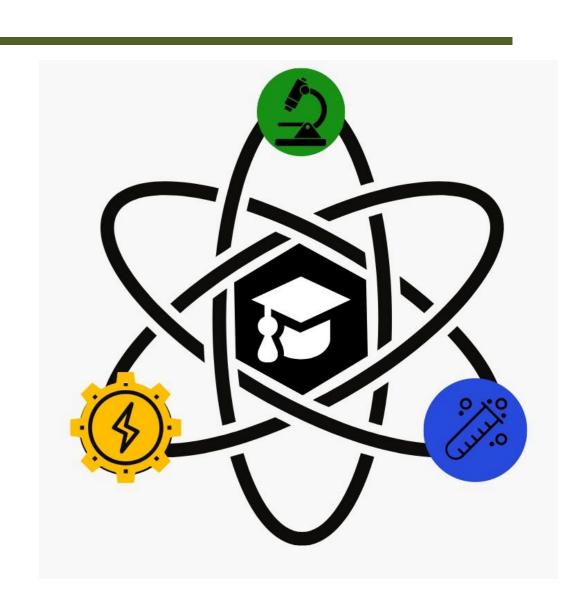


#### XIV Simpósio Científico dos Pós-Graduandos no CENA

#### Antropoceno: Desafios e Soluções para um Futuro Sustentável





### Seleção *in silico* de íntrons de cana-de-açúcar com potencial para melhorar o processo de edição de genoma.

Beatriz Rodrigues Estevam<sup>a</sup>; Diego Maurício Riaño-Pachón<sup>a</sup>

<sup>a</sup>Centro de Energia Nuclear na Agricultura, Campus "Luiz de Queiroz", Universidade de São Paulo,. Av Centenário, 303 - Piracicaba - SP bia.estevam.25@usp.br e diego.riano@cena.usp.br

INTRODUÇÃO

#### ALTERNATIVA AOS COMBUSTÍVEIS FÓSSEIS

A cana-de-açúcar (Saccharum spp.) desempenha um papel crucial na produção global de energia de baixa emissão de carbono. Este cultivo é o segundo mais utilizado para a produção de biocombustíveis no mundo, e a sua maior produção destinada à geração de energia ocorre no Brasil, que ocupa a posição de segundo maior produtor de biocombustíveis no mundo [1].

A aplicação desse cultivo como **alternativa aos combustíveis não renováveis** pode auxiliar o desenvolvimento contínuo, sustentável e a mitigação das mudanças climáticas.

Contudo, para que se isso seja possível, ainda é vital aumentar a eficiência do uso da energia proveniente do cultivo de cana, visto que a venda da energia proveniente de biomassa é mais de 7 vezes menor em relação às fontes não renováveis no Brasil [2].

#### ALTA COMPLEXIDADE DO GENOMA DE CANA-DE-AÇÚCAR

No entanto, a alta complexidade do genoma de cana-de-açúcar [3] **apresenta desafios à edição genômica.** A cana-de-açúcar apresenta um genoma com:

