و تجزیه و تحلیل خودکار و حفظ مناسب نمونه برای تجزیه و تحلیل بیشتر، ویژگی های بیوشیمیایی و بافت شناسی را در

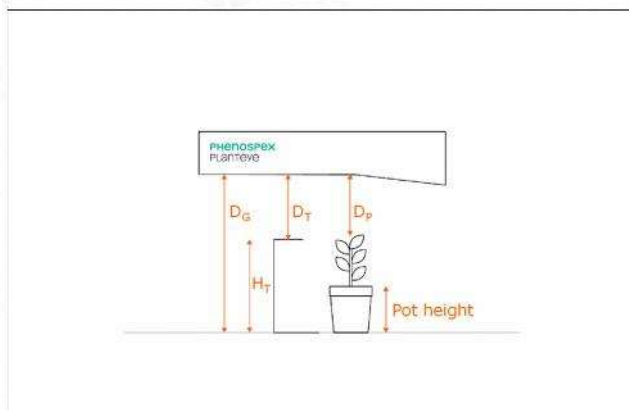
عملکرد گیاهی و صفات کشاورزی محدود می‌شود. همان‌طور که کوب و همکاران (۲۰۱۳) اشاره کردند که فنوتیپ سنجی نسل آینده به ژنتیک و پرورش‌دهندگان اجازه خواهد داد تا به‌طور سازنده پروتئین پیچیده بین ژنوتیپ، فنوتیپ و محیط زیست را مورد مطالعه قرار دهند. باین وجود این امکان وجود دارد؟ آیا تنگنای جدیدی ظاهر خواهد شد؟ چه چیز دیگری برای درک روابط ژنتیکی-فنوتیپ-محیط مورد نیاز است؟ ما احتمالاً پاسخ‌ها را نمی‌دانیم تا این فناوری‌ها قابل دسترسی شوند و مقدار زیادی اطلاعات فنوتیپی در دسترس قرار گیرد. چگونه پیچیدگی اطلاعات فنوتیپی در سطوح مختلف سازمانی را مدیریت کنیم؟ تلاش‌های هماهنگ در زمینه‌های مختلف فناوری، آمار و زیست‌شناسی برای حل این و دیگر مسائل در آینده ضروری خواهد بود. بر اساس این سناریو جدید، پرورش‌دهندگان گیاهان ملزم هستند به استفاده از فن‌آوری‌های جدید که می‌توانند به‌طور دقیق تنوع فنوتیپی صفات مورد توجه در برنامه‌های پرورش را برآورده کنند.

تراکم و اندازه دانه در جو با استفاده از یک پلت فرم فنوتیپی تحت شرایط کنترل‌شده (Walker et al., ۲۰۱۳) به‌سختی شناسایی شدند. همچنین فنوتیپ سنجی مبتنی بر مزرعه، محاسبه معماری ژنتیکی تجمع زیست‌توده توسط مطالعات مرتبط با سراسر ژنوم را در تریتیکاله (چاودم) ممکن ساخته است (Busemeyer و همکاران، ۲۰۱۳).



#### منابع:

Breccia G., Gil M., Vega T., Zorzoli R., Picardi L., Nestares G. (2012) Effect of cytochrome P450s inhibitors on imidazolinone resistance in sunflower. 18th International Sunflower Conference, Mar del Plata & Balcarce, Argentina, pp. 507-512.



Busemeyer L., Ruckelshausen A., Möller K., Melchinger A.E., Alheit K.V., Maurer H.P., Hahn V., Weissmann E.A., Reif J.C., Würschum T. (2013) Precision phenotyping of biomass accumulation in triticale reveals temporal genetic patterns of regulation. Sci. Rep. 3: 2442.

بیشتر اطلاعات فنوتیپی به‌ویژه برای صفات عملکردی محصول، عملاً از دست می‌روند. کمتر از ۱٪ از ۵,۰۰۰ نشربه در نقشه‌برداری صفات کمی (QTL)، گزارش عمومی برای ارائه داده‌های خام تهیه می‌کنند (Zamir, ۲۰۱۳). در دسترس بودن داده‌های فنومیکی از طریق مخزن پایگاه داده‌های عمومی، یک نیاز ضروری برای افزایش تولید محصول و تولید مواد غذایی است.

Chen X., Vosman B., Visser R.G., van der Vlugt R.A., Broekgaarden C. (2012) High throughput phenotyping for aphid resistance in large plant collections. Plant Methods 8: 33.

در نتیجه... پیشرفت‌های بزرگ در فناوری فنوتیپ سنجی، ابزارهایی برای اندازه‌گیری دقیق کاراکترهای گیاهی در مقیاس‌های بزرگ را به کار می‌گیرد و به این ترتیب تفاوت بین ژنومیک،

- Pereyra-Irujo G.A., Gasco E.D., Peirone L.S., Aguirrezábal L.A.N. (2012) GlyPh: a low-cost platform for phenotyping plant growth and water use. *Funct. Plant Biol.* 39: 905-913.
- Rodriguez G.R., Moysenko J.B., Robbins M.D., Morejón N.H., Francis D.M., van der Knaap E. (2010) Tomato Analyzer: A Useful Software Application to Collect Accurate and Detailed Morphological and Colorimetric Data from Two-dimensional Objects. *J. Vis. Exp.* 37: 1856.
- Ruts T., Matsubara S., Walter A. (2013) Synchronous high-resolution phenotyping of leaf and root growth in *Nicotiana tabacum* over 24-h periods with GROWMAP-plant. *Plant Methods* 9: 2.
- Shi L., Shi T., Broadley M.R., White P.J., Long Y., Meng J., Xu F., Hammond J.P. (2013) High-throughput root phenotyping screens identify genetic loci associated with root architectural traits in *Brassica napus* under contrasting phosphate availabilities. *Ann. Bot.* 112: 381-389.
- Spalding E., Miller N. (2013) Image analysis is driving a renaissance in growth measurement. *Curr. Opin. Plant Biol.* 16: 100-104.
- White J.W., Andrade-Sanchez P., Gore M.A., Bronson K.F., Coffelt T.A., Conley M.M., Feldmann K.A., French A.N., Heun J.T., Hunsaker D.J., Jenks M.A., Kimball B.A., Roth R.L., Strand R.J., Thorp K.R., Wall G.W., Wang G. (2012) Field-based phenomics for plant genetics research. *Field Crop Res.* 133: 101-112.
- Zamir D. (2013) Where have all the crop phenotypes gone? *PLoS Biol.* 11 (6) e1001595.
- Clark R.T., MacCurdy R.B., Jung J.K., Shaff J.E., McCouch S.R., Aneshansley D.J., Kochian L.V. (2011) Three-Dimensional Root Phenotyping with a Novel Imaging and Software Platform. *Plant Physiol.* 156: 455-465.
- Cobb J.N., DeClerck G., Greenberg A., Clark R., McCouch S. (2013) Next-generation phenotyping: requirements and strategies for enhancing our understanding of genotype-phenotype relationships and its relevance to crop improvement. *Theor. Appl. Genet.* 126: 867-887.
- Dhondt D., Wuyts N., Inze D. (2013) Cell to whole-plant phenotyping: the best is yet to come. *Trends Plant Sci.* 18: 428-439.
- Famoso A.N., Clark R.T., Shaff J.E., Craft E., McCouch S.R., Kochian L.V. (2010) Development of a novel aluminum tolerance phenotyping platform used for comparisons of cereal aluminum tolerance and investigations into rice aluminum tolerance mechanisms. *Plant Physiol.* 153: 1678-1691.
- Furbank R.T., Tester M. (2011) Phenomics – technologies to relieve the phenotyping bottleneck. *Trends Plant Sci.* 16: 635-644.
- Houle D., Govindaraju D., Omholt S. (2010) Phenomics: the next challenge. *Nat. Rev. Genet.* 11: 855-866.
- Lobet G. (2013) <http://www.plant-image-analysis.org/> (accessed September 2013).
- Lobet G., Pagès L., Draye X. (2011) A novel image-analysis toolbox enabling quantitative analysis of root system architecture. *Plant Physiol.* 157: 29-39.