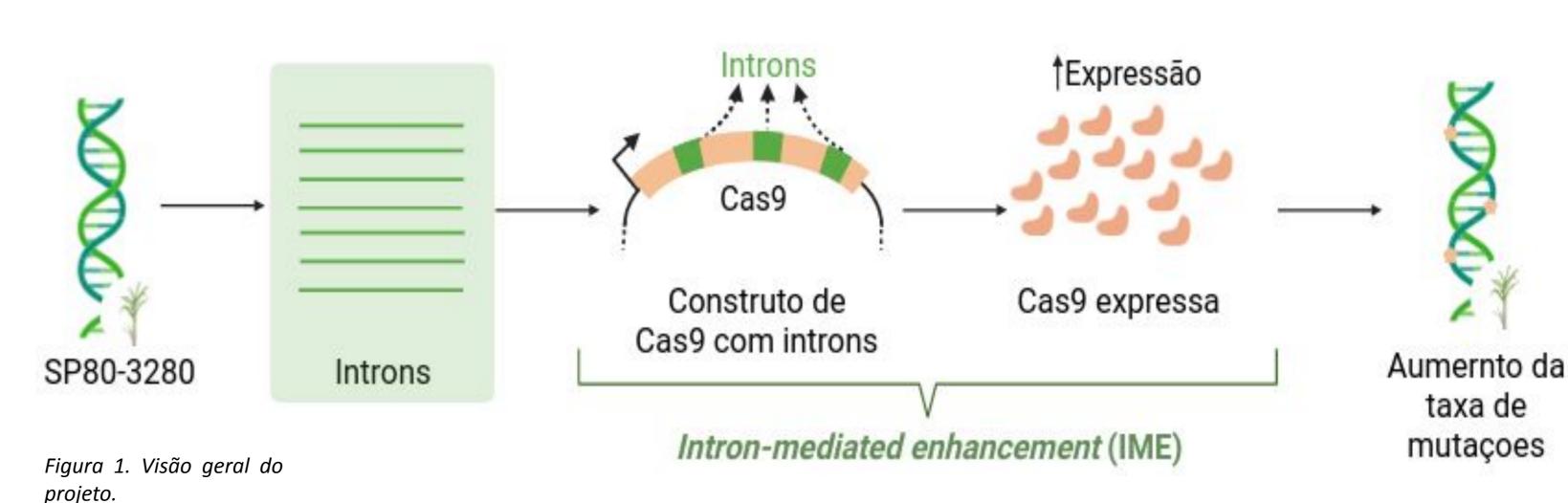
AneuplóidiaPoliplóidia

homo(eo)logos

Altas taxas de polimorfismos
 Mistura de cromossomos aneuplóides e

Assim, otimizar técnicas de edição nesse cultivo é imperativo. Para isso, propomos explorar o mecanismo IME (Intron-Mediated Enhancement). [4].

#### OTIMIZAÇÃO DAS TÉCNICAS DE EDIÇÃO



Quais introns de Cana-de-açúcar promovem o efeito desejado?

#### **METODOLOGIA** Introns SP80-3280 Tamanho apropriado Aumentar a Constitutivamente para manipulação laboratorial Expressão removido Sitio de splicing Tamanho entre Sinais claros de 100-150bp reconhecive intron de interes: >100 e <150 Variáveis e pesos para ranqueamento IMEter S. bicolor 0.325 Spliceator 0.325 197.323 7.226 STAR 0.2 introns introns MEter A. thaliana 0.12 Splice2Deep 0.03 Cofiança em que promovera Figura 2. Visão geral da metodologia. Na linha de "seleção" encontram-se as variáveis utilizadas para efeito desejado

Para promover o efeito desejado os introns selecionados devem 1) Ter sinais claros de splicing; 2) Ter indícios de aumentar a expressão por IME; 3) Serem removidos de forma constitutiva pelo splicing evitando prejuízos à sequência da nuclease e 4) Ter tamanho entre 100 e 150 bp facilitando processos de manipulação laboratorial.

avaliar a aptidão desses introns em relação às características de interesse previamente definidas.

Para isso, extraímos 197.323 introns de tamanho apropriado da variedade SP80-3280. Então, empregamos um conjunto de ferramentas para

Capacidade de aumentar a expressão: IMEter (<a href="https://bio.tools/imeter">https://bio.tools/imeter</a>) nas versões V1 e V2 usando como modelo Sorghum bicolor, Arabidopsis thaliana e Oryza sativa (Figura 3).
 Introns com sítio de splicing reconhecível: Splice2Deep e Spliceator [5, 6] (Figura 4).

Sinais claros de splicing: número de leituras de RNASeq mapeadas nas bordas exon-exon adjacentes igual ou superior ao valor do primeiro quartil (Figura 5) - sendo no mínimo 62 leituras.

# RESULTADOS Spliceator Splice2Deep 87232 (66.9%) (15.8%) (17.2%)

Figura 4. Sobreposição dos introns selecionados pelas Figura 3..Distribuição da predição de promover IME dos ferramentas Spliceator e Splice2Deep.

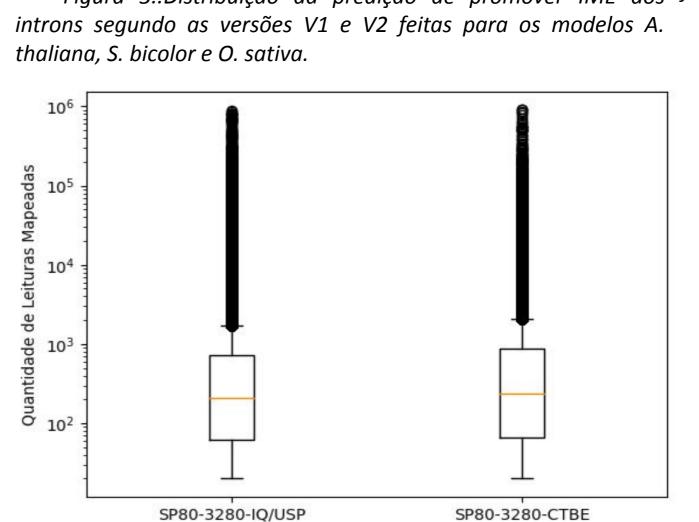


Figura 6.. Correlação entre todas as variáveis calculadas e a métrica para ranqueamento dos introns (s). Nota-se a alta correlação entre os resultados de IIMEter entre versões e organismos modelos, razão pela qual são removidos da fórmula

Figura 5.. Gráfico de caixas e bigodes representando a quantidade de leituras mapeadas nas junções de splicing 1ºquartil para variedade CTBE igual a 62 e para variedade IQ/USP igual a 65.

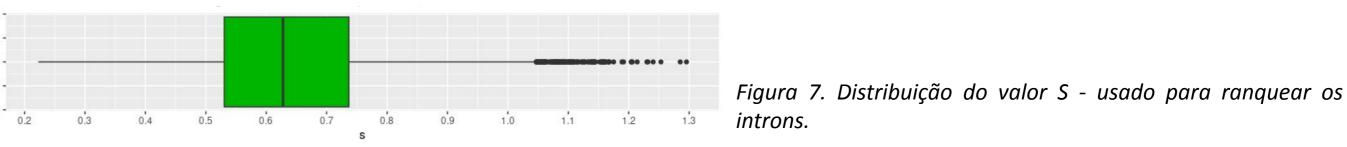
para ranqueamento.

os genomas usando a ferramenta CD-H

Posteriormente excluímos as duplicatas entre os genomas usando a ferramenta CD-HIT (https://sites.google.com/view/cd-hit), somando 7.226 introns finais.

Para concluir, fizemos o ranqueamento dos introns usando o valor de S, calculado com base nos valores

normalizado das variáveis que possuíam menor correlação entre si *(figura 2 e 6)* e que, portanto, oferecem mais informações para diferenciar os introns. Os valores de S variam de 0.22 a 1.30 *(figura 7)*.



#### CONCLUSÃO E PRÓXIMOS PASSOS

ranqueamento dos introns e seus respectivos pesos para o ranqueamento.

Assim, obtivemos **7.226 introns únicos** ranqueados pela confiança de que promoverão a ampliação da expressão gênica e o splicing constitutivo simultaneamente. Com essa lista obtida, nosso próximo desafio é responder:

Onde inserir esses introns na sequência de Cas9?

## ACESSO labbces/ caneintrons Sugarcane introns for CRISPR/Cas9 At 2 Contributors Stars Forks

#### REFERÊNCIAS

[1] "Biofuel energy production". Published online at OurWorldInData.org. Retrieved from https://ourworldindata.org/grapher/biofuel-production?tab=table' [Online Resource]. Acesso em: 19 julho. 2022.

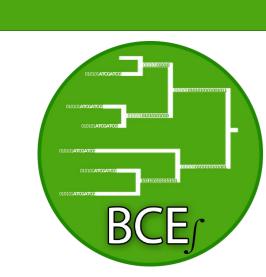
[2] ANEEL [Agência Nacional de Energia Elétrica]. **Resultados dos Leilões de Geração no Ambiente Regulado.** 2022. Disponível em: <a href="https://app.powerbi.com/view?r=eyJrIjoiYmMzN2Y0NGMtYjEyNy00OTNILWI1YzctZjI0ZTUwMDg5ODE3IiwidCI6IjOwZDZmOWI4LWVjYTctNDZhMi05MmQ0LWVhNGU5YzAxNzBlMSIsImMiOjR9">https://app.powerbi.com/view?r=eyJrIjoiYmMzN2Y0NGMtYjEyNy00OTNILWI1YzctZjI0ZTUwMDg5ODE3IiwidCI6IjOwZDZmOWI4LWVjYTctNDZhMi05MmQ0LWVhNGU5YzAxNzBlMSIsImMiOjR9</a>

[3] THIRUGNANASAMBANDAM, P. P.; HOANG, N. V.; HENRY, R. J. The Challenge of Analyzing the Sugarcane Genome. Frontiers in Plant Science, v. 9, p. 616, 14 maio 2018.

[4] LAXA, M. Intron-Mediated Enhancement: A Tool for Heterologous Gene Expression in Plants? Frontiers in Plant Science, v. 7, 6 jan. 2017. [5] SCALZITTI, N. et al. Spliceator: multi-species splice site prediction using convolutional neural networks. BMC Bioinformatics, v. 22, n. 1, 23 nov.

[6] ALBARADEI, S. et al. Splice2Deep: An ensemble of deep convolutional neural networks for improved splice site prediction in genomic DNA. Gene, v. 763, p. 100035, 1 dez. 2020.

#### FINANCIAMENTO E AGRADECIMENTOS









FAPESP 2022/10264-4
FAPESP 2023/02452-8
FAPESP RCGI 20/15230-5
CNPq 311558/2021-6
Prof. Dr. Marcelo Menossi (UNICAMP)
Prof. Dr. Dirk Walther (MPIMP)